

**APROVEITAMENTO HIDRELÉTRICO
BELO MONTE**

**DIAGNÓSTICO – ESTUDO DE IMPACTO
AMBIENTAL SOBRE A FAUNA E FLORA DA
REGIÃO DO MEDIO RIO XINGU – UHE BELO
MONTE**

**Diagnóstico ambiental da AHE- Belo Monte – Médio
e Baixo Rio Xingu
ICTIOFAUNA E PESCA**

**Museu Paraense Emílio Goeldi
Universidade Federal do Pará**

Belém, Junho 2008

**Diagnóstico ambiental da UHB- Belo Monte
Médio e Baixo Rio Xingu
*ICTIOFAUNA E PESCA***

CRÉDITOS AUTORAIS

Pesquisador responsável:

Dra. Victoria J. Isaac
Laboratório de Biologia Pesqueira e Manejo de Recursos Aquáticos
Instituto de Ciências Biológicas
Universidade Federal do Pará

Pesquisadores colaboradores:

Dr. Tommaso Giarrizzo;
Dr. Mauricio Camargo Zorro;
Dra. Valerie Sarpedonti;
M.Sc. Roberto Vilhena Espírito Santo;
M.Sc. Bianca Bentes da Silva;
M.Sc. Moises Mourão Junior;
Lic. Priscila Carmona;
Lic. Morgana Almeida;

Entregue em:

Belém, 30 de junho de 2008

Sumário

| | |
|--|-----------|
| CRÉDITOS AUTORAIS | 2 |
| CAPÍTULO 1 - INTRODUÇÃO GERAL | 21 |
| AREA DE ESTUDO | 23 |
| METODOLOGIA GERAL | 25 |
| CLASSIFICAÇÕES DA ÁREA DE ESTUDO | 28 |
| Áreas de impacto | 28 |
| Trechos do rio | 29 |
| Ambientes aquáticos (biótopos) | 31 |
| Períodos do ano | 36 |
| CAPÍTULO 2 - BIODIVERSIDADE DA ICTIOFAUNA | 37 |
| INTRODUÇÃO..... | 37 |
| MATERIAL E MÉTODOS..... | 38 |
| Variação temporal - Períodos de coleta..... | 38 |
| Variação espacial - Espaço amostral | 39 |
| Ambientes e formas de coleta | 46 |
| Revisão bibliográfica..... | 51 |
| Análise de dados..... | 51 |
| <i>Análise de agrupamento</i> | 51 |
| <i>Biomassa e densidade</i> | 52 |
| <i>Índices de diversidade</i> | 52 |
| <i>Estimadores não paramétricos de riqueza</i> | 52 |
| <i>Análises de variância</i> | 53 |
| A ICTIOFAUNA EM TODOS OS AMBIENTES DO RIO XINGU | 54 |
| Composição binária..... | 54 |
| Frequência relativa média entre os ambientes | 59 |
| A ICTIOFAUNA DE REMANSOS, LAGOAS E ÁREAS DE INUNDAÇÃO (Malhadeiras) | 62 |
| Composição taxonômica | 62 |
| Abundância, biomassa e riqueza | 70 |
| Diversidade | 72 |
| Conectividade espaço-temporal da ictiofauna de remanso..... | 76 |
| <i>Classificação e ordenação</i> | 76 |
| <i>Síntese da conectividade espaço-temporal</i> | 78 |
| A ICTIOFAUNA DO CANAL DO RIO (Espinhel) | 81 |
| Composição taxonômica | 81 |
| Abundância, biomassa e riqueza | 83 |
| Diversidade | 84 |
| Conectividade espaço-temporal | 86 |
| <i>Classificação e ordenação</i> | 86 |
| <i>Síntese da conectividade espaço-temporal</i> | 87 |
| OS PEIXES BENTÔNICOS DAS CORREDEIRAS E PEDRAIS (Parcelas) | 88 |
| Composição taxonômica | 88 |
| Abundância, biomassa e riqueza | 91 |

| | |
|---|--------------------------------------|
| Diversidade | 91 |
| Conectividade espaço-temporal | 93 |
| <i>Classificação e ordenação</i> | 93 |
| <i>Síntese da conectividade espaço-temporal</i> | 97 |
| PEIXES DEMERSAIS E PELÁGICOS DAS CORREDEIRAS E PEDRAIS (Censo) | 98 |
| Composição taxonômica | 98 |
| Abundância, biomassa e riqueza | 101 |
| Diversidade | 102 |
| Conectividade espaço-temporal | 104 |
| <i>Classificação e ordenação</i> | 104 |
| <i>Síntese da conectividade espaço-temporal</i> | 106 |
| A ICTIOFAUNA DOS IGARAPÉS (Tapagem)..... | 108 |
| Composição taxonômica | 108 |
| Abundância, biomassa e riqueza | 112 |
| Diversidade | 113 |
| Conectividade espaço-temporal | 115 |
| <i>Classificação e ordenação</i> | 115 |
| <i>Síntese da conectividade espaço-temporal</i> | 119 |
| | |
| CAPÍTULO 3 - ECOLOGIA DA ICTIOFAUNA..... | 121 |
| INTRODUÇÃO..... | 121 |
| MATERIAL E MÉTODO..... | 121 |
| RESULTADOS | 124 |
| Adaptações da ictiofauna ao ciclo hidrológico..... | 124 |
| Adaptações da ictiofauna aos ambientes | 130 |
| Relações tróficas | 132 |
| Estratégias reprodutivas da ictiofauna..... | 138 |
| Ictioplâncton..... | 150 |
| Estrutura em comprimento e crescimento relativo | 153 |
| Migrações da ictiofauna | 162 |
| Navegabilidade e rotas de migração..... | 165 |
| As cachoeiras do rio Xingu: barreira geográfica? | Erro! Indicador não definido. |
| Biologia e ecologia de espécies endêmicas | 173 |
| | |
| CAPÍTULO 4 - PESCA COMERCIAL DE PEIXES PARA CONSUMO | 179 |
| INTRODUÇÃO..... | 179 |
| MATERIAL E MÉTODOS..... | 180 |
| RESULTADOS | 182 |
| Locais de desembarque | 182 |
| Tipos de Embarcações..... | 185 |
| Artes de pesca | 188 |
| Produção Total e Esforço | 193 |
| Estratégias de Pesca por Região (AII)..... | 208 |
| Organização social dos pescadores | 218 |
| | |
| CAPÍTULO 5 - A PESCA COMERCIAL DE PEIXES ORNAMENTAIS | 220 |
| INTRODUÇÃO..... | 220 |

| | |
|--|------------|
| MATERIAL E MÉTODOS..... | 221 |
| RESULTADOS | 224 |
| Tecnologia da pesca | 224 |
| Etno-conhecimentos da fauna de peixes ornamentais | 227 |
| <i>Sumário de conhecimentos</i> | 234 |
| Produção da pesca ornamental | 238 |
| Ambiente e sazonalidade da pesca ornamental | 239 |
| Produção por espécie..... | 241 |
| Produtividade das viagens de pesca | 244 |
| Acompanhamento das pescarias..... | 246 |
| <i>Composição de espécies nas pescarias acompanhadas</i> | 246 |
| <i>Produtividade das capturas acompanhadas</i> | 248 |
| Diversidade de peixes explorados pela pesca ornamental | 249 |
| Manuseio, conservação e transporte..... | 249 |
| Economia da pesca ornamental | 252 |
| Sociologia da pesca ornamental | 257 |
| Ordenamento da pesca ornamental..... | 259 |
| | |
| CAPÍTULO 6 - OUTROS USOS DA ICTIOFAUNA | 261 |
| INTRODUÇÃO..... | 261 |
| MATERIAL E MÉTODOS..... | 261 |
| RESULTADOS | 263 |
| Consumo de alimentos e fontes de proteínas..... | 263 |
| Consumo de pescado nos restaurantes de Altamira..... | 266 |
| Pesca Esportiva e Lazer..... | 268 |
| <i>Torneios de pesca</i> | 269 |
| <i>Infra-estrutura e comercio</i> | 270 |
| Expectativas da população em relação ao empreendimento..... | 274 |
| | |
| CAPÍTULO 7 - ASPECTOS SÓCIO-ECONÔMICOS DAS COMUNIDADES RIBEIRINHAS - ESTUDO DE CASO | 279 |
| INTRODUÇÃO..... | 279 |
| MATERIAL E MÉTODOS..... | 279 |
| Localização | 279 |
| Coleta de dados | 279 |
| RESULTADOS | 280 |
| Histórico | 280 |
| Acesso | 281 |
| Demografia..... | 282 |
| Moradias..... | 283 |
| Energia elétrica..... | 284 |
| Captação e utilização da água | 284 |
| Destino do lixo | 284 |
| Saúde | 285 |
| Educação | 285 |
| Ocupação..... | 287 |
| Comércio..... | 287 |
| Importância da água | 289 |
| Atividades Econômicas | 289 |
| <i>Agricultura - Lotes de Terra</i> | 289 |

| | |
|--|-----|
| <i>Pesca Ornamental</i> | 291 |
| <i>Pesca de Consumo</i> | 294 |
| <i>Captura de Tracajá</i> | 295 |
| <i>Caça</i> | 296 |
| <i>Garimpo</i> | 298 |
| <i>Renda</i> | 299 |
| Terra indígena e Ilha da Fazenda | 301 |

CAPÍTULO 8 - PROGNÓSTICO DOS PRINCIPAIS IMPACTOS SOBRE A ICTIOFAUNA E PESCA.....303

INTRODUÇÃO..... 303

IMPACTOS ESPERADOS NA AHE DE BELO MONTE 304

| | |
|---|-----|
| Criação do reservatório do Xingu..... | 304 |
| Mudanças na vazão do rio na Volta Grande..... | 306 |
| Formação de reservatório dos canais em área de terra firma..... | 307 |
| Obstrução do canal do rio..... | 308 |
| Desmatamento e mudanças na descarga de sedimentos | 309 |

MEDIDAS ESPECÍFICAS PARA A ICTIOFAUNA 310

| | |
|--------------------------|-----|
| Medidas descartadas..... | 311 |
|--------------------------|-----|

CONCLUSÕES..... 311

CAPÍTULO 9 - REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS.....313

ANEXOS324

Lista de Tabelas

| | |
|--|-----|
| Tabela 1 - Lista dos membros da equipe de levantamento da ictiofauna e pesca no Rio Xingu. | 27 |
| Tabela 2 – Esquema da subdivisão de ambientes de interesse para a ictiofauna, no trecho estudado do rio Xingu. | 32 |
| Tabela 3– Distribuição dos ambientes identificados no médio Rio Xingu de acordo com estimativas de Estupiñan & Camargo (no prelo). | 36 |
| Tabela 4 - Número de espécies exclusivas e comuns aos setores avaliados. | 58 |
| Tabela 5-Freqüência relativas das espécies representativas nas porções da bacia.,..... | 60 |
| Tabela 6 - Abundância e biomassa relativas entre as ordens de peixes, capturadas com redes de malha nos ambientes de remansos e áreas de inundação. | 63 |
| Tabela 7 - Abundância relativa (%) das famílias nos setores e períodos, capturadas com redes de malha. | 64 |
| Tabela 8 – Porcentagem da biomassa das famílias nos setores e períodos, para a pesca com redes de malha. | 65 |
| Tabela 9 - Classificação das espécies de peixes capturadas com redes de malha, em função do componente temporal e intensidade da presença entre os setores. | 69 |
| Tabela 10 – Variação espaço temporal da riqueza (S), abundância (N), número de indivíduos da espécie com maior abundância ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e diversidade de Shannon-Weaver (H') \pm variância, para a ictiofauna capturada com redes. | 73 |
| Tabela 11 - Valores de riqueza estimados segundo as técnicas não-paramétricas para os períodos e setores. | 76 |
| Tabela 12 - Freqüência relativa das espécies típicas nos agrupamentos. | 79 |
| Tabela 13 – Abundância absoluta por espécie nas capturas com espinhel, no canal do rio, de acordo com os setores e períodos | 82 |
| Tabela 14 - Valores de riqueza, abundância, abundância máxima ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e índice de diversidade de Shannon-Weaver (H') e a respectiva estimativa de variância, entre setores e períodos de coleta, para a ictiofauna capturada com espinhel | 84 |
| Tabela 15 - Valores de riqueza estimada e representatividade da riqueza observada... | 85 |
| Tabela 16 - Freqüência relativa das espécies típicas capturadas com espinhel nos agrupamentos obtidos na análise de cluster. | 87 |
| Tabela 17 - Riqueza de espécies exclusivas e comuns da família Loricariidae, entre setores, no ambiente de pedrais/corredeiras..... | 90 |
| Tabela 18 - Riqueza de espécies exclusivas e comuns da família Loricariidae, entre períodos de coleta, no ambiente de pedrais/corredeiras..... | 90 |
| Tabela 19 - Valores de riqueza estimada e representatividade das amostras da fauna de Loricariidae dos pedrais, por setor e período..... | 92 |
| Tabela 20 - Valores de freqüência relativa das espécies de Loricariidae típicas nos agrupamentos | 96 |
| Tabela 21 - Abundância relativa do numero de espécies por famílias e ordens observadas no censo visual, nos pedrais da área de estudo..... | 99 |
| Tabela 22 - Riqueza de espécies exclusivas nos setores e períodos, observadas no censo visual, nos pedrais. | 100 |
| Tabela 23 - Valores de riqueza, abundância, abundância máxima ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e índice de diversidade de Shannon-Weaver | |

| | |
|---|-----|
| (H') e a respectiva estimativa de variância, entre setores e períodos de coleta, nas amostras obtidas através do censo visual nos pedrais. | 103 |
| Tabela 24 - Valores de riqueza estimada e representatividade em relação a da riqueza observada, nos setores e períodos, nas observações do censo visual..... | 104 |
| Tabela 25 - Frequência relativa das espécies típicas nos agrupamentos..... | 106 |
| Tabela 26 - Abundância e biomassa relativas entre as ordens, para a fauna de igarapés. | 108 |
| Tabela 27 - Abundância relativa (%) total de famílias encontradas na ictiofauna de igarapés, de acordo com os setores e períodos..... | 109 |
| Tabela 28 - Biomassa relativa (%) das famílias encontradas na ictiofauna de igarapés, de acordo com os setores e períodos | 110 |
| Tabela 29 – Número de espécies exclusivas e comuns da ictiofauna entre setores e períodos, nos ambientes de igarapés..... | 111 |
| Tabela 30 - Valores de riqueza, abundância, número de indivíduos da espécie com maior abundância ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e índice de diversidade de Shannon-Weaver (H') e a respectiva estimativa de variância, entre os setores e períodos de coleta, capturados nos ambientes de igarapés..... | 113 |
| Tabela 31 - Valores de riqueza estimada e representatividade em relação a da riqueza observada, nos setores e períodos e interações entre estes, no ambiente igarapé . | 114 |
| Tabela 32 - Abundância relativa das espécies típicas nos agrupamentos da ictiofauna, nos ambientes igarapés | 117 |
| Tabela 33 - Medidas morfométricas e merísticas realizadas para os exemplares de <i>Prochilodus nigricans</i> de cinco localidades do rio Xingu..... | 123 |
| Tabela 34 – Parâmetros de entrada e parâmetros estimados (negritos) na modelagem trófica, do médio rio Xingu. <i>P/B</i> : produção/biomassa; <i>P</i> : produção; <i>Q/B</i> : consumo/biomassa; <i>EE</i> : eficiência ecotrófica de transferência; <i>GE</i> : eficiência bruta. | 135 |
| Tabela 35 - Matriz predador-presa, utilizada n o modelo ECOPATH. As colunas representam as frações de cada tipo de alimento ingerido por cada grupo (Extraído de CAMARGO, 2004). | 136 |
| Tabela 36 - Resumo de informações sobre ciclo de vida e atividades reprodutivas de algumas espécies de peixes (N=constróem ninhos; PC=cuidado parental; T=comportamento territorial; IF=fertilização interna). Fonte: RUFFINO & ISAAC (1995), CAMARGO & LIMA JUNIOR (2007) e presente estudo..... | 142 |
| Tabela 37 – Frequência relativa de indivíduos em estágios reprodutivos de acordo com o setor do rio e a estação do ano. Considerou-se 100% o total de espécimes coletados em cada setor. | 145 |
| Tabela 38 – Frequência de locais de piracema encontrados de acordo com o tipo de ambiente e vegetação dominantes no rio Xingu, entre Senador José Porfírio e o rio Iriri..... | 148 |
| Tabela 39 – Estatística descritiva do comprimento total e do peso total, número de classes etárias e estratégias de crescimento de 16 espécies de peixes do rio Xingu. Onde: m ~média; min ~mínimo; max ~máximo, 95-e 95+ ~intervalo de confiança de 95%..... | 160 |
| Tabela 40 - Relação comprimento-peso (g/cm) de algumas espécies de peixes que ocorrem no rio Xingu de acordo com o presente estudo e extraído de Ruffino & Isaac (1995). | 161 |

| | |
|---|-----|
| Tabela 41 – Lista de espécies (nome comum) ordenadas de acordo com a sua capacidade de subir ou não as cachoeiras grandes do rio Xingu, que segundo depoimentos dos pescadores da região de Belo Monte..... | 167 |
| Tabela 42 – Ocorrência de espécies da ictiofauna (nome comum) a montante e a jusante das grandes cachoeiras do rio Xingu, segundo os depoimentos dos pescadores da região de Belo Monte..... | 168 |
| Tabela 43 – Locais de desembarque pesqueiro na área de estudo, desde a foz do rio Xingu, até pouco acima da desembocadura do rio Iriri. | 183 |
| Tabela 44- Iscas e características das linhas e anzóis, de acordo com a espécie alvo, nas pescarias de linhas..... | 188 |
| Tabela 45 - Malhas, fios e espécies alvo para os diversos tipos de redes utilizadas acima da Volta Grande do rio Xingu..... | 190 |
| Tabela 46 - Malhas, fios e espécies alvo, para os diversos tipos de redes utilizadas no Baixo Xingu..... | 191 |
| Tabela 47 – Número de pescadores de acordo com as colônias de pesca, de cada município, em 2001 e 2008, e da SEAP em 2008 e estimativa de produção (t) pesqueira anual..... | 194 |
| Tabela 48 – Número de moradores ribeirinho por setor de acordo com os levantamentos censitários e entrevistas, do componente sócio-econômico deste diagnóstico..... | 196 |
| Tabela 49 – Estimativas da produção pesqueira realizadas neste estudo a partir diversas fontes de informações considerando um número aproximado de pescadores de 1.500 na AII e de 1000 pescadores na AID..... | 197 |
| Tabela 50 - Produção média (kg) por viagem de acordo com o tipo de embarcação.... | 198 |
| Tabela 51 – Captura média (kg) por viagem de pesca de acordo com a arte de pesca utilizada. | 198 |
| Tabela 52 – Produção média (kg) por viagem de pesca de acordo com o ambiente e intervalo de confiança (95%). | 199 |
| Tabela 53 – Captura média por viagem (kg) para os quatro períodos do ano, nas pescarias do rio Xingu..... | 199 |
| Tabela 54 – Produção média (kg) por viagem de pesca de acordo com a localização dos pesqueiros, ao longo do rio e resultados do teste LSD de comparação das médias ($p \geq 0.05$)..... | 201 |
| Tabela 55 - Produção (kg) por viagem de pesca para as principais espécies desembarcadas em Altamira. | 202 |
| Tabela 56 – Número médio de dias e tripulação média nas viagens de pesca, de acordo com o tipo de embarcação. | 203 |
| Tabela 57 – Rendimento médio ($\text{kg.pescador.dia}^{-1}$) de acordo com o período do ano, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE..... | 204 |
| Tabela 58 - Rendimento médio ($\text{kg.pescador.dia}^{-1}$) de acordo com o ambiente de pesca, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE..... | 205 |
| Tabela 59 - Rendimento médio ($\text{kg.pescador.dia}^{-1}$) de acordo com o tipo de embarcação, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE..... | 205 |
| Tabela 60 - Rendimento médio ($\text{kg.pescador.dia}^{-1}$) de acordo com a arte de pesca, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE..... | 206 |

| | |
|--|------------|
| Tabela 61 - Produção (kg) por pescador e por dia de pesca de acordo com o local de pesca, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE. | 206 |
| Tabela 62 - Localização dos pesqueiros e suas principais espécies, na região de Maribel. | 215 |
| Tabela 63 - Denominação, localização geográfica e setor dos pesqueiros acompanhados em setembro de 2007, janeiro de 2008 e março de 2008, no Rio Xingu. | 222 |
| Tabela 64 - Listagem das espécies de Loricarídeos mais capturadas e comercializadas ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri (PA). | 231 |
| Tabela 65 - Espécies de Loricarídeos, tamanhos comerciais e formas de uso na área de estudo. | 232 |
| Tabela 66 – Áreas de captura das espécies de Loricariidae, alvo da pesca ornamental, de acordo com as declarações dos pescadores | 233 |
| Tabela 67 – Sinopses das preferências reprodutivas das espécies de Loricariidae de importância para a pesca ornamental, de acordo com a declaração dos pescadores. | 234 |
| Tabela 68 - Produtividade média (unidades/viagem), intervalo de confiança, mediana e número de viagens, para as principais espécies da pesca ornamental, de acordo com os registros dos portos de Altamira, entre janeiro de 2006 e março de 2008. | 241 |
| Tabela 69- Unidades de peixes ornamentais por espécie exportadas do município de Altamira, segundo os registros das guias de exportação do Ibama. | 243 |
| Tabela 70 – Distribuição mensal de peixes ornamentais (unidades) declarados nas guias de trânsito (IBAMA) nos anos 2000, 2006 e 2007 em Altamira. | 244 |
| Tabela 71 – Distribuição relativa da captura de peixes ornamentais por locais de pesca, nas pescarias acompanhadas entre setembro de 2007 e março de 2008. | 246 |
| Tabela 72 - Composição específica das capturas de peixes ornamentais por local de captura, nas pescarias acompanhadas entre setembro de 2007 e março de 2008. | 247 |
| Tabela 73: Comprimento total médio (cm), peso médio (g) e desvios das espécies de peixes ornamentais capturadas durante as pescarias acompanhadas nos meses de setembro/2007, janeiro/2008 e março/2008 nas pescarias acompanhadas do Rio Xingu. | 247 |
| Tabela 74 - CPUE média por pesqueiro e etno-espécie nas pescarias acompanhadas ao longo do Rio Xingu nos meses de setembro de 2007, janeiro e março de 2008. | 250 |
| Tabela 75: Preço da primeira comercialização, preço de venda aos aquários e preço ao consumidor final (R\$) de espécies de peixes ornamentais oriundos do Rio Xingu. | 256 |
| Tabela 76 – Número de amostras realizadas para investigar o consumo de fontes de proteínas nas famílias de Altamira | 262 |
| Tabela 77 – Consumo diário médio (g per capita.dia⁻¹) de alimentos de origem animal na comunidade de Ilha da Fazenda (rural) e na cidade de Altamira (urbano) e valores de F e p resultantes da ANOVA. | 264 |
| Tabela 78 - Quantidade de pescado adquirido pelos restaurantes do município de Altamira por espécie e forma de comercialização e seus respectivos valores para o mês de dezembro de 2007. | 268 |
| Tabela 79 – Torneios de pesca esportiva detectados na região de estudo. | 269 |
| Tabela 80: Escolaridade da população da Ilha da Fazenda. | 287 |
| Tabela 81 - Distribuição das atividades de renda, na comunidade de Ilha da Fazenda. | 288 |

| | |
|--|------------|
| Tabela 82 - Espécies capturadas na atividade de caça pelos moradores da Ilha da Fazenda. | 297 |
| Tabela 83 - Espécies, produção e renda da pesca de acaris na ilha, para um grupo de cinco pescadores, de acordo com as entrevistas realizadas com os atravessadores. | 299 |
| Tabela 84 - Prognóstico das principais alterações da estrutura trófica da comunidade íctica do rio Xingu após a instalação da UHE de Belo Monte..... | 306 |

Lista de Figuras

| | |
|--|-----------|
| Figura 1 – Mapa do rio Xingu, delimitando a área a ser diretamente afetada pelas obras do AHE Belo Monte (Extraído de apresentação do Estudo de Viabilidade pela Petrobras)..... | 22 |
| Figura 2 - Precipitação mínima, média e máxima no posto da ANA de Altamira (1968-1986) (Extraído de ELETROBRÁS, 2007). | 24 |
| Figura 3 – Área de influência direta (amarelo) e indireta (vermelho) do projeto de AHE de Belo Monte e classificação do rio em setores, utilizada para a coleta de dados primários de ictiofauna (Mapa: Tommaso Giarrizzo). | 31 |
| Figura 4 - Esquema dos ambientes amostrados nas coletas de ictiofauna (Esquema: Victoria Isaac)..... | 32 |
| Figura 5 – Canoa de pescadores navegando no canal do rio próximo da Ilha da Fazenda, no setor III. (Fotografia: Roberto E. Santo)..... | 33 |
| Figura 6 – Remanso do rio no setor III, às margens de uma ilha com predominância de blocos rochosos e praias de areia nas margens (Fotografia: Victoria Isaac)..... | 33 |
| Figura 7 – Corredeiras e pedrais na frente da foz do rio Bacajá, no setor III (Fotografia: Victoria Isaac)..... | 34 |
| Figura 8 – Imagem de lagoa no interior da Ilha Grande, no setor I. (Fotografia: Vanessa Costa)..... | 34 |
| Figura 9 – Imagem de área de inundação na Ilha Grande, no setor I (Fotografias: Valerie Sarpedonti). | 35 |
| Figura 10 – Igarapé Terra Nova durante a estação seca, perto da sua desembocadura, na margem esquerda do rio, no setor I (Fotografia: Tommaso Giarrizzo). | 35 |
| Figura 11 – Hidrograma do rio Xingu em Altamira nos anos 2000, 2001, 2007 e 2008 e delimitação das amostragens para ictiofauna (símbolos maiores). As cores representam a classificação em períodos. Rosa-Vazante; Branco-Seca; Azul-Enchente; Amarelo- Cheia. | 39 |
| Figura 12 – Localização dos pontos de coleta de acordo com os ambientes aquáticos e os setores definidos para o Médio inferior e Baixo Rio Xingu no diagnóstico da ictiofauna..... | 40 |
| Figura 13 – Fotografia do canal do rio, no sítio Iriri/Igarapés, nas imediações da confluência dos rios Iriri e Xingu. (Fotografia: Mauricio Camargo)..... | 41 |
| Figura 14 – Vista aérea da ilha de Arapujá e da lagoa, nas imediações da cidade de Altamira (Fotografia: Mauricio Camargo)..... | 42 |
| Figura 15 - Superfícies rochosas emergentes em remansos da localidade Dona Julia (Fotografia: Douglas Bastos). | 42 |
| Figura 16 – Detalhe da margem do rio, no sítio Paquiçamba, mostrando área de sucessão vegetal, durante o período seco (Fotografia: Mauricio Camargo)..... | 43 |
| Figura 17 – Visão panorâmica do canal do rio na frente da localidade de CNEC, onde podem ser observadas as corredeiras e as ilhas fluviais, formadas por deposição de material, no canal do rio (Fotografia: Tommaso Giarrizzo)..... | 43 |
| Figura 18 – Furo do Xingu, no final do setor III, durante o período seco (Fotografia: Tommaso Giarrizzo). | 44 |
| Figura 19 – Lago Cajuí, no setor IV, localizado entre Vitória do Xingu e Senador José Porfírio (Fotografia: Álvaro de Souza). | 45 |
| Figura 20 - Igarapé Galhoso, durante o período cheio, um dos cursos de água que servirão para o desvio da água do rio para o reservatório dos canais, no setor V (Fotografia: Tommaso Giarrizzo)..... | 45 |

| | |
|---|-----------|
| Figura 21 – Rede de malha sendo despescada em remanso do rio Xingu (Fotografia: Victoria Isaac)..... | 48 |
| Figura 22 – Espinhel sendo retirado na pesca experimental do canal do rio (Fotografia: Mauricio Camargo)..... | 48 |
| Figura 23 - Busca direta de espécies da família Loricariidae nas corredeiras do médio Rio Xingu (Fotografia: Tommaso Giarrizzo). | 49 |
| Figura 24 - Censos visuais subaquáticos nas corredeiras do médio Rio Xingu. (Fotografia: Douglas Bastos). | 50 |
| Figura 25 – Coleta de ictiofauna, através de tapagem e coleta com vários aparelhos nos igarapés do Rio Xingu. (Fotografias: Douglas Bastos). | 51 |
| Figura 26 – Número de famílias (acima) e espécies (embaixo) da ictiofauna, por ordem, ao longo de toda a área de estudo e para todos os ambientes estudados..... | 55 |
| Figura 27 – Importância relativa do número de espécies, por ordem, em cada um dos setores do rio. Nota: O total de espécies em cada setor corresponde a 100%. | 56 |
| Figura 28 - Dendrograma de dissimilaridade binária entre os setores | 57 |
| Figura 29 - Topologia da rede de similaridade entre os setores, arranjados segundo a técnica MDS, em função da abundância relativa entre as espécies capturadas em todas as artes de pesca. | 61 |
| Figura 30 - Ordenação entre os setores e espécies, via DCA, em função da abundância relativa média em todos os ambientes. | 61 |
| Figura 31 - Dendrograma de similaridade entre os setores e períodos, em função da composição taxonômica. | 68 |
| Figura 32 - Valores médios e erro padrão da média do número de espécies e abundância, nos setores e períodos, para a ictiofauna capturada com redes de malha. | 71 |
| Figura 33 - Valores médios e erro padrão da biomassa relativa média nos setores, amostrados com rede de malha..... | 72 |
| Figura 34 - Valores médios e erro padrão da biomassa média nos períodos de coleta, amostrados com rede de malha..... | 72 |
| Figura 35 - Valores globais do índice de diversidade de Shannon, H' e variância deste estimador, entre os setores, para as coletas com redes de malha..... | 73 |
| Figura 36 - Valores globais do índice de diversidade de Shannon e variância deste estimador, entre os períodos de coleta em todos os setores. | 74 |
| Figura 37 - Índice de diversidade de Shannon Weaver e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta. | 74 |
| Figura 38 - Curva do coletor para: (a) setores e períodos de coleta; (b) setores e os respectivos valores de desvio padrão; (c) total e os respectivos valores de desvio padrão e estimativas de riqueza total por meio de métodos não-paramétricos. | 75 |
| Figura 39 - Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos do ano, em função da abundância relativa das espécies capturadas com rede de malha. | 77 |
| Figura 40 - Topologia da rede de similaridade entre os setores (números) e períodos (letras) constituintes dos agrupamentos, arranjados segundo a técnica MDS, em função da abundância relativa entre as espécies capturadas na arte de pesca malhadeira. | 77 |
| Figura 41 - Número de espécies médio e abundância média e seus respectivos erros padrão, nos agrupamentos encontrados para a ictiofauna capturada com redes de malha. | 80 |
| Figura 42 - Médias e desvio padrão da biomassa das espécies capturadas para a arte malhadeira, nos agrupamentos. | 80 |

| | |
|---|-----|
| Figura 43 - Valores médios e erro padrão da abundância relativa entre os períodos de coleta, de indivíduos da ictiofauna amostrados com espinhel..... | 83 |
| Figura 44 - Valores médios e erro padrão da média da biomassa/indivíduos, nos períodos de coleta, capturados com o aparelho espinhel..... | 84 |
| Figura 45 - Valores do índice de diversidade de Shannon Weaver e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta, capturados com o aparelho espinhel..... | 85 |
| Figura 46 - Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos, em função da abundância relativa das espécies capturadas com espinhel. | 86 |
| Figura 47 - Topologia da rede de similaridade entre os setores e períodos constituintes dos agrupamentos, arranjados segundo a técnica MDS, no ambiente de canal do rio, baseado nas espécies capturadas com espinhel..... | 87 |
| Figura 48 - Valores médios e erro padrão da média de abundância absoluta, em função dos agrupamentos..... | 88 |
| Figura 49 - Valores médios e erro padrão da média do número de espécies e da abundância relativa de indivíduos Loricariidae, nos períodos e setores estudados. | 92 |
| Figura 50 - Curva de coletor para: (a) setores e períodos de coleta; (b) setores e os respectivos valores de desvio padrão; (c) total e os respectivos valores de desvio padrão e estimativas de riqueza por meio de métodos não-paramétricos, para as espécies de Loricariidae, capturadas nos pedrais. | 93 |
| Figura 51 - Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos de coleta. | 94 |
| Figura 52 - Topologia da rede de similaridade entre os setores e períodos constituintes dos agrupamentos, arranjados segundo a técnica MDS, para as coletas de parcelas realizadas nos pedrais. | 96 |
| Figura 53 - Valores médios e erro padrão da média de abundância e biomassa entre os agrupamentos, para as espécies de Loricariidae | 97 |
| Figura 54 - Diversidade e desvio padrão estimado pelo o índice de diversidade H' , em função da riqueza para os peixes Loricariidae dos pedrais. | 98 |
| Figura 55 - Valores médios e erro padrão da média de abundância relativa e riqueza de espécies nas amostras de censo visual..... | 102 |
| Figura 56 - Valores do índice de diversidade de Shannon-Weaver (H') e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta, observados nas coletas do censo visual nos pedrais. | 103 |
| Figura 57 - Curva do coletor para: (a) setores e períodos de coleta; (b) setores e os respectivos valores de desvio padrão; (c) total e os respectivos valores de desvio padrão e estimativas de riqueza por meio de métodos não-paramétricos, para as espécies de peixes coletadas no censo visual..... | 105 |
| Figura 58- Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos de coleta. | 105 |
| Figura 59 - Valores médios e erro padrão da média de abundância relativa e riqueza de espécies em função dos agrupamentos | 107 |
| Figura 60 - Valores médios e erro padrão da média do número total de espécies capturadas nas amostragens e do número de espécies por área de amostragem, em função dos setores e períodos de coleta, no ambiente de igarapés..... | 112 |
| Figura 61 - Abundância média e erro padrão, em função dos setores e períodos de coleta, nos ambientes de igarapés | 113 |
| Figura 62 - Índice de diversidade de Shannon Weaver e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta, para a ictiofauna capturada em igarapés..... | 114 |

| | | |
|-------------|--|-----|
| Figura 63 - | Curvas de coletor para (a) setores e períodos de coleta; (b) setores e os respectivos valores de desvio padrão; (c) total e os respectivos valores de desvio padrão e estimativas de riqueza por meio de métodos não-paramétricos | 116 |
| Figura 64 - | Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos de coleta, em função da abundância relativa, nos ambientes de igarapés | 117 |
| Figura 65 - | Topologia da rede de similaridade da ictiofauna de ambientes de igarapés, por setores e períodos, arranjos segundo a técnica MDS..... | 118 |
| Figura 66 - | Abundância e erro padrão em função da biomassa de ictiofauna nos ambientes igarapés | 119 |
| Figura 67 - | Riqueza média e erro padrão em função dos índices de diversidade (H') e desvio padrão estimado, para os agrupamentos da ictiofauna, nos ambientes de igarapés. | 120 |
| Figura 68 - | Locais de coleta de <i>Prochilodus nigricans</i> para estudos de variabilidade genética e morfometria. | 123 |
| Figura 69 - | Fotografia ilustrando o uso da rede de ictioplâncton e o suporte especialmente desenvolvido para as coletas no rio Xingu. (Fotografias: Valerie Sarpedonti)..... | 124 |
| Figura 70 - | Relação do nível do rio (pontilhado) com as médias e do índice alimentar e fator de condição, indicadores do estado nutricional, em <i>Schizodon fasciatus</i> do rio Negro (adaptado de Fabr e e Saint-Paul, 1997)..... | 126 |
| Figura 71 - | Rio Xingu em outubro de 2007. Direita: Fotografia do barranco da margem esquerda do Rio Xingu, na região da Volta Grande. Esquerda - Poça de água remanescente, atrás de restinga de areia, em uma região próxima à desembocadura do rio Bacajá (Fotografias: Victoria Isaac)..... | 127 |
| Figura 72 - | Fotografia de uma área de um sangradouro, local de entrada de água do rio, no início da enchente. (Fotografia: Mauricio Camargo). | 127 |
| Figura 73 - | Esquema do ciclo sazonal de eventos no rio Xingu (adaptado de LOWE-McCONNELL, 1999) | 128 |
| Figura 74 - | Pacus (esquerda) e aracus (centro) se alimentando nos depósitos de matéria orgânica e periliton encontrados sobre as pedras no período seco e poças de água formadas no meio do Rio Xingu, durante esse período (direita) (Fotografias: Victoria Isaac)..... | 128 |
| Figura 75 - | Dendrograma de similaridade binária entre as espécies de peixes em fun o do tipo de fruta ingerida, arranjo através de distância de (1 - Pearson) e método de Ward's | 129 |
| Figura 76- | Representa o gráfica do período de frutifica o das espécies arbóreas e número de espécies frugívoras que as utilizam. | 130 |
| Figura 77 - | Representa o da parti o do habitat tr fico de quatro espécies de piau nos blocos de rochas do rio Xingu. A- <i>Leporinus julii</i> ; B- <i>Leporellus vittatus</i> ; C- <i>Leporinus tigrinus</i> ; D- <i>Leporinus</i> sp. Extraído de Zuanon (1999)..... | 131 |
| Figura 78 - | Sucessão das fontes de alimentos mais importantes e ocorrências das guildas nos diversos ambientes, ao longo do rio Xingu (adaptado de LOWE-McCONNELL, 1999). | 133 |
| Figura 79 - | Podostemaceas (direita) e periliton (esquerda) encontrados nos pedrais do rio Xingu (Fotografias: Tommaso Giarrizzo)..... | 133 |
| Figura 80 - | Pirâmide dos fluxos para o ecossistema aquático do rio Xingu. O volume de cada nível tr fico é proporcional   transferência total de energia (fluxo total) em cada nível. A base representa o compartimento dos herbívoros (Extraído de CAMARGO, 2004). | 135 |

| | |
|--|-----|
| Figura 81 - Modelo trófico para o ecossistema aquático do Rio Xingu. O tamanho dos compartimentos é proporcional à biomassa. Em cada compartimento se destacam os valores de biomassa (B), produção (P/B) e consumo (Q). Todos os fluxos estão em $\text{g.m}^{-2}.\text{ano}^{-1}$ de peso úmido. Extraído de Camargo (2004)..... | 137 |
| Figura 82 – Frequência relativa de estágios de maturidade por estação do ano para fêmeas (acima) e machos (embaixo) da fauna íctica do Xingu..... | 139 |
| Figura 83 – Distribuição de estágios de maturidade de acordo com os meses de coleta para <i>Curimatella dorsalis</i> (Curimatidae)..... | 141 |
| Figura 84 – Distribuição dos estágios de maturidade de <i>Triportheus rotundatus</i> , sardinha, de acordo com o mês de coleta. | 141 |
| Figura 85 – Frequência de indivíduos maduros por local de captura para toda a fauna de peixes do rio Xingu. As cores representam os setores do rio, roxo-setor I; azul-setor II; verde- setor III e laranja – setor IV..... | 146 |
| Figura 86 – Distribuição dos estágios de maturidade de <i>Curimatella dorsalis</i> , por local de captura..... | 147 |
| Figura 87 – Mapeamento dos locais indicados pelos pescadores como sendo locais de piracemas, ou entradas de cardumes de peixes adultos para a reprodução..... | 148 |
| Figura 88 - Ordenação das fitocenoses inventariadas nos locais de piracema e desova de peixes. | 149 |
| Figura 89 - Distribuição das larvas (% de abundância) entre os diferentes setores do rio. | 151 |
| Figura 90 - Distribuição das larvas (% de abundância) entre os diferentes biótopos.. | 151 |
| Figura 91 - Esquema e nome dos estágios de desenvolvimento larval encontrados no ictioplâncton do rio Xingu (Adaptado de RÉ, 1999)..... | 152 |
| Figura 92 - Abundância relativa (%) dos quatro estágios de desenvolvimento (larvas com saco vitelínico; em pré-flexão, flexão e pós-flexão) na área de estudo..... | 152 |
| Figura 93 - Logaritmo do número de indivíduos em função do comprimento total (cm) para toda a comunidade íctica coletada com redes de malha no rio Xingu..... | 154 |
| Figura 94 - Índice de diversidade H' em função do comprimento total dos peixes para toda a comunidade íctica coletada com redes no rio Xingu. | 154 |
| Figura 95 – Comprimento total médio (cm) e intervalo de confiança (95%) de indivíduos da ictiofauna do rio Xingu, capturados com redes de malha em ambientes fluviais (acima) e lacustres (embaixo), de acordo com a estação do ano. | 155 |
| Figura 96 - Distribuição das médias de comprimento total (cm) e intervalo de confiança (95%), por local de captura, para exemplares da ictiofauna do rio Xingu, capturados com redes de malha..... | 156 |
| Figura 97 – Comprimentos médios (cm) e intervalo de confiança (95%), por setor do rio para seis espécies da ictiofauna. | 157 |
| Figura 98 – Distribuição de frequências relativas médias (%) do comprimento total (cm) de algumas das espécies mais abundantes nas coletas com redes de malha da ictiofauna do rio Xingu. | 158 |
| Figura 101 - Análise de componentes principais para os exemplares de <i>Prochilodus nigricans</i> do rio Bacajá (pontos brancos) e de Vitória do Xingu (pontos pretos).. | 169 |
| Figura 102 - Análise de componentes principais para os exemplares de <i>Prochilodus nigricans</i> do rio Bacajá (pontos pretos) e rio Iriri (pontos brancos). | 169 |
| Figura 103 - Análise de componentes principais para os exemplares de <i>Prochilodus nigricans</i> das cinco localidades estudadas no médio rio Xingu..... | 170 |

| | |
|---|-----|
| Figura 104 – Esquema demonstrando o modelo de migração proposto para espécies de peixes que realizam curtas migrações, de acordo com as evidências discutidas neste estudo (Desenho: Allan Jamesson)..... | 171 |
| Figura 99 - Rotas de navegação na região de vazão reduzida da Volta Grande do Rio Xingu em outubro de 2007..... | 172 |
| Figura 100 – Mapa da localização do furo do Xingu e outros canais alternativos, próximo da vila de Belo Monte (Fotografia: Tommaso Giarrizzo). | 173 |
| Figura 105 – Fotografia de <i>Hypancistrus zebra</i> (extraída do www.fishbase.org) | 175 |
| Figura 106 - Fotografia de <i>Ossubtus xinguensis</i> (Fotografia: Tommaso Giarrizzo)..... | 177 |
| Figura 107 – Fotografia de <i>Potamotrigon leopoldi</i> (Fotografia: John Nakachima)..... | 178 |
| Figura 108 – Mapa da classificação dos trechos do rio, para os pescadores..... | 182 |
| Figura 109 - Porto de Maribel (direita) e moradias de pescadores nas margens no rio Novo (esquerda) (Fotografia: Morgana Almeida)..... | 185 |
| Figura 110 – Detalhe do motor rabeta de canoas de pesca do rio Xingu (Fotografia: Roberto E. Santo). | 186 |
| Figura 111 – Rabetas-catraias na beira do rio Xingu (Fotografia: Roberto E. Santo). | 187 |
| Figura 112 – Barco de motor de centro utilizado para o transporte de pescado (Fotografia: Roberto E. Santo). | 188 |
| Figura 113 – Esquema da forma em que “tiradeiras” são utilizadas no Rio Xingu. (Desenho: Roberto E. Santo) | 189 |
| Figura 114 – Tarrafa utilizada por pescadores do rio Xingu (Fotografia: Roberto E. Santo)..... | 192 |
| Figura 115 – Arco e flecha (acima) e arpão utilizados nas pescarias de tucunaré no rio Xingu. (Fotografias: Roberto E. Santo). | 193 |
| Figura 116 – Gráfico do logaritmo das capturas em função do número de pescadores para 8 rios do Estado do Amazonas entre 1976 e 1978 (Petrere, 1983), indicando a posição teórica que ocuparia o trecho estudado do rio Xingu neste trabalho, caso pudesse ser considerado similar a este grupo de rios. Triângulos correspondem aos rios Solimões, Japurá e Amazonas; quadrados correspondem aos rios Negro, Branco, Purús, Juruá, Jutá e Madeira..... | 195 |
| Figura 117 - Produtividade das viagens (kg), de acordo com a arte utilizada nas pescarias. | 200 |
| Figura 118 – Produção média (kg) por viagem de pesca, nas pescarias ao longo do rio Xingu. | 201 |
| Figura 119 – Distribuição da composição específica dos desembarques nos portos de Altamira. | 202 |
| Figura 120 – Produção média por viagem de pesca para as principais espécies e de acordo com o período do ano. | 203 |
| Figura 121 - Variação mensal da produtividade média para a pesca de peixes para o consumo no Rio Xingu. | 204 |
| Figura 122 – Tendência temporal da produção média (kg) por viagem e da CPUE (kg capturados por pescador e por dia), a partir dos dados de 2000-2001 e 2007-2008, indicando declínio na produtividade. | 207 |
| Figura 123 – Atravessadores de peixes nas margens do rio Xingu, próximo à Vitória (Fotografia: Roberto E. Santo). | 210 |
| Figura 124 - Filhote (<i>Brachyplatistoma filamentosum</i>) comercializado pelos atravessadores de Senador José Porfírio (Fotografia: Leocyvan Nunes). | 211 |
| Figura 125 – Pescadores à jusante de Altamira (Fotografia: Roberto E. Santo). | 212 |

| | |
|--|------------|
| Figura 126 - Pescadores voltando de viagem realizada à montante de Altamira (Fotografia: Roberto E. Santo). | 213 |
| Figura 127- Porto de desembarque pesqueiro de Maribel – Altamira – Pará. (Fotografia: Morgana Almeida). | 214 |
| Figura 128 - Barco geleiro de Altamira que atua em Maribel (Fotografia: Roberto E. Santo). | 214 |
| Figura 129 - Residências dos pescadores nas margens do rio Novo, afluente do Iriri. (Fotografia: Roberto E. Santo). | 216 |
| Figura 130 - Rabetas e canoas utilizadas nas pescarias. | 216 |
| Figura 131 - Caminhões esperando a produção pesqueira no porto de Maribel. (Fotografia: Roberto E. Santo). | 217 |
| Figura 132 - Produção de pescada sendo pesada para venda em Maribel. (Fotografia: Roberto E. Santo). | 217 |
| Figura 133 - Mapa das localidades onde foram acompanhadas as pescarias de peixes ornamentais no médio Rio Xingu em setembro de 2007, janeiro de 2008 e março de 2008. | 223 |
| Figura 134 - Petrechos comumente utilizados na captura de peixes ornamentais: faca, tesoura e “vaqueta” (A), potes plásticos (B), mangueira e “chupeta” (C), lanterna (D), “mascareta” (E), compressor (F), cinto (G), rede “tarrafinha” (H) (Fotografias: Bianca Bentes da Silva). | 225 |
| Figura 135: Dimensões de “vaquetas” ou “espadas” – petrechos comumente utilizados na captura de peixes ornamentais ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri. (Desenho: Bianca Bentes da Silva). | 225 |
| Figura 136: Embarcações utilizadas na captura de peixes ornamentais ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri: (A) canoa movida a remo, (B) “rabeta” com casco de madeira, (C) “rabeta” com casco em alumínio (Fotografias: Priscila Carmona). | 226 |
| Figura 137: Estado de uso de alguns materiais utilizados nas pescarias de peixes ornamentais na região do Arroz Cru – Altamira – PA – A e B: frente e verso de mascareta; C e D: compressor enferrujado em com vazamento nas saídas de ar (Fotografias: Jaime Carvalho Júnior). | 226 |
| Figura 138: Acampamento dos pescadores de peixes ornamentais em área de “saroba” do Rio Xingu (incluindo a barraca que aparece do lado esquerdo da imagem). (Fotografia: Jaime Carvalho Júnior). | 227 |
| Figura 139: Distribuição geográfica das principais espécies de acaris (Loricaridae) ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri – PA de acordo com pescadores entrevistados. | 230 |
| Figura 140: Pesqueiros para a captura de peixes ornamentais ao longo da calha do Rio Xingu visitados pela equipe de pesquisadores. | 240 |
| Figura 141 – Produtividade mensal média (unidades.pescador.dia⁻¹) para peixes ornamentais do Rio Xingu, de acordo com o desembarque em Altamira, no período de janeiro de 2006 a março de 2008 e ciclo hidrológico (linha com pontos). | 240 |
| Figura 142 – Produção média por viagem do Acari bola azul (acima) e do Acari amarelinho (embaixo), ao longo dos meses do ano. | 242 |
| Figura 143 - Produção (unidades) por pescador e por dia de pesca, de acordo com a área de pesca, para a frota de peixes ornamentais que desembarca em Altamira. As cores representam os setores do rio I, II, III e IV, respectivamente. | 245 |
| Figura 144 - Basquetas submersas contendo espécimes de peixes ornamentais armazenados na região do rio Iriri, montante da cidade de Altamira (A e B) e | |

| | |
|---|------------|
| armazenamento de peixes ornamentais em basquetas emersas, na canoa (C). (Fotografias: Bianca Bentes da Silva)..... | 251 |
| Figura 145: Estruturas de armazenamento de peixes ornamentais (A e C) e formas de embalagem para transporte do produto (B e D) no município de Altamira – Pará. (Fotografias: Priscila Carmona). | 253 |
| Figura 146: Fluxograma da cadeia de comercialização de peixes ornamentais oriundos da calha do Rio Xingu..... | 255 |
| Figura 147: Esquema dos principais conflitos e carências observadas na pesca de peixes ornamentais no médio Rio Xingu. | 259 |
| Figura 148 – Comparações do consumo médio (g per capita.dia⁻¹) de carne de caça, carne de gado, peixes, conservas, leite e tracajá, entre os moradores da comunidade de Ilha da Fazenda e os da cidade de Altamira | 265 |
| Figura 149 - Comparação das médias, erro padrão e IC das taxas de consumo de pescado das famílias de Altamira de acordo com o nível de renda. | 266 |
| Figura 150 - Distribuição da compra de pescado nos restaurantes de Altamira por espécie..... | 267 |
| Figura 151 – Fotografias da posada Salvaterra e suas atividades culinárias e de pesca esportiva relacionadas com o uso dos recursos ícticos. (Fotografias cedidas pelos responsáveis da Pousada). | 271 |
| Figura 152 – Fotografias da Pousada Rio Xingu, empreendimento do sítio pesqueiro da Volta Grande. (Fotografias cedidas pelos responsáveis da Pousada)..... | 272 |
| Figura 153 – Opinião dos moradores da região sobre os impactos do AHE de Belo Monte. As frequências representam o total de respostas sobre cada quesito..... | 276 |
| Figura 154 – Percepção dos pescadores da região em relação à evolução da produção pesqueira de peixes para consumo, aferida a partir de nota concedida pelos entrevistados em Vitória do Xingu, Altamira e Ilha da Fazenda. | 277 |
| Figura 155 - Percepção dos pescadores da região em relação à evolução da produção pesqueira de peixes ornamentais, aferida a partir de nota concedida pelos entrevistados em Vitória do Xingu, Altamira e Ilha da Fazenda. | 277 |
| Figura 156: Percepção dos moradores e pescadores da região em relação renda familiar antes, durante e após a construção do complexo hidrelétrico de Belo Monte, aferida a partir de nota concedida pelos entrevistados em Vitória do Xingu, Altamira e Ilha da Fazenda. | 278 |
| Figura 157 - Localização da Ilha da Fazenda, no Rio Xingu, à jusante da cidade de Altamira. (Adaptado do Google Earth)..... | 280 |
| Figura 158 - Distribuição das idades por sexo das pessoas entrevistadas na ilha da Fazenda. | 283 |
| Figura 159 - Poços de água utilizados pela população da ilha para consumo. (Fotografia: Morgana Almeida)..... | 284 |
| Figura 160 - Escola de ensino fundamental na Ilha da Fazenda. (Fotografia: Morgana Almeida) | 286 |
| Figura 161 - Marreteiros flutuantes que atuam na Ilha da Fazenda. (Fotografia: Roberto E. Santo) | 288 |
| Figura 162 - Atividades domésticas realizadas diariamente no rio pelos moradores da Ilha da Fazenda. (Fotografia: Roberto E. Santo)..... | 289 |
| Figura 163 - Localização dos lotes de terra segundo os moradores da ilha da fazenda. Adapatada do Google Earth) | 290 |
| Figura 164 - Plantações de teca (<i>Tectona grandis</i>) nos lotes dos moradores da Ilha da Fazenda. (Fotografia: Morgana Almeida) | 291 |

| | |
|---|------------|
| Figura 165: Viveiros de mudas de cacau e mogno nos lotes dos moradores da Ilha da Fazenda. (Fotografia: Morgana Almeida) | 291 |
| Figura 166 - Pescadores de acaris no Rio Xingu. (Fotografia: Roberto E. Santo)..... | 292 |
| Figura 167 - Localização dos principais pesqueiros freqüentados pelos pescadores de peixes ornamentais da Ilha da Fazenda. Adapatada do Google Earth)..... | 292 |
| Figura 168 - Pescador com os petrechos de captura atuando na pesca de peixes ornamentais. (Fotografia: Roberto E. Santo) | 293 |
| Figura 169 - Pescador voltando da pescaria demonstrando um surubim pintado, capturado durante a noite. (Fotografia: Morgana Almeida))..... | 295 |
| Figura 170 - Armadilha construída para caçar pelos moradores da Ilha da Fazenda. (Fotografia: Roberto E. Santo) | 296 |
| Figura 171 - Separação do ouro no garimpo, feita com bateias. (Fotografia: Morgana Almeida) | 298 |

CAPÍTULO 1 - INTRODUÇÃO GERAL

O Brasil explora seu potencial hidrelétrico como principal fonte de geração de energia. Contudo, a construção de barragens para a obtenção de energia elétrica a partir de desníveis de rios é uma das interferências do homem que produzem mudanças mais drásticas no meio ambiente e sua sustentabilidade vem sendo muito questionada por cientistas e políticos. No que diz respeito à ictiofauna, sabe-se que, além das alterações na qualidade da água, a criação de reservatórios altera a dinâmica do fluxo do rio, afetando a estrutura da comunidade de peixes, produzindo um aumento das guildas de piscívoros e onívoros em detrimento dos frugívoros e insetívoros no lago. Além disso, a barragem interrompe o fluxo do rio, se constituindo em uma barreira para a dispersão das espécies migradoras. Por último, a perda de áreas de inundação deve influenciar diretamente a disponibilidade de locais de desova e de crescimento para os peixes (JUNK & NUNES DE MELLO, 1987). Estes impactos afetam diretamente a conservação da biodiversidade e o uso da mesma, pelas populações locais, motivos pelos quais devem ser devidamente prognosticados para poder que possam ser planejadas corretamente medidas de mitigação e compensação.

A construção de uma usina hidrelétrica no trecho médio do Rio Xingu possui uma longa história de projetos que foram diversas vezes questionados e modificados, o que a coloca entre as obras de engenharia mais questionadas da região. Isto porque os impactos do empreendimento sobre o meio ambiente, a biota e os moradores da região não são desprezíveis e devem ser corretamente descritos e compreendidos, com base em informações científicas confiáveis, para avaliar corretamente a viabilidade da obra. Atualmente, o projeto proposto supõe a formação de dois reservatórios, um na calha principal do rio, na frente da cidade de Altamira e outro menor, ao norte dos igarapés Galhoso e De Maria, os quais serão transformados em canais de deriva. Ao todo, o projeto comporta um espelho de água de aproximadamente 440 km² (Figura 1). Adicionalmente, o desvio do rio e a retenção da água pela barragem produzirão um trecho de vazão reduzida, na região da Volta Grande, entre o sítio Pimental e o ponto de restituição da vazão, na vila de Santo Antônio, a poucos quilômetros de Belo Monte. Esta redução de vazão deve afetar aproximadamente 95km de rio.

Entre os anos de 2000 e 2001, a Eletrobrás e a Eletronorte (ELETROBRAS, 2007; ELTRONORTE, 2001) promoveram estudos científicos para subsidiar a elaboração de um diagnóstico ambiental e de impacto para a construção da AHE em Belo Monte. Contudo, as atividades desse projeto foram suspensas por restrições jurídicas. Atualmente, sob novas condições formais, um grande grupo de pesquisadores redobra esforços para completar os estudos de um novo diagnóstico sócio-ambiental, buscando descrever as características da área, de forma a subsidiar a avaliação de impactos, requerimento essencial para a obtenção do licenciamento prévio do empreendimento.

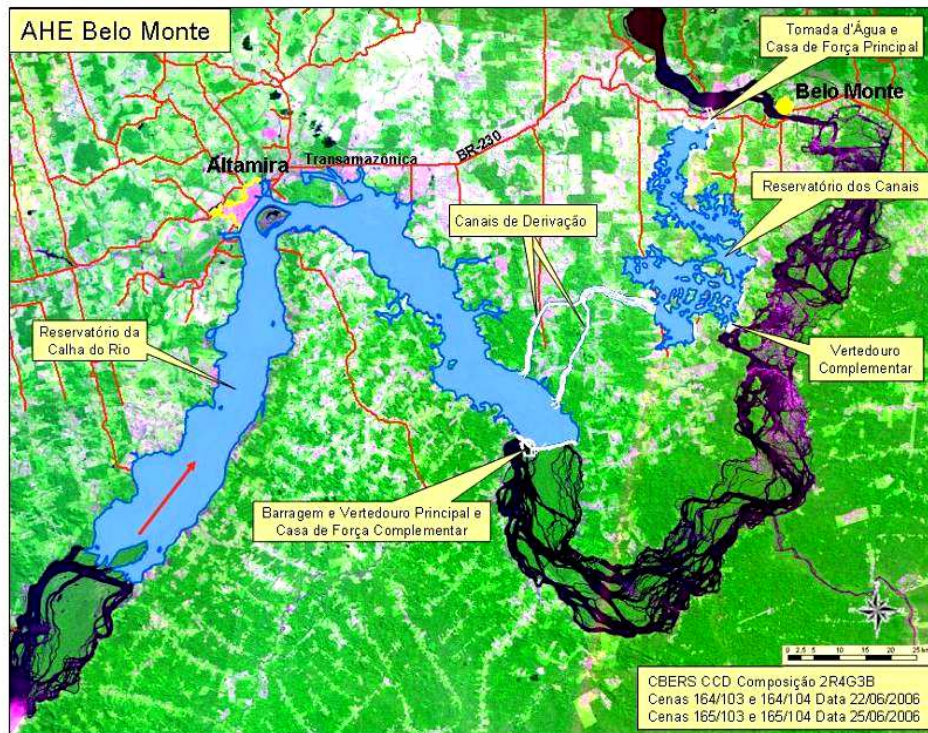


Figura 1 – Mapa do rio Xingu, delimitando a área a ser diretamente afetada pelas obras do AHE Belo Monte (Extraído de apresentação do Estudo de Viabilidade pela Petrobras).

Entre 2001 e 2007, algumas alterações podem ser observadas na região do médio Xingu; dentre elas, destaca-se o incremento demográfico da cidade de Altamira e arredores. Mesmo assim, boa parte dos estudos anteriores possui ainda um grande valor científico e validade atual, principalmente por se constituírem em quase os únicos trabalhos na bacia do Xingu, contendo informações detalhadas sobre a biota e os meios físicos e sócio-econômicos. Assim, parece evidente que na iminência da realização de um novo IEA-RIMA para o rio Xingu, há necessidade de atualização das informações existentes e complementação dos estudos científicos, mas também deve ser feita a integração e aproveitamento das informações pretéritas e atuais, na obtenção do melhor diagnóstico possível à luz de todos os conhecimentos disponíveis.

No caso dos estudos sobre a ictiofauna e a pesca do trecho médio do rio, em 2007 a primeira atividade realizada consistiu em sintetizar os conhecimentos já disponíveis, assim como identificar as lacunas ainda existentes. Assim, verificou-se que em 2000-2001 tinham sido exaustivamente amostrados biótopos tais como: remansos do rio, canal do rio e lagoas marginais ao longo de um extenso ano hidrológico. Assim, na busca de otimizar esforços e recursos, concluímos sobre a necessidade de realizar estudos mais detalhados naqueles ambientes que tinham sido pouco contemplados nos trabalhos anteriores, como é o caso das corredeiras com pedrais e os pequenos igarapés que desembocam no rio Xingu. Ao mesmo tempo, ficou evidente a necessidade de atualizar as informações sobre as características ambientais da pesca extrativista, bem como sua importância econômica e social para a região. Neste caso, foi ainda considerado o aumento populacional e, portanto, um possível aumento na pressão sobre os recursos. Em um planejamento amostral que atende ao seguimento da curva hidrológica, foram planejadas três campanhas, entre setembro de 2007 e abril de 2008,

as lacunas identificadas foram contempladas, permitindo assim completar o diagnóstico deste componente.

Goodland *et al.* (1992) e Goodland (1993) apresentam condições para tornar empreendimentos hidrelétricos mais sustentáveis, em termos ambientais e sociais, a saber:

1. Procurar maior eficiência na produção de energia por área inundada (afetada) para os reservatórios;
2. Realizar inventário biológico, para detectar espécies endêmicas e características intrínsecas do ambiente a ser alterado;
3. Propor medidas de mitigação adequadas;
4. Ofertar soluções que permitam a sustentabilidade das populações humanas afetadas.

Portanto, o presente relatório pretende atender as recomendações desse autor, apresentando os resultados consolidados, obtidos a partir dos dados coletados, entre 2000 e 2008, para o componente de ictiofauna e pesca. Desta forma, pretende-se também oferecer os subsídios necessários para os estudos de impacto ambiental da AHE de Belo Monte, nessa área de conhecimento, bem como apresentar um prognóstico que permita a elaboração de programas de mitigação e compensação adequados.

AREA DE ESTUDO

A bacia do rio Xingu possui mais de 500.000km² e ocupa 24,5% do território do estado do Pará. O Rio Xingu é um dos tributários da margem direita do Rio Amazonas. Nasce na altura do paralelo 15° S, no estado do Mato Grosso, na área da Serra do Roncador, a uns 200km de Cuiabá, e desemboca logo após de Porto de Moz e Gurupá, no estuário do Rio Amazonas, pouco ao Norte do paralelo 2° S. Possui mais de 1.600km de comprimento e corre, na maior parte do seu curso, no sentido S-N. Possui como seu maior afluente o Rio Iriri, que nasce a aproximadamente 100km ao SW de Altamira e posteriormente o Bacajá, na Volta Grande, à jusante de Altamira.

O Rio Xingu tem uma origem geológica muito antiga, no Terciário Superior (FITTKAU, 1969). O trecho do rio estudado neste diagnóstico situa-se no Craton Amazônico (ALMEIDA, 1978), especificamente no escudo pré-cambriano do Brasil Central. A bacia do Xingu possui predomínio de rochas cristalinas do complexo do mesmo nome, além de rochas da bacia sedimentar do Amazonas e sedimentos cenozóicos semi-consolidados (SCHOBENHAUS *et al.*, 1984). As rochas pré-cambrianas surgiram faz cerca de dois bilhões de anos atrás, por uma orogenia transamazônica. A grande quantidade de quartzo nas rochas pré-cambrianas representa a maior fonte de material para a gênese das fases arenosas do leito do rio; os compostos argilosos são resultado da alteração de feldspatos, mica e outros silicatos (PUTZER, 1984). Desde o ponto de vista geoquímico, o Rio Xingu possui águas claras, na classificação de Sioli (1957), com baixos teores de nutrientes dissolvidos e material em suspensão. São águas de coloração verde e com transparência de 1 a 4m (Secchi), nos períodos chuvoso e seco, respectivamente, com pH médio de 5,5 e condutividade de 30 Uc/cm. A produtividade do rio depende, em boa parte, dos materiais alóctones, provenientes da floresta aluvial das ilhas e encostas do Rio Xingu e seus tributários, sendo as águas pobres em fitoplâncton (CAMARGO & GHILARDI, in prep.).

O clima é tropical, quente e úmido, com temperaturas médias entre 25°C e 27°C. A umidade relativa média oscila entre 78% e 88%. A precipitação média anual é de 1.885mm, havendo um pulso de pluviosidade, que caracteriza o ciclo hidrológico, com um período mais chuvoso e outro de estiagem (Figura 2). A vazão média oscila entre 14 e 26 m³/s.km². As vazões mínimas e máximas registradas ocorreram no ano de 1969 e 1980, e foram de 444 m³/s e 30.129 m³/s, respectivamente (ELETRONORTE, 2001).

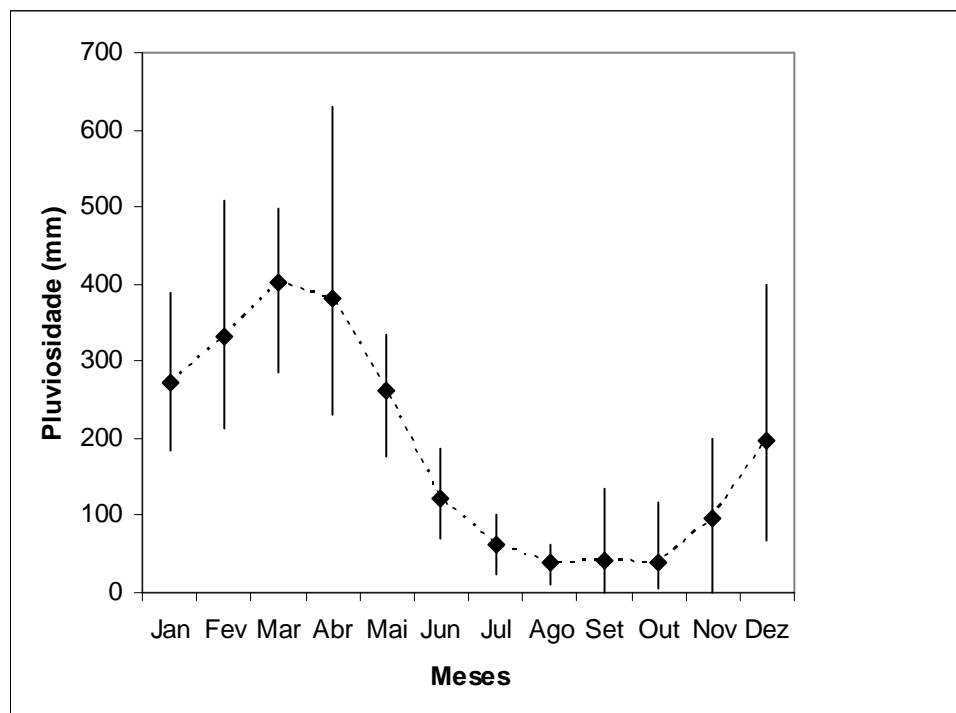


Figura 2 - Precipitação mínima, média e máxima no posto da ANA de Altamira (1968-1986) (Extraído de ELETROBRÁS, 2007).

As condições climáticas da bacia hidrográfica apresentam um gradiente, que se reflete no regime hidrológico. No médio curso, região de São Felix, o período de chuva corresponde aos meses de outubro a maio, e o período seco aos meses de junho a setembro. Na região de Altamira o período chuvoso ocorre entre dezembro e abril e o período seco de julho a novembro. No baixo curso, região de Porto de Moz, o período de chuva é mais intenso nos meses de fevereiro a maio, e o período seco entre agosto e dezembro. Assim, o pico das chuvas apresenta um atraso de alguns meses entre São Felix e Porto de Moz. Esta defasagem na ocorrência dos grandes deflúvios tem sua correspondência na remoção mais intensa de detritos e carga de material em suspensão, que ocorre no período das chuvas (ARCADIS, 2006).

O Rio Xingu é repleto de meandros e possui um grande número de acidentes geográficos. As numerosas corredeiras, cavadas em falhas rochosas de grandes blocos de granito e gnaisses, bem como o grande número de ilhas fluviais com morros, vales e exuberante vegetação aluvial, fazem parte da paisagem mais característica do trecho do rio, entre o Iriri e a cachoeira de Jericoá, que possui uns 15m de altura (no período de estiagem) e uns 5km de largura. A partir deste ponto, uma seqüência de cachoeiras se sucede até a vila de Belo Monte sendo a última, a impressionante Itamaracá. Na região encachoeirada do rio, a floresta aluvial de igapó predomina, representando grande parte da área marginal e de ilhas. Após Belo

Monte, considera-se que inicia a parte baixa do rio. A partir da cidade de Vitória de Xingu o rio apresenta uma calha muito larga e profunda, conformando as características de uma ria, principalmente depois da cidade de Senador José Porfírio. Nesta região, domina uma paisagem quase estuarina, com vegetação mais baixa, amplas áreas de várzea, periodicamente inundáveis, praias arenosas nas margens, as quais sofrem influência diária da maré, semi-diurna. Esta influência é sentida até Belo Monte, no período seco, quando a vazão do Xingu é menor, mas durante o ano todo em Senador José Porfírio.

O trecho a jusante de Belo Monte é navegável até a foz e nele trafegam grandes balsas que transportam produtos como madeira e mantimentos, bem como barcos de passageiros que sobem o rio, até a cidade de Vitória de Xingu. Acima das grandes cachoeiras, na Volta Grande e nas áreas com corredeiras, a navegação de embarcações de grande porte não é possível. Porém embarcações a motor, lanchas de alumínio, com motor de popa e pequenas canoas a remo ou com motor de rabeta podem ser observadas ao longo do rio, em quase todos os trechos, e em quantidades variáveis dependendo da época do ano, da profundidade do canal em cada local e da velocidade da corrente. Contudo, quanto mais distante de Altamira, elas são menos freqüentes.

De maneira geral, a vegetação da bacia do médio e baixo Xingu vem sofrendo degradação devido ao aumento do desmatamento. Segundo Escada *et al.*, 2005, entre São Feliz e Altamira, a área alterada passou de 347km², em 1997, para 2.955km², um aumento de 8 vezes, em 2004. Este desmatamento é visível observando às margens do rio, particularmente nas imediações dos centros urbanos.

O trecho da bacia, que será considerado para este diagnóstico compreende o Rio Xingu, desde pouco acima da confluência com o Rio Iriri, passando pela cidade de Altamira, a Volta Grande, Belo Monte e, finalmente, as cidades de Vitória de Xingu e Senador José Porfírio, incluindo ilhas fluviais, lagoas e trechos inferiores dos tributários e igarapés da bacia. A escolha dessa área de abrangência está correlacionada com as hipóteses de trabalho que nortearam os estudos da ictiofauna e pesca e será justificado mais adiante.

METODOLOGIA GERAL

Segundo a definição mais conhecida, os diagnósticos ambientais, realizados como parte dos procedimentos para a formulação de avaliações de impacto ambiental, representam mecanismos estruturados para coletar, analisar, comparar e organizar informações e dados sobre os impactos ambientais de uma proposta. Constituem uma seqüência de passos para coleccionar e analisar os efeitos de uma ação sobre a qualidade ambiental e a produtividade do sistema natural e para avaliar os seus impactos nos receptores natural, sócio-econômico e humano (BISSET, 1980). A tarefa de realizar um estudo de impacto necessita como etapa inicial a descrição da situação da qualidade da área de influência do projeto, cujos impactos pretendem ser avaliados. Esta etapa compreende a busca do conhecimento da situação ambiental da área, por meio do estudo de seus atributos e suas condições atuais e naturais. O diagnóstico tem, portanto, como objetivo permitir que os possíveis impactos do empreendimento possam ser identificados e suas implicações avaliadas (BEANLANDS & DUINKER, 1983).

As metodologias utilizadas no presente relatório, para a realização do diagnóstico ambiental da “Ictiofauna e Pesca do Rio Xingu”, constitui um conjunto de ferramentas de larga

abrangência. A combinação de metodologias teve como finalidade contemplar a maior parte dos atributos destes componentes (intensidade, dimensão temporal, periodicidade, ordem de interação, natureza, benefícios, etc.), contemplados na caracterização dos impactos.

Considerando a enorme diversidade de ambientes e complexidade de situações na região de estudo, bem como a ausência de estudos anteriores na região, esta investigação destaca os atributos mais afetados pelas ações da implantação do empreendimento.

A seguir, são apresentadas as definições e classificações que guiaram o desenho amostral, a coleta a triagem e a análise dos dados. Seguidamente, o documento apresenta os resultados obtidos, principalmente através de dados primários, mas também secundários, sobre a ictiofauna e a pesca no trecho do rio considerado.

As campanhas de coletas de dados primários foram realizadas durante dois extensos períodos de levantamentos distintos: o primeiro entre dezembro de 2000 e novembro de 2001 e o segundo entre setembro de 2007 e abril de 2008. A estratégia de integrar dados antigos e novos, coletados pela mesma equipe de pesquisadores, permitiu uma maior abrangência espacial e temporal e um esforço amostral mais intenso, que não seria possível se apenas tivéssemos utilizado um único ciclo hidrológico. Esta estratégia garante a maior validade das conclusões do estudo, que não se remete apenas a uma situação particular de um ano particular e abrange uma certa variabilidade entre anos das condições ambientais, o que valida que os resultados sejam mais genéricos do que se representassem apenas um único ciclo hidrológico. Os dados secundários foram obtidos junto a diversas fontes (instituições governamentais, literatura científica, relatórios, etc.) e foram integrados para completar um diagnóstico com o maior número de informações possíveis.

A estratégia de amostragem seguiu os princípios de variabilidade espacial e temporal, contemplando todos os ambientes aquáticos de importância para a ictiofauna e pesca e diferentes épocas do ano, de acordo com o ciclo hidrológico anual.

A coleta e análises de dados seguiram uma classificação, de acordo com tópicos temáticos, que determinaram as subdivisões deste relatório, a saber:

- 1) Biodiversidade da ictiofauna – relata os achados sobre a riqueza de espécies, raridade, endemismo e abundância numérica das espécies coletadas, comparando períodos do ano, biótopos e trechos do rio, através de testes estatísticos.
- 2) Ecologia da ictiofauna – discute aspectos relevantes à ecologia da comunidade e/ou grupo de espécies que poderão ser afetadas pelo empreendimento, destacando relações tróficas da comunidade, biologia reprodutiva e conectividade dos ambientes ao longo do rio (migrações e deslocamentos).
- 3) Pesca comercial de peixes para consumo humano – reporta as informações sobre as características técnicas e ambientais da pesca artesanal (captura, esforço, rendimentos, locais de pesca, comercialização, etc.) que atua na captura de peixes para o consumo da população local ou regional desde a foz do rio Xingu e até o trecho inferior do rio Iriri, bem como os aspectos sócio-econômicos e culturais relacionados à pesca comercial.
- 4) Pesca comercial de peixes ornamentais – reporta as informações sobre as características técnicas e ambientais da pesca artesanal (captura, esforço, rendimentos, locais de pesca, comercialização, etc.) que atua na captura de peixes vivos para serem

comercializados a aquaristas e colecionadores, bem como os aspectos sócio-econômicos e culturais relacionados à pesca comercial.

- 5) Aspectos sócio-econômicos do uso da ictiofauna – relata estudos específicos sobre as características sócio-econômicas das comunidades ribeirinhas, focalizando a dependência das populações, desde o ponto de vista econômico, cultural e de sobrevivência, dos recursos pesqueiros, incluindo um diagnóstico da pesca amadora na região, o consumo de pescado pelas comunidades e a integração das atividades de pesca com outras atividades econômicas dos ribeirinhos, buscando demonstrar que a pesca não pode ser considerada como um fator isolado e sim no contexto da economia e cultura regional

A delimitação detalhada da metodologia de trabalho, desenho amostral, formas de coleta e de análise dos dados, bem como a descrição dos resultados serão realizados separadamente em cada capítulo deste relatório. No final do relatório, um prognóstico e uma proposta preliminar de programas para o futuro são delineados, com base no diagnóstico e nos impactos previstos.

Nos trabalhos de campo e de laboratório, para coleta e análise dos dados sobre a ictiofauna e sobre a pesca, atuaram um total de 42 pessoas, colaborando com este estudo, sendo: cinco pesquisadores doutores, dois doutorandos, dois mestres, três mestrandos, três graduados, 21 alunos de graduação, três técnicos de apoio, além de cinco pescadores (Tabela 1).

Tabela 1 - Lista dos membros da equipe de levantamento da ictiofauna e pesca no Rio Xingu.

| Participantes | Coleta | Análise | Nível |
|------------------------------------|---------------|----------------|--------------|
| Alany Pedrosa GONÇALVES | * | | {es} |
| Allan Jamesson SILVA DE JESUS | * | | {ms} |
| Álvaro de Souza BATISTA JR. | * | | {ap} |
| Anderson Paixão MANGAS | | * | {es} |
| André Tambara de CAMARGO | * | | {es} |
| Bianca Bentes da SILVA | * | * | {dd} |
| Bruno Osvaldo Anchieta SOUZA | | * | {es} |
| Caio Brito LOURENÇO | | * | {es} |
| Camila Moraes CORDEIRO | | * | {es} |
| Carolina Piane das NEVES | | * | {es} |
| Christophe Henrique de A. da COSTA | | * | {es} |
| Clarisse WANDERLEY | * | | {ms} |
| Claudemir Oliveira da SILVA | | * | {ap} |
| Daniel da SILVA | * | | {pq} |
| David da SILVA | * | | {pq} |
| Douglas Avis BASTOS | * | | {es} |
| Eliane Leite do BOUTO | | * | {es} |
| Elielma Ribeiro BORCEM | | * | {es} |
| Elyusam BARROS | * | * | {es} |
| Fabíola Seabra MACHADO | | * | {es} |
| Fabício Carvalho CARRARO | | * | {es} |
| Jaime CARVALHO JR. | * | | {md} |
| João Gilberto Brito MEIRELES | * | * | {es} |
| José Leocyvan Gomes NUNES | * | | {ap} |

| Participantes | Coleta | Análise | Nível |
|----------------------------------|---------------|----------------|--------------|
| José Nairo Ribeiro da SILVA | * | | {pq} |
| Maria Iracilda Sampaio | | * | {dr} |
| Maria Simone Santos REIS | | * | {es} |
| Marles Adriano F. de MÊLO | | | {pq} |
| Maurício CAMARGO-ZORRO | * | | {dr} |
| Moisés MOURÃO JR. | | * | {ms} |
| Morgana Carvalho de ALMEIDA | * | | {md} |
| Nelson de Nascimento S. Balão | * | | {pq} |
| Priscila CARMONA | * | * | {md} |
| Roberto Vilhena Espírito SANTO | * | | {dd} |
| Rony Romer da Sena OLIVEIRA | | * | {es} |
| Rosana Nazaré M. QUINTELLA | | * | {es} |
| Saymon Matos da COSTA | | * | {es} |
| Sheila Cristina de Souza MIRANDA | | * | {es} |
| Tereza Cristina AQUINO | | * | {es} |
| Tommaso GIARRIZZO | * | * | {dr} |
| Valerie SARPEDONTI | * | * | {dr} |
| Victoria Judith ISAAC-NAHUM | * | * | {dr} |

Onde: {pq} - pescador; {ap} - apoio técnico; {es} - estudante; {md} - mestrando
{ms} - mestre; {dd} - doutorando; {dr} - doutor

CLASSIFICAÇÕES DA ÁREA DE ESTUDO

Áreas de impacto

Para efeitos de espacialização dos estudos de impacto ambiental, a área fluvial e de inundação a ser considerada foi classificada de acordo com a influência do empreendimento hidrelétrico, em três categorias (Figura 3).

Área Diretamente Afetada - ADA: Região a ser inundada parcial ou totalmente (reservatório do Xingu, Reservatório dos Canais e canais adutores) pelo empreendimento, além do trecho do rio que irá sofrer redução da vazão, na região da Volta Grande, após o Sítio Pimental.

Área de Influência Direta - AID: Refere-se à área na qual a abrangência dos impactos incide diretamente sobre os recursos ambientais. Para o caso da ictiofauna e pesca, além da ADA adiciona-se para a AID uma área a montante do reservatório principal, que deve corresponder ao trecho do rio até onde os efeitos de diminuição da velocidade da água sejam evidentes. Para fins de análise este limite foi estabelecido na Ilha Grande, no final do reservatório do Xingu. A AID inclui também o trecho do rio a jusante do ponto de restituição das vazões turbinadas à calha do Rio Xingu, na vila de Belo Monte e até pouco a montante de Victoria do Xingu.

Área de Influência Indireta - AII: Refere-se à área que pode potencialmente ser atingida pelos impactos indiretos da implantação e operação do empreendimento. Inclui a calha do Rio Xingu, desde pouco a montante da desembocadura do Rio Iriri até a sua desembocadura do Xingu no Amazonas, no município de Porto de Moz. Além disso, a AII inclui os trechos

inferiores dos tributários do Xingu, como os rios Bacajá, Iriri, Bacajaí e outros igarapés de menor porte. Esta área possui regiões dos municípios de: Altamira, Anapu, Brasil Novo, Medicilândia, Pacajá, Porto de Moz, Senador José Porfírio, Uruará e Vitória do Xingu. Esta área poderá sofrer impactos indiretos, principalmente devido a mudanças nos estoques de importância para a pesca.

Área de Abrangência Regional - AAR: Refere-se a toda a bacia do rio Xingu, desde as nascentes até a foz, incluindo toda a rede hídrica de tributários.

Para efeitos do presente diagnóstico sobre a ictiofauna e pesca, a coleta de dados primários não ficou restrita à AID. Dados foram coletados também ao longo da AII (Senador José Porfírio, Porto de Moz, Foz do Iriri) e, inclusive, em alguns pontos da AAR, como é o caso dos levantamentos no baixo Iriri, no povoado de Maribel. Esta abordagem se justifica, pois partimos do princípio de que a ictiofauna do rio Xingu pode percorrer, nos seus deslocamentos, uma área bem mais extensa do que a delimitada como AID. Além disso, este relatório pretende discutir e responder questionamentos básicos de interesse para a delimitação de impactos e medidas de compensação e mitigação da AHE Belo Monte, como por ex.: Qual o grau de similaridade da fauna íctica entre o trecho a ser afetado do rio e o trecho que não será afetado? Existem barreiras geográficas à distribuição das espécies? Existe intercâmbio entre os setores do rio? A atividade pesqueira depende da abundância das espécies a montante ou a jusante do local de pesca ou de locais a serem impactados?

Para responder estas perguntas, foi necessário aumentar a área de abrangência da coleta de dados. Os locais de coleta para cada tema deste estudo foram delimitados de acordo com as necessidades específicas e as hipóteses testadas em cada capítulo. Por tanto, para os estudos sobre a atividade pesqueira, as coletas deste relatório tiveram uma área de abrangência que se estendeu desde Porto de Moz, no baixo Xingu, até o povoado de Maribel, no rio Iriri. Para as coletas sobre a diversidade e riqueza da ictiofauna, os trabalhos se estenderam desde Senador José Porfírio até a foz do Iriri.

Trechos do rio

No desenho amostral utilizado para a coleta de dados sobre a ictiofauna, e principalmente para efeitos da comparação de resultados entre as diferentes áreas de coleta, o trecho do rio estudado foi subdividido de acordo com os seguintes setores (Figura 3):

Setor I- (IRIRI) - Trecho baixo do Rio Iriri, desde Maribel, a 200km de Altamira, até a sua desembocadura, continuando pelo Rio Xingu, até a Ilha Grande, limite superior da AID. Este setor à montante do reservatório será considerado como “área controle”, por supor-se que será o que deverá sofrer menos impacto do empreendimento, além de ser considerada uma área relativamente bem conservada.

Setor II – (RESERVATÓRIO) – Área que irá sofrer inundação permanente pela formação do reservatório principal do empreendimento; compreende a calha do rio Xingu (ilhas e margens), desde a Ilha Grande, acima de Altamira, até o sítio Pimental, à jusante, onde será localizada a barragem e vertedouro principal do empreendimento.

Setor III – (VOLTA GRANDE) - Trecho do Rio Xingu conhecido como Volta Grande pelo seu recorte particular em relação à direção do rio. Neste setor haverá uma redução de vazão permanente, devido ao represamento do rio no sítio Pimental. Estende-se desde o sítio Pimental, à jusante, passando pelo trecho encachoeirado do rio até o a última cachoeira (Itamaracá), pouco acima de Belo Monte, incluindo os furos do rio, que constituem passagens alternativas às cachoeiras.

Setor IV – (BAIXO XINGU) - Trecho inferior do Rio Xingu, desde o povoado de Belo Monte até a localidade de Senador José Porfírio. Trecho muito largo do rio, que apresenta pouca declividade, menor velocidade e que sofre de forma mais ou menos evidente o efeito do remanso do Rio Amazonas. Possui sedimentos mais finos que, quando em suspensão, tornam as águas mais barrentas. No primeiro trecho, entre Belo Monte e a cidade de Vitória, o canal é mais estreito e de perfil bastante profundo. A partir de Vitória aparecem as características típicas de ria. Destacam-se presença de extensas praias de areia, ausência de corredeiras e poucos pedrais e uma maior área de inundação marginal, com algumas lagoas. O regime de maré de frequência bi-diurna pode ser sentido, com mais ou menos intensidade ao longo de todo o setor.

Setor 5- (RESERVATÓRIO DOS CANAIS) – Região de terra firme, onde será formado o Reservatório dos Canais. Inclui os igarapés Galhoso e De Maria, que serão transformados em canais para desviar a água do rio para o novo reservatório. Atualmente a área é drenada por uma extensa malha de igarapés, a maioria de primeira e segunda ordem, muitos dos quais deverão sofrer impacto direto pelas mudanças no curso do rio Xingu e pela formação do reservatório. A região encontra-se hoje bastante degradada, como consequência da intensidade de uso do solo para agricultura e pecuária.

Setor 6- (TRIBUTÁRIOS) – O rio Xingu tem alguns tributários de maior porte, como o Iriri, Bacajá, Bacajaí e rio Ituna. Escolheram-se o rio Bacajá e o rio Iriri, para representar este grupo de rios, pela sua posição estratégica em relação ao empreendimento e sua importância relativa. O rio Bacajá nasce ao norte das terras dos Apyterewa, junto a Serra do Bacajá, nas coordenadas aproximadas de $-5^{\circ} 30'$ e longitude $52^{\circ} 00'$. O rio corre no sentido S-N, por aproximadamente 379km e desemboca no Xingu, na Volta Grande, próximo da aldeia indígena arara (Maia). Sua principal característica é possuir um canal simples, de pouca sinuosidade. A carga de sedimento é bastante superior que a do rio Xingu e a condutividade também. O canal é relativamente instável provocando erosão das margens e do fundo. A área considerada para este estudo compreende a parte inferior do rio. O rio Iriri, com cerca de 800 km de extensão é um dos principais afluentes do rio Xingu. Suas margens estão ocupadas por inúmeras terras indígenas e unidades de conservação, motivo pelo qual considera-se uma das sub-bacias mais preservadas da região.

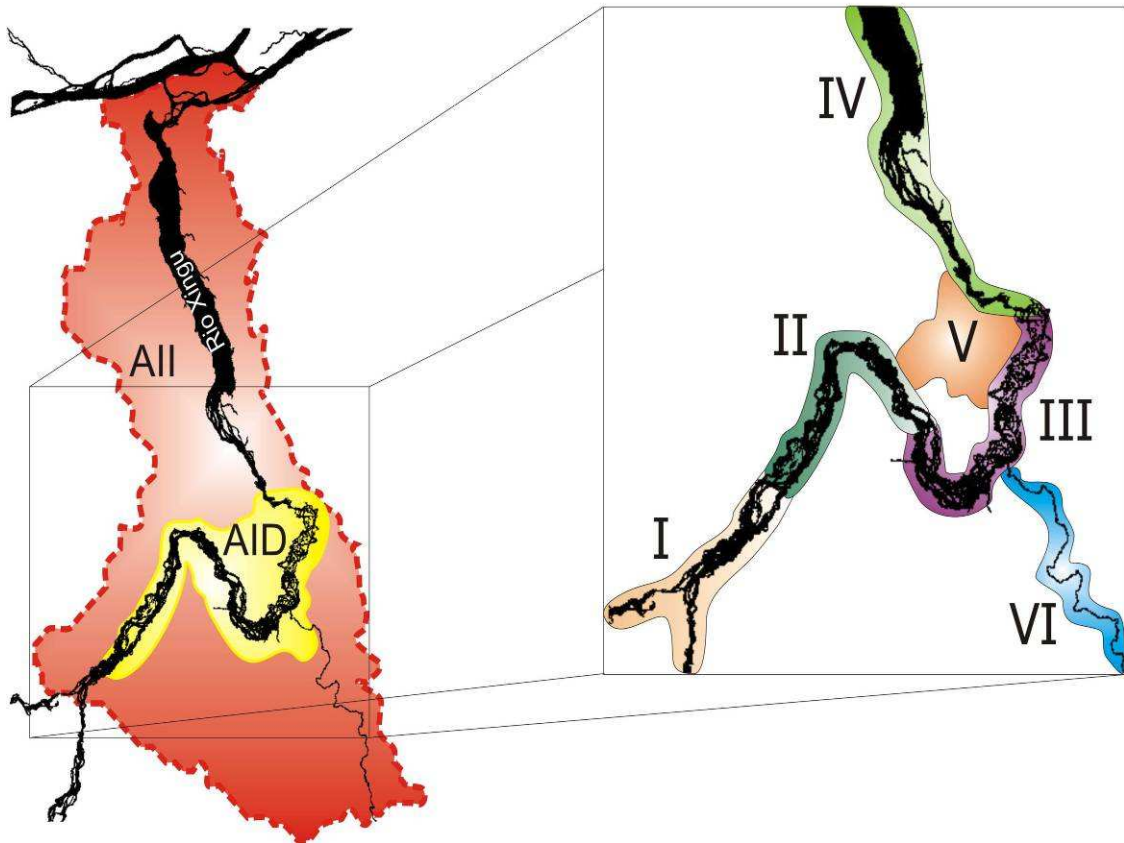


Figura 3 – Área de influência direta (amarelo) e indireta (vermelho) do projeto de AHE de Belo Monte e classificação do rio em setores, utilizada para a coleta de dados primários de ictiofauna (Mapa: Tommaso Giarrizo).

Ambientes aquáticos (biótopos)

Pela sua diversidade paisagística o Rio Xingu é muito rico em ambientes aquáticos, o que possivelmente explica a grande riqueza faunística e a multiplicidade cultural. Muitos destes ambientes são de interfase, ou seja, podem sofrer modificações dependendo da época do ano, em função das diferenças nos volumes de água e no tamanho das áreas inundadas. Mesmo assim, para efeitos didáticos, dividimos os ambientes em três grandes compartimentos: i) rio Xingu, ii) Áreas de inundação, iii) Tributários; estes, por sua vez podem ser subdivididos, chegando a sete categorias (Tabela 2), como esquematizado na Figura 4.

Destacamos a seguir os mais importantes ambientes aquáticos observados, que são relevantes para o diagnóstico da ictiofauna e pesca:

Canal do rio: Calha do rio, geralmente com largura de mais de 1000m, encostas mais ou menos íngremes e perfil muito variado, muitas vezes profundo e irregular, com fundo de areia ou de pedra. Curso sinuoso e irregular. Presença de inúmeras ilhas, que determinam a formação de inúmeros canais menores anastomosados. Velocidade de correnteza variável, dependendo do ano, mas sempre importante, quando comparada com as áreas marginais de inundação.

Tabela 2 – Esquema da subdivisão de ambientes de interesse para a ictiofauna, no trecho estudado do rio Xingu.

| <i>Ambiente Principal</i> | <i>Subdivisão</i> |
|---------------------------|---|
| <i>Rio Xingu</i> | <i>Canal do rio</i> <i>Remansos</i> <i>Pedrais/corredeiras</i> |
| <i>Áreas de inundação</i> | <i>Lagoas marginais</i> <i>Igapós</i> |
| <i>Tributários</i> | <i>De grande porte – por ex. rio Bacajá</i> <i>De pequeno porte - igarapés</i> |

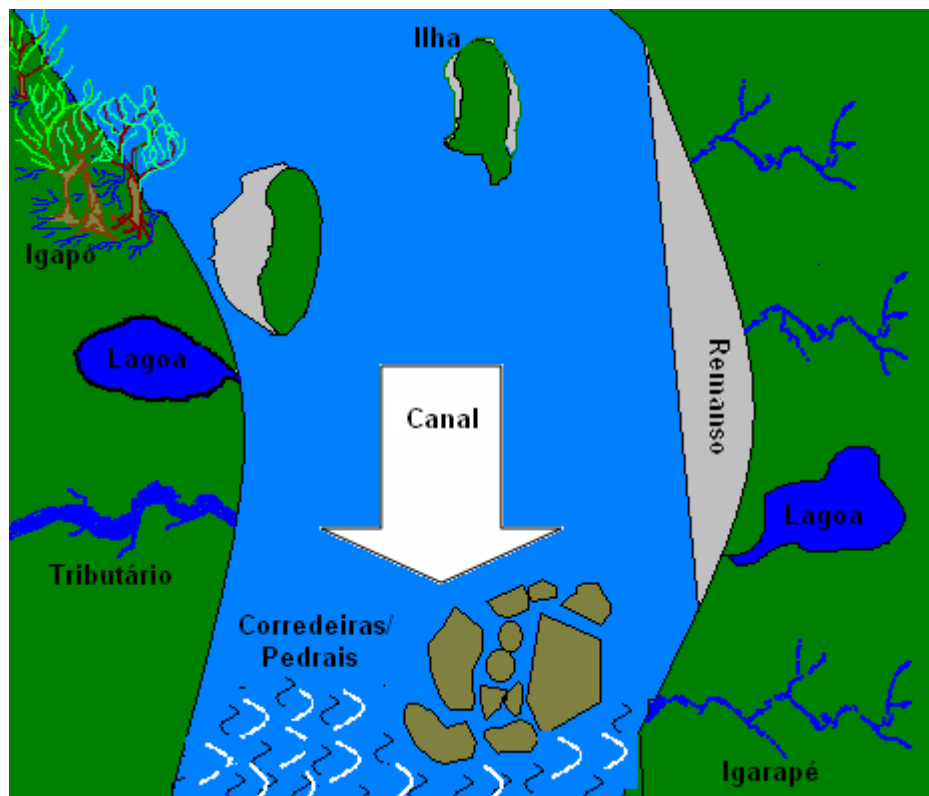


Figura 4 - Esquema dos ambientes amostrados nas coletas de ictiofauna (Esquema: Victoria Isaac).

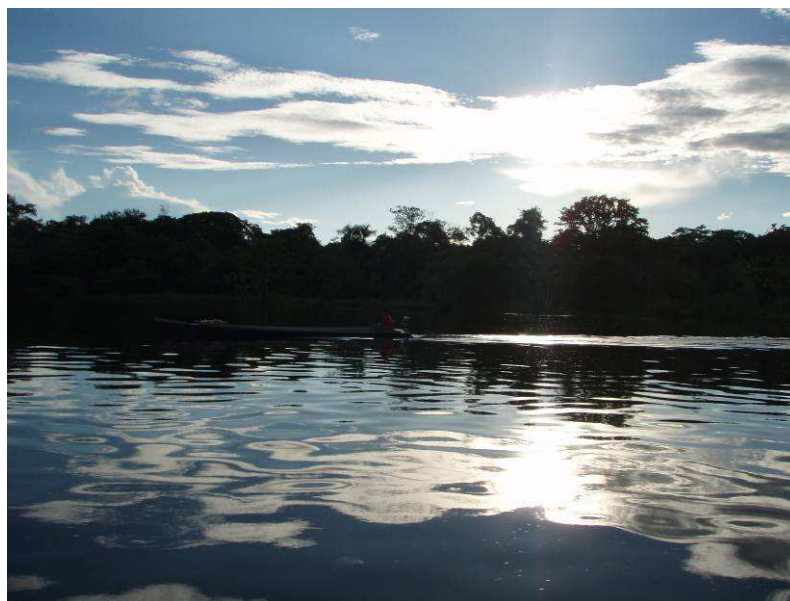


Figura 5 – Canoa de pescadores navegando no canal do rio próximo da Ilha da Fazenda, no setor III. (Fotografia: Roberto E. Santo).

Remansos: Regiões marginais e pouco profundas do rio (<5m), onde a velocidade da água é nula ou mínima. A localização, tamanho e número de remansos muda em função da época do ano, sendo menos numerosos no período chuvoso e geralmente localizados nas áreas alagadas de floresta ombrófila. Na época seca, entretanto, os remansos são mais frequentes e podem ser encontrados próximos as praias e pedrais, nas margens dos rios. Devido à heterogeneidade de paisagem do Rio Xingu, os remansos podem ser encontrados em áreas com fundos rochosos, arenosos e argilosos, bem como associados à vegetação arbórea ou arbustiva (Figura 6).



Figura 6 – Remanso do rio no setor III, às margens de uma ilha com predominância de blocos rochosos e praias de areia nas margens (Fotografia: Victoria Isaac).

Corredeiras e cachoeiras (pedrais): Regiões do rio com falhas geológicas, onde a água corre com maior velocidade (em geral $>1\text{m.s}^{-1}$). Apresentam substratos constituídos de cantos rodados e conglomerados rochosos, gravas e pedregulhos e, às vezes, depósitos de areia nas partes mais profundas do canal. Águas transparentes e de pouca profundidade, que permitem em algumas áreas o estabelecimento de periliton. Frequentemente são acompanhados por blocos rochosos, dispostos nas margens ou nos canais, denominados *pedrais*, os quais podem ser cobertos parcialmente por uma vegetação pioneira arbustiva, muito resistente aos embates das fortes correntezas que dominam o rio durante o período chuvoso (Figura 7).



Figura 7 – Corredeiras e pedrais na frente da foz do rio Bacajá, no setor III (Fotografia: Victoria Isaac).

Lagoas marginais e insulares: Trata-se de corpos de água, de pequeno e médio porte, a maior parte deles temporários e de pouca profundidade, que apresentam geralmente uma ligação ao canal principal do rio, a qual geralmente seca durante o verão. O substrato do fundo pode ser de areia, lama, limo e liteira, proveniente da vegetação marginal. As águas são de cor parda, menos transparentes do que as do rio, devido ao excesso de material em suspensão.



Figura 8 – Imagem de lagoa no interior da Ilha Grande, no setor I. (Fotografia: Vanessa Costa).

Áreas de inundação: Ambientes marginais das ilhas e do rio, que podem ser inundados em maior ou menor grau, durante os meses de maior pluviosidade, dependendo da sua inclinação e da altitude do local considerado. São cobertos na maior parte com floresta ombrófila densa, mas também com palmeiras, principalmente nas ilhas.



Figura 9 – Imagem de área de inundação na Ilha Grande, no setor I (Fotografias: Valerie Sarpedonti).

Igarapés: Córregos e pequenos riachos que drenam nas margens do canal do rio. Apresentam água relativamente transparente, de coloração parda, com fundos de areia e deposição de restos vegetais, como liteira, troncos e gravetos caídos. São geralmente estreitos e pouco profundos, pelo menos durante o verão (Figura 10), mas com margens cavadas sobre um barranco e sombreadas por floresta densa. Sofrem considerável alteração na vazão durante o inverno, quando suas águas também perdem em parte a transparência e volume de água aumenta muito.

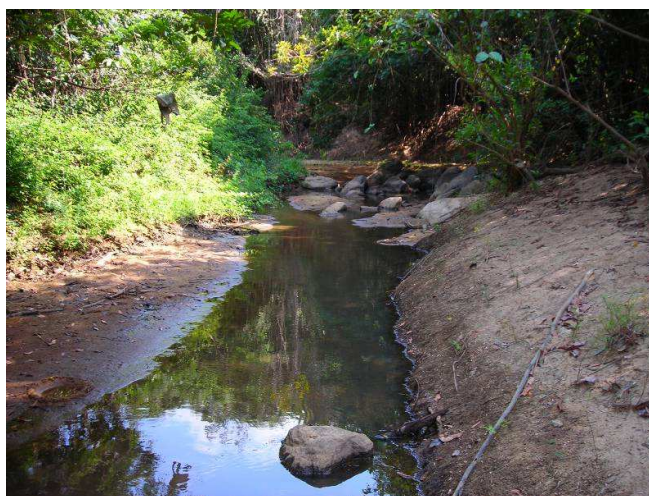


Figura 10 – Igarapé Terra Nova durante a estação seca, perto da sua desembocadura, na margem esquerda do rio, no setor I (Fotografia: Tommaso Giarrizzo).

Com base em imagens de satélite, curvas de nível e planimetria, Estupiñan & Camargo (no prelo), estimaram a proporção dos principais ambientes aquáticos e subaquáticos na região entre Souzel e a desembocadura do Rio Iriri. Esta pesquisa indica uma predominância de ambientes inundados permanentemente ou sazonalmente no canal do Rio Xingu, que conformam 41% da área total considerada; 25% é ocupada pela floresta aluvial sazonalmente inundada; 18% por formações rochosas, que são periodicamente expostas durante a estiagem e possuem formações arbustiva pioneiras; 10% da área é ocupada pelos rios tributários e suas áreas de inundação; o resto corresponde a ilhas, lagoas e igarapés ou áreas de inundação com outros tipos de vegetação, que possuem menor importância na distribuição geral. À diferença dos rios da calha amazônica de origem andina, as lagoas marginais do Xingu possuem importância menor, a julgar pela sua área relativa, pois ocupam apenas 0,3% da área total (**Tabela 3**).

Tabela 3– Distribuição dos ambientes identificados no médio Rio Xingu de acordo com estimativas de Estupiñan & Camargo (no prelo).

| Ambiente | Área total (km²) | % da área total |
|---|------------------------------------|------------------------|
| Leito do Rio Xingu | 620,43 | 41,55 |
| Floresta ombrófila aluvial | 373,98 | 25,05 |
| Afloramentos rochosos (pedrais) | 270,54 | 18,12 |
| Rios tributários e planícies de inundação | 151,97 | 10,18 |
| Ilhas fluviais | 21,89 | 1,47 |
| Floresta latifólia com dossel emergente | 34,92 | 2,34 |
| Lagoas marginais e lagoas em ilhas fluviais | 4,67 | 0,31 |
| TOTAL | 1493,06 | 100 |

Períodos do ano

As coletas de ictiofauna foram realizadas em períodos de 15 a 20 dias, unidade de trabalho que denominamos de “campanhas”. Ao todo foram executadas nove campanhas, sendo duas em 2000 (novembro e dezembro), 4 em 2001 (janeiro, fevereiro, julho e setembro), duas em 2007 (setembro e dezembro) e uma em 2008 (março).

Com base na curva hidrológica, derivada das vazões médias dos anos nos quais foram feitas coletas, o ano dividiu-se em quatro diferentes períodos, para efeito da comparação temporal dos resultados: a saber:

- Cheia – Período entre os meses de março a maio
- Vazante – Período entre os meses de junho a agosto
- Seca – Período entre os meses de setembro a novembro
- Enchente – Período entre os meses de dezembro a fevereiro.

CAPÍTULO 2 - BIODIVERSIDADE DA ICTIOFAUNA

INTRODUÇÃO

O rio Xingu é conhecido pela sua biodiversidade de fauna, como um dos mais ricos da bacia amazônica. Os conhecimentos que temos hoje sobre esta ictiofauna do curso inferior do rio é muito superior ao de muitas outras regiões da bacia. Isto porque a iniciativa de aproveitar o potencial hidrelétrico deste rio levou à execução de diversos levantamentos e diagnósticos, que em muito contribuíram para conhecer a sua fauna (ELETRONORTE, 2001). A bacia é considerada uma das oito áreas de endemismo da Amazônia, sendo uma das mais ameaçadas pelas altas taxas de desmatamento, que alcançam 27% de sua área (SILVA *et al.*, 2005).

Os estudos de diagnóstico da ictiofauna do sector do médio Rio Xingu iniciaram em 2000 e finalizaram em 2008. Na primeira fase dos estudos, entre 2000 e 2001, foram obtidos numerosos resultados sobre a abundância e a diversidade de peixes, além da estrutura populacional, ecologia trófica e reprodutiva de várias espécies de importância ecológica e econômica.

Mesmo com um intenso esforço amostral aplicado nos estudos iniciados em 2000, não foi possível cobrir a diversidade de ambientes aquáticos existentes no rio, tendo sido, naquele momento, priorizadas as coletas com espinheis e redes de malha, os quais são adequados para estudar o canal do rio, remansos e lagoas marginais. Nesta oportunidade se capturaram a maior parte da riqueza íctica do rio, particularmente aquelas espécies de importância comercial.

Porém, após a avaliação dos resultados, foi evidenciada a necessidade de realizar estudos complementares para preencher as lacunas no conhecimento da ictiofauna associadas aos habitats aquáticos ainda não estudados, tais como igarapés, pedrais e corredeiras. Estas demandas foram atendidas com os trabalhos desenvolvidos entre 2007 e 2008.

O presente estudo apresenta uma síntese de todos os resultados obtidos durante esses trabalhos todos. Desta forma, este capítulo discursa sobre a composição e abundância da ictiofauna associada a todos os ambientes aquáticos que irão sofrer impactos após a instalação do AHE em Belo Monte, focalizando o registro da biodiversidade e as características biológicas e ecológicas das assembléias de peixes, bem como sua variação espaço temporal.

MATERIAL E MÉTODOS

Varição temporal - Períodos de coleta

As coletas para estudar a biodiversidade da ictiofauna foram realizadas em dois períodos distintos: entre dezembro de 2000 e novembro de 2001 e, posteriormente, entre setembro de 2007 e março de 2008. A separação entre esses dois períodos de coletas resultou como consequência da interrupção dos estudos de avaliação em 2001, devido aos problemas jurídicos com o licenciamento do empreendimento, os quais vieram a ser resolvidos apenas em 2007. Para otimizar esforços de amostragem, as informações destes dois períodos foram integradas. Isto foi possível uma vez que as variações naturais inter-anuais dos ciclos hidrológicos se mantiveram dentro de uma amplitude estreita, como demonstra a Figura 11. Esta abordagem resultou de discussões entre todos os especialistas envolvidos nos estudos deste diagnóstico e foi discutida em seminários de trabalho, com participantes do órgão ambiental e técnicos especialistas. Desta forma foram atendidos critérios de viabilidade logística, redução de custos e agilidade no processo de licenciamento, como solicitado no documento que postula as normas para este tipo de estudos (MMA/IBAMA, 1995) e de acordo com as diretrizes da política nacional de recursos hídricos, além de otimizar os resultados pois permitiu uma maior abrangência temporal e espacial das amostras. Adicionalmente, em alguns casos, informações disponíveis do projeto *Um modelo trófico para o ecossistema do médio rio Xingu - bases para seu manejo*, financiado pela Eletronorte e coordenado pelo Dr. Mauricio Camargo, foram integradas aos dados coletados para este diagnóstico.

Para investigar os efeitos temporais na composição da ictiofauna, cada ano foi dividido em períodos homogêneos, de acordo com o hidrograma médio de vazão do rio, a saber: enchente de novembro a fevereiro, cheia de março a abril, vazante de maio a julho e seca de agosto a outubro. A distribuição das coletas, nos diversos ambientes e anos, visou a abrangência do ciclo hidrológico (Figura 11). As coletas nem sempre foram distribuídas de forma balanceada entre os períodos, seja por limitações jurídicas ou logísticas. Por ex. a falha de coleta nos pedrais no período da vazante tem como justificativa o fato de que nesses biótopos a correnteza é muito forte durante essa época e o rio fica muito turbado, o que dificulta a estabilidade do mergulhador para a realização das contagens e põe em perigo a vida dos mesmos. Assim, apesar desse tipo de problemas, em todos os períodos houve coletas, de forma a cobrir o ciclo hidrológico de forma completa.

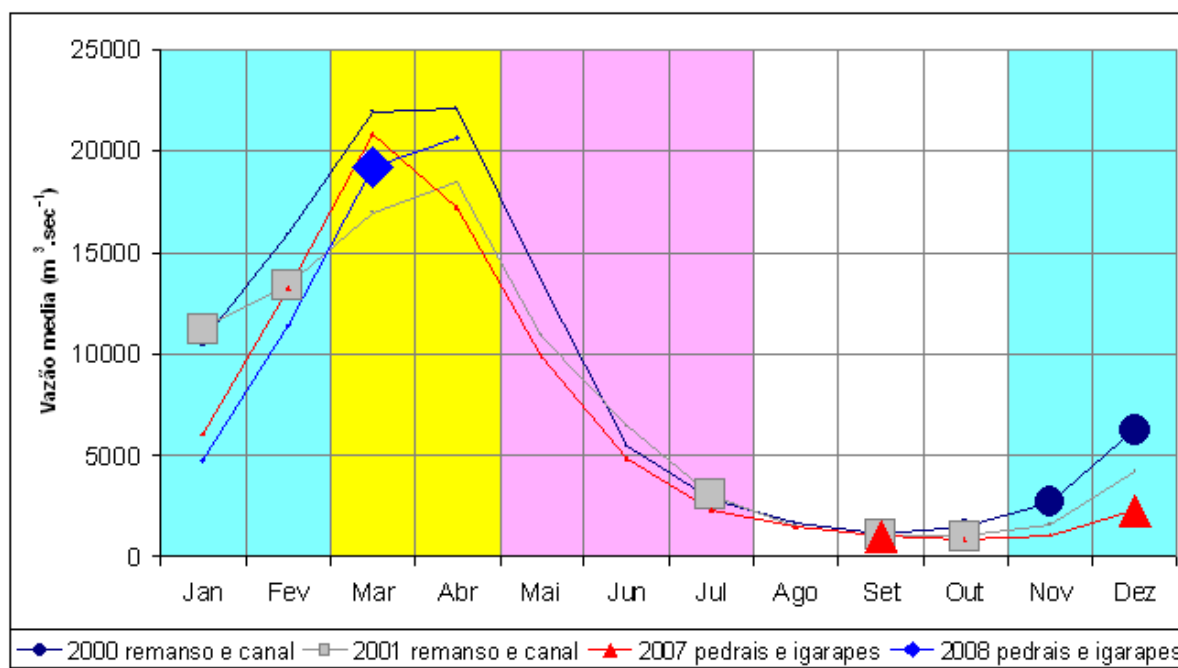


Figura 11 – Hidrograma do rio Xingu em Altamira nos anos 2000, 2001, 2007 e 2008 e delimitação das amostragens para ictiofauna (símbolos maiores). As cores representam a classificação em períodos. Rosa-Vazante; Branco-Seca; Azul-Enchente; Amarelo- Cheia.

O esforço amostral realizado para a ictiofauna do rio Xingu encontra-se entre os maiores esforços de coleta de peixes de toda a Amazônia. Ao todo, foram coletados mais de 35.000 indivíduos em um total de 56 amostras. Os trabalhos de coleta envolveram um grande contingente de pesquisadores e assistentes que permaneciam em campanhas de campo de mais de 15 dias, coletando dia e noite, em condições ambientais difíceis (corredeiras e muita vazão, dependendo da época do ano), que restringiam a utilização de certas metodologias, tais como arrasto de portas ou de parelha. Contudo, as coletas incluíram todas as formas de pesca e captura conhecidas e ambientalmente adaptadas aos ambientes disponíveis. Posteriormente, mais do que o dobro de tempo utilizado em coletas, foi investido para a identificação do material, que possuía muitas espécies praticamente desconhecidas para a ciência.

Varição espacial - Espaço amostral

As coletas para os estudos da biodiversidade da ictiofauna foram realizadas no Médio inferior e Baixo Rio Xingu, desde pouco acima da confluência com o Rio Iriri (Y: 9578000), até o povoado de Senador José Porfírio (Y: 9645000), em um total de aproximadamente 275km de rio, considerados em linha reta (100km rio a montante de Altamira e 175km a jusante).

Esta área de estudo foi subdividida em seis trechos ou setores, quatro ao longo do rio e dois na rede de tributários. Esta classificação foi adotada para toda a fauna aquática, usando como base as características ambientais do rio Xingu e, principalmente, considerando os impactos previstos no empreendimento. A concentração de pontos de coleta foi maior na AID, por ser

considerada a de maior impacto. Pontos fora dessa área foram concebidos como “controles” ou pontos de referência por serem localizados em áreas que não sofreram maiores impactos do empreendimento.

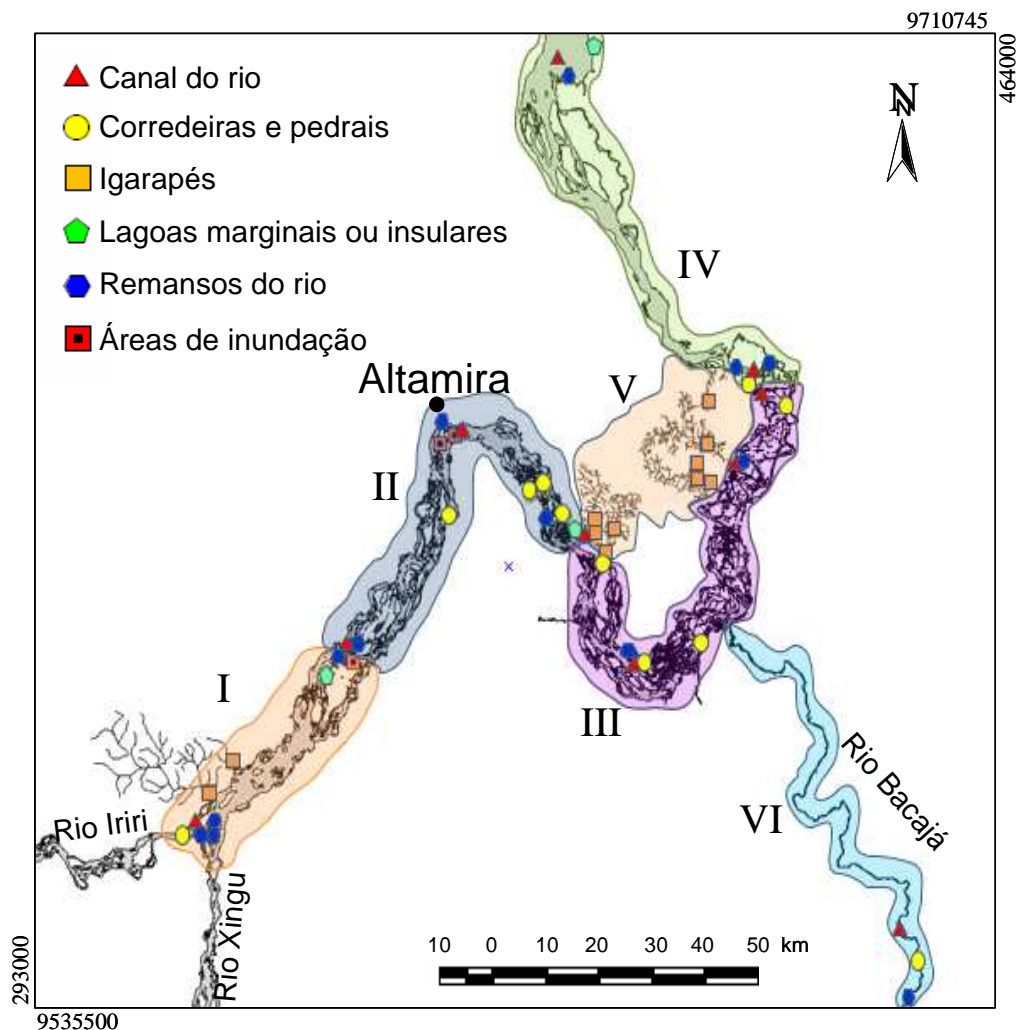


Figura 12 – Localização dos pontos de coleta de acordo com os ambientes aquáticos e os setores definidos para o Médio inferior e Baixo Rio Xingu no diagnóstico da ictiofauna.

Dentro de cada trecho do rio, foram determinados, sítios de amostragem. Um sítio é uma localidade do rio, de características mais ou menos homogênea, onde foram realizadas várias amostras (pseudo-réplicas) para cada um dos ambientes disponíveis. No Anexo 01 são apresentados todos os locais de coleta e sua classificação em sítios e setores. Os sítios escolhidos são descritos resumidamente a seguir:

Sítio 1 – Iriri/Igarapés – Esta localidade situa-se nas proximidades da confluência do rio Iriri e o Xingu. Neste sítio observa-se a mistura das águas claras do Xingu com as águas com maior quantidade de material em suspensão do Iriri. Por sua vez, neste sítio ocorrem numerosos igarapés tais como o de Terra Nova e Passai que apresentam uma forte variação de vazão entre o período seco e chuvoso. Neste sentido, com o aumento sazonal do regime de

precipitação local, esta rede de igarapés gera um grande aporte de águas que drenam superfícies rochosas. As formações vegetais encontradas neste sitio são dominadas por formações pioneiras com influência aluvial de caráter arbustivo. Por sua vez ainda existem fragmentos de floresta ombrófila densa aluvial com dossel uniforme. Os ambientes estudados neste sitio foram: canal do rio, remansos, corredeiras e pedrais e dois igarapés: Terra Nova e Passaí. A velocidade da correnteza da água nos ambientes estudados variou de moderada a alta (Figura 13). Durante o período seco foi possível encontrar poças temporárias isoladas, nos igarapés.

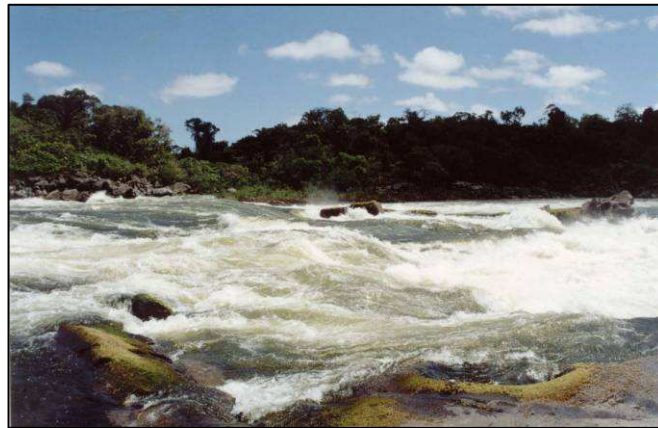


Figura 13 – Fotografia do canal do rio, no sitio Iri/Igarapés, nas imediações da confluência dos rios Iri e Xingu. (Fotografia: Mauricio Camargo).

Sitio 2 – Boa Esperança – Esta localidade, situada na porção mais a jusante da Ilha Grande, tem águas claras, mas ainda com influencia da mistura que ocorre na confluência dos rios Xingu e Iri, no sitio 1. Em Boa Esperança, um processo de intensa sedimentação é evidente pelo acumulo de material transportado pelo próprio rio neste trecho. As margens do rio apresentam-se degradadas como consequência da ocupação humana e da perturbação decorrente do uso do solo, que é intensa neste local possivelmente devido ao reduzido efeito de inundação sazonal do rio, o que induz os assentamentos de moradores. Nas ilhas fluviais e nas áreas marginais onde não é observada a ocupação humana é encontrada uma cobertura vegetal constituída principalmente por floresta ombrófila densa aluvial com dossel uniforme. Os ambientes amostrados neste sitio foram: áreas de inundação que ocorrem somente durante o período da cheia quando o rio invade as depressões topográficas das ilhas e margens, o canal principal do rio Xingu, as lagoas insulares nas ilhas e, finalmente, os ambientes de águas com menor correnteza, denominada remansos dentro do mesmo rio Xingu.

Sitio 3 – Arapujá/Gorgulho da Rita – Esta localidade é situada no trecho do rio Xingu nas proximidades da ilha de Arapujá, na frente da cidade de Altamira, e contempla também o trecho de Gorgulho da Rita, a poucos km a montante da cidade de Altamira. As águas do Xingu recebem neste trecho alguns igarapés de água preta como o igarapé Pannels, e outros pequenos igarapés com águas contaminadas pelos esgotos domésticos da própria cidade de Altamira. A vegetação dominante é representada por floresta secundária como é evidente na Ilha de Arapujá e por capoeira em diferentes graus de sucessão vegetal. O lago da ilha de Arapujá tem sofrido um forte efeito de assoreamento, principalmente pelo intenso desmatamento e queima da vegetação marginal. Por tais características as águas do lago são

barrentas diferenciando-se significativamente das águas claras do rio Xingu (Figura 14). Os ambientes estudados neste sitio foram: pedrais e corredeiras, áreas de inundação, canal principal do rio e áreas de remansos.



Figura 14 – Vista aérea da ilha de Arapujá e da lagoa, nas imediações da cidade de Altamira (Fotografia: Mauricio Camargo).

Sítio 4 – Dona Julia/Arroz Cru - Este sítio compreende uma área de grande deflexão do rio onde também há intensidade da energia cinética das águas claras do rio Xingu que contribuem para a formação de corredeiras, pedrais e praias de areia em algumas margens (Figura 15). Compreende áreas de ocupação antrópica, tanto nas margens como nas ilhas fluviais. Isso explica em um processo de desmatamento nas margens do rio que se faz mais evidente nas proximidades dos travessões e estradas, abertas para a ocupação da população rural, especialmente na margem esquerda. Neste sitio predomina grande extensão de floresta secundária e capoeiras. Os ambientes estudados neste sitio foram: corredeiras e pedrais, o canal do rio e ambientes de remanso.



Figura 15 - Superfícies rochosas emergentes em remansos da localidade Dona Julia (Fotografia: Douglas Bastos).

Sítio 5 – Paquiçamba/Caitucá - Neste sítio observa-se um processo de ocupação das áreas marginais, mas com uma menor intensidade de desmatamento, devido à proximidade de algumas áreas indígenas, onde predominam formações vegetais de floresta ombrófila densa aluvial, com dossel uniforme, e formações pioneiras com influência aluvial ou lacustre – arbustiva (Figura 16). Os ambientes estudados neste sítio foram: corredeiras e pedrais, canal do rio e ambientes de remanso.



Figura 16 – Detalhe da margem do rio, no sítio Paquiçamba, mostrando área de sucessão vegetal, durante o período seco (Fotografia: Mauricio Camargo).

Sítio 6 – CNEC/Itapaiuna/Itamaracá – Corresponde a um trecho do rio com a maior diferença altitudinal da área de estudo. Esta característica origina a formação das maiores cachoeiras da região e, por sua vez, a maior dispersão do rio em canais acessórios de drenagem, onde predominam as formações rochosas de pedrais. Constitui uma área onde as águas do Xingu apresentam alto nível de energia cinética o que gera processos de erosão e transporte de material que será depositado nas áreas a jusante. Nas margens do rio e nas formações rochosas registraram-se formações pioneiras com influência aluvial. Também ocorre floresta arbustiva e floresta ombrófila densa aluvial, com dossel uniforme, principalmente nas ilhas. Os ambientes estudados neste sítio foram corredeiras e pedrais, canal do rio e ambientes de remansos (Figura 17).



Figura 17 – Visão panorâmica do canal do rio na frente da localidade de CNEC, onde podem ser observadas as corredeiras e as ilhas fluviais, formadas por deposição de material, no canal do rio (Fotografia: Tommaso Giarrizzo).

Sítio 7 – Furo do Xingu - Este sítio constitui um braço de drenagem do rio que possivelmente tenha surgido de uma fratura da superfície rochosa, pela dinâmica geológica regional. Concentra um grande volume de água que drena parte das águas do Xingu neste setor, em uma grande depressão rochosa (Figura 17). Este tipo de furo se constitui uma via alternativa, do curso de água, às grandes cachoeiras. O efeito da intensa velocidade da correnteza e do volume de água drenado durante o período da cheia deixa suas marcas na floresta arbustiva e nas formações pioneiras que crescem principalmente na fendas da superfície rochosa. Neste sítio foram estudadas as corredeiras e pedrais (Figura 18).



Figura 18 – Furo do Xingu, no final do setor III, durante o período seco (Fotografia: Tommaso Giarrizzo).

Sítio 8 – Senador José Porfírio – Este sítio é localizado na região do Baixo Xingu, já na porção da ria, onde o rio se torna muito mais largo com características similares ao do rio Amazonas. Por apresentar unidades geológicas distintas, a paisagem deste trecho do rio Xingu se diferencia totalmente da encontrada a montante das cachoeiras. Aqui o efeito da dinâmica diária da maré se faz sentir no nível do rio e o substrato rochoso, típicos dos sítios localizados a montante, é substituído por depósitos de lama e argilas do quaternário. Na cobertura vegetal das margens, lagos e ilhas predominam a floresta ombrófila densa com dossel uniforme (Figura 19). Os ambientes estudados neste sítio foram: canal do rio, áreas de remanso e lagoas.

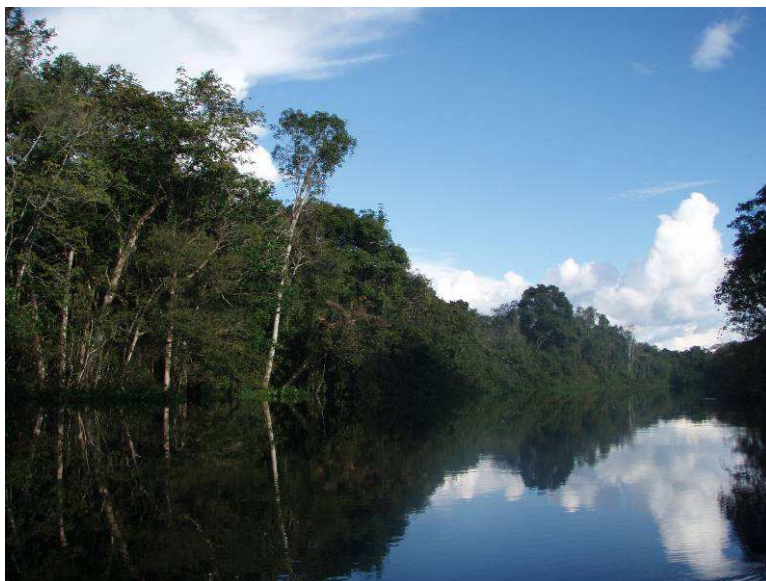


Figura 19 – Lago Cajuí, no setor IV, localizado entre Vitória do Xingu e Senador José Porfírio (Fotografia: Álvaro de Souza).

Sítio 9 – Igarapés dos canais – Este sítio compreende os dois igarapés (Galhoso e de Maria), cujo curso será invertido para alimentar o reservatório dos canais de acordo com o projeto de instalação de AHE Belo Monte. Estes igarapés drenam áreas com pequenos fragmentos de floresta natural inseridos em grandes extensões de capoeiras e de áreas de pastagem ou queimadas. Seu leito é pouco fundo e com águas claras e transparentes durante o período seco, além de baixa velocidade de correnteza. Durante ao período da cheia os igarapés se tornam extensos chegando a alagar em algumas áreas marginais: neste período a correnteza se torna maior e transparência da água diminui significativamente. Dos igarapés foram estudados na sua ictiofauna: o Igarapé de Galhoso (Figura 20) e o de Maria.



Figura 20 - Igarapé Galhoso, durante o período cheio, um dos cursos de água que servirão para o desvio da água do rio para o reservatório dos canais, no setor V (Fotografia: Tommaso Giarrizzo).

Sítio 10 – Igarapés do CNEC – Este sítio agrupa a rede hídrica de igarapés, a maior parte de primeira e segunda ordem, que serão represados ou parcialmente impactados, para formar o reservatório dos canais. Muitos destes igarapés drenam na área próxima ao travessão do CNEC e deságuam na margem esquerda do rio Xingu na altura do sítio seis. O fundo do leito destes igarapés é constituído por areia e lama, e a vegetação marginal é representada por associações de capoeira e pastagens, o que reflete o intenso uso do solo da região, através dos lotes de assentamento rural do Incra. Como é característico deste tipo de igarapés, estes cursos de água apresentam uma dinâmica temporal típica, que muda a paisagem, em função do regime de cheias e secas locais. Assim se durante o período seco estes igarapés são parecidos a pequenos riachos com água quase parada, na cheia se transformam em cursos de água de maior volume e velocidade de correnteza alagando, em alguns trechos, a vegetação marginal. Desta rede de drenagem foram amostrados os igarapés Paquiçamba e Ticaruca.

Sítio 11 – Igarapés Terra Firme – Este sítio agrupa um conjunto de igarapés do setor V que não serão impactados na criação do reservatório dos canais. Estes igarapés de forma similar ao do sítio 10 drenam áreas mais ou menos antropizadas, com capoeiras e, em alguns trechos, com fragmentos de floresta primária. Algumas áreas destes igarapés sofrem assoreamento por efeito de transformação da floresta em áreas desnudadas e de pastagens. Desta rede de drenagem foram amostrados dois igarapés Agrobet e Chocai.

Sítio 12 – Rio Bacajá - O rio Bacajá se desemboca na margem direita do rio Xingu, nas imediações de Paquiçamba. Talvez seja dentro da área de estudo o segundo tributário importante para o rio Xingu, após o rio Irirí. Trata-se de um rio com grande área de floresta marginal, a qual é inundada periodicamente durante o período de enchente. Suas águas drenam em um vale em forma de V, especialmente no seu trecho médio. Suas águas de aparência esbranquiçada, lhe atribuem características aparentes de um rio de águas brancas, mas trata-se na realidade do efeito da contribuição das águas provindas do escoamento superficial ou enxurrada, que contribuem com uma importante carga de partículas em suspensão. Seu leito é principalmente constituído por rochas e, em alguns casos, com depósitos de lama. Dentre os ambientes estudados neste rio se incluíram o canal principal, as áreas de remanso e de floresta inundável durante a época da cheia.

Ambientes e formas de coleta

Nas pescarias experimentais, foram contemplados todos os ambientes aquáticos de importância para a ictiofauna do Rio Xingu, i.e.: canais, lagoas, corredeiras, tributários igarapés, etc. (Figura 4) seguindo a disponibilidade de estes ambientes em cada local de coleta.

Para poder realizar a coleta de peixes em todos os ambientes aquáticos disponíveis, foram utilizados vários métodos de pesca, de acordo com a literatura (Backiel & Wellcome, 1980; Perrow, *et al.*, 1996), i.e: redes de espera de vários tamanhos de malhas, espinhéis, mergulho livre, puçás de malha fina, tapagem, redinha, cerco, paneiros e coleta manual. Para cada

ambiente foi adaptada a metodologia mais adequada ao mesmo, seguindo as características limnológicas e físicas do entorno e de acordo com a acessibilidade ao local e época do ano. Para a estimativa de abundância relativa foram definidas as artes que se mostraram mais adequadas a estes ambientes, a saber: rede de malha para remansos e lagos; espinhel para canais de rio; coleta manual e tarrafinha para corredeiras e pedrais; tapagem e coleta com puçás, e paneiros para igarapés. Outros métodos de coleta como: mergulho livre, arrasto manual, tarrafa grande, puçá e cerco foram utilizados sem uma finalidade quantitativa, para otimizar a lista de espécies e a determinação da biodiversidade do trecho do rio estudado.

Não foram utilizadas redes de arrasto, pois a estrutura do substrato iria danificar este tipo de aparelho, que não pode ser utilizado em ambientes fluviais com grande quantidade de pedras e galhos no fundo e com altas velocidades. Também não foram utilizados venenos, como o timbó ou a rotenona, por serem considerados nocivos ao meio ambiente, além de desnecessários para alcançar os objetivos deste trabalho. No caso de ambientes de pedrais, foi também utilizado um método de contagem, por mergulho e visualização dos indivíduos, sem realizar a coleta dos mesmos, evitando assim a sua mortalidade.

Para conhecer a fauna de remansos, planícies inundadas e lagoas, pescarias por períodos contínuos de 24 horas, foram realizadas, colocando baterias de redes de espera, com malha de linha de nylon mono-filamento, durante todo o período, para cada ponto de coleta. Cada bateria era composta por oito redes, com malhas de 2, 3, 4, 8, 10, 12, 15 e 18cm entre nós opostos, respectivamente. Cada rede possui aproximadamente 60m de comprimento e entre 3 e 4m de altura. Os apetrechos dispostos na água foram visitados para despescas (Figura 21). O tempo médio para cada despescas oscilou entre três e quatro horas. Estes aparelhos foram utilizados em 9 locais: um no setor I (Iriiri); três no setor II (Reservatório); três no setor III (Volta Grande); um no setor IV (Baixo Xingu) e um no setor VI (Bacajá). Com a interrupção dos estudos ambientais em 2001, devido aos problemas jurídicos, as coletas com baterias de redes de espera foram realizadas nos períodos de enchente (novembro e dezembro de 2000 e janeiro de 2001), vazante (julho 2001), seco (setembro e outubro de 2001). No mês de fevereiro de 2001 foi feita uma campanha especial para estudar o trecho inferior do rio Bacajá com esta metodologia.

Nos canais do rio, foram utilizados espinhéis de comprimento variável, possuindo entre 30 e 100 anzóis de número 3. O número de anzóis colocados e o comprimento do espinhel variaram, dependendo da correnteza e da largura do canal do rio. Os anzóis foram colocados a uma distância aproximada de 3,5m, cada.



Figura 21 – Rede de malha sendo despescada em remanso do rio Xingu (Fotografia: Victoria Isaac).



Figura 22 – Espinhel sendo retirado na pesca experimental do canal do rio (Fotografia: Mauricio Camargo).

Os espinhéis eram colocados por um período aproximado de 12 horas, começando no anoitecer e retirando-os de manhã. Espinhéis foram utilizados em 9 locais: um no setor I (Iriri); três no setor II (Reservatório); três no setor III (Volta Grande); um no setor IV (Baixo Xingu) e um no setor VI (Bacajá). Similarmente ao desenho realizado para as bateria de rede de espera, a amostragem com espinheis foi realizada nos períodos de enchente (novembro e dezembro de 2000 e janeiro de 2001), vazante (julho 2001) e seco (setembro e outubro de 2001). No mês de fevereiro de 2001 foi feita uma campanha especial para estudar o trecho inferior do rio Bacajá com esta metodologia.

Para determinar a diversidade de peixes associados aos ambientes de pedrais foram realizadas parcelas de 5 x 5m (25m²), em 7 locais: um local em cada um dos setores I (Iriri) e IV (Belo Monte), respectivamente; dois locais no setor III (Volta Grande); e três no setor II (Reservatório). Em cada local trabalharam três pescadores e cada um realizou, em média, três pseudo-réplicas, de acordo com as características do substrato do rio. Depois de delimitada a área, cada pescador capturou o maior número possível dos peixes presentes na área. Os peixes foram capturados manualmente, ou com auxílio de pequenas tarrafas. O tempo utilizado por cada pescador para cobrir a área delimitada foi também registrado.



Figura 23 - Busca direta de espécies da família Loricariidae nas corredeiras do médio Rio Xingu (Fotografia: Tommaso Giarrizzo).

A técnica de parcelas de amostragem com busca direta de exemplares (Figura 23) é extremamente eficiente para a captura de peixes com baixa mobilidade e fortemente associadas ao substrato do fundo, e neste caso ela foi direcionada especificamente para as espécies da família Loricariidae, abundantes nos ambientes de pedrais. Contudo, ela pode ser executada com maior sucesso no período de águas baixas. À medida que a velocidade e nível do rio aumentam a sua aplicação se torna mais difícil. Assim, a localidade Dona Julia não foi amostrada no mês de dezembro, por não ter mais visibilidade suficiente na água para a execução da coleta, pelo sistema de parcelas. Estas coletas foram realizadas no período seco (setembro de 2007) e enchente (dezembro de 2007). No mês de março 2008 (período de cheia) não foi possível replicar esta metodologia devido à impossibilidade de encontrar áreas com reduzida profundidade (<3m) e com velocidade da água que garantisse o mergulho dos pescadores.

Para o estudo da ictiofauna na coluna d'água, em ambientes de corredeiras, foram realizados censos visuais subaquáticos em transectos lineares de 15m de comprimento e 1m de largura

de cada lado (30m^2), que foram percorridos em 15 minutos. Os transectos foram realizados em seis locais de coleta, distribuídos ao longo do rio: um em cada um dos setores 1 e 4, respectivamente; e dois nos setores 2 e 3, respectivamente (Figura 24). Três observadores realizaram três transectos por observador em cada local de coleta, totalizando um esforço total de 270m^2 . Estas coletas foram realizadas no período seco (setembro de 2007) e enchente (dezembro de 2007). Devido à baixa transparência da água e as fortes correntezas não foi executada esta metodologia no mês de março 2008 (período de cheia).



Figura 24 - Censos visuais subaquáticos nas corredeiras do médio Rio Xingu. (Fotografia: Douglas Bastos).

Para a coleta de peixes em igarapés foram pesquisados os trechos inferiores de seis igarapés da margem esquerda do rio, a saber: Terra Nova e Passai, no setor 1; Galhoso e De Maria no setor 2; e Paquiçamba e Ticaruca, no setor 3. Neles foram fechados três trechos do curso de água (tapagem), cada um com 10m de comprimento, colocando redes de tipo mosquiteiro (malha de 2mm), no início e final do trecho escolhido. A área contida entre as duas redes foi calculada. Vários coletores realizaram a captura dos peixes com auxílio de peneiras de malha pequena (2mm), pequenas tarrafas com malha de 8mm e um puçá elaborado com tela de mosquiteiro (Figura 25). As capturas foram interrompidas quando, praticamente, não se obtinham mais exemplares, pelo qual se supõe que toda a biomassa íctica presente no local foi capturada. Simultaneamente às capturas, foram registrados: profundidade, transparência da água, composição do leito e vegetação marginal. As intensas chuvas, durante a campanha de março 2008, determinaram um significativo aumento do volume de água dos igarapés que se apresentaram com elevadas profundidades ($> 3\text{m}$) e extensas áreas marginais inundadas. Estas condições ambientais inviabilizaram a técnica de amostragem que prevê a delimitação de um trecho de área conhecida do curso de água e, portanto optou-se por utilizar técnicas alternativas (por ex. malhadeiras). As capturas deste mês foram contabilizadas somente para os cálculos de riqueza total e composição da ictiofauna, visto que as capturas não seguiram a metodologia anteriormente definida.



Figura 25 – Coleta de ictiofauna, através de tapagem e coleta com vários aparelhos nos igarapés do Rio Xingu. (Fotografias: Douglas Bastos).

Todos os exemplares capturados foram identificados ao nível taxonômico o mais detalhado possível e foram medidos e pesados individualmente. O material preservado foi levado ao laboratório de Biologia Pesqueira da UFPA em Belém para posteriores estudos.

Revisão bibliográfica

Para montar uma tabela, contendo um inventário que contemplasse toda a biodiversidade íctica da bacia do rio Xingu, até o momento conhecida (Anexos 2A e 2B), foram utilizados todos os registros de espécies encontrados nos estudos de campo realizados por ocasião dos diagnósticos ambientais realizados por esta equipe. Adicionalmente, foi realizado um exaustivo trabalho de revisão bibliográfica. Neste caso, além da literatura científica, registros de coleções de museus, bancos de dados digitais, como os Neodat II e o Fishbase, dentre outros, foram consultados (Géry, 1977; Lowe McConnell, 1991; Malabaraba, *et al.*, 1998; Bergleiter, 1999; Zuanon, 1999; Isaac *et al.*, 2002; Neodat II, 2006; Reis, *et al.*, 2003; Camargo, 2004; Camargo, *et al.*, 2002, 2004; Froese & Pauly, 2006; Buckup *et al.*, 2007).

Análise de dados

Análise de agrupamento

Uma análise de agrupamento foi realizada com todos os dados juntos, coletados em todas as campanhas e em todos os ambientes, tomando como base a presença ou ausência de cada espécie nas amostras, por setor do rio. Para isto foi utilizado o coeficiente de Jaccard. Com os mesmos dados, agrupados foram calculadas as frequências médias relativas (%) de cada espécie, nos setores. Neste caso, para a análise de agrupamento foi utilizada a distância de Bray-Curtis. As matrizes de similaridade e dissimilaridade foram utilizadas para a ordenação via a análise multivariada de MDS (*Multidimensional Scalling*), a qual fornece a topologia das redes de similaridade (McCUNE & MEFFORD, 1997; GAUCH JR, 1982; JOHNSON & WICHERN, 1998; MANLY, 1994).

Biomassa e densidade

A biomassa e densidade de peixes foram estimadas, através do peso ou número de exemplares por unidade de área, no caso das amostras de parcelas e censos visuais, nos pedrais, e das coletas com tapagens nos igarapés. No caso das amostras coletadas com redes de malha, o número de indivíduos e a biomassa, por metro quadrado de rede e por dia (24h), foram estimados. No caso das amostras de espinhel, foi estimada a biomassa e densidade, por anzol e por dia (24h).

Índices de diversidade

Para os cálculos de diversidade (PATIL & TAILLIE, 1982; MAGURRAN, 1988) foi observada a frequência de ocorrência de espécies, gêneros, famílias e ordens em cada um dos níveis. O índice de diversidade de Shannon-Weaver, H' (Eq. 1) foi estimado:

$$H' = - \sum (p_i \ln p_i) \quad \text{Equação 1}$$

onde: p_i é proporção da i -ésima espécie, em função da abundância ou biomassa, na amostra. A base do logaritmo adotado foi o neperiano ou natural. Os valores do índice de diversidade de Shannon (H') foram comparados por meio do teste t específico para o índice de Shannon, O que é definido por (Eq. 2).

$$t = \frac{H'_1 - H'_2}{\sqrt{\text{Var}H'_1 + \text{Var}H'_2}} \quad \text{Equação 2}$$

Os valores de variância de H' (Eq. 3) e graus de liberdade para o teste dos contrastes [Eq. 4] são apresentados abaixo:

$$\text{Var}H' = \frac{\sum p_i (\log p_i)^2 - (\sum p_i \log p_i)^2}{N} - \frac{S-1}{2N^2} \quad \text{Equação 3}$$

$$\text{g.l.} = \frac{(\text{Var}H'_1 + \text{Var}H'_2)^2}{\left[\frac{(\text{Var}H'_1)^2}{N_1} \right] + \left[\frac{(\text{Var}H'_2)^2}{N_2} \right]} \quad \text{Equação 4}$$

Onde: p_i – proporção da i -ésima espécie; S – número total de espécies; N – número total de indivíduos; N_i – número total de indivíduos na i -ésima amostra

Estimadores não paramétricos de riqueza

Foram utilizados os estimadores Chao 1 [Eq. 5], Chao 2 [Eq. 6], Jackknife 1 [Eq. 7] e Jackknife 2 [Eq. 8]. A definição dos estimadores é dada pelas equações abaixo:

$$S_{(Chao1)} = S_{(obs)} + \frac{F_1^2}{2F_2^2} \quad \text{Equação 5}$$

$$S_{(Chao2)} = S_{(obs)} + \frac{Q_1^2}{2Q_2} \quad \text{Equação 6}$$

$$S_{(J1)} = S_{(comm)} + \frac{S_{(rare)}}{C_{(ACE)}} + \frac{F_1}{C_{(ACE)}} + \gamma_{(ACE)}^2 \quad \text{Equação 7}$$

$$S_{(J2)} = S_{(freq)} + \frac{S_{(infr)}}{C_{(ICE)}} + \frac{Q_1}{C_{(ICE)}} + \gamma_{(ICE)}^2 \quad \text{Equação 8}$$

Os parâmetros para aplicações dos estimadores utilizados foram: S(obs) – número total de espécies observadas em todos os pontos amostrais combinados; S(rare) – número de espécies raras (cada uma com 10 ou menos indivíduos) quando todos os pontos amostrais são combinados; S(comm) – número de espécies comuns (cada uma com mais de 10 indivíduos); S(infr) – número de espécies infreqüentes (cada uma encontrada em um dado valor limite ou menos pontos amostrais); S(freq) – número de espécies freqüentes (cada uma encontrada em dado valor limite ou mais pontos amostrais); C(ace) – estimador de cobertura de abundância dos pontos amostrais; C(ICE) – estimador de cobertura de incidência nos pontos amostrais; $\gamma_{(ACE)}^2$ – coeficiente de variação estimado do Fi para espécies raras; $\gamma_{(ICE)}^2$ – coeficiente de variação estimado do Qi para espécies infreqüentes. S(obs) – número total de espécies observadas em todos os pontos amostrais combinados; Fi – número de espécies que apresentam exatamente i indivíduos quando todos os pontos amostrais são combinados (F1 – freqüência de singletons F2 - freqüência de doubletons); Qj – número de espécies que ocorrem exatamente em j pontos amostrais (Q1 – freqüência de uniques; Q2 - freqüência de duplicates) (CODDINGTON *et al.*, 1991; CHAO & LEE, 1992; CHAO & YANG, 1993; CHAO, 1984, 1987; CHADZON *et al.*, 1998; COLWELL, 2004)

Analises de variância

Para as comparações dos dados entre setores e épocas do ano, em cada ambiente ou biótopo, foram realizadas análises de variância (UNDERWOOD, 1997; ZAR, 1998; QUINN, & KEOUGH, 2002; GOTELLI & ELLISON, 2004). Neste caso, os valores de abundância relativa, riqueza e biomassa foram analisadas, segundo o modelo linear geral e testados, via teste F de Fisher. Adotou-se o nível de significância de 5%. Para as ordenações univariadas foi utilizado o teste de Duncan, com o mesmo nível de significância adotado na ANOVA. Os dados sofreram transformação do tipo logarítmica, buscando resguardar a homocedasticidade das amostras. Os valores médios e os respectivos valores de desvio padrão foram fornecidos, a representação gráfica consistiu-se de valores médio e o erro padrão da média.

A ICTIOFAUNA EM TODOS OS AMBIENTES DO RIO XINGU

Composição binária

Considerando todas as artes de pesca, todos os ambientes e todos os períodos de coleta, desde 2000 até 2008, foram coletados 35.352 indivíduos da ictiofauna, classificados em 387 espécies ou morfo-espécies, no curso médio inferior e baixo, do rio Xingu. Dentre essas, encontramos 12 ordens e 41 famílias. Estes números correspondem às maiores riquezas já registradas na região Amazônica. Um importante número de espécies não pode ser classificado até o nível específico. Isto foi particularmente verdadeiro para a fauna de igarapés, por se tratar de espécies de pequeno porte que ainda não foram alvo de estudos científicos sobre taxonomia e ecologia. Este trabalho é pioneiro na coleta de este tipo de ambiente na bacia do Xingu, e deverá ser continuado a partir das propostas de programas apresentados no EIA.

As ordens Characiformes (12 famílias), Siluriformes (11 famílias), Gymnotiformes (6 famílias), Perciformes (2 famílias), Cyprinodontiformes (2 famílias) e Clupeiformes (2 famílias) são as mais diversas, as outras tem apenas uma família cada ordem.

No que diz respeito ao número de espécies, essa hierarquia de importância se mantém, para as duas primeiras ordens: Characiformes (183 espécies), Siluriformes (125 espécies). Já os Perciformes parecem mais diversificados em espécies (35 espécies), que os Gymnotiformes (19 espécies). Os Clupeiformes seguem na quinta posição (9 espécies). Destacam-se sete espécies de arrais, todas de uma única família e os Cyprinodontiformes com duas famílias e quatro espécies. As outras ordens (Beloniformes, Osteoglossiformes, Pleuronectiformes, Symbranchiformes e Tetraodontiformes, possuem apenas uma espécie cada (Figura 26).

Dentre as famílias, destacam-se Characidae, Characiformes (111 espécies); Loricariidae, Siluriformes (61 espécies); Cichlidae, Perciformes (30 espécies) foram as que apresentaram o maior número de espécies, representando cerca de 52% da riqueza total capturada. Pimelodidae, Siluriformes (22 espécies); Curimatidae (20 espécies), Auchenipteridae (16 espécies) e Hemiodontidae (12 espécies), Characiformes, seguiram em importância. As outras famílias apresentaram uma riqueza menor de espécies, sendo que 22% das famílias apresentaram apenas uma única espécie.

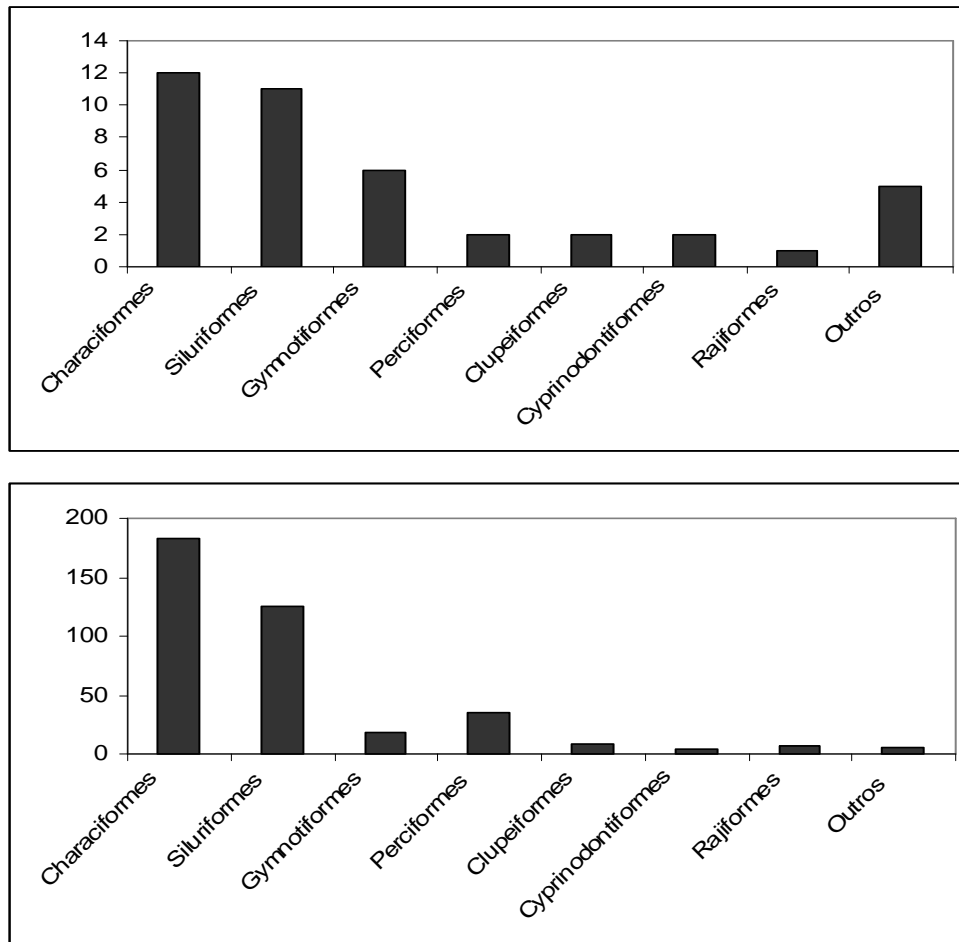


Figura 26 – Número de famílias (acima) e espécies (embaixo) da ictiofauna, por ordem, ao longo de toda a área de estudo e para todos os ambientes estudados.

Na distribuição do número de grupos taxonômicos por setor, todos os setores apresentaram entre 25 e 27 famílias, com exceção do setor VI, Bacajá, que teve apenas 12 famílias representadas, o que pode ser justificado pelo menor esforço amostral no mesmo. Dentre os setores, a setor I foi o que apresentou a maior riqueza de espécies (227 espécies), seguida os setores II (206 espécies) e III (208 espécies). Já no setores IV e V a riqueza foi menor (133 espécies e 116 espécies, respectivamente). O setor VI apresentou somente 48 espécies, mas deve ser considerado o menor esforço amostral no Bacajá.

Comparando os setores verifica-se que mesmo que os Characiformes são sempre o grupo mais diverso, esta ordem tem maior importância relativa nos igarapés do setor V e a seguir nos setores I e IV. Nos setores II e III, os Siluriformes ganham maior relevância, pela presença da grande diversidade de Loricariidae encontrada nos pedrais das corredeiras, abundantes nesses trechos do rio. Os Perciformes possuem uma importância relativa um pouco maior, em relação aos outros grupos, no setor do baixo Xingu. Por último o maior destaque de Gymnotiformes ocorre também nos igarapés, onde a frequência relativa deste grupo é maior.

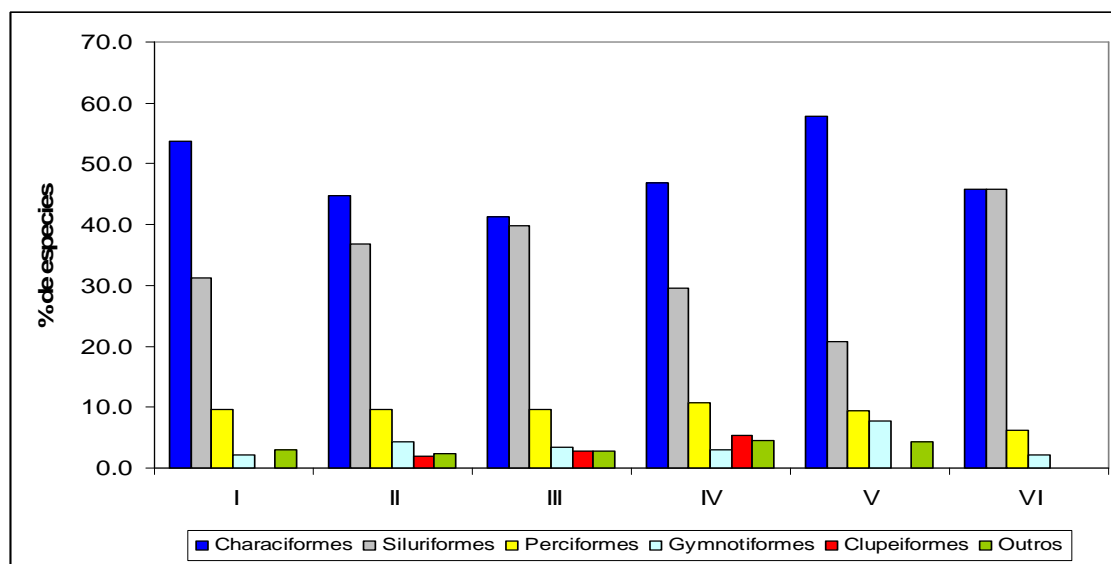


Figura 27 – Importância relativa do número de espécies, por ordem, em cada um dos setores do rio. Nota: O total de espécies em cada setor corresponde a 100%.

Considerando apenas os setores I a IV, que representam os setores ao longo do rio, onde foi possível coletar durante todas as estações do ano, foram encontradas 342 espécies. Esta comunidade íctica apresentou 35 famílias e 12 ordens. As ordens com maior diversificação específica foram Characiformes (152 espécies) e Siluriformes (123 espécies), seguidas de Perciformes (32 espécies) e Gymnotiformes (12 espécies). As ordens Clupeiformes (9 espécies) e Rajiformes (7 espécies), situaram-se em uma posição intermédia, enquanto que a ordem Cyprinodontiformes (3 espécies) foi bem menos diversificada e o restante das ordens (Beloniformes, Osteoglossiformes, Pleuronectiformes, Synbranchiformes e Tetraodontiformes) apresentaram somente uma espécie.

Dentre as famílias Characidae, Characiformes (89 espécies); Loricariidae, Siluriformes (63 espécies); Cichlidae, Perciformes (27 espécies) foram as que apresentaram o maior número de espécies, representando cerca de 52% da riqueza total capturada.

Outras famílias tais sejam: Anostomidae, Characiformes e Pimelodidae, Siluriformes (21 espécies); Curimatidae, Characiformes e Auchenipteridae, Siluriformes (16 espécies), também apresentaram valores elevados de riqueza entretanto num patamar inferior. Hemiodontidae, Characiformes (12 espécies); Doradidae, Siluriformes (11 espécies); Potamotrygonidae, Rajiformes (7 espécies); Sternopygidae, Gymnotiformes e Engraulidae, Clupeiformes (6 espécies); Sciaenidae, Perciformes (5 espécies); Acestrorhynchidae, Characiformes (4 espécies); Erythrinidae, Characiformes (4 espécies), seguem em ordem de importância, representando cerca de 38% do total de espécies.

O restante das famílias: Beloniformes - Belonidae; Characiformes - Crenuchidae, Ctenoluciidae, Gasteropelecidae, Lebiasinidae, Prochilodontidae, Chilodontidae; Clupeiformes - Clupeidae, Poeciliidae, Rivulidae; Gymnotiformes - Apterodontidae, Gymnotidae, Hypopomidae, Rhamphichthyidae, Electrophoridae, Rhamphichthidae;

Osteoglossiformes – Osteoglossidae; Pleuronectiformes – Achiridae; Siluriformes – Trichomycteridae, Aspredinidae, Cetopsidae, Heptapteridae, Hipopomidae, Pseudopimelodidae; Synbranchiformes – Synbranchidae; Tetraodontiformes – Tetraodontidae apresentou de 01 a 03 espécies, correspondendo a cerca de 10% do total de espécies capturadas.

Avaliando-se o grau de similaridade entre os setores, foi observado uma variação baixa (mínimo = 0,30; máximo = 0,64), com um valor médio de cerca de 45%. A maior associação foi assinalada entre os setores II e III ($S_{(j)}=0,64$) e entre os setores I e II ($S_{(j)}=0,46$). Enquanto que as menores associações foram assinaladas entre I e IV ($S_{(j)}=0,30$) (Figura 28).

Um arranjo entre setores indica os seguintes agrupamentos: G_1 – setor I; G_2 – setores II e III; G_3 – setor III (Figura 28).

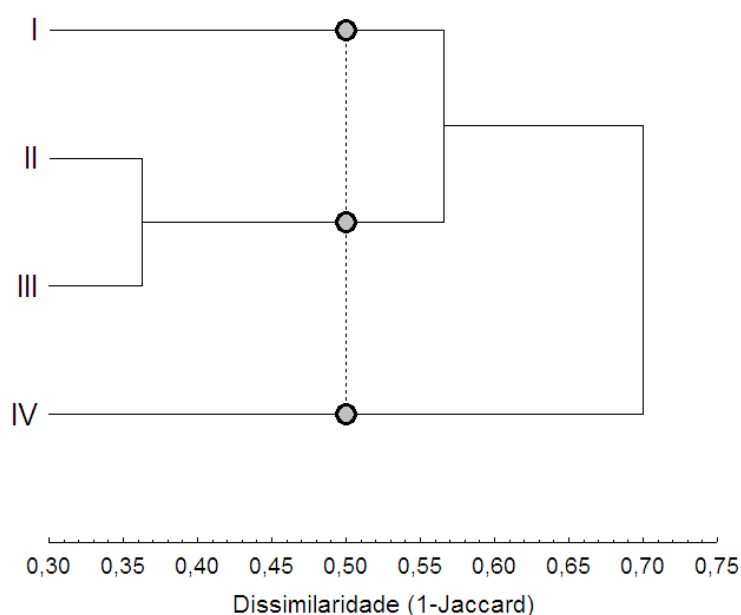


Figura 28 - Dendrograma de dissimilaridade binária entre os setores

O número de espécies presentes a todos os setores (70 espécies) foi de cerca de 20% da riqueza total assinalada, enquanto que o número de espécies exclusivas a algum dos setores foi muito mais elevado, representando cerca de 35% da riqueza total assinalada (**Tabela 4**).

Dentre os setores, o maior número de espécies exclusivas foi observado no setor I (73 espécies), seguido dos setores II e III (17 e 18 espécies, respectivamente). Enquanto que o setor IV (10 espécies) apresentou o menor número de espécies exclusivas (**Tabela 4**).

O maior número de espécies foi assinalado sob a condição de exclusivas do setor I (73 espécies) ou presentes em todos os setores (70 espécies). Num limiar inferior foram assinaladas espécies exclusivas dos setores I, II e III (49 espécies) e exclusivas dos setores II e III (30 espécies). Ainda com um número de espécies considerável foram assinaladas espécies exclusivas dos setores II (17 espécies) e III (18 espécies) (**Tabela 4**).

Tabela 4 - Número de espécies exclusivas e comuns aos setores avaliados.

| | I | II | III | IV | S |
|----------|------------|------------|------------|------------|------------|
| | + | | | | 73 |
| | | + | | | 17 |
| | | | + | | 18 |
| | | | | + | 10 |
| | + | + | | | 12 |
| | + | | + | | 10 |
| | + | | | + | 3 |
| | | + | + | | 30 |
| | | + | | + | 11 |
| | | | + | + | 15 |
| | + | + | + | | 49 |
| | + | + | | + | 7 |
| | + | | + | + | 3 |
| | | + | + | + | 14 |
| | + | + | + | + | 70 |
| S | 227 | 210 | 209 | 133 | 342 |

As espécies presentes em todos os setores (de I a IV) foram: *Acestrorhynchus falcirostris*, *Acestrorhynchus microlepis*, *Ageneiosus* aff. *ucayalensis*, *Ageneiosus inermis*, *Ageneiosus vittatus*, *Agoniates anchovia*, *Argonectes robertsi*, *Auchenipterichthys thoracatus*, *Auchenipterus nuchalis*, *Bivibranchia fowleri*, *Bivibranchia velox*, *Boulengerella cuvieri*, *Brycon* cf. *pesu*, *Brycon pesu*, *Chalceus macrolepidotus*, *Crenicichla* sp., *Curimata cyprinoides*, *Curimata ocellata*, *Curimatella dorsalis*, *Cyphocharax spiluroopsis*, *Geophagus* aff. *altifrons*, *Geophagus proximus*, *Hassar orestis*, *Hemiodus argenteus*, *Hemiodus immaculatus*, *Hemiodus unimaculatus*, *Hemiodus vorderwinkleri*, *Hemisorubim platyrhynchos*, *Hoplias aimara*, *Hypophthalmus marginatus*, *Laemolyta* cf. *taeniata*, *Laemolyta petiti*, *Leporinus friderici*, *Leporinus maculatus*, *Leporinus* sp. "psi", *Leporinus* sp. "verde", *Leporinus tigrinus*, *Loricaria* sp, *Megalodoras uranoscopus*, *Moenkhausia intermedia*, *Myletes pacu*, *Myleus* sp., *Myleus torquatus*, *Pachyurus schomburgkii*, *Petilipinnis grunniens*, *Pimelodella altipinnis*, *Pinirampus pirinampu*, *Plagioscion* sp., *Plagioscion squamosissimus*, *Poptella compressa*, *Poptella* sp, *Pristobrycon striolatus*, *Prochilodus nigricans*, *Pseudancistrus barbatus*, *Pseudoloricaria punctata*, *Pseudoloricaria* sp. 1, *Pygocentrus nattereri*, *Retroculus xinguensis*, *Rhamdella* sp., *Rhaphiodon vulpinus*, *Roeboides dayi*, *Serrasalmus* cf. *eigenmanni*, *Serrasalmus rhombeus*, *Squaliforma emarginata*, *Steindachnerina* sp., *Sternarchella terminalis*, *Tetragonopterus chalceus*, *Tometes* sp. "xingu", *Triportheus rotundatus*, *Triportheus* sp.

Já as espécies exclusivas do setor I foram: *Ancistrus* sp., *Ancistrus* sp. 1, *Ancistrus* sp. 2, *Ancistrus* sp. 4, *Apistogramma eunotus*, *Apistogramma* sp., *Aspidoras* cf. *maculosus*, *Aspidoras* sp., *Astyanax* sp., *Baryancistrus* sp. "preto", *Baryancistrus* sp. 2, *Baryancistrus* sp. 5, *Bivibranchia* sp., *Bryconamericus* aff. *stramineus*, *Bryconops* sp., *Bunocephalus* sp., *Calophysus macropterus*, *Characidae* sp., *Characidae* sp. 1, *Characidae* sp. 10, *Characidae* sp. 12, *Characidae* sp. 13, *Characidae* sp. 15, *Characidae* sp. 2, *Characidae* sp. 5, *Characidae* sp.

6, Characidae sp. 7, Characidae sp. 8, Characidae sp. 9, Characidae spp., *Characidium fasciatum* (gr), *Characidium* sp., *Charax* sp., *Cichla melaniae*, *Cichlasomatinae* sp., *Cichlidae* sp., *Corydoras* sp., *Creagrutus cracentis*, *Creagrutus* sp., *Crenicichla lepidota*, *Ctenobrycon* sp. 1, *Curimatella meyeri*, *Curimatidae* sp., *Cynopotamus essequibensis*, *Cyphocharax* sp., *Hemiodus goeldii*, *Hemiodus* sp., *Hyphessobrycon* sp, *Hypostomus plecostomus*, *Ituglanis* sp, *Jupiaba minor*, *Jupiaba ocellata*, *Knodus* sp, *Knodus* cf. *savannensis*, *Leporinus* sp. 2, *Loricariidae* sp. 1, *Loricariidae* sp. 2, *Moenkhausia oligolepis*, *Otocinclus* sp., *Parancistrus* cf. *nudiventris*, *Phenacogaster* sp., *Pimelodella cristata*, *Platystomatichthys sturio*, *Poecilia* sp., *Poeciliidae* sp., *Rineloricaria* cf. *platyura*, *Roeboides* sp., *Sternarchorhynchus curvirostris*, *Synbranchidae* sp., *Thayeria boehlkei*, *Thayeria* sp., *Trichomycteridae* sp., *Triportheus curtus*.

As espécies **exclusivas do setor II** foram: *Anchoviella vaillanti*, *Baryancistrus* sp. 4, *Baryancistrus* sp. 5, *Eigenmannia* sp., *Hemiodus microlepis*, *Hoplias* sp., *Hypopomidae* sp, *Hypoptopoma* aff. *gulare*, *Laemolyta* sp, *Metynnis hypsauchen*, *Micromischodus sugillatus*, *Moenkhausia* sp., *Potamotrygon orbignyi*, *Pseudopimelodus* cf. *bufonius*, *Roeboides* cf. *descalvandensis*, *Serrasalmus* cf. *rhombeus*, *Trachelyopterus galeatus*.

Já as espécies **exclusivas do setor III** foram: *Acnodon* sp., *Anchovia clupeioides*, *Ancistrus* sp. 1, *Ancistrus* sp. 2, *Anostomus intermedius*, *Archolaemus blax*, *Baryancistrus* sp., *Baryancistrus* sp. 3, *Centromochlus* sp., *Cetopsis* sp., *Crenicichla strigata*, *Doradidae* sp., *Hemicetopsis candiru*, *Hypancistrus* sp. "pão", *Oligancistrus* sp. 3, *Pimelodinae* sp, *Potamorhina latior*, *Potamotrygon* cf. *humerosa*.

Enquanto que as espécies **exclusivas do setor IV** foram: *Acarichthys heckelii*, *Cetengraulis* sp., *Colomesus asellus*, *Cyphocharax abramoides*, *Geophagus altifrons*, *Hemiodontichthys acipenserinus*, *Serrasalmus* cf. *spilopleura*, *Serrasalmus* sp., *Tetragonopterus argenteus*.

Frequência relativa média entre os ambientes

Considerando a frequência relativa de ocorrência das espécies concluímos que o grau de similaridade entre os setores I a IV apresentou elevada variação (mínimo = 0,082; máximo = 0,673), centrados em um valor médio de cerca de 32%. A maior associação foi assinalada entre os setores II e III ($D_{(B-C)}=0,67$) e entre os setores I e III ($D_{(B-C)}=0,50$). Enquanto que as menores associações foram assinaladas entre I e IV ($D_{(B-C)}=0,08$) e II e IV ($D_{(B-C)}=0,12$) (Figura 28).

Com base na abundância relativa, as espécies foram classificadas em função de sua representatividade. Deste modo, foram encontradas 18 espécies consideradas representativas ($\geq 1\%$), 06 espécies com uma abundância relativa intermediária e 12 espécies abundância relativa baixa, em todos os setores. No setor I foram assinaladas 06 espécies representativas, sendo 01 espécies com abundância relativa elevada, 03 espécies com abundância relativa intermediária e 02 espécies com abundância relativa baixa. No setor II, foi encontrada somente 01 espécie com abundância relativa intermediária. No baixo Xingu, setor IV,

também foi assinalada somente 01 espécie, entretanto com abundância relativa elevada. Já entre os setores I, II e III foram destacadas 13 espécies, sendo 03 com abundância relativa elevada, 03 com abundância relativa intermediária e 07 com abundância relativa baixa (Tabela 5).

Tabela 5-Frequência relativas das espécies representativas nas porções da bacia.,

| Setores | | | | Abundância | Espécies |
|---------|----|-----|----|------------|---|
| I | II | III | IV | | |
| + | + | + | + | □□ | <i>Ageneiosus</i> aff. <i>ucayalensis</i> (0,2-2,5%), <i>Curimata cyprinoides</i> (0,7-3,2%), <i>Hemiodus unimaculatus</i> (0,4-8,2%), <i>Loricaria</i> sp. (0,1-8,6%), <i>Petilipinnis grunniens</i> (0-5,9%), <i>Pinirampus pirinampu</i> (0,1-2,9%), |
| | | | | □ | <i>Acestrorhynchus falcistrostris</i> (0,2-1,5%), <i>Ageneiosus inermis</i> (0,2-1,2%), <i>Auchenipterus nuchalis</i> (0,1-1,4%), <i>Boulengerella cuvieri</i> (0,2-1,7%), <i>Curimatella dorsalis</i> (0,1-2,2%), <i>Hassar orestis</i> (0,2-2%), <i>Hemiodus immaculatus</i> (0,5-1,7%), <i>Leporinus</i> sp. "verde" (0,1-1,6%), <i>Moenkhausia intermedia</i> (0,1-2%), <i>Myleus torquatus</i> (0,1-1,1%), <i>Pachyurus schomburgkii</i> (0,1-3,8%), <i>Squaliforma emarginata</i> (0,1-1,1%), |
| + | | | | □□□ | Characidae sp. (10,6%) |
| | | | | □□ | <i>Baryancistrus</i> sp. 2 (4,9%), Characidae sp. 5 (1,6%), <i>Otocinclus</i> sp. (1,9%) |
| | | | | □ | <i>Apistogramma</i> sp. (1,3%), <i>Parancistrus cf nudiventris</i> (1%) |
| | | + | | □□ | <i>Baryancistrus</i> sp. 3 (2,4%) |
| + | | | + | □□□ | <i>Potamotrygon motoro</i> (0,1-50%) |
| | + | + | | □□ | <i>Ancistrus ranunculus</i> (0,6-2,5%), <i>Ancistrus</i> sp. 3 (1,3-1,9%), <i>Baryancistrus</i> sp. 2 (1,4-2%), <i>Peckoltia vittata</i> (2,3-3,7%) |
| | | + | + | □□ | <i>Lycengraulis batesii</i> (0,1-4,1%) |
| | | | | □ | <i>Centromochlus heckelii</i> (0,1-1,2%) |
| + | + | + | | □□□ | <i>Oligancistrus</i> sp. 2 (3,4-6,9%), <i>Phractocephalus hemiliopterus</i> (5,9-11,6%), <i>Tocantinsia piresi</i> (8,6-19,4%) |
| | | | | □□ | <i>Oligancistrus</i> sp. 1 (4-5,5%), <i>Parancistrus nudiventris</i> (0,9-5,2%), <i>Peckoltia</i> sp. 1 (0,7-6%) |
| | | | | □ | <i>Acestrorhynchus falcatus</i> (0,1-1,6%), <i>Caenotropus labyrinthicus</i> (0,3-1,2%), <i>Parancistrus</i> sp. 3 (0,7-1,3%), <i>Potamotrygon leopoldi</i> (0-1,6%), <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> (0,6-2,3%), <i>Scobiancistrus</i> sp. (0,4-1,2%), <i>Scobiancistrus pariolispos</i> (0,1-1,1%) |
| + | + | | + | □ | <i>Pimelodina flavipinnis</i> (0,1-1,2%) |
| | + | + | + | □ | <i>Anchovia surinamensis</i> (0,1-1,1%) |

Onde: □ - abundância baixa; □□ - abundância intermediária; □□□ - abundância elevada; + - presença da espécie no referido setor; valores entre parêntesis – intervalo de abundância relativa entre os setores

Avaliando-se a topologia dos setores, observa-se uma marcante contribuição do componente espacial. Os setores II e III apresentam uma maior densidade, participando do centro do diagrama. Os setores I e IV aderem ao centro, sugerindo canais de fluxos de espécies entre os setores ao longo do rio. (Figura 29).

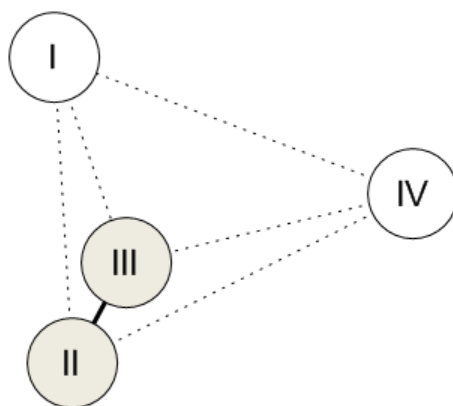


Figura 29 - Topologia da rede de similaridade entre os setores, arranjados segundo a técnica MDS, em função da abundância relativa entre as espécies capturadas em todas as artes de pesca.

A partir de uma ordenação com base na técnica *Detrended Correspondence Analysis* (DCA), foram evidenciadas associações entre espécies e os ambientes avaliados (Figura 30).

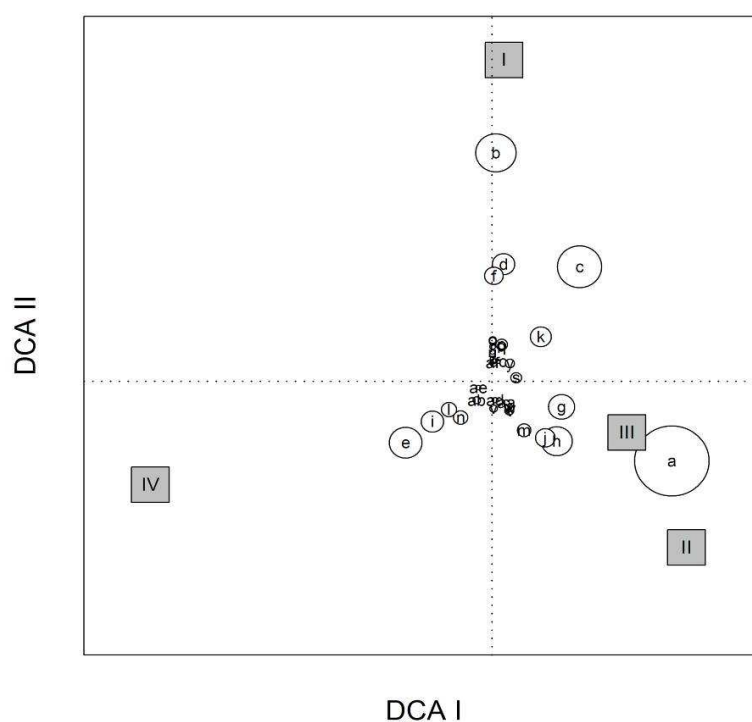


Figura 30 - Ordenação entre os setores e espécies, via DCA, em função da abundância relativa média em todos os ambientes.

Onde: a - *Tocantinsia piresi*; b - *Characidae* sp.; c - *Phractocephalus hemiliopterus*; d - *Peckoltia* sp. 1; e - *Loricaria* sp; f - *Baryancistrus* sp. 2; g - *Oligancistrus* sp. 2; h - *Hemiodus unimaculatus*; i - *Petilipinnis grunniens*; j - *Parancistrus nudiventris*; k - *Oligancistrus* sp. 1; l - *Lycengraulis batesii*; m - *Peckoltia vittata*; n - *Pachyurus schomburgkii*; o - *Otocinclus* SP.; p - *Curimata cyprinoides*; q - *Pseudoplatystoma fasciatum*; r - *Characidae* sp. 5; s - *Pinirampus pirinampu*; t - *Ancistrus ranunculus*; u - *Apistogramma* sp.; v - *Curimatella dorsalis*; w - *Baryancistrus* sp. 2; x - *Ancistrus* sp. 3; y - *Ageneiosus* aff. *ucayalensis*; z - *Parancistrus* cf. *nudiventris*; aa - *Potamotrygon leopoldi*; ab - *Hassar orestis*; ac - *Caenotropus labyrinthicus*; ad - *Hemiodus immaculatus*; ae - *Auchenipterus nuchalis*; af - *Cyphocharax stilbolepis*;

Esta análise demonstrou as particularidades da comunidade de cada setor. O setor I apresentou associação com caracídeos (*Characidae* sp.), grandes bagres (*Phractocephalus hemioliopus*) e acaris (*Peckoltia* sp. 1, *Baryancistrus* sp. 2). Enquanto que o setor IV apresentou associação com bagres (*Hassar orestis*, *Auchenipterus nuchalis*), acaris (*Loricaria* sp) e espécies potencialmente estuarinas como pescadas e sardinhas (*Petilipinnis grunniens*, *Lycengraulis batesii*, *Pachyurus schomburgkii*) (Figura 30 e Tabela 5). Já nos setores II e III encontraram-se associados: uma espécie de bagre (*Tocantinsia piresi*), caracídeos (*Hemiodus unimaculatus*) e acaris (*Oligancistrus* sp. 2, *Parancistrus nudiventris*, *Oligancistrus* sp. 1, *Peckoltia vittata*).

A ICTIOFAUNA DE REMANSOS, LAGOAS E ÁREAS DE INUNDAÇÃO (Malhadeiras)

Composição taxonômica

Nos ambientes nos quais foi utilizado o método passivo de redes de espera, foram capturados 24.154 indivíduos (perfazendo 2.581,80kg de biomassa), pertencentes a 250 espécies, distribuídas em 30 famílias e 10 ordens (Anexo 03). A maior diversificação em espécies foi observada para as ordens Characiformes e Siluriformes, um padrão já observado em muitos ambientes aquáticos tropicais de terras baixas. Outro padrão geral é a predominância de espécies de menores tamanhos e poucas espécies maiores.

Dentre os Characiformes, a família Characidae apresentou o maior número de espécies (55 espécies), já dentre os Siluriformes destacou-se a família Loricariidae (34 espécies). As famílias Pimelodidae, Siluriformes (21 espécies); Anostomidae, Characiformes (20 espécies) e Cichlidae, Perciformes (20 espécies); Auchenipteridae, Siluriformes (15 espécies); Curimatidae, Characiformes (13 espécies); Hemiodontidae, Characiformes e Doradidae, Siluriformes (10 espécies) situaram-se em um patamar imediatamente inferior. As famílias Potamotrygonidae, Rajiformes (07 espécies); Engraulidae, Clupeiformes (06 espécies); Sternopygidae, Gymnotiformes (06 espécies); Sciaenidae, Perciformes (05 espécies); Acestrorhynchidae, Characiformes (04 espécies); Erythrinidae, Characiformes (03 espécies); Clupeidae, Clupeiformes (03 espécies); Apterontidae, Gymnotiformes (03 espécies); Ctenoluciidae, Characiformes (02 espécies); Prochilodontidae, Characiformes (02 espécies); Cetopsidae, Siluriformes (02 espécies) apresentaram menor diversificação específica. O restante das famílias: Belonidae, Beloniformes; Chilodontidae, Characiformes; Electrophoridae e Rhamphichthyidae, Gymnotiformes; Osteoglossidae, Osteoglossiformes; Achiridae, Pleuronectiformes; Aspredinidae, Hypopomidae e Trychomictoridae, Siluriformes; Tetraodontidae, Tetraodontiformes ocorreram com apenas uma única espécie.

Como resultado da maior diversificação, as ordens Characiformes, Siluriformes e Perciformes apresentam também a maior abundância e biomassa relativa. Estes tres grupos conformam cerca de 97% da abundância e 95% da biomassa total (Tabela 6).

Tabela 6 - Abundância e biomassa relativas entre as ordens de peixes, capturadas com redes de malha nos ambientes de remansos e áreas de inundação.

| Ordem | Abundância (%) | Biomassa (%) |
|-------------------|----------------|--------------|
| Characiformes | 70,79 | 55,76 |
| Siluriformes | 17,48 | 27,36 |
| Perciformes | 8,63 | 12,68 |
| Clupeiformes | 2,47 | 2,34 |
| Gymnotiformes | 0,42 | 0,36 |
| Rajiformes | 0,11 | 1,18 |
| Osteoglossiformes | 0,03 | 0,26 |
| Pleuronectiformes | 0,03 | 0,03 |
| Beloniformes | 0,03 | 0,01 |
| Tetraodontiformes | 0,01 | 0,00006 |
| Total | 100,00 | 100,00 |

Com relação a abundância total das famílias: Hemiodontidae (26,89%), Characidae (18,63%), Curimatidae (11,02%), Auchenipteridae (7,13%), Loricariidae (5,86%), Sciaenidae (5,64%) foram as mais expressivas.

A família Characidae que foi a mais diversa, também foi a mais abundante em todos os setores e períodos estudados. A família Hemiodontidae mesmo não sendo tão diversa, apresentou também alta abundância de forma geral em todos os setores e períodos, a exceção do setor IV, no período de vazante. Enquanto que as famílias Auchenipteridae, Curimatidae, Sciaenidae, Anostomidae, Cichlidae, Ctenoluciidae, Doradidae e Pimelodidae ocorreram em todos os setores e períodos, com uma abundância menor. Já as famílias Loricariidae, Acestrorhynchidae, Prochilodontidae e Sternopygidae estiveram presentes em praticamente todos os setores e períodos, excepto alguns períodos no setor IV. O restante das famílias (Chilodontidae, Potamotrygonidae, Erythrinidae, Engraulidae, Clupeidae, Cetopsidae, Apterontidae, Osteoglossidae, Achiridae, Rhamphichthyidae, Belonidae, Aspredinidae, Electrophoridae, Tetraodontidae, Trychomictoridae, Hypopomidae,) apresentou baixos valores de abundância, a exceção de Chilodontidae no setor I, no período de enchente (Tabela 7).

Com relação à biomassa total, a família Characidae apresentou os maiores valores em, praticamente, todos os setores e períodos. Já as famílias Sciaenidae e Auchenipteridae apresentaram valores em um patamar imediatamente inferior em todos os setores e períodos. Enquanto que Pimelodidae, Ctenoluciidae, Cichlidae, Curimatidae e Anostomidae apresentaram valores mais baixos, com algumas exceções em que foram assinalados valores intermediários, em todos os setores e períodos. Enquanto que as famílias Potamotrygonidae, Chilodontidae, Erythrinidae, Engraulidae, Clupeidae, Cetopsidae, Apterontidae, Osteoglossidae, Achiridae, Rhamphichthyidae, Electrophoridae, Aspredinidae, Belonidae, Tetraodontidae, Hypopomidae, Trychomictoridae apresentaram maior especificação entre setores e períodos, com valores baixos, com exceção de Clupeidae no setor IV, no período de seca e Osteoglossidae, também no setor IV, no período de vazante (Tabela 7).

Tabela 7 - Abundância relativa (%) das famílias nos setores e períodos, capturadas com redes de malha.

| Famílias | Enchente | | | | Seca | | | | Vazante | | | |
|-------------------|----------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|---------|-------|-------|-------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| Hemiodontidae | 23,44 | 48,02 | 15,24 | 6,50 | 9,68 | 30,98 | 29,75 | 15,43 | 7,42 | 17,16 | 18,29 | |
| Characidae | 21,47 | 16,70 | 12,13 | 2,37 | 33,44 | 17,46 | 21,75 | 17,83 | 20,33 | 30,09 | 17,49 | 13,60 |
| Auchenipteridae | 26,11 | 4,11 | 7,43 | 2,04 | 1,25 | 7,54 | 0,37 | 4,78 | 13,09 | 2,50 | 33,26 | 57,60 |
| Curimatidae | 1,33 | 11,58 | 8,14 | 2,66 | 18,49 | 3,27 | 2,09 | 13,48 | 42,15 | 19,25 | 0,34 | 0,80 |
| Sciaenidae | 2,16 | 1,13 | 6,31 | 26,13 | 7,01 | 6,03 | 9,12 | 5,65 | 1,48 | 1,32 | 9,26 | 10,40 |
| Loricariidae | 3,05 | 1,40 | 9,01 | 25,41 | 4,40 | 8,52 | 3,51 | 7,39 | 2,44 | 3,93 | 5,26 | |
| Acestrorhynchidae | 0,70 | 8,16 | 0,08 | 1,94 | 2,50 | 0,57 | 2,91 | 12,17 | 0,79 | 11,83 | 1,49 | |
| Anostomidae | 2,86 | 1,00 | 16,69 | 0,62 | 1,69 | 2,91 | 6,50 | 3,48 | 2,53 | 3,42 | 1,71 | 2,40 |
| Cichlidae | 0,64 | 1,47 | 2,66 | 1,71 | 8,59 | 8,58 | 3,21 | 8,91 | 3,23 | 1,58 | 1,03 | 2,40 |
| Chilodontidae | 11,94 | 1,22 | 2,99 | | 2,18 | 4,89 | 1,49 | | 0,44 | 0,37 | 0,34 | |
| Ctenoluciidae | 2,29 | 2,08 | 4,57 | 0,14 | 1,96 | 2,49 | 5,53 | 1,09 | 3,14 | 1,65 | 3,89 | 4,00 |
| Engraulidae | | 0,07 | 0,42 | 13,66 | | | 0,30 | 0,43 | | 0,66 | | 1,60 |
| Clupeidae | | 0,13 | 6,10 | 2,84 | | | 2,54 | 2,39 | | | 0,57 | |
| Tetraodontidae | | | | | | | | | | | | 2,40 |
| Doradidae | 1,21 | 2,10 | 1,91 | 5,83 | 1,58 | 1,25 | 5,68 | 1,09 | 0,35 | 4,04 | 2,29 | 0,80 |
| Pimelodidae | 1,27 | 0,20 | 4,82 | 7,02 | 2,94 | 1,56 | 0,97 | 2,17 | 0,87 | 0,66 | 1,14 | 0,80 |
| Prochilodontidae | 1,08 | 0,08 | 0,46 | | 3,26 | 2,13 | 2,02 | 1,74 | 1,13 | 0,51 | 1,26 | |
| Sternopygidae | 0,13 | 0,03 | 0,04 | 0,57 | 0,54 | 0,21 | 1,72 | | 0,09 | 0,15 | 1,83 | |
| Osteoglossidae | | | 0,04 | | | | 0,07 | 1,09 | | | | 0,80 |
| Erythrinidae | 0,06 | 0,30 | 0,12 | | 0,05 | 1,51 | 0,07 | | | 0,73 | | 0,80 |
| Potamotrygonidae | 0,13 | 0,04 | 0,21 | | 0,16 | 0,05 | | 0,43 | 0,52 | 0,07 | | 1,60 |
| Cetopsidae | | 0,03 | 0,04 | 0,05 | | | 0,07 | 0,22 | | | 0,57 | |
| Belonidae | | | 0,21 | 0,09 | | | | | | | | |
| Achiridae | | | 0,12 | 0,09 | | | 0,15 | 0,22 | | | | |
| Aspredinidae | | 0,08 | | 0,19 | | | | | | | | |
| Apteronotidae | 0,06 | 0,07 | 0,08 | 0,14 | 0,27 | | 0,15 | | | | | |
| Electrophoridae | | | 0,04 | | | | | | | 0,07 | | |
| Rhamphichthyidae | 0,06 | 0,01 | 0,08 | | | | 0,05 | | | | | |
| Trychomictoridae | | | 0,04 | | | | | | | | | |
| Hypopomidae | | 0,01 | | | | | | | | | | |

Nota: algarismos romanos maiúsculos representam os setores

O setor II, em todos os períodos, apresentou riqueza de 188 espécies, seguido do setor III com riqueza de 174 espécies. Os setores I (145 espécies) e IV (131 espécies) apresentaram menores riquezas. Já entre os períodos, o de vazante (134 espécies) apresentou o menor valor de riqueza, quando comparado aos outros (seca: 183 espécies; enchente: 181 espécies).

Tabela 8 – Porcentagem da biomassa das famílias nos setores e períodos, para a pesca com redes de malha.

| Famílias | Enchente | | | | Seca | | | | Vazante | | | |
|-------------------|----------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|---------|-------|-------|-------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| Characidae | 35,20 | 19,46 | 26,23 | 1,38 | 43,17 | 23,35 | 30,33 | 10,86 | 24,18 | 16,81 | 49,50 | 24,33 |
| Auchenipteridae | 31,46 | 10,38 | 5,13 | 3,14 | 2,38 | 11,89 | 1,45 | 1,76 | 15,11 | 10,85 | 11,30 | 34,50 |
| Sciaenidae | 3,35 | 3,90 | 13,85 | 12,76 | 18,59 | 12,87 | 16,46 | 12,07 | 5,23 | 8,06 | 6,09 | 14,51 |
| Pimelodidae | 2,85 | 1,39 | 10,61 | 41,58 | 6,43 | 3,98 | 4,36 | 8,52 | 2,27 | 5,01 | 5,80 | 3,09 |
| Ctenoluciidae | 3,02 | 10,01 | 7,71 | 0,54 | 4,38 | 6,30 | 12,21 | 0,56 | 12,11 | 5,15 | 5,83 | 0,82 |
| Cichlidae | 0,13 | 2,00 | 2,35 | 0,88 | 3,35 | 5,39 | 2,50 | 9,00 | 3,04 | 3,52 | 0,91 | 0,26 |
| Curimatidae | 0,14 | 4,04 | 1,55 | 1,22 | 2,79 | 0,75 | 0,65 | 1,65 | 14,88 | 4,60 | 0,03 | 0,06 |
| Anostomidae | 2,22 | 2,15 | 7,35 | 0,68 | 1,40 | 2,17 | 2,35 | 2,13 | 1,26 | 2,84 | 1,49 | 0,45 |
| Hemiodontidae | 5,24 | 24,90 | 3,57 | 5,21 | 1,60 | 7,34 | 7,49 | 11,52 | 3,58 | 7,54 | 4,15 | |
| Loricariidae | 3,63 | 3,91 | 4,93 | 14,51 | 3,55 | 15,28 | 2,80 | 2,91 | 4,97 | 11,55 | 6,26 | |
| Doradidae | 4,59 | 5,54 | 1,60 | 4,38 | 2,63 | 2,43 | 7,69 | 0,86 | 2,93 | 4,32 | 1,26 | |
| Acestrorhynchidae | 0,07 | 4,19 | 0,02 | 1,26 | 0,27 | 0,32 | 0,42 | 3,00 | 0,16 | 8,94 | 1,06 | |
| Prochilodontidae | 3,37 | 0,80 | 2,05 | | 7,29 | 5,10 | 5,27 | 7,25 | 5,20 | 1,58 | 5,92 | |
| Sternopygidae | 0,01 | 0,00 | 0,00 | 0,21 | 0,07 | 0,05 | 0,18 | | 0,07 | 0,06 | 0,16 | |
| Potamotrygonidae | 2,24 | 0,49 | 2,04 | | 1,14 | 0,08 | | 0,36 | 4,85 | 1,83 | | 3,07 |
| Chilodontidae | 1,81 | 0,83 | 0,60 | | 0,38 | 0,94 | 0,17 | | 0,16 | 0,27 | 0,04 | |
| Erythrinidae | 0,60 | 5,25 | 1,58 | | 0,55 | 1,66 | 0,01 | | | 5,30 | | 8,10 |
| Engraulidae | | 0,03 | 0,16 | 7,99 | | | 0,02 | 0,20 | | 0,21 | | 0,52 |
| Clupeidae | | 0,31 | 7,11 | 3,36 | | | 4,91 | 19,89 | | | 0,07 | |
| Cetopsidae | | 0,01 | 0,09 | 0,21 | | | 0,03 | 0,34 | | | 0,14 | |
| Apteronotidae | 0,01 | 0,23 | 0,01 | 0,09 | 0,04 | | 0,03 | | | | | |
| Osteoglossidae | | | 0,21 | | | | 0,56 | 7,01 | | | | 10,13 |
| Achiridae | | | 0,09 | 0,25 | | | 0,11 | 0,11 | | | | |
| Rhamphichthyidae | 0,04 | 0,03 | 0,04 | | | 0,10 | | | | | | |
| Electrophoridae | | | 1,03 | | | | | | | 1,54 | | |
| Aspredinidae | | 0,08 | | 0,26 | | | | | | | | |
| Belonidae | | | 0,08 | 0,10 | | | | | | | | |
| Tetraodontidae | | | | | | | | | | | | 0,16 |
| Hypopomidae | | 0,05 | | | | | | | | | | |
| Trychomictoridae | | | 0,02 | | | | | | | | | |

Nota: algarismos romanos maiúsculos representam os setores

Dentre as espécies, 68 estiveram presentes em todos os setores, sendo estas: *Acestrorhynchus falcistrostris*, *Acestrorhynchus microlepis*, *Ageneiosus* aff. *ucayalensis*, *Ageneiosus inermis*, *Ageneiosus vittatus*, *Agoniates anchovia*, *Anostomoides laticeps*, *Argonectes robertsi*, *Astyanax* sp., *Auchenipterichthys* sp., *Auchenipterichthys thoracatus*, *Auchenipterus nuchalis*, *Bivibranchia fowleri*, *Bivibranchia velox*, *Boulengerella cuvieri*, *Brycon* cf. *pesu*, *Brycon pesu*, *Bryconops* sp., *Chalceus macrolepidotus*, *Cichla* sp., *Curimata cyprinoides*, *Curimata ocellata*, *Curimatella dorsalis*, *Geophagus* aff. *altifrons*, *Geophagus proximus*, *Hassar orestis*, *Hemiodus argenteus*, *Hemiodus immaculatus*, *Hemiodus unimaculatus*, *Hemiodus vorderwinkleri*, *Hemisorubim platyrhynchos*, *Hoplias aimara*, *Hypophthalmus marginatus*, *Hypostomus* aff. *emarginatus*, *Laemolyta petiti*, *Leporinus friderici*, *Leporinus maculatus*, *Leporinus* sp. ("psi"), *Leporinus* sp. ("verde"), *Leporinus tigrinus*, *Loricaria* sp., *Moenkhausia intermedia*, *Myletes pacu*, *Myleus* sp., *Myleus torquatus*, *Pachyurus*

schomburgkii, *Pimelodella altipinnis*, *Pinirampus pirinampu*, *Plagioscion* sp., *Plagioscion squamosissimus*, *Poptella compressa*, *Pristobrycon striolatus*, *Prochilodus nigricans*, *Pseudoloricaria punctata*, *Pseudoloricaria* sp. 1, *Pygocentrus nattereri*, *Retroculus xinguensis*, *Rhamdia* sp., *Rhaphiodon vulpinus*, *Roeboides dayi*, *Petilipinnis grunniens*, *Serrasalmus* cf. *eigenmanni*, *Serrasalmus rhombeus*, *Steindachnerina* sp., *Sternarchella terminalis*, *Tometes* sp. ("xingu"), *Triportheus rotundatus* e *Triportheus* sp.

Um total de 91 espécies foi registrado em todos os períodos, a saber: *Acestrorhynchus falcatus*, *Acestrorhynchus falcirostris*, *Acnodon normani*, *Ageneiosus* aff. *ucayalensis*, *Ageneiosus inermis*, *Ageneiosus vittatus*, *Agoniates anchovia*, *Anostomoides laticeps*, *Argonectes robertsi*, *Auchenipterichthys thoracatus*, *Auchenipterus nuchalis*, *Baryancistrus niveatus*, *Baryancistrus* sp. "pg", *Bivibranchia fowleri*, *Boulengerella cuvieri*, *Brycon* cf. *pesu*, *Brycon pesu*, *Brycon* sp., *Caenotropus labyrinthicus*, *Cetopsis coecutiens*, *Chalceus macrolepidotus*, *Charax gibbosus*, *Cichla* sp., *Crenicichla johanna*, *Crenicichla* sp. "preta", *Curimata cyprinoides*, *Curimata* sp., *Curimatella dorsalis*, *Cyphocharax spiluroopsis*, *Geophagus* aff. *altifrons*, *Geophagus argyrostictus*, *Geophagus proximus*, *Glyptoperichthys* aff. *joselimaianus*, *Glyptoperichthys xinguensis*, *Hassar orestis*, *Hemiodus argenteus*, *Hemiodus unimaculatus*, *Hemiodus vorderwinkleri*, *Hemisorubim platyrhynchos*, *Hoplias aimara*, *Hoplias malabaricus*, *Hydrolycus armatus*, *Hypostomus* aff. *emarginatus*, *Hypostomus* sp. 1, *Ilisha amazonica*, *Laemolyta petiti*, *Laemolyta proxima*, *Leporinus desmotes*, *Leporinus friderici*, *Leporinus julii*, *Leporinus maculatus*, *Leporinus* sp., *Leporinus* sp. ("verde"), *Loricaria* sp., *Metynnis hypsauchen*, *Moenkhausia intermedia*, *Myletes pacu*, *Myleus rubripinnis*, *Myleus schomburgkii*, *Myleus torquatus*, *Osteoglossum bicirrhosum*, *Pachyurus schomburgkii*, *Phractocephalus hemioliopus*, *Pimelodella* sp., *Pimelodus ornatus*, *Pimelodus* sp. "olhudo", *Pinirampus pirinampu*, *Plagioscion squamosissimus*, *Platynemateichthys notatus*, *Poptella compressa*, *Potamotrygon* aff. *hystrix*, *Prochilodus nigricans*, *Pseudacanthicus leopardus*, *Pseudancistrus barbatus*, *Pseudoloricaria punctata*, *Pseudoplatystoma fasciatum*, *Pygocentrus nattereri*, *Retroculus xinguensis*, *Rhaphiodon vulpinus*, *Roeboides dayi*, *Satanoperca jurupari*, *Petilipinnis grunniens*, *Scobinancistrus aureatus*, *Semaprochilodus brama*, *Serrasalmus* af. *manueli*, *Serrasalmus rhombeus*, *Sorubim lima*, *Sternopygus xingu*, *Tocantinsia piresi*, *Tometes* sp. "xingu", *Triportheus rotundatus*.

Dentre todas as espécies capturadas com redes, 48 foram comuns a todos os setores e períodos. Elas são: *Acestrorhynchus falcirostris*, *Ageneiosus* aff. *ucayalensis*, *Ageneiosus inermis*, *Ageneiosus vittatus*, *Agoniates anchovia*, *Anostomoides laticeps*, *Argonectes robertsi*, *Auchenipterichthys thoracatus*, *Auchenipterus nuchalis*, *Bivibranchia fowleri*, *Boulengerella cuvieri*, *Brycon* cf. *pesu*, *Brycon pesu*, *Chalceus macrolepidotus*, *Cichla* sp., *Curimata cyprinoides*, *Curimatella dorsalis*, *Geophagus* aff. *altifrons*, *Geophagus proximus*, *Hassar orestis*, *Hemiodus argenteus*, *Hemiodus unimaculatus*, *Hemiodus vorderwinkleri*, *Hemisorubim platyrhynchos*, *Hoplias aimara*, *Hypostomus* aff. *emarginatus*, *Laemolyta petiti*, *Leporinus friderici*, *Leporinus maculatus*, *Leporinus* sp. "verde", *Loricaria* sp., *Moenkhausia intermedia*, *Myletes pacu*, *Myleus torquatus*, *Pachyurus schomburgkii*, *Pinirampus pirinampu*, *Plagioscion squamosissimus*, *Poptella compressa*, *Prochilodus nigricans*, *Pseudoloricaria punctata*, *Pygocentrus nattereri*, *Retroculus xinguensis*, *Rhaphiodon vulpinus*, *Roeboides dayi*, *Petilipinnis grunniens*, *Serrasalmus rhombeus*, *Tometes* sp. "xingu", *Triportheus rotundatus*.

Do total de espécies, 58 foram exclusivas a algum dos setores, o que indica uma taxa de exclusividade de cerca de 23% entre os setores. O setor II apresentou o maior número de espécies exclusivas (19 espécies): *Acestrocephalus sardina*, *Anostomus intermedius*, *Crenicichla strigata*, *Eigenmannia* sp., *Hemiodus microlepis*, *Hoplerythrinus unitaeniatus*, *Hypopomidae* sp., *Hypoptopoma* af. *gulare*, *Laemolyta* sp., *Metynnis hypsauchen*, *Micromischodus sugillatus*, *Moenkhausia* sp., *Pachyurus junki*, *Potamotrygon orbignyi*, *Roeboexodon guyanensis*, *Roeboides* cf. *descalvandensis*, *Serrasalmus* cf. *rhombeus*, *Teleocichla* sp., *Trachelyopterus galeatus*), seguido dos setores III (14 espécies): *Acnodon* sp., *Anchovia clupeoides*, *Ancistrus ranunculus*, *Archolaemus blax*, *Centromochlus* sp., *Cetopsis* sp., *Hemicetopsis candiru*, *Hypancistrus* sp. "pão", *Hypostomus* sp. (2), *Megalonema* sp., *Oligancistrus punctatissimus*, *Pimelodinae* sp., *Potamorhina latior*, *Potamotrygon* cf. *humerosa*) e I (13 espécies): *Ancistrus* sp., *Bivibranchia velox*, *Calophysus macropterus*, *Charax* sp., *Lithodoras dorsalis*, *Platystomatichthys sturio*, *Potamotrygon leopoldi*, *Potamotrygon motoro*, *Roeboides* sp., *Schizodon* sp., *Scobiancistrus* sp., *Scobiancistrus pariolispos*, *Sternarchorhynchus curvirostris*). O setor IV apresentou o menor número de espécies exclusivas (11 espécies): *Acarichthys heckelii*, *Acestrorhynchus* sp., *Cetengraulis* sp., *Colomesus asellus*, *Cyphocharax abramoides*, *Geophagus altifrons*, *Hemiodontichthys acipenserinus*, *Hypancistrus zebra*, *Serrasalmus* cf. *spilopleura*, *Serrasalmus* sp., *Tetragonopterus argenteus*).

Na composição temporal, 95 espécies foram assinaladas como exclusivas de alguns dos períodos, sendo que, dentre estes, o período de seca apresentou o maior número de espécies exclusivas (43 espécies): *Acestrorhynchus falcirostris* sp., *Acnodon normani* ., *Ageneiosus* sp., *Agoniatas anchovia* ., *Anchovia clupeoides*, *Anostomus intermedius*, *Baryancistrus* sp. "preto", *Bivibranchia fowleri*, *Boulengerella maculata*, *Bryconops* sp., *Calophysus macropterus*, *Caquetaia spectabilis*, *Charax* sp., *Crenicichla strigata*, *Curimata spilura*, *Curimatella* sp., *Cyphocharax abramoides*, *Eigenmannia virescens*, *Geophagus altifrons*, *Geophagus proximus*., *Hassar* sp., *Hemiodontichthys acipenserinus*, *Hypoptopomatinae* sp. 1, *Leporinus* sp. "psi", *Oligancistrus* sp. 3, *Pachyurus schomburgkii*, *Pellona castelnaeana*, *Pimelodinae* sp., *Platystomatichthys sturio*, *Poptella orbicularis*, *Pseudoloricaria* sp.1, *Rhaphiodon* sp., *Roeboides dayi*, *Satanoperca* sp., *Schizodon* sp., *Scobiancistrus* sp., *Scobiancistrus pariolispos*, *Serrasalmus rhombeus*, *Serrasalmus spilopleura*, *Serrasalmus manueli*, *Teleocichla* sp., *Tetragonopterus argenteus*, *Triporthes* sp. O período de enchente seguiu na ordem de riqueza (39 espécies): *Acanthodoras* sp., *Ancistrus ranunculus*, *Archolaemus blax*, *Astyanax* sp., *Bryconamericus diaphanus*, *Bryconops alburnoides*, *Bryconops melanurus*, *Hemicetopsis candiru*, *Hemiodus microlepis*, *Hoplerythrinus unitaeniatus*, *Hypancistrus* sp. "pão" , *Hypophthalmus edentatus*, *Hypophthalmus fimbriatus*, *Hypopomidae* sp., *Hypostomus* sp. 2, *Leporinus* sp. "pa", *Lithodoras dorsalis*, *Megalonema* sp., *Micromischodus sugillatus*, *Moenkhausia* aff. *comma*, *Moenkhausia* sp., *Oligancistrus punctatissimus*, *Platystacus cotylephorus*, *Potamorhina latior*, *Potamotrygon* cf. *humerosa*, *Potamotrygon leopoldi*, *Potamotrygon orbignyi*, *Pseudepapterus hasemani*, *Pseudotylorus microps*, *Pterengraulis atherinoides*, *Reganella depressa*, *Rhinodoras dorbignyi*, *Roeboexodon guyanensis*, *Steindachnerina* sp., *Sternarchorhynchus curvirostris*, *Tatia intermedia*, *Tetragonopterus chalceus*, *Trachelyopterus galeatus*. Entretanto, o período de vazante apresentou o menor número de espécies exclusivas (13 espécies): *Acarichthys heckelii*, *Anchoviella vaillanti*, *Ancistrus* sp., *Centromochlus* sp., *Cetengraulis* sp., *Cetopsis*

sp., *Colomesus asellus*, *Hydrolycus tatauaia*, *Iguanodectes* sp., *Laemolyta* sp., *Poptella orbicularis*, *Potamotrygon* sp., *Tatia* sp.

Três espécies se destacam por serem comuns e por estar presentes em todas as combinações de setores e períodos amostrados, sendo estas: *Ageneiosus inermis*, *Boulengerella cuvieri* e *Serrasalmus rhombeus*.

Por meio de uma classificação, através da análise de agrupamento, utilizando-se o coeficiente de Jaccard, foi possível evidenciar um forte componente temporal na associação entre as espécies, sendo definidos os seguintes agrupamentos: (i) período de enchente em todos os setores; (ii) período de seca, em todos os setores, a exceção de setor IV; (iii) período de vazante em todos os setores, a exceção do setor IV; (iv) setor IV, no período de seca; (v) setor IV, no período de vazante. Estes resultados indicam que as diferenças produzidas pelo efeito do ciclo hidrológico são mais importantes que as diferenças na estrutura da comunidade íctica tal como registrado por Camargo (2004). Também demonstra como os períodos de enchente e de vazante são importantes pois promovem o intercâmbio entre os diversos ambientes disponíveis, homogeneizando a estrutura específica. Isto é verdadeiro, principalmente para os setores acima das cachoeiras de Belo Monte. Já o baixo Xingu, destaca-se como uma porção do rio distinta, a despeito das diferenças entre estações do ano. Somente durante o período de enchente a ria tem uma maior similaridade com os outros setores do rio, no mesmo período (27% de similaridade) (**Figura 31**).

A partir da análise de agrupamento, as espécies foram classificadas em função de sua participação nos agrupamentos e da sua abundância relativa entre os setores. Assim, o conjunto de espécies foi dividido em duas categorias: raras (r) e não raras (nr). A Tabela 9 sintetiza as relações entre as espécies capturadas, sendo que todas as linhas, menos as duas últimas, referem-se a espécies encontradas nos tres setores I, II e III.

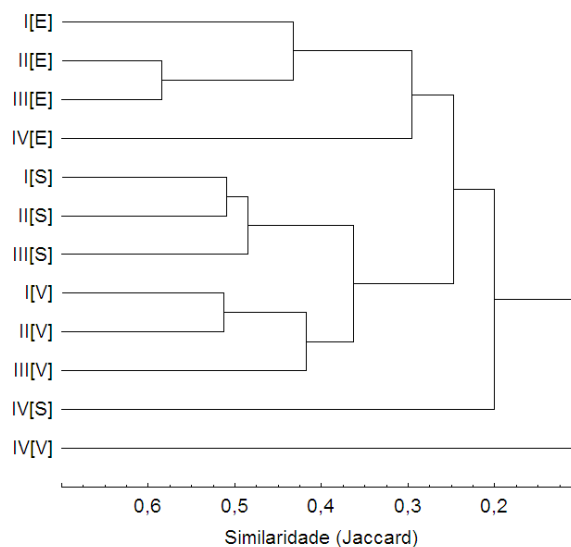


Figura 31 - Dendrograma de similaridade entre os setores e períodos, em função da composição taxonômica.

Tabela 9 - Classificação das espécies de peixes capturadas com redes de malha, em função do componente temporal e intensidade da presença entre os setores.

| Classificação | S | Espécies |
|---|----|--|
| Todos os períodos, nr | 24 | <i>Ageneiosus inermis</i> , <i>Agoniates anchovia</i> , <i>Argonectes robertsi</i> , <i>Boulengerella cuvieri</i> , <i>Caenotropus labyrinthicus</i> , <i>Curimatella dorsalis</i> , <i>Geophagus. altifrons</i> , <i>Geophagus argyrostictus</i> , <i>Hemiodus argenteus</i> , <i>Hemiodus unimaculatus</i> , <i>Squaliforma emarginata</i> , <i>Leporinus</i> sp. "verde", <i>Myletes pacu</i> , <i>Myleus rubripinnis</i> , <i>Myleus schomburgkii</i> , <i>Myleus torquatus</i> , <i>Pachyurus schomburgkii</i> , <i>Pinirampus pirinampu</i> , <i>Poptella compressa</i> , <i>Prochilodus nigricans</i> , <i>Rhaphiodon vulpinus</i> , <i>Serrasalmus rhombeus</i> , <i>Tocantinsia piresi</i> , <i>Triporthus rotundatus</i> . |
| Todos os períodos, r | 20 | <i>Brycon</i> cf. <i>pesu</i> , <i>Brycon</i> sp., <i>Charax gibbosus</i> , <i>Crenicichla johanna</i> , <i>Crenicichla</i> sp. "preta", <i>Curimata</i> sp., <i>Glyptoperichthys</i> aff. <i>joselimaianus</i> , <i>Hemisorubim platyrhynchus</i> , <i>Hoplias aimara</i> , <i>Laemolyta proxima</i> , <i>Leporinus desmotes</i> , <i>Leporinus julii</i> , <i>Leporinus</i> sp., <i>Metynnis hypsauchen</i> , <i>Phractocephalus hemiliopterus</i> , <i>Pimelodella</i> sp., <i>Platynemateichthys notatus</i> , <i>Pseudacanthicus leopardus</i> , <i>Pseudancistrus barbatus</i> , <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> . |
| Vazante, nr | 2 | <i>Hydrolycus tatauaia</i> , <i>Iguanodectes</i> sp. |
| Vazante, r | 8 | <i>Anchoviella vaillanti</i> , <i>Ancistrus</i> sp., <i>Centromochlus heckelii</i> , <i>Cetopsis</i> sp., <i>Laemolyta</i> sp., <i>Poptella orbicularis</i> , <i>Potamotrygon</i> sp., <i>Tatia</i> sp. |
| Enchente, nr | 4 | <i>Astyanax</i> sp., <i>Steindachnerina</i> sp., <i>Tatia intermedia</i> , <i>Tetragonopterus chalceus</i> |
| Enchente, nr + vazante, r + seca r | 16 | <i>Acestrorhynchus falcatus</i> , <i>Ageneiosus vittatus</i> , <i>Auchenipterichthys thoracatus</i> , <i>Auchenipterus nuchalis</i> , <i>Baryancistrus</i> sp "preto", <i>Cetopsis coecutiens</i> , <i>Hoplias malabaricus</i> , <i>Hypostomus</i> sp. 1, <i>Ilisha amazonica</i> , <i>Laemolyta petiti</i> , <i>Leporinus maculatus</i> , <i>Pimelodus ornatus</i> , <i>Pimelodus</i> sp. "olhudo", <i>Potamotrygon</i> aff. <i>hystrix</i> , <i>Roeboides dayi</i> , <i>Sorubim lima</i> |
| Enchente, r | 34 | <i>Acanthodoras</i> sp., <i>Ancistrus ranunculus</i> , <i>Archolaemus blax</i> , <i>Bryconamericus diaphanus</i> , <i>Bryconops alburnoides</i> , <i>Bryconops melanurus</i> , <i>Hemicetopsis candiru</i> , <i>Hemiodus microlepis</i> , <i>Hoplerythrinus unitaeniatus</i> , <i>Hypancistrus</i> sp. "pão", <i>Hypophthalmus edentatus</i> , <i>Hypophthalmus fimbriatus</i> , <i>Hypopomidae</i> sp., <i>Hypostomus</i> sp. 2, <i>Leporinus</i> sp. "pa", <i>Lithodoras dorsalis</i> , <i>Megalonema</i> sp., <i>Micromischodus sugillatus</i> , <i>Moenkhausia</i> aff. <i>comma</i> , <i>Moenkhausia</i> sp., <i>Oligancistrus punctatissimus</i> , <i>Platystacus cotylephorus</i> , <i>Potamorhina latior</i> , <i>Potamotrygon</i> cf. <i>humerosa</i> , <i>Potamotrygon leopoldi</i> , <i>Potamotrygon orbignyi</i> , <i>Pseudepapterus hasemani</i> , <i>Pseudotylosurus microps</i> , <i>Pterengraulis atherinoides</i> , <i>Reganella depressa</i> , <i>Rhinodoras dorbignyi</i> , <i>Roebroexodon guyanensis</i> , <i>Sternarchorhynchus curvirostris</i> , <i>Trachelyopterus galeatus</i> |
| Enchente, nr + Seca, nr | 7 | <i>Acestrorhynchus microlepis</i> , <i>Hemiodus immaculatus</i> , <i>Loricariidae</i> sp., <i>Peckoltia</i> sp. 1, <i>Plagioscion</i> sp., <i>Pygocentrus nattereri</i> , <i>Serrasalmus</i> cf. <i>eigenmanni</i> |
| Enchente, nr + Seca, nr + Vazante, r | 5 | <i>Bivibranchia fowleri</i> , <i>Cichla</i> sp., <i>Curimata cyprinoides</i> , <i>Hassar orestis</i> , <i>Hemiodus vorderwinkleri</i> |
| Enchente, nr + seca, r | 7 | <i>Cynodon gibbus</i> , <i>Doras</i> cf. <i>eigenmanni</i> , <i>Eigenmannia</i> aff. <i>macrops</i> , <i>Hypophthalmus marginatus</i> , <i>Pimelodella altipinnis</i> , <i>Rhamphichthys rostratus</i> , <i>Sternarchella terminalis</i> |
| Enchente, nr + vazante, r | 7 | <i>Anchovia surinamensis</i> , <i>Bivibranchia velox</i> , <i>Curimata ocellata</i> , <i>Megalodoras uranoscopus</i> , <i>Opsodoras ternetzi</i> , <i>Schizodon vittatus</i> , <i>Tatia simplex</i> |
| Transições, r | 9 | <i>Acestrocephalus sardina</i> , <i>Anostomus</i> sp. 2, <i>Centromochlus heckelii</i> , <i>Cyphocharax leucostictus</i> , <i>Eigenmannia</i> aff. <i>virescens</i> , <i>Electrophorus electricus</i> , <i>Hypoptopoma</i> aff. <i>gulare</i> , <i>Pimelodina flavipinnis</i> , <i>Roeboides</i> cf. <i>descalvandensis</i> |
| Transições, nr + Seca, r | 2 | <i>Ageneiosus</i> aff. <i>ucayalensis</i> , <i>Loricaria</i> sp. |
| Vazante, nr + Seca, nr + Enchente raras | 7 | <i>Acestrorhynchus falcirostris</i> , <i>Brycon pesu</i> , <i>Leporinus friderici</i> , <i>Plagioscion squamosissimus</i> , <i>Pseudoloricaria punctata</i> , <i>Serrasalmus</i> aff. <i>manueli</i> , <i>Sternopygus xingu</i> |
| Vazante, nr + Seca, r | 1 | <i>Auchenipterichthys</i> sp. |
| Vazante, r + seca, r | 9 | <i>Baryancistrus</i> sp "preto", <i>Curimata inornata</i> , <i>Cyphocharax stilbolepis</i> , <i>Hydrolycus scomberoides</i> , <i>Laemolyta</i> cf. <i>taeniata</i> , <i>Laemolyta taeniata</i> , <i>Moenkhausia grandisquamis</i> gr. , <i>Pimelodus</i> sp., <i>Potamotrygon motoro</i> |
| Seca, nr | 6 | <i>Agoniates</i> sp., <i>Boulengerella maculata</i> , <i>Bryconops</i> sp., <i>Leporinus</i> sp. "psi", <i>Pseudoloricaria</i> sp. 1, <i>Triporthus</i> sp. |
| Seca, r | 33 | <i>Acnodon normani</i> , <i>Ageneiosus</i> sp., <i>Anchovia clupeoides</i> , <i>Anostomus intermedius</i> , <i>Baryancistrus</i> sp. 1 , <i>Bivibranchia fowleri</i> , <i>Calophysus macropterus</i> , <i>Caquetaia spectabilis</i> , <i>Charax</i> sp., <i>Crenicichla strigata</i> , <i>Curimata spilura</i> , <i>Curimatella</i> sp., |

| Classificação | S | Espécies |
|--------------------------------------|----|---|
| | | <i>Eigenmannia</i> sp., <i>Geophagus proximus</i> proxi., <i>Hassar</i> sp., <i>Hypoptopomatidae</i> sp., <i>Metynnis</i> sp., <i>Oligancistrus</i> sp. 3, <i>Pachyurus schomburgkii</i> , <i>Pellona castelnaeana</i> , <i>Pimelodinae</i> sp., <i>Platystomatichthys sturio</i> , <i>Poptella</i> sp., <i>Rhaphiodon</i> sp., <i>Roeboides</i> sp., <i>Satanoperca</i> sp., <i>Schizodon</i> sp., <i>Scobiancistrus</i> sp., <i>Scobinancistrus pariolispos</i> , <i>Serrasalmus rhombeus</i> , <i>Serrasalmus manuely</i> , <i>Serrasalmus</i> sp., <i>Teleocichla</i> sp. |
| Seca, nr + vazante, r | 2 | <i>Crenicichla</i> sp., <i>Myleus</i> sp. |
| Seca + transições, r | 7 | <i>Acnodon normani</i> , <i>Anostomoides laticeps</i> , <i>Baryancistrus niveatus</i> , <i>Cyphocharax spiluroopsis</i> , <i>Geophagus proximus</i> , <i>Glyptoperichthys xinguensis</i> , 54321 <i>Satanoperca jurupari</i> |
| Seca, r + enchente, r | 20 | <i>Aequidens michaeli</i> , <i>Ancistrus</i> sp. 2, <i>Apteronotus</i> aff. <i>bonaparti</i> , <i>Brachyplatystoma filamentosum</i> , <i>Crenicichla</i> aff. <i>strigata</i> , <i>Crenicichla inpa</i> , <i>Eigenmannia</i> aff. <i>limbata</i> , <i>Hypoclinemus</i> sp., <i>Leporinus brunneus</i> , <i>Loricariichthys</i> SP., <i>Lycengraulis batesii</i> , <i>Oligancistrus</i> sp. 2, <i>Ossubtus xinguensis</i> , <i>Osteoglossum bicirrhosum</i> , <i>Panaque nigrolineatus</i> , <i>Paratrygon aiereba</i> , <i>Peckoltia vittata</i> , <i>Pellona flavipinnis</i> , <i>Platydoras costatus</i> , <i>Pterodoras granulosus</i> |
| Seca, r + enchente, r | 3 | <i>Leporinus tigrinus</i> , <i>Pristobrycon striolatus</i> , <i>Rhamdia</i> sp. |
| Seca, nr + Enchente, nr + vazante, r | 8 | <i>Chalceus macrolepidotus</i> , <i>Hydrolycus armatus</i> , <i>Moenkhausia intermedia</i> , <i>Retroculus xinguensis</i> , <i>Petilipinnis grunniens</i> , <i>Scobinancistrus aureatus</i> , <i>Semaprochilodus brama</i> , <i>Tometes</i> sp. "xingu". |
| Setor IV – Vazante, nr | 3 | <i>Acarichthys heckelii</i> , <i>Cetengraulis</i> sp., <i>Colomesus asellus</i> |
| Setor IV – Seca, nr | 6 | <i>Hemiodontichthys acipenserinus</i> , <i>Geophagus altifrons</i> , <i>Serrasalmus spilopleura</i> , <i>Acestrorhynchus</i> sp., <i>Cyphocharax abramoides</i> , <i>Tetragonopterus argenteus</i> . |

Nota: nr=não raras; r=raras; As espécies de todas as linhas menos as duas últimas referem-se a espécies encontradas nos setores I, II e III simultaneamente.

Os resultados desta seção mostram que as análises de ordenação feitas com base na abundância definem ambientes mais homogêneos. Já quando são feitas análises com base na ocorrência de espécies as especificidades (raridades) são melhor representadas e desta forma torna-se melhor a diferenciação entre ambientes, sendo mais notória a separação em grupos de ambientes acima e abaixo das cachoeiras de Belo Monte. Assim, demonstra-se que os diferentes trechos do rio demonstram uma grande diversidade, com grande número de espécies, a maior parte delas, com pouca abundância, mas que caracterizam cada setor de forma particular (Camargo, 2004).

Abundância, biomassa e riqueza

Avaliando-se o efeito espaço temporal, sobre as médias do número total de espécies capturadas nas amostragens, após a transformação dos dados, via logaritmo natural, foi constatada a influência dos setores ($F_{(3;44)}=3,01$; $p<0,01$) e períodos ($F_{(2;44)}=5,36$; $p<0,01$), como efeitos principais, no caso do número total de espécies capturadas nas amostragens.

O número total de espécies capturadas nas amostragens apresentou equivalência entre os setores I (média \pm desvio padrão: $40,91\pm 4,12$ espécies.dia⁻¹) e II (média \pm desvio padrão: $42,87\pm 3,25$ espécies.dia⁻¹), sendo estes setores os que apresentaram o maior número de espécies. Em um patamar intermediário foi assinalado o setor III (média \pm desvio padrão: $37,34\pm 3,38$ espécies.dia⁻¹), enquanto que o menor número de espécies capturadas foi assinalado no setor IV (média \pm desvio padrão: $26,22\pm 4,70$ espécies.dia⁻¹) (Figura 32).

Quanto ao efeito temporal, tem-se que o período de enchente (média \pm desvio padrão: $45,42 \pm 3,17$ espécies.dia⁻¹) foi o que apresentou o maior número de espécies capturadas por amostra, enquanto que os períodos de vazante (média \pm desvio padrão: $32,93 \pm 3,91$ espécies.dia⁻¹) e seca (média \pm desvio padrão: $32,15 \pm 3,01$ espécies.dia⁻¹) apresentaram valores inferiores (Figura 32).

Deste modo, tem-se como ordenação os seguintes grupos de períodos e setores: (i) número de espécies elevado e abundância relativa elevada – setor II, nos períodos de enchente e vazante + setor IV, no período de enchente; (ii) número de espécies elevado e abundância relativa intermediária – setor I, em todos os períodos de coleta + setor III, no período de enchente + setor III, no período de enchente + setor II, no período de seca; (iii) número de espécies baixo e abundância relativa baixa – períodos de vazante e seca, nos setores III e IV (Figura 32).

A biomassa relativa apresentou influencia dos efeitos espacial ($F_{(3;44)} = 5,45$; $p < 0,01$) e temporal ($F_{(3;44)} = 3,60$; $p < 0,05$). Entre os setores, o setor I (média \pm desvio padrão: $54,24 \pm 6,28$ g.(dia.m⁻²)) foi o que apresentou a maior biomassa, seguido dos setores II (média \pm desvio padrão: $35,47 \pm 4,78$ g.(dia.m⁻²)) e III (média \pm desvio padrão: $32,73 \pm 5,06$ g.(dia.m⁻²)). O setor IV (média \pm desvio padrão: $15,35 \pm 6,95$ g.(dia.m⁻²)) foi o que apresentou a menor biomassa nas capturas (Figura 33).

Já entre os períodos de coleta, a maior biomassa foi assinalada no período de enchente (média \pm desvio padrão: $42,34 \pm 5,09$ g.(dia.m⁻²)), seguido do período de seca (média \pm desvio padrão: $33,88 \pm 4,89$ g.(dia.m⁻²)) e vazante (média \pm desvio padrão: $25,44 \pm 6,36$ g.(dia.m⁻²)) (Figura 34).

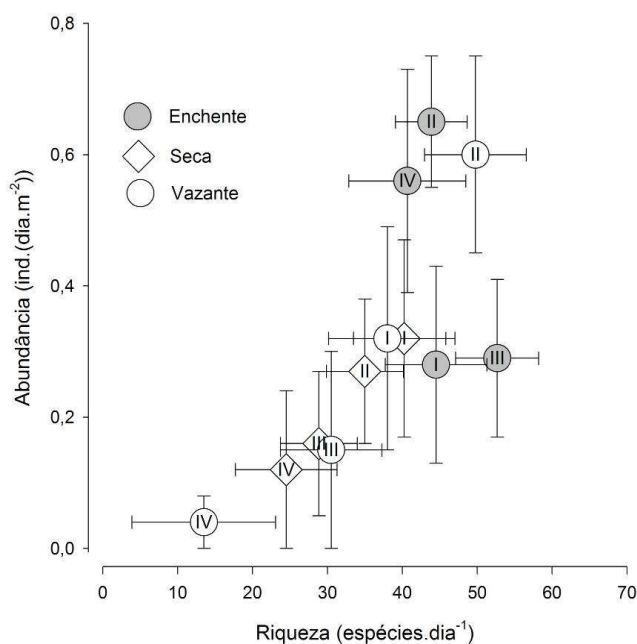


Figura 32 - Valores médios e erro padrão da média do número de espécies e abundância, nos setores e períodos, para a ictiofauna capturada com redes de malha.

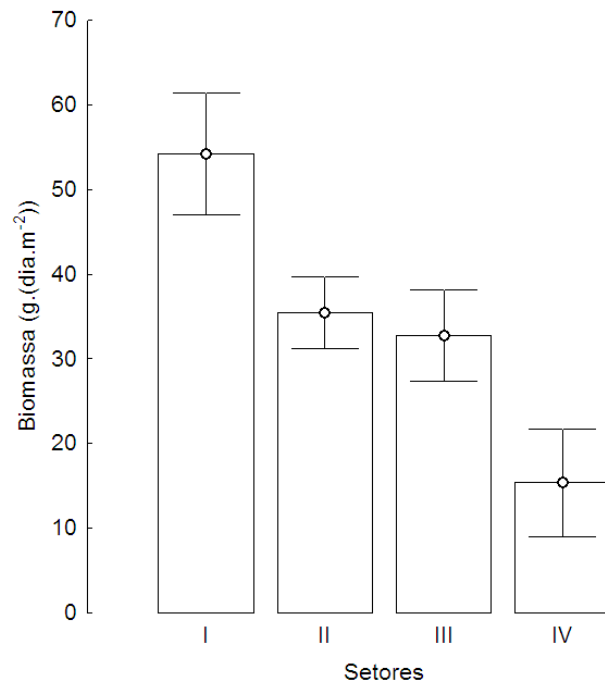


Figura 33 - Valores médios e erro padrão da biomassa relativa média nos setores, amostrados com rede de malha.

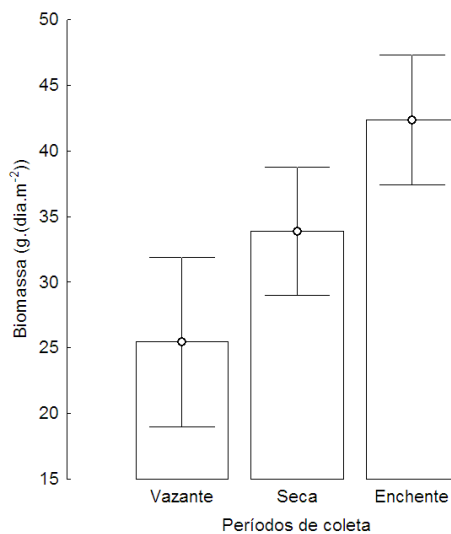


Figura 34 - Valores médios e erro padrão da biomassa média nos períodos de coleta, amostrados com rede de malha.

Diversidade

De um modo geral, a riqueza de espécies foi elevada, entre todos os setores. com variação entre 27 e 188 espécies. Assim, a representatividade total, oscilou de 11 a 77% do total de espécies capturadas com redes de malha, em habitats tão diversificados estruturalmente. A

dominância oscilou de 8 a 54%, o que reflete uma diferença considerável entre as estimativas de diversidade para os setores, períodos e suas respectivas interações (**Tabela 10**).

Tabela 10 – Variação espaço temporal da riqueza (S), abundância (N), número de indivíduos da espécie com maior abundância ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e diversidade de Shannon-Weaver (H') \pm variância, para a ictiofauna capturada com redes.

| Setor | Período | S | N | $N_{(max)}$ | $I_{(B-P)}$ | $H' \pm \text{Var}(H')$ |
|---------------|--------------------------|-----|-------|-------------|-------------|-------------------------|
| I | Vazante | 69 | 1146 | 438 | 0,382 | 2,83 \pm 0,00253 |
| | Seca | 102 | 1839 | 148 | 0,080 | 3,86 \pm 0,00063 |
| | Enchente | 83 | 1574 | 242 | 0,154 | 3,24 \pm 0,00119 |
| | Todos | 145 | 4559 | 603 | 0,132 | 3,87 \pm 0,00036 |
| II | Vazante | 105 | 2722 | 413 | 0,152 | 3,39 \pm 0,00069 |
| | Seca | 123 | 1924 | 459 | 0,239 | 3,64 \pm 0,00123 |
| | Enchente | 123 | 7634 | 2400 | 0,314 | 3,07 \pm 0,00036 |
| | Todos | 188 | 12280 | 3078 | 0,251 | 3,52 \pm 0,00023 |
| III | Vazante | 70 | 875 | 211 | 0,241 | 3,15 \pm 0,00245 |
| | Seca | 100 | 1338 | 235 | 0,176 | 3,65 \pm 0,00122 |
| | Enchente | 132 | 2408 | 263 | 0,109 | 3,97 \pm 0,00059 |
| | Todos | 174 | 4621 | 463 | 0,100 | 4,14 \pm 0,00035 |
| IV | Vazante | 27 | 125 | 67 | 0,536 | 2,09 \pm 0,02123 |
| | Seca | 68 | 460 | 57 | 0,124 | 3,48 \pm 0,00274 |
| | Enchente | 79 | 2109 | 475 | 0,225 | 2,90 \pm 0,00098 |
| | Todos | 131 | 2694 | 475 | 0,176 | 3,44 \pm 0,00085 |
| Todos setores | Seca | 134 | 4868 | 483 | 0,099 | 3,74 \pm 0,00034 |
| | Enchente | 183 | 5561 | 753 | 0,135 | 4,13 \pm 0,00031 |
| | Todos setores e periodos | 251 | 24154 | 3896 | 0,161 | 4,10 \pm 0,00009 |

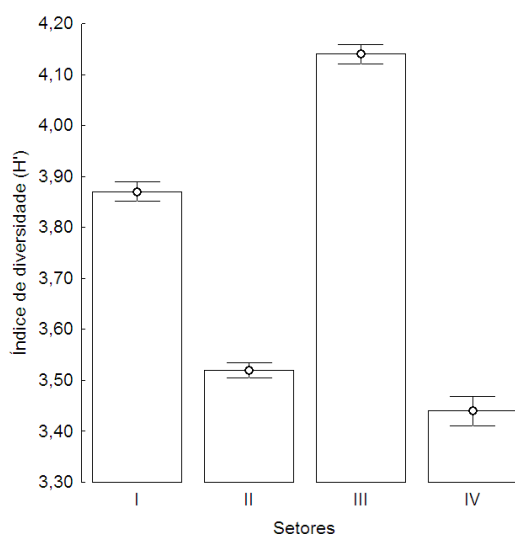


Figura 35 - Valores globais do índice de diversidade de Shannon, H' e variância deste estimador, entre os setores, para as coletas com redes de malha.

A comparação da diversidade de Shannon para os quatro setores estudados mostrou que os setores com menor diversidade foram o IV e II, e de forma inversa, o setor III apresentou a maior diversidade (**Figura 35**).

Na comparação a diversidade na escala temporal, o período de seca apresentou o maior valor e os outros períodos apresentaram valores inferiores e equivalentes (**Figura 36**).

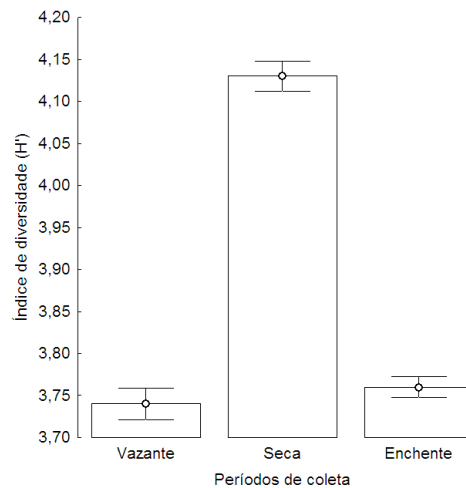


Figura 36 - Valores globais do índice de diversidade de Shannon e variância deste estimador, entre os períodos de coleta em todos os setores.

Uma ordenação das interações entre setores e períodos, indicou como mais diversificados: III (E); período de seca nos setores I, II, III e IV; II (V), I (E), III (V); período de enchente nos setores II e IV; período de vazante nos setores I e IV (Figura 37).

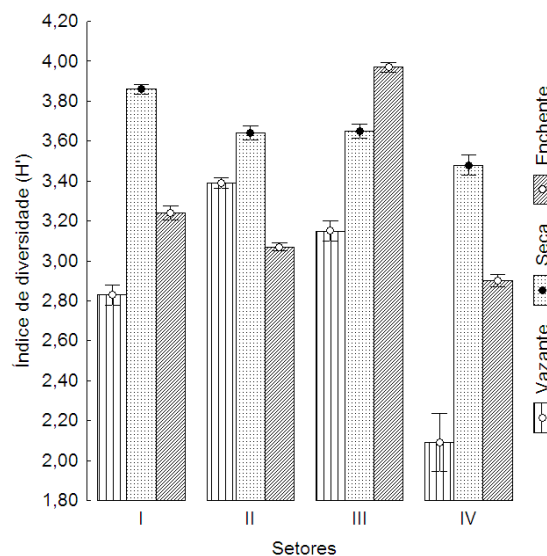


Figura 37 - Índice de diversidade de Shannon Weaver e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta.

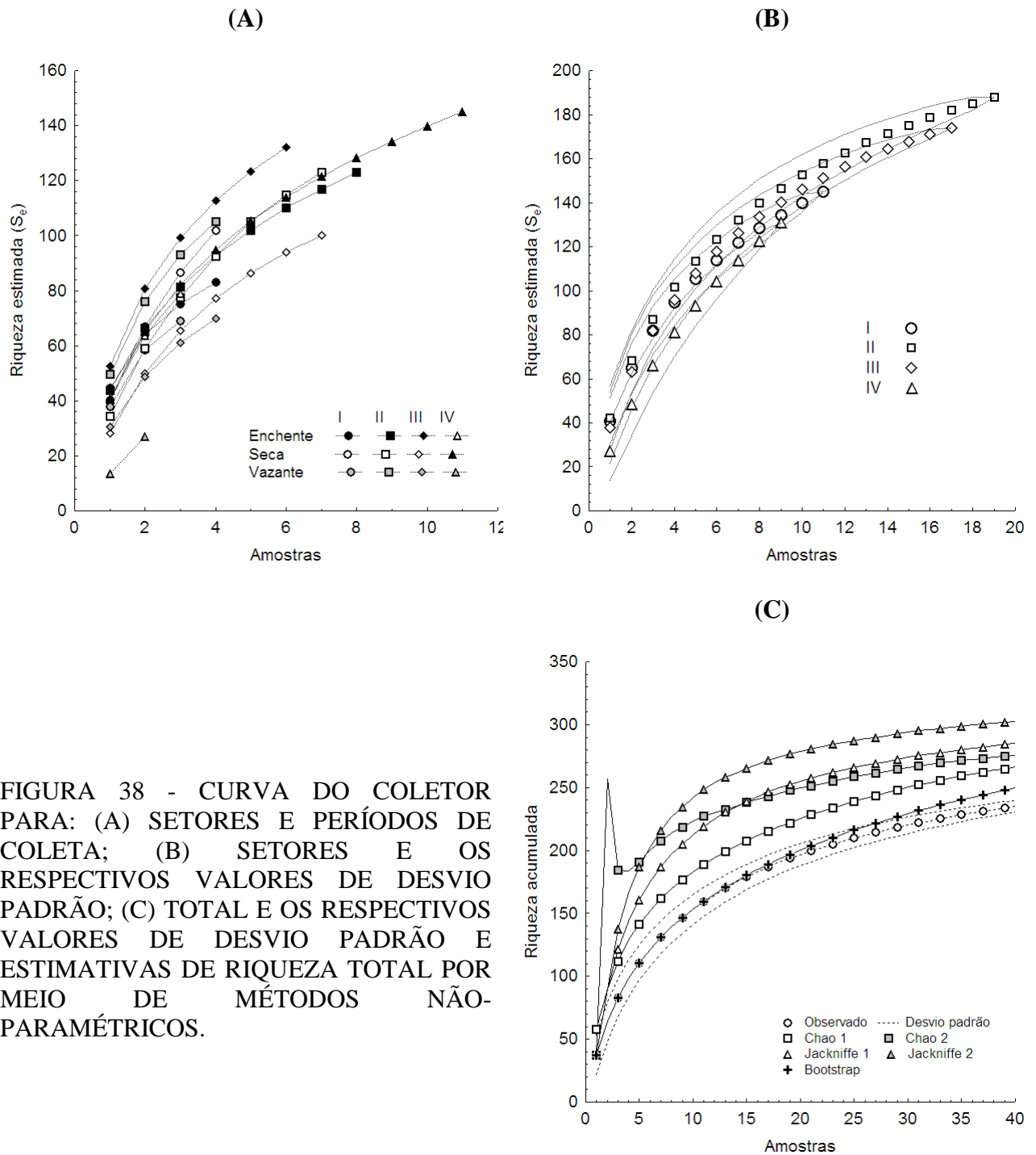


FIGURA 38 - CURVA DO COLETOR PARA: (A) SETORES E PERÍODOS DE COLETA; (B) SETORES E OS RESPECTIVOS VALORES DE DESVIO PADRÃO; (C) TOTAL E OS RESPECTIVOS VALORES DE DESVIO PADRÃO E ESTIMATIVAS DE RIQUEZA TOTAL POR MEIO DE MÉTODOS NÃO-PARAMÉTRICOS.

As curvas de coletor entre setores e entre períodos foi estimada. No caso da estimativa não paramétrica do número de espécies, a representatividade global obtida oscilou entre 82 e 92% (Tabela 11 e FIGURA 38.c). O setor IV foi o que apresentou menor representatividade (extremos: 43-90%), enquanto que o setor I (extremos: 64-86%) apresentou uma representatividade intermediária. Os setores II (71-89) e III (72-93) apresentaram a maior representatividade do número de espécies estimada (Tabela 11 e FIGURA 38.c).

Através dos estimadores aplicados (FIGURA 38c), concluiu-se que o estimador Bootstrap foi o que acompanhou a curva de riqueza observada. Por sua vez observou-se que a riqueza

acumulada estimada variou entre 220 e 290 espécies, com valores próximos à curva assintótica de riqueza total esperada.

Conectividade espaço-temporal da ictiofauna de remanso

Classificação e ordenação

Para análise da similaridade entre a ictiofauna realizados, foi feita uma classificação baseada na abundância relativa das espécies. Esta análise indicou 07 agrupamentos, representados por: (G₁) período de enchente, setores I e III + setor II, seca; (G₂) setor III, vazante e seca; (G₃) setor I, vazante e seca; (G₄) setor II, enchente e vazante; (G_{5.a}) setor IV, seca; (G_{5.b}) setor IV, enchente; (G_{5.c}) setor IV, vazante (**Figura 39**).

Tabela 11 - Valores de riqueza estimados segundo as técnicas não-paramétricas para os períodos e setores.

| Setores | Períodos | S | Estimativas | | | | | Representatividade | | | | |
|---------|-------------------|-----|-----------------|-----------------|----------------|----------------|-----|--------------------|-----------------|----------------|----------------|-----|
| | | | CH ₁ | CH ₂ | J ₁ | J ₂ | B | CH ₁ | CH ₂ | J ₁ | J ₂ | B |
| I | Todos os períodos | 145 | 180 | 216 | 196 | 226 | 168 | 81% | 67% | 74% | 64% | 86% |
| II | Todos os períodos | 188 | 212 | 237 | 240 | 263 | 213 | 89% | 79% | 78% | 71% | 88% |
| III | Todos os períodos | 174 | 187 | 240 | 222 | 236 | 198 | 93% | 72% | 78% | 74% | 88% |
| IV | Todos os períodos | 131 | 146 | 306 | 195 | 231 | 159 | 90% | 43% | 67% | 57% | 82% |
| I | Enchente | 83 | 112 | 106 | 106 | 115 | 94 | 74% | 78% | 78% | 72% | 88% |
| | Seca | 102 | 112 | 179 | 149 | 171 | 123 | 91% | 57% | 69% | 60% | 83% |
| | Vazante | 69 | 81 | 116 | 90 | 96 | 80 | 85% | 59% | 76% | 72% | 87% |
| II | Enchente | 123 | 143 | 221 | 165 | 188 | 142 | 86% | 56% | 75% | 65% | 87% |
| | Seca | 123 | 155 | 227 | 172 | 191 | 146 | 79% | 54% | 72% | 64% | 84% |
| | Vazante | 105 | 120 | 144 | 141 | 155 | 122 | 87% | 73% | 74% | 68% | 86% |
| III | Enchente | 132 | 155 | 177 | 175 | 194 | 152 | 85% | 75% | 75% | 68% | 87% |
| | Seca | 100 | 131 | 250 | 137 | 152 | 118 | 76% | 40% | 73% | 66% | 85% |
| | Vazante | 70 | 91 | 119 | 97 | 108 | 83 | 77% | 59% | 72% | 65% | 85% |
| IV | Enchente | 79 | 96 | 125 | 110 | 121 | 93 | 83% | 63% | 72% | 65% | 85% |
| | Seca | 145 | 180 | 216 | 196 | 226 | 168 | 81% | 67% | 74% | 64% | 86% |
| | Vazante | 27 | 44 | 27 | 41 | 41 | 34 | 62% | 100% | 67% | 67% | 80% |
| Todos | Todos os períodos | 251 | 277 | 279 | 294 | 304 | 273 | 91% | 90% | 85% | 82% | 92% |

Nota: S- número de espécies observada; CH1 e CH2 – Métodos de Chao; J1 e J2 – Métodos de Jackknife; B- Método Bootstrap.

Deste modo, tem-se uma topologia entre os setores e períodos, constituída de pontos extremos no setor IV, e conexões mais intensas entre os (a) períodos de transição no setor II; entre os períodos de vazante e seca, nos setores (b.1) I e (b.2) II, bem como entre o período de enchente nos setores I e III e o período de seca, no setor II (Figura 40).

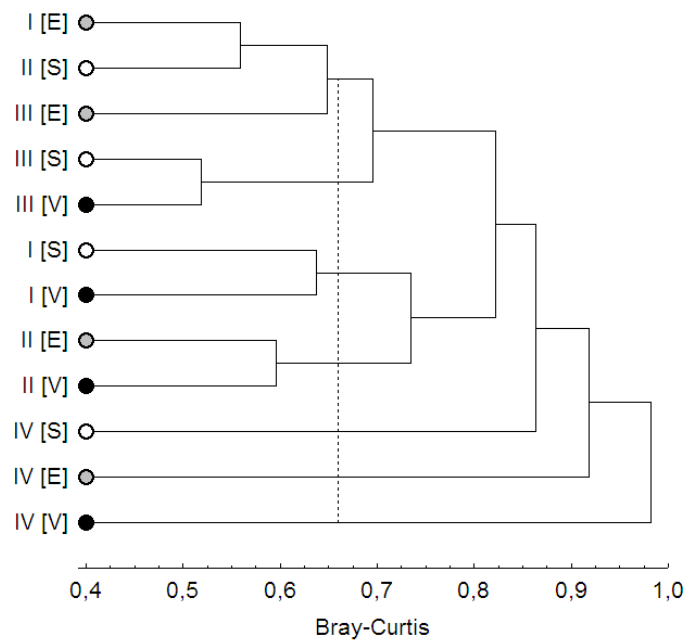


Figura 39 - Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos do ano, em função da abundância relativa das espécies capturadas com rede de malha.

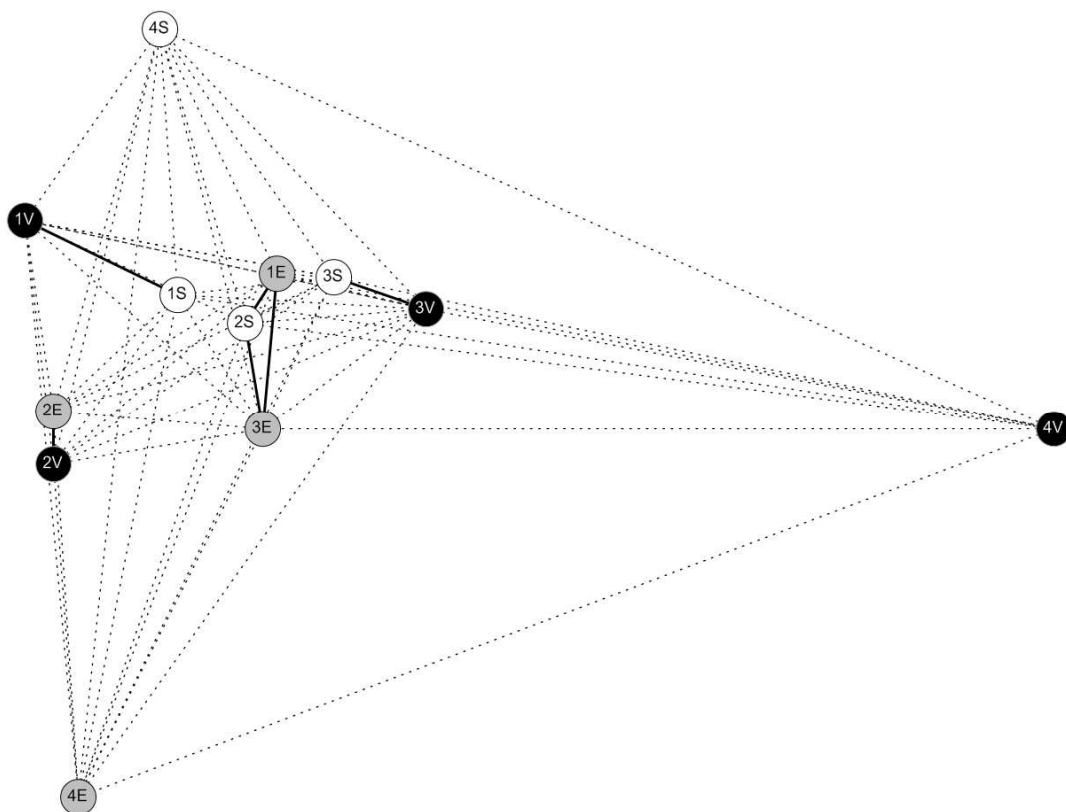


Figura 40 - Topologia da rede de similaridade entre os setores (números) e períodos (letras) constituintes dos agrupamentos, arranjados segundo a técnica MDS, em função da abundância relativa entre as espécies capturadas na arte de pesca malhadeira.

Dentre as espécies exclusivas entre os agrupamentos, tem-se:

G1: *Ancistrus ranunculus*, *Anostomus intermedius*, *Archolaemus blax*, *Crenicichla strigata*, *Eigenmannia* sp., *Hemicetopsis candiru*, *Hypancistrus* sp. "pão", *Hypostomus* sp. (2), *Leporinus* sp. "pa", *Lithodoras dorsalis*, *Megalonema* sp., *Oligancistrus punctatissimus*, *Pachyurus junki*, *Panaque nigrolineatus*, *Peckoltia vittata*, *Potamorhina latior*, *Potamotrygon* cf. *humerosa*, *Potamotrygon leopoldi*, *Serrasalmus rhombeus*, *Sternarchorhynchus curvirostris*, *Teleocichla* sp.

G2: *Acnodon normani*, *Anchovia clupeioides*, *Centromochlus* sp., *Cetopsis* sp., *Pimelodinae* sp.

G3: *Ancistrus* sp., *Bivibranchia* sp., *Calophysus macropterus*, *Charax* sp., *Platystomichthys sturio*, *Potamotrygon motoro*, *Roeboides* sp., *Schizodon* sp., *Scobiancistrus* sp., *Scobinancistrus pariolispos*.

G4: *Acestrocephalus sardina*, *Anchoviella vaillanti*, *Hemiodus microlepis*, *Hoplerythrinus unitaeniatus*, *Hypopomidae* sp., *Hypoptopoma* aff. *gulare*, *Laemolyta* sp., *Micromischodus sugillatus*, *Moenkhausia* sp., *Potamotrygon orbignyi*, *Roebioxodon guyanensis*, *Roeboides* cf. *descalvandensis*, *Trachelyopterus galeatus*.

G5.a: *Acestrorhynchus* sp., *Cyphocharax abramoides*, *Geophagus altifrons*, *Hemiodontichthys acipenserinus*, *Serrasalmus* cf. *spilopleura*, *Tetragonopterus argenteus*.

G5.b: Nenhuma

G 5.c: *Acarichthys heckelii*, *Cetengraulis* sp., *Colomesus asellus*.

Já as espécies típicas de cada um dos agrupamentos são listadas, com os respectivos valores de frequência relativa na **Tabela 12**.

Síntese da conectividade espaço-temporal

Ao testar as diferenças entre os agrupamentos, foi detectada significância para o número de espécies ($F_{(7;56)}=64,82$; $p<0,01$), abundância ($F_{(7;56)}=14,86$; $p<0,01$) e biomassa ($F_{(7;56)}=23,82$; $p<0,01$).

Um arranjo possível indica os agrupamentos G4 (média±desvio padrão: $45,8\pm 4,0$ espécies.dia⁻¹; $0,63\pm 0,08$ ind.(dia.m⁻²)) e G5.b (média±desvio padrão: $40,7\pm 7,9$ espécies.dia⁻¹; $0,56\pm 0,16$ ind.(dia.m⁻²)) como os com maiores valores de riqueza e abundância de indivíduos, enquanto que os agrupamentos G1 (média±desvio padrão: $43,1\pm 3,3$ espécies.dia⁻¹; $0,28\pm 0,07$ ind.(dia.m⁻²)) e G3 (média±desvio padrão: $39,3\pm 5,2$ espécies.dia⁻¹; $0,32\pm 0,11$ ind.(dia.m⁻²)) apresentaram, também valores elevados de riqueza, entretanto apresentaram valores

inferiores de abundância. Os agrupamentos G2 (média±desvio padrão: 29,5±4,1 espécies.dia⁻¹; 0,15±0,08 ind.(dia.m⁻²)) e G5.b (média±desvio padrão: 24,5±6,9 espécies.dia⁻¹; 0,12±0,06 ind.(dia.m⁻²)) apresentaram valores intermediários de riqueza e de abundância. Enquanto que G5.c (média±desvio padrão: 45,8±4,0 espécies.dia⁻¹; 0,63±0,08 ind.(dia.m⁻²)) apresentou os valores mais baixos, tanto de riqueza, quanto de abundância (**Figura 41**).

Tabela 12 - Frequência relativa das espécies típicas nos agrupamentos.

| Espécie | G1 | G2 | G3 | G4 | G5a | G5b | G5c |
|-------------------------------------|------|------|------|------|------|------|------|
| <i>Acestrorhynchus falcatus</i> | | | | 5,3 | | | |
| <i>Acestrorhynchus falcirostris</i> | | | | 2,7 | 8,7 | | |
| <i>Ageneiosus aff. ucayalensis</i> | 5,3 | | | | | | |
| <i>Ageneiosus inermis</i> | | | 3,6 | | | | |
| <i>Agoniates anchovia</i> | | | | | 8,3 | | |
| <i>Argonectes robertsi</i> | | 3,1 | | | | | |
| <i>Auchenipterus nuchalis</i> | | | | | | | 53,6 |
| <i>Bivibranchia fowleri</i> | | | | 2,7 | | | |
| <i>Boulengerella cuvieri</i> | 3,3 | 4,8 | | | | | 4,0 |
| <i>Caenotropus labyrinthicus</i> | 6,0 | | | | | | |
| <i>Centromochlus heckelii</i> | | 9,5 | | | | | |
| <i>Curimata cyprinoides</i> | | | 19,6 | 4,0 | 7,0 | | |
| <i>Curimatella dorsalis</i> | | | | 7,1 | 4,6 | | |
| <i>Cyphocharax stilbolepis</i> | | | 5,5 | | | | |
| <i>Geophagus proximus</i> | | | 2,5 | | | | |
| <i>Hassar orestis</i> | | 3,0 | | | | 5,0 | |
| <i>Hemiodus argenteus</i> | | | | 3,0 | | | |
| <i>Hemiodus immaculatus</i> | 4,4 | 3,2 | | 5,3 | 12,4 | | |
| <i>Hemiodus unimaculatus</i> | 13,4 | 16,8 | 3,0 | 25,3 | | | |
| <i>Leporinus sp. "psi"</i> | | 3,1 | | | | | |
| <i>Leporinus sp. "verde"</i> | 5,2 | | | | | | |
| <i>Loricaria sp.</i> | | | | | | 22,5 | |
| <i>Lycengraulis batesii</i> | | | | | | 10,6 | |
| <i>Moenkhausia intermedia</i> | | | | 6,6 | | | |
| <i>Myleus torquatus</i> | 2,9 | 3,5 | 2,5 | | | | |
| <i>Pachyurus schomburgkii</i> | 2,8 | | | | | 10,0 | |
| <i>Plagioscion sp.</i> | | | | | 4,8 | | |
| <i>Plagioscion squamosissimus</i> | | | 2,6 | | | | 4,0 |
| <i>Pristobrycon striolatus</i> | | | 5,0 | | | | |
| <i>Pseudoloricaria punctata</i> | | | | | 4,6 | | |
| <i>Pygocentrus nattereri</i> | | | | | | | 4,0 |
| <i>Roeboides dayi</i> | | | | 3,2 | | | |
| <i>Petilipinnis grunniens</i> | | 4,2 | | | | 15,1 | 6,4 |
| <i>Tocantinsia piresi</i> | 2,5 | | | | | | |
| <i>Triportheus rotundatus</i> | | | 3,3 | | | | |

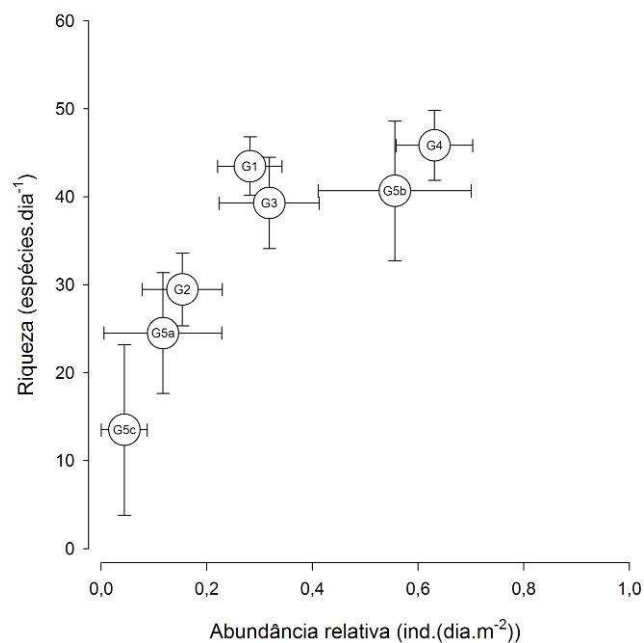


Figura 41 - Número de espécies médio e abundância média e seus respectivos erros padrão, nos agrupamentos encontrados para a ictiofauna capturada com redes de malha.

Entre agrupamentos, a maior biomassa foi assinalada, os agrupamentos G₁ e G₃, os agrupamentos G₂, G₄ e G_{5,b} situaram-se em posição intermediária, enquanto que os agrupamentos G_{5,a} e G_{5,c} apresentaram os menores valores de biomassa (**Figura 42**).

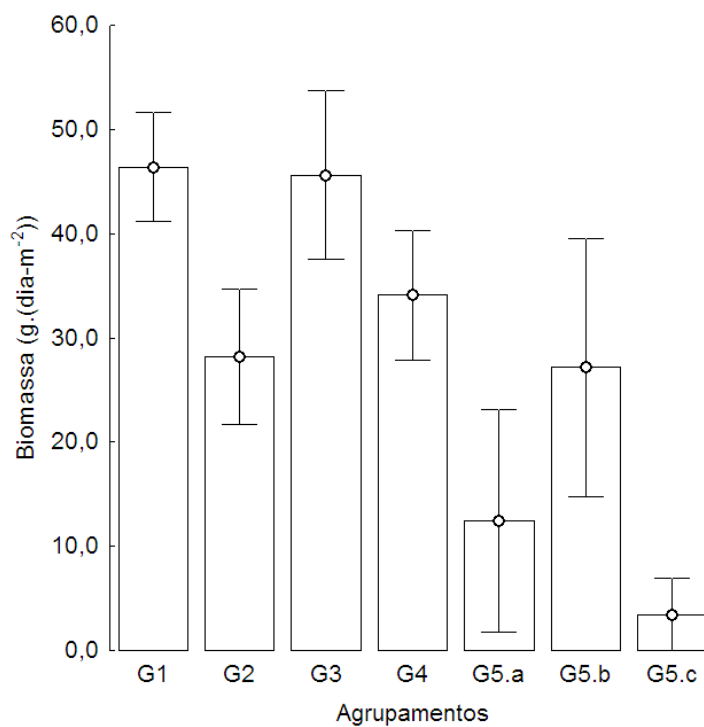


Figura 42 - Médias e desvio padrão da biomassa das espécies capturadas para a arte malhadeira, nos agrupamentos.

De acordo com os resultados apresentados é possível compreender que existe uma forte associação entre a distribuição da abundância das espécies e as características físicas do ambiente. Assim, muitas espécies possuem grande capacidade para habitar diversos ambientes, tais como o canal do rio, remansos e lagos, simultaneamente. Contudo, existem espécies com certas preferências. Camargo (2004) detectou três grandes grupos de espécies nos mesmos ambientes: i) espécies com preferências por substratos com predominância lama ou fundos moles; ii) espécies com preferência pelos ambientes com velocidade moderada; e iii) espécies que habitam ambientes com velocidade de correnteza baixa ou nula. Aquelas espécies que possuem melhor grau de adaptação para explorar um maior espectro de recursos apresentam maior área de dispersão e serão, portanto, localmente abundantes e amplamente distribuídas espacialmente (Camargo 2004).

A ICTIOFAUNA DO CANAL DO RIO (Espinhel)

Composição taxonômica

No canal do rio, foram capturados 224 indivíduos, pertencentes a 16 espécies, distribuídas em 06 famílias e 04 ordens (Anexo 04). A ordem Siluriformes apresentou a maior riqueza (07 espécies), seguida de Characiformes (05 espécies). As ordens Rajiformes (03 espécies) e Perciformes (01 espécie) apresentaram o menor número de espécies. Estas espécies são de hábitos demersais, na maior parte predadores e em geral de maior tamanho corporal. Os bagres da família Pimelodidae da ordem Siluriformes apresentaram o maior número de espécies, (4) seguida com três espécies as famílias Characidae, Potamotrygonidae e Auchenipteridae e a família Erythrinidae com duas espécies. A família Sciaenidae, Perciformes foi representada por somente uma espécie (Tabela 13).

Com relação à densidade, a ordem Siluriformes foi responsável por cerca de 92% do total de indivíduos capturados e cerca de 88% do total da biomassa. Dentre os Siluriformes, Pimelodidae (abundância: 42,73%, biomassa: 74,98%) e Auchenipteridae (abundância: 48,48%, biomassa: 13,27%) foram as famílias mais importantes em todas as capturas.

A maior abundância de Pimelodidae foi particularmente notável no setor I e III, nos períodos vazante e seca e no setor II, no período vazante. Enquanto que Auchenipteridae foi predominante no período de enchente, em todos os setores e no setor II, no período de seca. Já com relação à biomassa, Pimelodidae foi predominante em todos os setores e períodos, a exceção do período de enchente, no setor II, onde Auchenipteridae superou a família Pimelodidae.

Phractocephalus hemiliopterus ocorreu em todos os setores durante todos os períodos de estudo; *Pinirampus pirinampu* ocorreu em todos os setores e períodos, a exceção de seca, no setor I; *Tocantinsia piresi* esteve ausente nos setores I e III durante a vazante. Já *Pseudoplatystoma fasciatum* foi registrada no setor I em todos os períodos e esteve presente nos setores II e III, somente na seca. O setor III, no período de seca apresentou 03 espécies exclusivas (*Brachyplatystoma filamentosum*, *Hoplias aimara* e *Pygocentrus nattereri*), enquanto que os setores I, no período de seca (*Pachyurus schomburgkii*) e II, no período de vazante (*Hoplias malabaricus*) apresentaram somente uma espécie (Tabela 13).

Tabela 13 – Abundância absoluta por espécie nas capturas com espinhel, no canal do rio, de acordo com os setores e períodos

| Ordem | Família | Espécie | I | | | | II | | | | III | | | | T |
|---------------|------------------|--------------------------------------|----|----|----|----|----|----|-----|-----|-----|----|----|-----|-----|
| | | | V | S | E | T | V | S | E | T | V | S | E | T | |
| Characiformes | Characidae | <i>Hydrolycus armatus</i> | | | 1 | 1 | | | | | | 1 | | 1 | 2 |
| | | <i>Pygocentrus nattereri</i> | | | | | | | | | | 1 | | 1 | 1 |
| | | <i>Serrasalmus rhombeus</i> | | | | | 1 | | | 1 | | 1 | | 1 | 2 |
| | | Total | | | 1 | 1 | 1 | | | 1 | | 3 | | 3 | 5 |
| | Erythrinidae | <i>Hoplias aimara</i> | | | | | | | | | | 1 | | 1 | 1 |
| | | <i>Hoplias malabaricus</i> | | 1 | | 1 | | | | | | | | | 1 |
| | | Total | | 1 | | 1 | | | | | | 1 | | 1 | 2 |
| Total | | 1 | 1 | 2 | 1 | | | 1 | | 4 | | 4 | 7 | | |
| Perciformes | Sciaenidae | <i>Pachyurus schomburgkii</i> | | | | | 1 | | 1 | | | | | 1 | |
| Rajiformes | Potamotrygonidae | <i>Paratrygon aiereba</i> | | | | | | | | | 1 | 1 | 2 | 2 | |
| | | <i>Potamotrygon leopoldi</i> | | | | | | 4 | 2 | 6 | | 1 | | 1 | 7 |
| | | Total | | | | | | 4 | 2 | 6 | | 2 | 1 | 3 | 9 |
| Siluriformes | Auchenipteridae | <i>Ageneiosus aff. ucayalensis</i> | | | 2 | 2 | 4 | | | 4 | | | 2 | 2 | 8 |
| | | <i>Ageneiosus inermis</i> | | 1 | | 1 | | | 2 | 2 | | | | | 3 |
| | | <i>Tocantinsia piresi</i> | | 2 | 12 | 14 | 4 | 11 | 55 | 70 | | 1 | 15 | 16 | 100 |
| | | Total | | 3 | 14 | 17 | 8 | 11 | 57 | 76 | | 1 | 17 | 18 | 111 |
| | Pimelodidae | <i>Brachyplatystoma filamentosum</i> | | | | | | | | | | 1 | | 1 | 1 |
| | | <i>Phractocephalus hemioliopus</i> | 3 | 10 | 5 | 18 | 9 | 2 | 3 | 14 | 10 | 19 | 9 | 38 | 70 |
| | | <i>Pinirampus pirinampu</i> | 1 | | 2 | 3 | 2 | 2 | 3 | 7 | 2 | 2 | 3 | 7 | 17 |
| | | <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> | 1 | 1 | 2 | 4 | | 3 | | 3 | | 1 | | 1 | 8 |
| | | Total | 5 | 11 | 9 | 25 | 11 | 7 | 6 | 24 | 12 | 23 | 12 | 47 | 96 |
| | Total | | 5 | 14 | 23 | 42 | 19 | 18 | 63 | 100 | 12 | 24 | 29 | 65 | 207 |
| Total | | 5 | 15 | 24 | 44 | 21 | 22 | 65 | 108 | 12 | 30 | 30 | 72 | 224 | |

Nota: V-Vazante; S-Seca; E-Enchente; T-Total.

Em relação à abundância se destacaram *Phractocephalus hemioliopus* nos setores I e III, na vazante e seca; e setor II na vazante. *Tocantinsia piresi* ganhou destaque pela sua abundância no período da enchente, em todos os setores e no setor II, durante a seca. Um padrão similar foi observado para a biomassa: *Phractocephalus hemioliopus* foi predominante em todos os períodos no setor III; no setor I, nos períodos de seca e enchente, e no setor II, somente no período de vazante. *Tocantinsia piresi* foi destaque no período de enchente, nos setores II e III. *Potamotrygon leopoldi*, considerada espécie endêmica em extinção, foi destaque na biomassa, no período de seca, no setor II.

As capturas destes predadores de canal do rio, particularmente os de maiores tamanhos como pirarara (*Phractocephalus hemioliopus*), arraias (*Potamotrygon* sp) e pocomon (*Tocantinsia piresi*) foram bastante importantes, o que significa que estas espécies são abundantes nos períodos noturnos e crepusculares neste ambiente. As maiores capturas de *Tocantinsia piresi* foram durante o período de águas altas, quando os mesmos estão mais ativos e dispertos, na procura de presas. Durante a seca, os indivíduos desta espécie possuem

hábito gregário e se deslocam para as partes mais fundas do canal, dificultando a sua capturabilidade (Burges, 1989).

Abundância, biomassa e riqueza

Avaliando-se o efeito espacial e temporal sobre a riqueza em cada uma das amostragens, a abundância total de espécies e a biomassa, resultou que somente a densidade apresentou diferença entre os períodos de coleta ($F_{(2;36)}=3,84$; $p<0,05$). Deste modo, tem-se que o número de espécies por captura (extremos: 01-05 espécies) oscilou num intervalo de confiança de 95% de 1,91-2,65 espécies.captura⁻¹. E uma biomassa (extremos: 0,0053 g.(dia.anzol⁻¹)), num intervalo de confiança 21,65-311,57 g.(dia.anzol⁻¹).

Com relação a densidade, o período de enchente (média ± desvio padrão: 0,087±0,109ind.(dia.anzol⁻¹)) apresentou a maior densidade de indivíduos. Os outros períodos vazante (média ± desvio padrão: 0,002±0,027ind.(dia.anzol⁻¹)) e seca (média ± desvio padrão: 0,015±0,018ind.(dia.anzol⁻¹)) apresentaram valor muito inferiores (**Figura 43**).

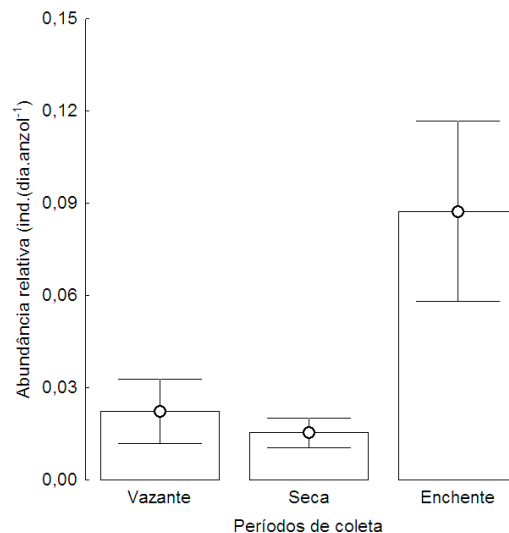


Figura 43 - Valores médios e erro padrão da abundância relativa entre os períodos de coleta, de indivíduos da ictiofauna amostrados com espinhel.

Entretanto, quando calculada a biomassa média por indivíduo, infere-se sobre menores valores, no período de enchente, quando comparada aos outros períodos. Foi determinada diferença entre as épocas ($F_{(2;33)}=5,34$; $p<0,01$) e o valor de biomassa/indivíduos. O período de seca (média ± desvio padrão: 5.684,11±3.711,46 g.ind⁻¹) apresentou os maiores valores, seguido de vazante (média ± desvio padrão: 3.589,79±2.816,73 g.ind⁻¹) e com menores valores o período de enchente (média ± desvio padrão: 2.125,35±1.867,03 g.ind⁻¹) (**Figura 44**). Estes resultados indicam que na enchente os indivíduos que circulam no canal tem menor porte que aqueles que ficam no mesmo durante a seca, período em que a predação no canal é considerada mais intensa, justamente porque toda a população de predadores se concentra neste ambiente.

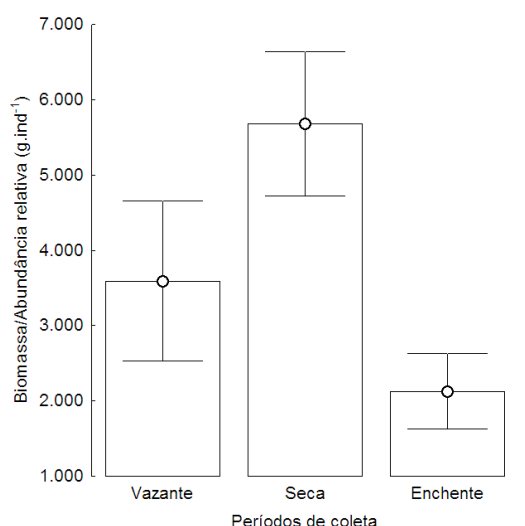


Figura 44 - Valores médios e erro padrão da média da biomassa/indivíduos, nos períodos de coleta, capturados com o aparelho espinhel

Diversidade

O número total de espécies capturadas foi relativamente baixo, quando comparado com as capturas de redes de malha, oscilando entre 2 a 11 espécies. Isto é natural nesta arte de pesca que captura peixes predadores de maior tamanho, localizados preferencialmente no meio do canal do rio e que não são fáceis de serem capturados com redes de malha.

Também foi observada alta dominância, indicada pelo índice de Berger-Parker, com um mínimo de 0,43 e um máximo de 0,85 (**Tabela 14**). Uma regressão entre estes estimadores de dominância e de diversidade confirma uma correlação negativa ($r=-0,87$) entre os mesmos o que explica que o valor da diversidade é diminuído, pela influência da baixa equidade entre as espécies nos ambientes coletados.

Tabela 14 - Valores de riqueza, abundância, abundância máxima ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e índice de diversidade de Shannon-Weaner (H') e a respectiva estimativa de variância, entre setores e períodos de coleta, para a ictiofauna capturada com espinhel

| Setor | Período | N | $N_{(Max)}$ | $I_{(B-P)}$ | S | $H' \pm Var(H')$ |
|-------|----------|----|-------------|-------------|----|------------------|
| I | Enchente | 24 | 12 | 0,50 | 6 | 1,43±0,16 |
| II | Enchente | 65 | 55 | 0,85 | 5 | 0,64±0,14 |
| III | Enchente | 30 | 15 | 0,50 | 5 | 1,23±0,13 |
| I | Seca | 15 | 10 | 0,67 | 5 | 1,08±0,24 |
| II | Seca | 22 | 11 | 0,50 | 5 | 1,36±0,14 |
| III | Seca | 30 | 19 | 0,63 | 11 | 1,49±0,24 |
| I | Vazante | 5 | 3 | 0,60 | 3 | 0,95±0,19 |
| II | Vazante | 21 | 9 | 0,43 | 6 | 1,51±0,14 |
| III | Vazante | 12 | 10 | 0,83 | 2 | 0,45±0,17 |

Um arranjo entre os setores indica que, o setor II, no período de enchente, e o setor III no período de vazante possuem menor diversidade no canal do rio. Em um patamar intermediário, o setor I, no período de vazante e seca. As maiores diversidades foram encontradas no canal, geralmente na estação seca (setor II e III), ou na vazante do setor II e na enchente do setor I (Figura 45).

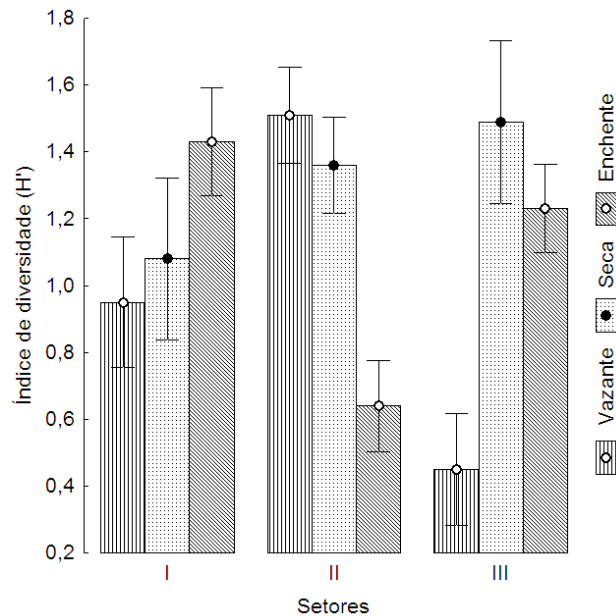


Figura 45 - Valores do índice de diversidade de Shannon Weaver e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta, capturados com o aparelho espinhel

As estimativas de valores de globais de riqueza oscilaram entre 19 e 24 espécies, o que confere às coletas realizadas uma representatividade entre 67-86% (**Tabela 15**). Deste modo tem-se que o esforço amostral empregado representou de maneira satisfatória a riqueza de espécies neste ambiente.

Tabela 15 - Valores de riqueza estimada e representatividade da riqueza observada

| Estimadores | $S_{(e)}$ | Representatividade |
|-------------|-----------|--------------------|
| Chao 1 | 22 | 73% |
| Chao 2 | 21 | 78% |
| Jackniffe 1 | 22 | 73% |
| Jackniffe 2 | 24 | 67% |
| Bootstrap | 19 | 86% |
| Observado | 16 | |

Conectividade espaço-temporal

Classificação e ordenação

Por meio da aplicação da técnica de análise de *cluster* para os dados de abundância, foram classificados os seguintes agrupamentos: G1 – período de enchente, setores I e II; G2 – setor II, período de seca e setor III, período de enchente; G3 – período de vazante, setores II e III e período de seca, setores I e III; G4 – setor I, período de vazante (**Figura 46**).

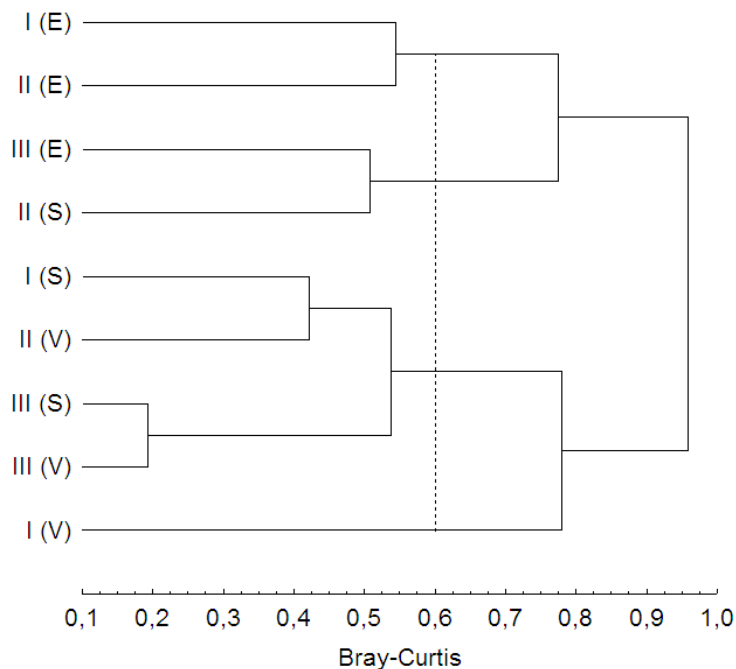


Figura 46 - Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos, em função da abundância relativa das espécies capturadas com espinhel.

Dentre os agrupamentos, somente as espécies *Ageneiosus* aff. *ucayalensis* e *Potamotrygon leopoldi* foram exclusivas dos agrupamentos, G3 e G2, respectivamente. Tomando-se como base a abundância relativa total das espécies nos agrupamentos, tem-se que G1 apresentou predomínio de *Tocantinsia piresi*, enquanto G2 apresentou predomínio além de *Tocantinsia piresi*, *Phractocephalus hemioliopterus* e *Pinirampus pirinampu*. Já o G3 apresentou predomínio de *Phractocephalus hemioliopterus* e *Tocantinsia piresi*. O menor número de espécies típicas foi assinalado no G4, onde *Phractocephalus hemioliopterus* apresentou predomínio juntamente a *Pinirampus pirinampu* e *Pseudoplatystoma fasciatum* (Tabela 16).

A topologia entre os setores e períodos é representada pela Figura 47, a qual indica uma grande separação do setor I, no período vazante e maior agregação nos períodos de vazante nos setores II e III e no período de seca, nos setores I e III. Infere-se sobre a elevada contribuição do componente temporal, especialmente ao que se refere a discriminação do período de enchente, em regiões mais a montante.

Tabela 16 - Freqüência relativa das espécies típicas capturadas com espinhel nos agrupamentos obtidos na análise de cluster.

| Espécies | G1 | G2 | G3 | G4 |
|---|------|------|------|------|
| <i>Ageneiosus</i> aff. <i>ucayalensis</i> | | | 5,1 | |
| <i>Phractocephalus hemioliopus</i> | 9,0 | 21,2 | 61,5 | 60,0 |
| <i>Pinirampus pirinampu</i> | 5,6 | 9,6 | 7,7 | 20,0 |
| <i>Potamotrygon leopoldi</i> | | 7,7 | | |
| <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> | | 5,8 | | 20,0 |
| <i>Tocantinsia piresi</i> | 75,3 | 50,0 | 9,0 | |

Estes resultados conferem com a interpretação dos deslocamentos destes predadores ao longo do rio. Soporamos que durante a seca e vazante estes predadores a maior parte das espécies encontra-se nos canais do rio, principalmente nos setores II e III e durante a enchente, ou estão migrando rio acima, ou já entraram nas áreas de inundação, não acessíveis a este tipo de arte de pesca.

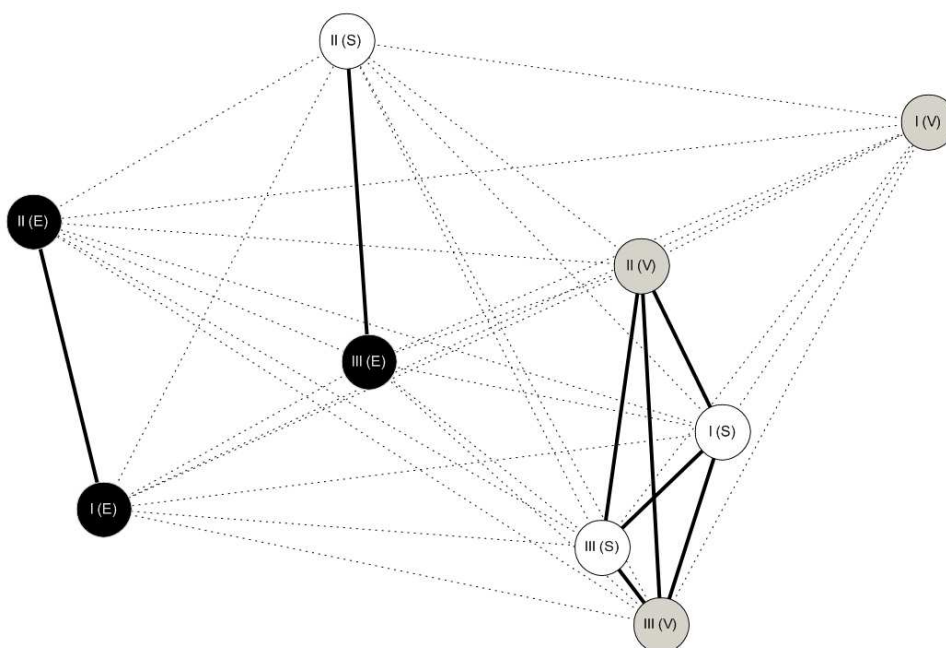


Figura 47 - Topologia da rede de similaridade entre os setores e períodos constituintes dos agrupamentos, arranjados segundo a técnica MDS, no ambiente de canal do rio, baseado nas espécies capturadas com espinhel

Síntese da conectividade espaço-temporal

Avaliando-se o efeito da estrutura de agrupamento sobre a riqueza entre as coletas, abundância relativa e biomassa, tem-se que somente a abundância relativa foi influenciada ($F_{(3;32)}=3,47$; $p<0,05$) por este efeito.

Dentre os agrupamentos, o G1, o qual é representado pelo período de enchente nos setores I e II, foi o que apresentou maior abundância relativa (média \pm desvio padrão: $0,105 \pm 0,121$ ind.(dia.anzol⁻¹)), sendo muito superior ao restante dos outros agrupamentos (médias: 0,013-0,026 ind.(dia.anzol⁻¹)) (**Figura 48**), o que pode novamente indicar movimentos concentrados da ictiofauna no canal do rio, nas partes mais a montante da área de estudo, durante o período de subida das águas.

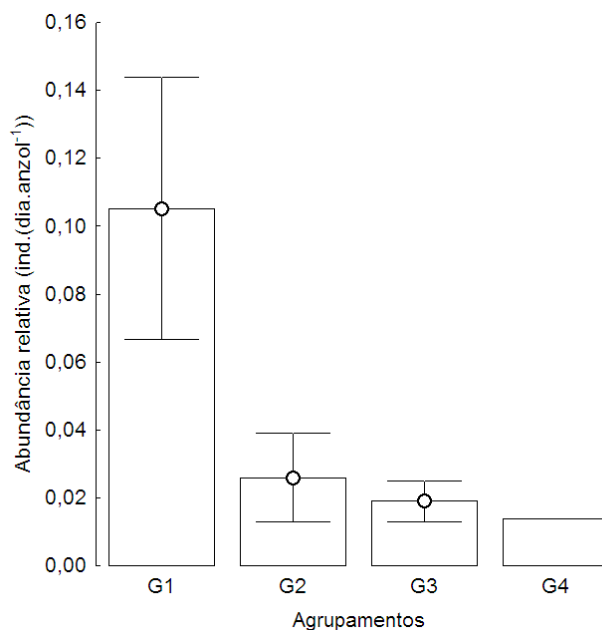


Figura 48 - Valores médios e erro padrão da média de abundância absoluta, em função dos agrupamentos

A predominância de Siluriformes nas áreas demersais é um padrão já registrado em outros ambientes amazônicos estudados. Algumas destas espécies, como *Tocantinsia piresi*, apresentam uma dinâmica temporal complexa, de forma tal que podem aparentemente desaparecer do sector, durante o período da seca. Tudo indica que muitos destes peixes se concentram em áreas mais fundas do canal principal e sobem à superfície, no início da enchente, quando começa a desova, ocupando áreas de remanso e, principalmente, das margens inundadas da floresta marginal.

OS PEIXES BENTÔNICOS DAS CORREDEIRAS E PEDRAIS (Parcelas)

Composição taxonômica

Nestes ambientes foram encontrados 2.656 indivíduos durante o período de estudo. Um total de 32 espécies todas da família Loricariidae foram encontradas, pertencentes a 15 gêneros: *Ancistrus* (5 spp.), *Baryancistrus* (6 spp.), *Farlowella* (1 sp.), *Hopliancistrus* (1 sp.), *Hypostomus* (1 sp.), *Leporacanthicus* (1 sp.), *Loricaria* (1 sp.), *Oligancistrus* (4 spp.), *Panaque* (1 sp.), *Parancistrus* (4 spp.), *Peckoltia* (2 spp.), *Pseudacanthicus* (1 sp.), *Pseudancistrus* (1 sp.), *Scobinancistrus* (2 spp.), *Squaliforma* (1 sp.) (Anexo 05). As coletas

de estação cheia foram utilizadas apenas para a classificação taxonômica, pois o método para a quantificação da densidade não pode ser mantido com os níveis de vazão desse período, encontrado nas corredeiras, que impediam a delimitação das parcelas, para estimar a densidade.

Os cascudos pertencem a um grupo taxonômico pouco conhecido. Isto reflete no grande número de espécies nas quais não foi encontrada na literatura uma classificação específica adequada. A falta de estudos mais profundos nestes ambientes e o grande número de espécies classificadas com o epíteto “sp” permitem supor que um grande número de espécies novas podem ainda ser descritas para a fauna de pedrais.

A abundância relativa se distribuiu entre as espécies: *Oligancistrus* sp. 2 (17,8%), *Oligancistrus* sp. 1 (16,6%), *Parancistrus nudiventris* (11,4%), *Peckoltia* sp. 1 (10,3%), *Baryancistrus* sp. 2 (10,1%), que apresentaram a maior abundância, correspondendo a 66,3% do total. Já as espécies: *Peckoltia vittata* (5,8%), *Ancistrus* sp. 3 (3,6%), *Parancistrus* sp. 3 (3,3%), *Ancistrus ranunculus* (2,8%), *Baryancistrus* sp. 3 (2,6%), *Scobinancistrus aureatus* (2,4%), *Ancistrus* sp. 2 (1,6%), *Scobinancistrus pariolispos* (1,5%), *Parancistrus* cf. *nudiventris* (1,5%) situaram-se num patamar intermediário, correspondendo a 25% da abundância total. Enquanto que as espécies: *Squaliforma emarginata* (1,3%), *Baryancistrus* sp. 1 (1,1%), *Ancistrus* sp. 1 (1,1%), *Oligancistrus punctatissimus* (0,8%), *Ancistrus* sp. 4 (0,8%), *Oligancistrus* sp. 3 (0,6%), *Leporacanthicus joselimai* (0,6%), *Hopliancistrus tricornis* (0,5%), *Pseudancistrus barbatus* (0,5%), *Baryancistrus niveatus* (0,4%), *Baryancistrus* sp. 4 (0,2%), *Baryancistrus* sp. 5 (0,2%), *Farlowella* sp. (0,2%), *Loricaria* sp. (0,2%), *Panaque nigrolineatus* (0,2%), *Parancistrus* sp. 1 (0,2%), *Hypostomus* sp. (0,1%), *Pseudacanthicus* sp. (0,1%), situaram-se em um patamar inferior, correspondendo a 8,7% do total da abundância.

No caso da biomassa, as espécies: *Parancistrus nudiventris* (27,6%), *Oligancistrus* sp. 2 (11,8%), *Ancistrus ranunculus* (10,3%), *Oligancistrus* sp. 1 (10,2%), *Peckoltia vittata* (7,5%), *Parancistrus* sp. 3 (5,6%), *Baryancistrus* sp. 2 (4,9%), *Peckoltia* sp. 1 (4,8%) foram as que apresentaram maiores valores, correspondendo a 82,7% da biomassa total. As espécies: *Ancistrus* sp. 3 (2,0%), *Baryancistrus* sp. 3 (2,0%), *Panaque nigrolineatus* (1,9%), *Baryancistrus* sp.4 (1,4%), *Parancistrus* cf. *nudiventris* (1,2%), *Scobinancistrus pariolispos* (1,1%), *Oligancistrus punctatissimus* (1,1%), representam 10,8% da biomassa total. Enquanto que as espécies *Ancistrus* sp. 2 (0,9%), *Hypostomus* sp. (0,9%), *Squaliforma emarginata* (0,9%), *Baryancistrus* sp1 (0,7%), *Scobinancistrus aureatus* (0,7%), *Leporacanthicus joselimai* (0,6%), *Pseudancistrus barbatus* (0,5%), *Ancistrus* sp. 4 (0,4%), *Parancistrus* sp. 1 (0,3%), *Hopliancistrus tricornis* (0,3%), *Ancistrus* sp. 1 (0,2%), *Oligancistrus* sp. 3 (0,1%), *Baryancistrus niveatus* (0,1%), *Loricaria* sp. (0,04%), *Pseudacanthicus* sp. (0,02%), *Farlowella* sp. (0,01%), *Baryancistrus* sp. 5 (0,003%), situaram-se em um patamar inferior, representando 6,5% da biomassa total.

Avaliando-se a riqueza dos setores, tem-se que a menor quantidade de espécies foi encontrada no setor II (20 espécies), enquanto que os setores I e III apresentaram a mesma riqueza (23 espécies) (Tabela 17).

Todos os setores apresentaram espécies exclusivas, sendo que no setor I ocorreram 03 espécies exclusivas (*Hypostomus* sp., *Loricaria* sp., *Parancistrus* cf. *nudiventris*), enquanto que o setor III apresentou 02 espécies exclusivas (*Baryancistrus* sp. 3, *Oligancistrus* sp. 3) e o setor II, apenas 01 espécie exclusiva (*Panaque nigrolineatus*) (Tabela 17).

Tabela 17 - Riqueza de espécies exclusivas e comuns da família Loricariidae, entre setores, no ambiente de pedrais/corredeiras

| Setor I | Setor II | Setor III | S |
|---------|----------|-----------|----|
| (+) | | | 3 |
| | (+) | | 1 |
| | | (+) | 2 |
| (+) | (+) | | 2 |
| (+) | | (+) | 4 |
| | (+) | (+) | 3 |
| (+) | (+) | (+) | 14 |
| 23 | 20 | 23 | 29 |

Nota: (+) – presença de espécie ou espécies no setor

Um total de 14 espécies estiveram presentes em todos os setores (*Ancistrus* sp. 3, *Ancistrus* sp. 4, *Baryancistrus* sp. 1, *Baryancistrus* sp. 2, *Hopliancistrus tricornis*, *Leporacanthicus joselimai*, *Oligancistrus punctatissimus*, *Oligancistrus* sp. 1, *Oligancistrus* sp. 2, *Parancistrus nudiventris*, *Parancistrus* sp. 3, *Peckoltia* sp. 1, *Pseudancistrus barbatus*, *Scobinancistrus aureatus*) (Tabela 17).

Avaliando-se a ocorrência de espécies em função dos períodos de coleta, conclui-se que a maioria das espécies (13 espécies: *Ancistrus ranunculus*, *Ancistrus* sp. 3, *Ancistrus* sp. 4, *Baryancistrus* sp. 1, *Baryancistrus* sp. 2, *Hopliancistrus tricornis*, *Oligancistrus* sp. 1, *Oligancistrus* sp. 2, *Parancistrus nudiventris*, *Parancistrus* sp. 3, *Peckoltia* sp. 1, *Pseudancistrus barbatus*, *Scobinancistrus aureatus*) esteve presente tanto na seca, quanto na cheia (03 espécies: *Loricaria* sp., *Panaque nigrolineatus*, *Peckoltia vittata*). No período seco foram assinaladas 04 espécies exclusivas (*Baryancistrus niveatus*, *Baryancistrus* sp. 3, *Farlowella* sp., *Oligancistrus* sp. 3), enquanto que na enchente foram encontradas somente 02 espécies exclusivas, ambas do mesmo gênero (*Parancistrus* cf. *nudiventris*, *Parancistrus* sp. 1). Já no período de cheia foram registradas 03 espécies exclusivas (*Baryancistrus* sp. 4, *Baryancistrus* sp. 5, *Squaliforma emarginata*) (Tabela 18).

Tabela 18 - Riqueza de espécies exclusivas e comuns da família Loricariidae, entre períodos de coleta, no ambiente de pedrais/corredeiras

| Seca | Enchente | Cheia | Total |
|------|----------|-------|-------|
| | (+) | | 2 |
| (+) | | | 4 |
| | | (+) | 3 |
| (+) | (+) | | 5 |
| | (+) | (+) | 2 |

| | | | |
|-----|-----|-----|----|
| (+) | | (+) | 3 |
| (+) | (+) | (+) | 13 |
| 25 | 25 | 21 | 32 |

Nota: (+) – presença de espécie ou espécies no setor

Abundância, biomassa e riqueza

Avaliando-se os efeitos dos setores e épocas de captura sobre a riqueza e abundância relativa de Loricariidae, após a transformação dos dados, via logaritmo natural, foi assinalada influência exclusiva dos setores ($F_{(2;97)}=41,97$; $p<0,01$), no caso da abundância relativa e dos setores ($F_{(2;97)}=27,96$; $p<0,01$) e da interação setores e épocas de coleta ($F_{(2;97)}=5,02$; $p<0,01$), no caso da riqueza, lembrando que neste caso, não puderam ser incluídos os dados da cheia, pois não permitiram as avaliações quantitativas sobre a densidade.

No caso da abundância absoluta, os setores II (média \pm desvio padrão: $0,40\pm 0,25$ indivíduos.m⁻², n=39) e III (média \pm desvio padrão: $0,63\pm 0,58$ indivíduos.m⁻², n=46) apresentaram os menores valores, enquanto que o setor I apresentou o maior valor de abundância absoluta (média \pm desvio padrão: $2,06\pm 1,19$ indivíduos.m⁻², n=18) (**Figura 49**). De igual forma, no caso da riqueza, o setor I apresentou os maiores valores (média \pm desvio padrão: $6,94\pm 2,29$ espécies, n=18), quando comparado aos setores II (média \pm desvio padrão: $3,38\pm 1,43$ espécies, n=39) e III (média \pm desvio padrão: $4,07\pm 1,78$ espécies, n=46).

Avaliando-se o componente temporal, resultou que no setor I, o período de enchente apresentou maiores valores (média \pm desvio padrão: $8,11\pm 1,76$ espécies, n=09) quando comparados ao período de seca (média \pm desvio padrão: $5,78\pm 2,22$ espécies, n=09) (**Figura 49**).

Os maiores valores de riqueza e densidade absoluta registrados para o setor I podem ser associados com menor grau de perturbação antrópica deste trecho do rio, bem como menor intensidade de captura. Trata-se de uma área de pouca exploração de peixes ornamentais, possivelmente por se tratar dos limites com uma área de preservação permanente e pela distância dos centros de coleta dos peixes. No setor II, nas proximidades de Altamira, e no setor III, na Volta Grande, onde há maior intensidade de capturas, os indicadores de diversidade e abundância foram menores.

Diversidade

O número total de espécies de Loricariidae, foi registrada uma representatividade considerável, com cerca de 91% do total das espécies estimadas entre todos os estimadores não-paramétricos (**Figura 50.c** e **Tabela 19**). O número de espécies estimadas variou entre 31 e 33, contra as 29 que foram registradas para estas análises.

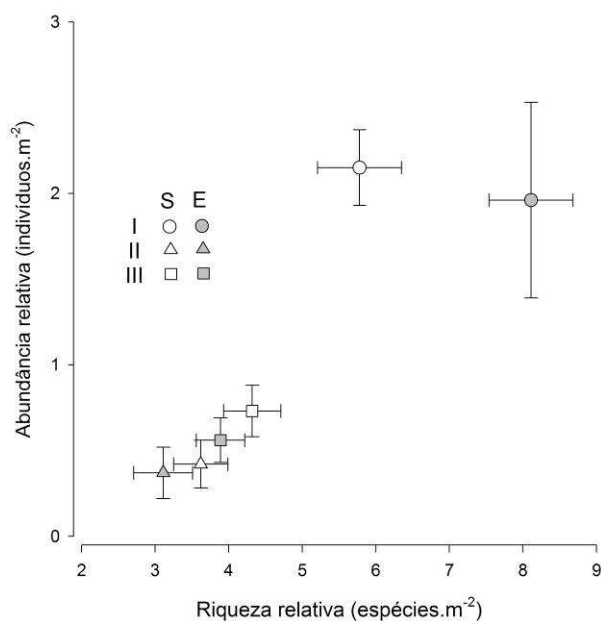


Figura 49 - Valores médios e erro padrão da média do número de espécies e da abundância relativa de indivíduos Loricariidae, nos períodos e setores estudados.

Tabela 19 - Valores de riqueza estimada e representatividade das amostras da fauna de Loricariidae dos pedrais, por setor e período

| Setor | Período | S | Estimadores | | | | | Representatividade (%) | | | | |
|-------|----------|----|-------------------|-------------------|------------------|------------------|----|------------------------|-------------------|------------------|------------------|----|
| | | | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B |
| I | Seca | 15 | 16 | 21 | 19 | 20 | 17 | 91 | 73 | 81 | 75 | 89 |
| I | Enchente | 19 | 31 | 51 | 26 | 32 | 22 | 61 | 37 | 73 | 60 | 87 |
| I | Todos | 23 | 26 | 28 | 28 | 29 | 25 | 87 | 83 | 83 | 80 | 91 |
| II | Seca | 19 | 36 | 40 | 28 | 34 | 23 | 53 | 47 | 69 | 56 | 84 |
| II | Enchente | 11 | 13 | 19 | 15 | 17 | 13 | 82 | 58 | 74 | 63 | 87 |
| II | Todos | 20 | 29 | 34 | 28 | 32 | 23 | 70 | 60 | 72 | 63 | 85 |
| III | Seca | 20 | 22 | 29 | 26 | 29 | 22 | 90 | 69 | 78 | 68 | 89 |
| III | Enchente | 19 | 21 | 22 | 22 | 23 | 21 | 90 | 86 | 86 | 84 | 92 |
| III | Todos | 23 | 25 | 26 | 26 | 27 | 25 | 92 | 89 | 88 | 86 | 93 |
| Todos | Todos | 29 | 32 | 32 | 32 | 33 | 31 | 91 | 91 | 91 | 89 | 95 |

Nota: S – riqueza observada; CH₍₁₎, CH₍₂₎ – Chao I e II; J₍₁₎, J₍₂₎ – Jackniffe I e II; B - bootstrap

Dentre os setores a menor representatividade foi constatada no setor II, com um valor médio de representatividade de cerca de 70% entre todos os estimadores. O setor III apresentou a maior valor médio representatividade, com cerca de 90% entre todos os estimadores, já o setor I, situou-se imediatamente abaixo, com uma valor médio de representatividade de cerca de 85% entre todos os estimadores (**Figura 50.b** e **Tabela 19**).

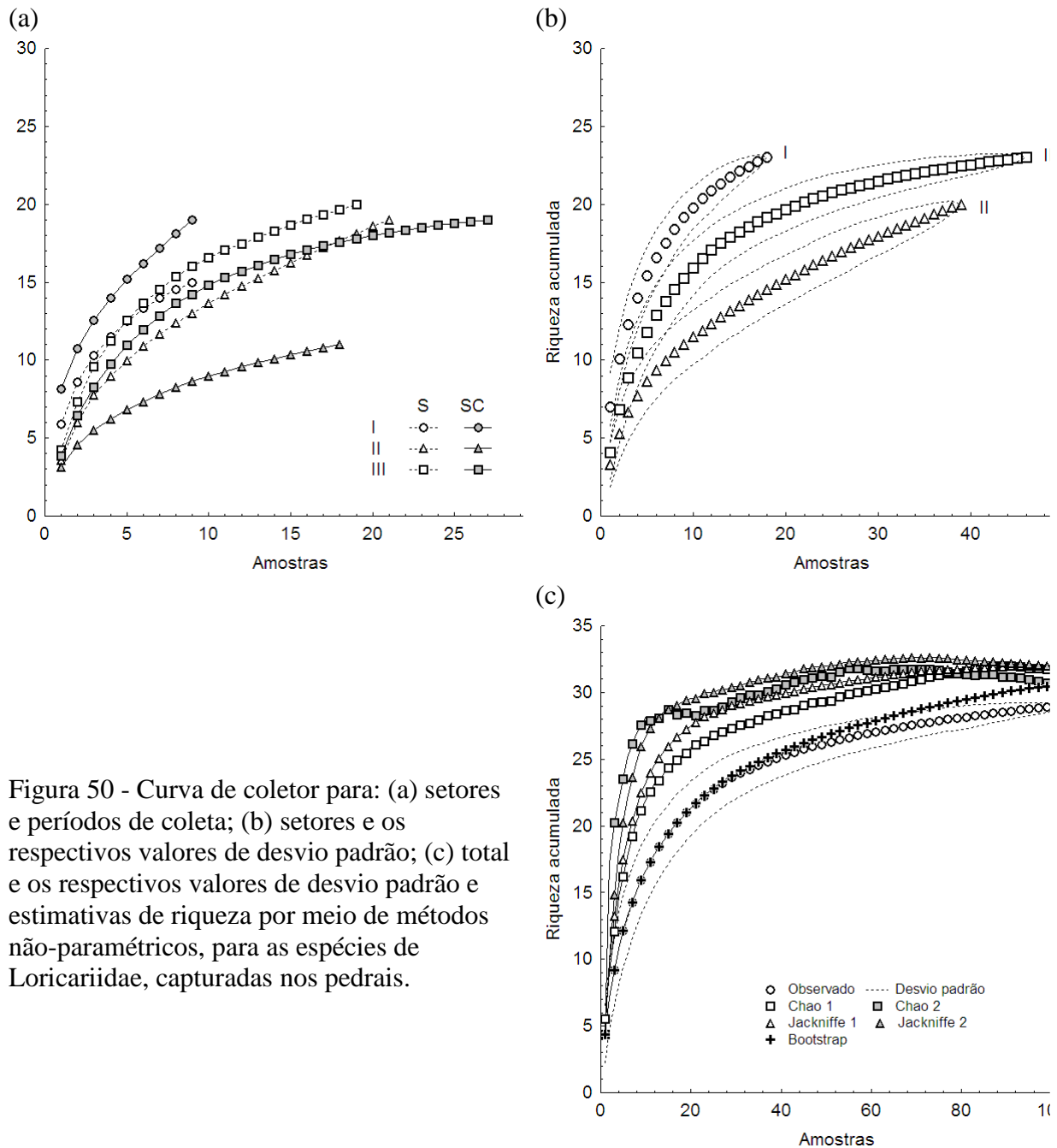


Figura 50 - Curva de coletor para: (a) setores e períodos de coleta; (b) setores e os respectivos valores de desvio padrão; (c) total e os respectivos valores de desvio padrão e estimativas de riqueza por meio de métodos não-paramétricos, para as espécies de Loricariidae, capturadas nos pedrais.

Conectividade espaço-temporal

Classificação e ordenação

A partir da análise de agrupamento da análise de *cluster*, realizada a partir dos dados de abundância relativa, restrita aos períodos de seca e de enchente, nos setores I, II e III, foi empregado o coeficiente de Spearman, a fim de definir agrupamentos probabilísticos. Foram evidenciados 05 agrupamentos (Figura 51).

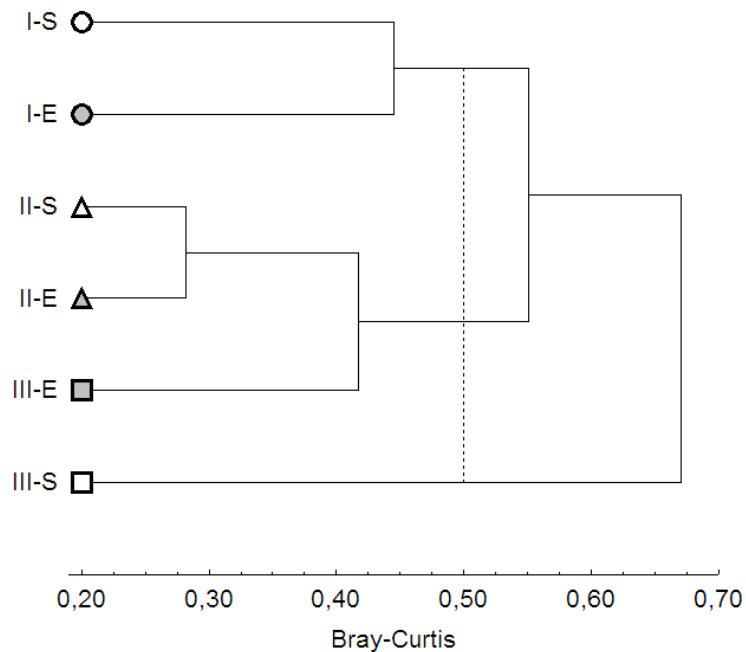


Figura 51 - Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos de coleta.
 Nota: algarismos romanos maiúsculos ~ setores; períodos de coleta ~ S – seca, E – enchente

O G₁ foi representado pelos peixes que ocorreram no setor III, no período de seca; já o G₂ foi representado pelos do setor II, em ambos períodos e o setor III, na enchente e o G₃ foi representado pelo setor I em ambos períodos (Figura 51 e Figura 52).

Somente o G₃ apresentou espécies exclusivas, sendo estas: *Hypostomus* sp., *Loricaria* sp. e *Parancistrus* cf. *nudiventris*. As espécies: *Oligancistrus* sp. 2, *Oligancistrus* sp. 1, *Parancistrus nudiventris*, *Peckoltia* sp. 1, *Baryancistrus* sp. 2, *Parancistrus* sp. 3 foram comuns a todos os agrupamentos. Já as espécies *Ancistrus ranunculus*, *Ancistrus* sp. 1, *Oligancistrus* sp. 3, *Peckoltia vittata*, *Baryancistrus* sp. 3 foram típicas dos agrupamentos G₁ e G₂. Enquanto que *Ancistrus* sp. 2 e *Oligancistrus punctatissimus* foram típicas nos agrupamentos G₁ e G₃. Já *Ancistrus* sp. 3 e *Baryancistrus* sp.1 foram típicas nos agrupamentos G₂ e G₃ (*Leporacanthicus joselimai* foi típica no agrupamento G₁, enquanto que *Hopliancistrus tricornis* e *Ancistrus* sp. 4 foram típicas de G₂ e *Scobinancistrus aureatus* e *Parancistrus* cf. *nudiventris* de G₃ (

Tabela 20). A topologia entre os setores e períodos apresentou-se centrada sob uma estrutura asteral, na qual o conjunto representado pelos setores e períodos do agrupamento G_2 serviu com núcleo, apresentando como espécies centrais *Oligancistrus* sp. 2, *Oligancistrus* sp. 1, *Parancistrus nudiventris*, *Baryancistrus* sp. 2, *Parancistrus* sp. 3 e *Ancistrus ranunculus* (**Figura 52**).

Tabela 20 - Valores de frequência relativa das espécies de Loricariidae típicas nos agrupamentos

| Espécies | G ₁ | G ₂ | G ₃ |
|--|----------------|----------------|----------------|
| <i>Oligancistrus</i> sp. 2 | 13,54 | 32,59 | 13,82 |
| <i>Oligancistrus</i> sp. 1 | 6,63 | 23,08 | 20,41 |
| <i>Parancistrus nudiventris</i> | 29,11 | 10,82 | 3,56 |
| <i>Peckoltia</i> sp. 1 | 6,92 | 2,61 | 24,19 |
| <i>Baryancistrus</i> sp. 2 | 5,19 | 8,34 | 19,65 |
| <i>Parancistrus</i> sp. 3 | 2,31 | 4,69 | 2,81 |
| <i>Ancistrus ranunculus</i> | 1,44 | 4,69 | |
| <i>Ancistrus</i> sp. 1 | 2,31 | 2,22 | |
| <i>Oligancistrus</i> sp. 3 | 1,44 | 1,56 | |
| <i>Peckoltia vittata</i> | 1,73 | 1,04 | |
| <i>Baryancistrus</i> sp. 3 | 17,29 | 1,04 | |
| <i>Ancistrus</i> sp. 2 | 4,90 | | 2,70 |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | 1,44 | | 1,40 |
| <i>Ancistrus</i> sp. 3 | | 1,43 | 1,08 |
| <i>Baryancistrus</i> sp. 1 | | 1,30 | 1,84 |
| <i>Leporacanthicus joselimai</i> | 2,88 | | |
| <i>Hopliancistrus tricornis</i> | | 1,04 | |
| <i>Ancistrus</i> sp. 4 | | 1,17 | |
| <i>Scobinancistrus aureatus</i> | | | 1,19 |
| <i>Parancistrus</i> cf. <i>nudiventris</i> | | | 4,21 |

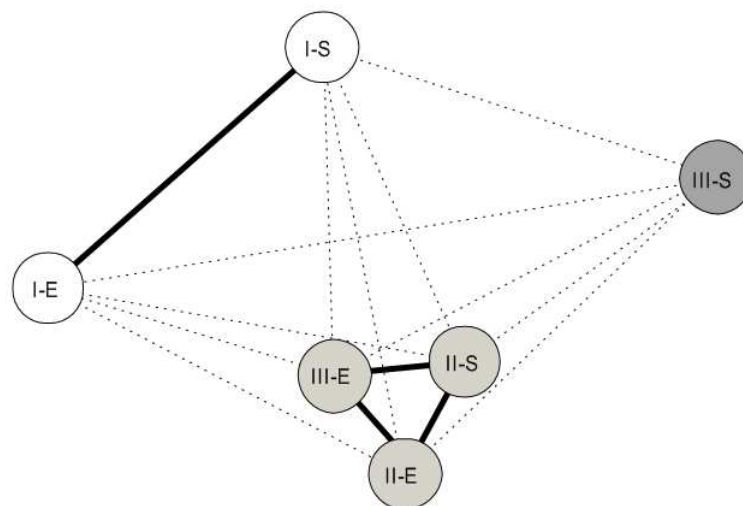


Figura 52 - Topologia da rede de similaridade entre os setores e períodos constituintes dos agrupamentos, arranjados segundo a técnica MDS, para as coletas de parcelas realizadas nos pedrais.

Síntese da conectividade espaço-temporal

Tanto a abundância relativa ($F_{(2;100)}=42,85$; $p<0,001$), quanto a biomassa relativa ($F_{(2;100)}=7,04$; $p<0,01$) e riqueza ($F_{(2;100)}=25,57$; $p<0,001$) apresentaram diferenças altamente significativas entre os agrupamentos.

Com relação a abundância relativa, G_3 apresentou os maiores valores médios (média±desvio padrão: $2,05\pm 1,19$ ind.m⁻²), seguida de G_1 (média±desvio padrão: $0,73\pm 0,63$ ind.m⁻²) em uma posição intermediária e G_2 (média±desvio padrão: $0,46\pm 0,40$ ind.m⁻²) com a menor abundância relativa (**Figura 53**). A biomassa foi superior em G_1 (média±desvio padrão: $2,35\pm 0,39$ g.m⁻²) aos agrupamentos, os quais apresentaram valores equivalentes ($G_2 \sim$ média±desvio padrão: $1,40\pm 0,21$ g.m⁻²; $G_3 \sim$ média±desvio padrão: $1,53\pm 0,18$ g.m⁻²) (**Figura 53**).

O grupo G_1 apresentou os menores valores, tanto de riqueza, quanto de diversidade. Enquanto que G_2 e G_3 apresentaram os maiores valores de riqueza. No caso da diversidade, G_2 foi superior a todos os agrupamentos (Figura 54).

Estes resultados destacam a importância do setor III, a Volta Grande durante o período de menor volume de águas para esta fauna de acaris, que apresentam neste período baixa diversidade mas elevada abundância. Isto explica também a concentração de pescadores nesta área para explorar estes recursos. Já a mesma região durante a enchente e a área do setor II, destacaram-se pela diversidade e riqueza desta fauna, que não encontrou equivalência no G_3 , representando a fauna do Iriri, no setor I.

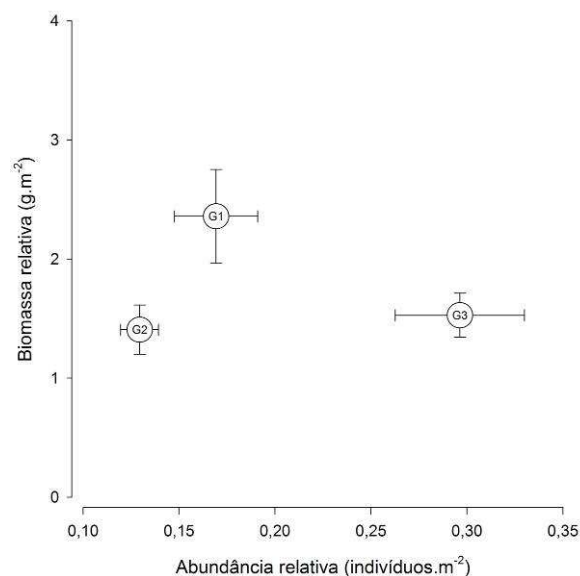


Figura 53 - Valores médios e erro padrão da média de abundância e biomassa entre os agrupamentos, para as espécies de Loricariidae

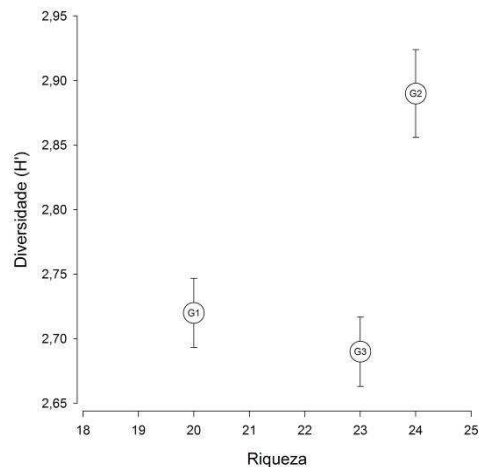


Figura 54 - Diversidade e desvio padrão estimado pelo o índice de diversidade H' , em função da riqueza para os peixes Loricariidae dos pedrais.

Dos resultados desta análise infere-se que as atividades de exploração de algumas espécies de Loricariidae, que possuem importância ornamental, possam estar impactando a comunidades dos pedrais, influenciando a sua distribuição, riqueza e abundância. Isto explicaria a maior riqueza, diversidade e abundância do setor I em relação aos outros trechos do rio. Vale destacar também que mais que ambientes homogêneos, os pedrais oferecem um conjunto de fragmentos de habitat, muito heterogêneo, que se distribui de forma irregular ao longo do rio, o que dificulta a similaridade dos setores e a compensação de um pelo outro, em relação à composição e abundância da ictiofauna.

PEIXES DEMERSAIS E PELÁGICOS DAS CORREDEIRAS E PEDRAIS (Censo)

Os levantamentos realizados com base nos mergulhos e avistamento de peixes nadando, apresentaram alguns problemas metodológicos que limitaram, em parte, a análise dos dados. Devido ao grande desconhecimento taxonômico desta fauna, muitos dos indivíduos visualizados não puderam ser avaliados em detalhes (através da observação de barbas, dentes, espinhos, etc.), e desta forma foram classificados de acordo com o grupo taxonômico mais conhecido, ao menor nível hierárquico possível. Por este motivo, muitos peixes ficaram apenas com nomes genéricos e com o epíteto de “sp”, ou como morfoespécies. Por isso, os resultados foram limitados àqueles nos quais pode ser considerada a comunidade como um todo. Contudo, estes achados são considerados válidos, uma vez que esta metodologia foi incluída com o intuito de garantir maior representatividade à lista de espécies e às estimativas de diversidade íctica nos ambientes de corredeiras e pedrais deste trecho de rio estudado.

Composição taxonômica

Durante os levantamentos do censo foram observados 2.839 indivíduos, pertencentes a 62 espécies, distribuídas em 10 famílias e 05 ordens (Anexo 06). Dentre as ordens Characiformes com 32 espécies apresentou a maior riqueza, seguida de Perciformes (16

espécies) e posteriormente Siluriformes (10 espécies). As outras ordens (Rajiformes - 02 espécies; Synbranchiformes – 01 espécie) apresentaram os menores número de espécies.

Dentre as famílias, Characidae dos Characiformes foi a que apresentou o maior número de espécies (20 espécies), seguida de Cichlidae nos Perciformes (16 espécies). Em um patamar imediatamente inferior situaram-se as famílias Anostomidae, Characiformes (09 espécies) e Loricariidae, Siluriformes (08 espécies). O restante das famílias com maior diversificação específica (Potamotrygonidae, Rajiformes (03 espécies); Hemiodontidae, Characiformes (02 espécies). Enquanto que Crenuchidae, Characiformes; Doradidae, Pseudopimelodidae, Siluriformes e Synbranchidae, Synbranchiformes apresentaram somente uma espécie.

Com relação a abundância, Characiformes (67,45%) e Perciformes (31,14%) representaram mais de 98% dos indivíduos observados. Tiveram destaque as famílias Characidae (46,21%) e Anostomidae (19,94%) (**Tabela 21**).

Dentre os setores, o III, na Volta Grande, foi o que apresentou o maior número de espécies (49 espécies), enquanto que os setores II (32 espécies) e I (27 espécies) apresentaram um número mais reduzido. Com relação à riqueza entre os períodos de coleta, na seca se registraram 51 espécies e na enchente 36 espécies (Tabela 22). Nos outros períodos não foi possível aplicar este método por falta de visibilidade durante o mergulho e em alguns casos, porque a inundação era muito recente, sem ter sido ainda colonizada pela ictiofauna.

Dentre as espécies, 14 (22% do total) foram comuns a todos os setores, sendo estas: Brycon pesu, Bryconops caudomaculatus, Bryconops melanurus, Characidium sp., Crenicichla sp. "faixa preta", Geophagus argyrostictus, Hemiodus vorderwinkleri, Leporinus fasciatus, Leporinus julii, Leporinus sp. "verde", Leporinus sp2, Moenkhausia xinguensis, Teleocichla sp., Teleocichla sp. "malhada" (Tabela 22).

Tabela 21 - Abundância relativa do número de espécies por famílias e ordens observadas no censo visual, nos pedrais da área de estudo.

| Ordem | Família | % |
|------------------|-------------------|--------|
| Characiformes | Anostomidae | 19,94 |
| | Characidae | 46,21 |
| | Crenuchidae | 0,21 |
| | Hemiodontidae | 1,09 |
| Perciformes | Cichlidae | 31,14 |
| Rajiformes | Potamotrygonidae | 0,21 |
| Siluriformes | Doradidae | 0,53 |
| | Loricariidae | 0,60 |
| | Pseudopimelodidae | 0,04 |
| Synbranchiformes | Synbranchidae | 0,04 |
| Total | | 100,00 |

Tabela 22 - Riqueza de espécies exclusivas nos setores e períodos, observadas no censo visual, nos pedrais.

| I | | II | | III | | S |
|----|----|----|----|-----|----|----|
| S | E | S | E | S | E | |
| + | + | | + | + | + | 1 |
| + | + | + | | + | + | 2 |
| + | + | + | | | + | 1 |
| + | + | | | + | | 1 |
| | + | + | + | + | + | 4 |
| | + | | + | + | + | 2 |
| | + | | + | | + | 1 |
| | + | + | | + | + | 2 |
| | + | | | + | + | 1 |
| | + | | | + | | 1 |
| | + | | | | | 3 |
| + | | + | | + | | 1 |
| + | | + | | | | 1 |
| + | | | | + | + | 1 |
| + | | | | + | | 1 |
| + | | | | | | 4 |
| | | + | + | + | + | 3 |
| | | | + | + | + | 2 |
| | | + | | + | + | 3 |
| | | + | | + | | 4 |
| | | + | | | | 5 |
| | | | | + | + | 1 |
| | | | | | + | 7 |
| | | | | + | | 10 |
| 13 | 19 | 26 | 13 | 40 | 31 | 62 |

Nota: algarismos romanos maiúsculos representam os setores; (+) – presença de espécie ou ausência de espécies no setor. S-seca; E-enchente.

Um total de 30 espécies (48% do total) foram exclusivas a algum dos setores, sendo que o setor III foi o que apresentou o maior número (18 espécies), sendo estas: *Brycon* sp., *Creagrutus* sp., *Crenicichla* sp. "ocelo", *Crenicichla* sp. "preta", *Geophagus* sp., *Hemiodus goeldii*, *Hopliancistrus tricornis*, *Iguanodectes* sp., *Leporinus friderici*, *Leporinus maculatus*, *Loricaria* sp., *Moenkhausia* sp. "ponto caudal", *Myletes pacu*, *Potamotrygon* cf. *humerosa*, *Potamotrygon leopoldi*, *Pseudopimelodus* sp., *Rineloricaria* sp., *Synbranchidae* sp. No setor II, 05 espécies foram exclusivas, sendo estas: *Laemolyta taeniata*, *Moenkhausia* sp. "linha lateral dourada", *Myleus* sp., *Oligancistrus* sp1, *Scobinancistrus aureatus*. E no setor I, 07 espécies foram exclusivas, sendo estas: *Aequidens* sp., *Characidae* sp. "nova", *Crenicichla* sp.

"faixa vertical", *Lithodoras dorsalis*, *Moenkhausia* sp., *Parotocinclus* sp., *Teleocichla* sp. "rosinha" (**Tabela 22**).

Dentre todas as espécies visualizadas, 26 foram assinaladas exclusivamente no período de seca, enquanto que somente 11 no período de enchente. O restante das espécies (40%) oscilou entre esses dois períodos (**Tabela 22**).

No setor I, no período de seca foram registradas 04 espécies exclusivas: *Crenicichla* sp. "faixa vertical", *Lithodoras dorsalis*, *Parotocinclus* sp., *Teleocichla* sp. "rosinha". Neste mesmo setor no período de enchente, foram assinaladas 03 espécies exclusivas, sendo estas: *Aequidens* sp., Characidae sp. "nova", *Moenkhausia* sp. Enquanto que no setor II, foram assinaladas espécies exclusivas somente no período de seca, sendo a riqueza representada por 05 espécies (*Laemolyta taeniata*, *Moenkhausia* sp. "linha lateral dourada", *Myleus* sp., *Oligancistrus* sp1, *Scobinancistrus aureatus*). Já no setor III, a riqueza de espécies exclusivas foi maior, sendo, no período de seca, 10 espécies (*Brycon* sp., *Creagrutus* sp., *Crenicichla* sp. "ocelo", *Hemiodus goeldii*, *Hopliancistrus tricornis*, *Iguanodectes* sp., *Leporinus friderici*, *Loricaria* sp., *Moenkhausia* sp. "ponto caudal", *Rineloricaria* sp.) e no período de enchente, 07 espécies (*Geophagus* sp., *Leporinus maculatus*, *Myletes pacu*, *Potamotrygon* cf. *humerosa*, *Potamotrygon leopoldi*, *Pseudopimelodus* sp., Synbranchidae sp.).

Abundância, biomassa e riqueza

A densidade de indivíduos observados foi influenciada pelos setores ($F_{(2;74)}=4,62$; $p<0,05$) e pelos períodos de coleta ($F_{(1;74)}=11,05$; $p<0,01$). Enquanto que a riqueza de espécies foi influenciada pelo período de coleta ($F_{(1;74)}=14,98$; $p<0,001$) e pela interação entre setores e períodos de coleta ($F_{(2;74)}=4,18$; $p<0,05$).

Com relação a densidade de indivíduos, o setor I apresentou a maior abundância (média±erro padrão: $1,80\pm 0,35$ ind.m⁻²), enquanto que o setor II apresentou a menor abundância (média± erro padrão: $0,63\pm 0,26$ ind.m⁻²). O setor III situou-se em uma posição intermediária com relação a abundância (média± erro padrão: $1,29\pm 0,20$ ind.m⁻²).

O período de seca apresentou uma maior densidade (média±erro padrão: $1,97\pm 0,24$ ind.m⁻²) do que o período de enchente (média±erro padrão: $0,78\pm 0,17$ ind.m⁻²). Com relação a riqueza, o período de seca também apresentou um maior número de espécies (média±erro padrão: $7,07\pm 0,48$ espécies.amostra⁻¹) do que o período de enchente (média±erro padrão: $4,19\pm 0,34$ espécies.amostra⁻¹). Um arranjo, em função da interação entre setores e períodos indicou que os setores II e III apresentaram no período de seca os maiores valores de riqueza (médias: 7,57-7,73 espécies.amostra⁻¹), enquanto que o restante dos setores nos períodos apresentou valores inferiores de riqueza (médias: 3,17-4,77 espécies.amostra⁻¹) (**Figura 55**).

Deste modo, tem-se que todos os setores no período de enchente apresentaram tanto menores valores de densidade, quanto riqueza, enquanto que no período de seca, o setor I apresentou elevada densidade, mas baixa riqueza e setor II, apresenta baixa abundância e elevada riqueza, enquanto que o setor III apresenta elevada abundância e riqueza (**Figura 55**).

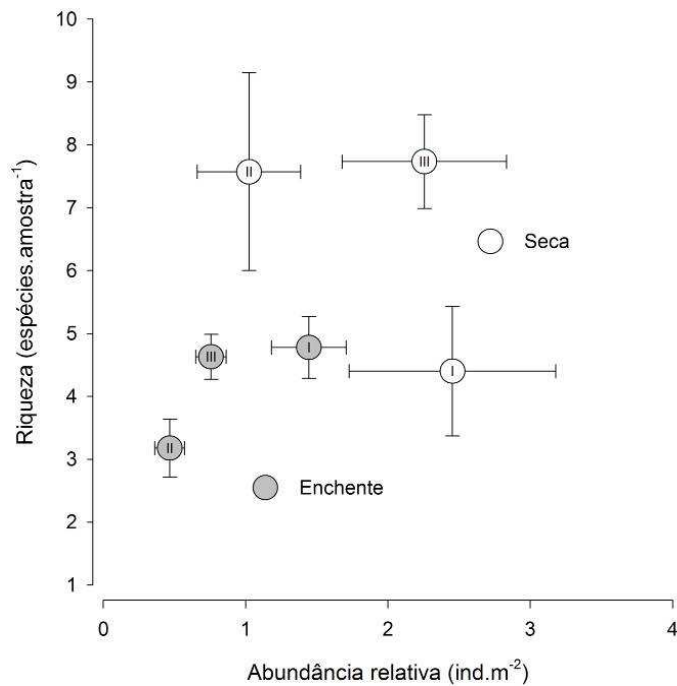


Figura 55 - Valores médios e erro padrão da média de abundância relativa e riqueza de espécies nas amostras de censo visual

Diversidade

Por comparação entre os indicadores de diversidade, observou-se baixos valores de riqueza, mas consideráveis de diversidade (**Tabela 23**). Isto pode ser explicado através de uma maior equitabilidade dentro das abundâncias das espécies, que de forma geral apresentaram baixos valores de abundância. A representatividade das espécies observadas entre setores e períodos foi bastante variável, oscilando de 21 a 65%.

O componente espacial apresentou representatividade entre 44 e 79% do total de espécies capturadas, enquanto que o componente temporal apresentou uma faixa superior, situada entre 58 e 82% (**Tabela 23**). O efeito espacial teve maior impacto sobre a diversidade do que o efeito temporal, entretanto, a interação entre os mesmos foi considerável. O período de seca apresentou sempre maior diversidade do que o de enchente, a exceção do setor I, onde este resultado inverteu-se (Figura 56). A variabilidade nos resultados está relacionada com a visibilidade na água e a disposição dos ambientes nos locais de coleta, o que determina a facilidade ou não na visualização dos peixes na coluna d'água. Assim, no setor I, mesmo na enchente, ocorreram extensões de habitats que se mantiveram com águas claras, o que explica os achados acima.

Tabela 23 - Valores de riqueza, abundância, abundância máxima ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e índice de diversidade de Shannon-Weaver (H') e a respectiva estimativa de variância, entre setores e períodos de coleta, nas amostras obtidas através do censo visual nos pedrais.

| Setor | Período | N | S | $N_{(Max)}$ | $I_{(B-P)}$ | $H' \pm$ Var(H') |
|-------|----------|-------|----|-------------|-------------|-------------------------|
| I | Enchente | 390 | 19 | 81 | 0,208 | 2,44±0,043 |
| I | Seca | 368 | 13 | 224 | 0,609 | 1,43±0,067 |
| II | Enchente | 238 | 13 | 66 | 0,277 | 1,97±0,058 |
| II | Seca | 215 | 26 | 51 | 0,237 | 2,48±0,074 |
| III | Enchente | 613 | 31 | 121 | 0,197 | 2,54±0,043 |
| III | Seca | 1.015 | 40 | 198 | 0,195 | 2,81±0,034 |
| I | Todos | 758 | 27 | 229 | 0,302 | 2,56±0,040 |
| II | Todos | 453 | 32 | 75 | 0,166 | 2,61±0,050 |
| III | Todos | 1.628 | 49 | 228 | 0,140 | 2,99±0,025 |
| Todos | Todos | 2.839 | 62 | 317 | 0,112 | 3,2±0,019 |

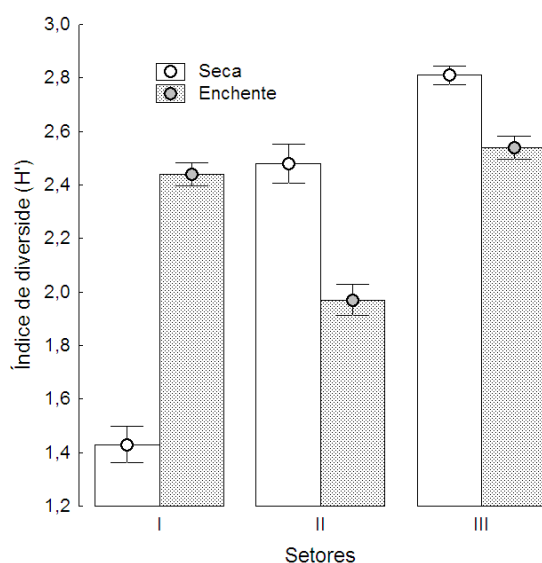


Figura 56 - Valores do índice de diversidade de Shannon-Weaver (H') e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta, observados nas coletas do censo visual nos pedrais.

A representatividade de espécies observadas em relação as estimadas pelas técnicas não paramétricas tanto no período de seca quanto de enchente foram equivalentes, com um valor médio entre todos os estimadores de cerca de 72%. Já a representatividade total de espécies em relação ao número estimado pelas técnicas não paramétricas foi de cerca de 77%, em

média. Os setores apresentaram valores elevados de representatividade, oscilando entre 73 e 76% (Figura 57 e Tabela 24).

Tabela 24 - Valores de riqueza estimada e representatividade em relação a da riqueza observada, nos setores e períodos, nas observações do censo visual

| Setor | Período | S | Riqueza estimada | | | | | Representatividade (%) | | | | |
|-------|----------|----|-------------------|-------------------|------------------|------------------|----|------------------------|-------------------|------------------|------------------|----|
| | | | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B |
| I | Enchente | 19 | 21 | 35 | 27 | 31 | 23 | 90 | 55 | 70 | 62 | 84 |
| I | Seca | 13 | 15 | 32 | 19 | 23 | 16 | 87 | 41 | 67 | 57 | 82 |
| I | Todos | 27 | 29 | 40 | 38 | 44 | 32 | 92 | 67 | 71 | 62 | 84 |
| II | Enchente | 13 | 14 | 18 | 17 | 19 | 15 | 96 | 71 | 77 | 70 | 88 |
| II | Seca | 26 | 34 | 43 | 36 | 40 | 31 | 76 | 60 | 72 | 65 | 84 |
| II | Todos | 32 | 40 | 49 | 44 | 52 | 38 | 80 | 65 | 72 | 62 | 85 |
| III | Enchente | 31 | 81 | 49 | 43 | 50 | 36 | 38 | 63 | 73 | 62 | 86 |
| III | Seca | 40 | 51 | 55 | 52 | 56 | 46 | 78 | 73 | 77 | 71 | 87 |
| III | Todos | 49 | 73 | 64 | 64 | 70 | 56 | 67 | 77 | 77 | 70 | 88 |
| Todos | Todos | 62 | 80 | 85 | 81 | 92 | 70 | 78 | 73 | 77 | 68 | 88 |

Nota: S – riqueza observada; CH₍₁₎, CH₍₂₎ – Chao I e II; J₍₁₎, J₍₂₎ – Jackknife I e II; B – bootstrap

Conectividade espaço-temporal

Classificação e ordenação

Um arranjo entre os setores e períodos indica um forte componente temporal, definindo-se os seguintes agrupamentos (**Figura 58**): G_{1.a} – período de enchente, setores II e III; G_{1.b} – período de enchente, setor I; G_{2.a} – período de seca, setor II; G_{2.b} – período de seca, setor III; G_{2.c} – período de seca, setor I (**Figura 58**).

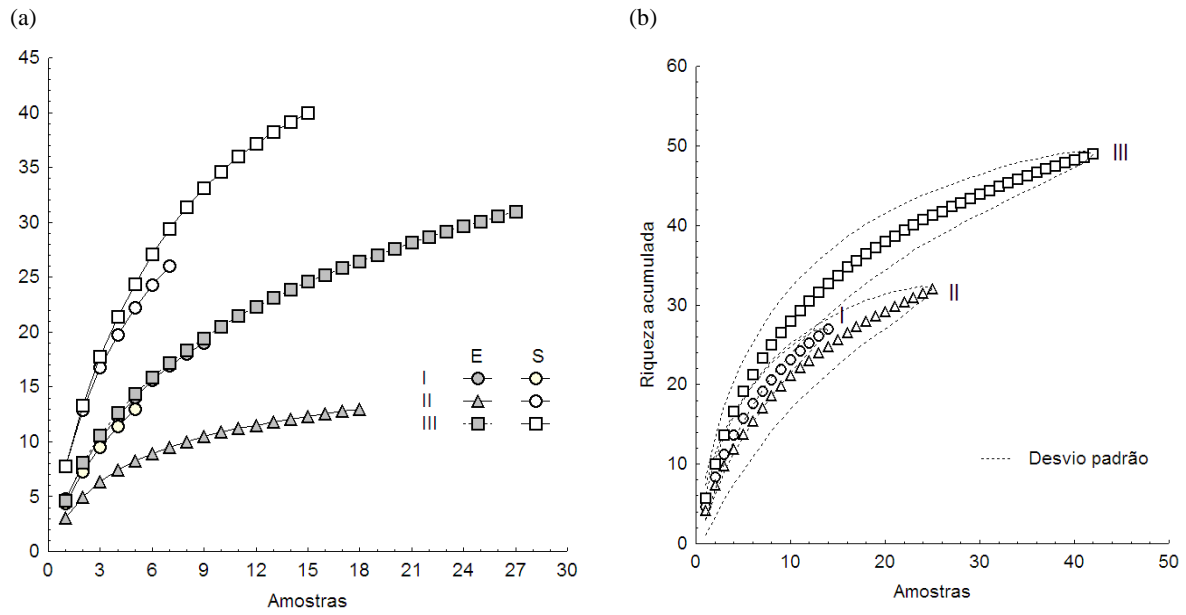


Figura 57 - Curva do coletor para: (a) setores e períodos de coleta; (b) setores e os respectivos valores de desvio padrão; (c) total e os respectivos valores de desvio padrão e estimativas de riqueza por meio de métodos não-paramétricos, para as espécies de peixes coletadas no censo visual.

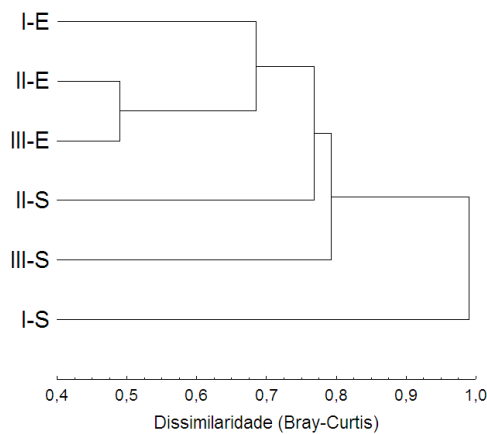
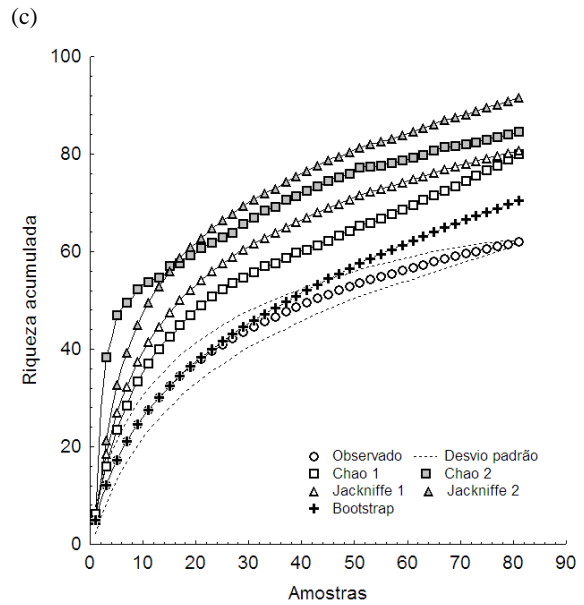


Figura 58- Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos de coleta.
Nota: algarismos romanos maiúsculos ~ setores; períodos de coleta ~ S – seca, E – enchente

Duas espécies: *Crenicichla* sp. "faixa preta" e *Teleocichla* sp. estiveram presentes em todos os agrupamentos. Enquanto que 08 espécies (*Bryconops melanurus*, *Moenkhausia xinguensis*, *Brycon pesu*, *Hemiodus vorderwinkleri*, *Leporinus fasciatus*, *Leporinus julii*, *Leporinus* sp2, *Teleocichla* sp. "malhada") estiveram presentes em praticamente todos os agrupamentos.

O agrupamento G_{1.a} apresentou 07 espécies exclusivas (*Geophagus* sp., *Leporinus maculatus*, *Myletes pacu*, *Potamotrygon* cf. *humerosa*, *Potamotrygon leopoldi*, *Pseudopimelodus* sp., Synbranchidae sp.); o G_{1.b} apresentou 03 espécies exclusivas (*Aequidens* sp., Characidae sp. "nova", *Moenkhausia* sp.); G_{2.a} apresentou 05 espécies exclusivas (*Laemolyta taeniata*, *Moenkhausia* sp. "linha lateral dourada", *Myleus* sp., *Oligancistrus* sp 1, *Scobinancistrus aureatus*); G_{2.b} apresentou 10 espécies exclusivas (*Brycon* sp., *Creagrutus* sp., *Crenicichla* sp. "ocelo", *Hemiodus goeldii*, *Hopliancistrus tricornis*, *Iguanodectes* sp., *Leporinus friderici*, *Loricaria* sp., *Moenkhausia* sp. "ponto caudal", *Rineloricaria* sp.); G_{2.c} apresentou 04 espécies exclusivas (*Crenicichla* sp. "faixa vertical", *Lithodoras dorsalis*, *Parotocinclus* sp., *Teleocichla* sp. "rosinha").

A lista de espécies típicas ($\geq 2\%$) apresentou variação quanto ao número de espécies e mesmo a sua constituição. Dentre a lista, *Teleocichla* sp. "malhada", *Leporinus julii* e *Crenicichla* sp. "faixa preta" foram as espécies mais frequentes entre os agrupamentos, enquanto que *Myleus torquatus*, *Bryconops* sp., Characidae sp. "nova", *Moenkhausia* sp., *Bryconops caudomaculatus*, *Aequidens* sp., *Laemolyta taeniata*, *Moenkhausia* sp. "ponto caudal", *Moenkhausia* sp2, *Iguanodectes* sp., *Brycon* sp., *Leporinus tigrinus*, *Moenkhausia lepidura*, *Lithodoras dorsalis* foram espécies exclusivas de alguns dos agrupamentos (**Tabela 25**).

Síntese da conectividade espaço-temporal

Foi detectada diferença entre os agrupamentos, tanto para a abundância relativa ($F_{(5;75)}=21,98$; $p<0,001$), quanto para a riqueza entre as amostras ($F_{(5;75)}=81,57$; $p<0,001$). Um arranjo entre os agrupamentos indica G_{2.b} maior riqueza e abundância, G_{2.a} maior riqueza e menor abundância, G_{2.c} maior abundância e menor riqueza, G_{1.b} abundância intermediária e menor riqueza, G_{1.a} menor riqueza e abundância (**Figura 59**).

Tabela 25 - Frequência relativa das espécies típicas nos agrupamentos

| Espécies | G _{1.a} | G _{1.b} | G _{2.a} | G _{2.b} | G _{2.c} |
|--------------------------------------|------------------|------------------|------------------|------------------|------------------|
| <i>Teleocichla</i> sp. "malhada" | 20,4 | 20,8 | 10,2 | 3,9 | |
| <i>Leporinus julii</i> | 19,0 | 3,8 | 11,2 | 6,0 | |
| <i>Crenicichla</i> sp. "faixa preta" | | 2,3 | 17,2 | 4,0 | 7,3 |
| <i>Brycon pesu</i> | 2,9 | 12,1 | 5,1 | | |
| Characidae spp. | 3,5 | 11,5 | | 19,5 | |
| <i>Crenicichla</i> sp. "laranja" | 5,8 | | 2,3 | 4,3 | |
| <i>Leporinus</i> sp. "verde" | 5,5 | 15,1 | | | |
| <i>Leporinus fasciatus</i> | 5,6 | 2,3 | | | |
| <i>Hemigrammus</i> sp. | 18,4 | | | 4,0 | |
| <i>Leporinus</i> sp 2 | | 2,8 | 9,8 | | |

| Espécies | G _{1.a} | G _{1.b} | G _{2.a} | G _{2.b} | G _{2.c} |
|---------------------------------------|------------------|------------------|------------------|------------------|------------------|
| <i>Moenkhausia xinguensis</i> | | | 23,7 | | 5,4 |
| <i>Teleocichla</i> sp. | | | | 3,3 | 60,9 |
| <i>Myleus torquatus</i> | 2,8 | | | | |
| <i>Bryconops</i> sp. | | 8,2 | | | |
| <i>Characidae</i> sp. "nova" | | 7,9 | | | |
| <i>Moenkhausia</i> sp. | | 3,6 | | | |
| <i>Bryconops caudomaculatus</i> | | 3,1 | | | |
| <i>Aequidens</i> sp. | | 2,1 | | | |
| <i>Laemolyta taeniata</i> | | | 2,3 | | |
| <i>Moenkhausia</i> sp. "ponto caudal" | | | | 14,4 | |
| <i>Moenkhausia</i> sp 2 | | | | 10,5 | |
| <i>Iguanodectes</i> sp. | | | | 7,4 | |
| <i>Brycon</i> sp. | | | | 4,4 | |
| <i>Leporinus tigrinus</i> | | | | 3,0 | |
| <i>Moenkhausia lepidura</i> | | | | | 13,6 |
| <i>Lithodoras dorsalis</i> | | | | | 4,1 |
| Número de espécies | 9 | 13 | 8 | 12 | 5 |
| Número de espécies exclusivas | 1 | 5 | 1 | 5 | 2 |

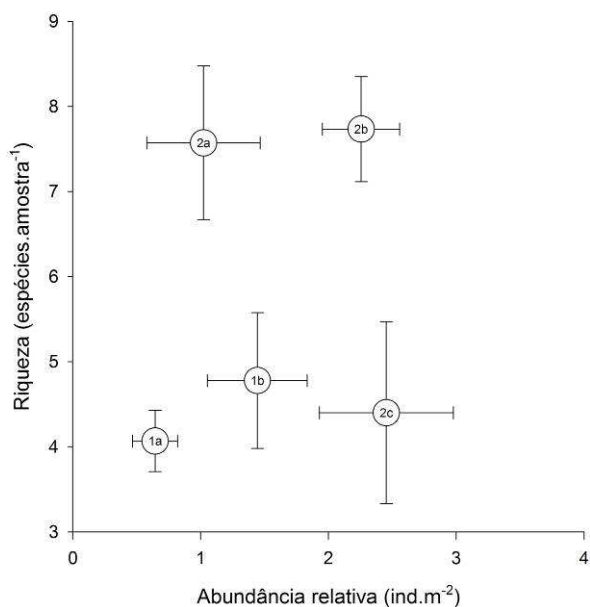


Figura 59 - Valores médios e erro padrão da média de abundância relativa e riqueza de espécies em função dos agrupamentos

Com base nestes resultados, pode-se inferir que existe uma assembléia de peixes específica na coluna d'água, associada aos ambientes de pedrais, além da abundante ictiofauna bentônica, já descrita anteriormente. Aqui estes peixes podem encontrar áreas de refugio, além de contribuírem como fontes de alimento outros (Camargo, 2004). A riqueza e diversidade podem ser afetadas de forma intensa pelo tipo de formação rochosa que constitui o fundo do ambiente. Assim, superfícies rochosas com poucos refúgios oferecem menos

oportunidades de habitats para determinadas espécies, o que pode se refletir na abundância íctica: um padrão comparável ao que pode ocorrer em ambientes de recifes de coral (LUCKHURST & LUCKHURST, 1978).

Para explicar a sucessão temporal de espécies deve ser considerado que o ciclo hidrológico altera a disponibilidade de ambientes ao longo do ano. Assim, a enchente representa novas oportunidades para a ocupação de habitats, não acessíveis durante o período seco. Desta forma, ambientes que foram recentemente inundados, mesmo que apresentem as características de substrato ideais, podem apresentar abundância e riqueza relativamente inferiores.

A ICTIOFAUNA DOS IGARAPÉS (Tapagem)

Composição taxonômica

Nos igarapés estudados no rio Xingu, foram capturados 6.750 indivíduos, pertencentes a 158 espécies, distribuídas em 26 famílias e 06 ordens. Dentre as ordens Characiformes (95 espécies) foi a que apresentou o maior número de espécies, seguida de Siluriformes (30 espécies) e posteriormente Perciformes (17 espécies) e Gymnotiformes (09 espécies), enquanto que Cyprinodontiformes (04 espécies) e Synbranchiformes (02 espécies) apresentaram os menores números de espécies (Anexo 07). Uma grande lacuna sobre o conhecimento taxonômico desta fauna foi constatado, já que trata-se de espécies de pequeno porte, que são exclusivas de ambientes de igarapés, ainda pouco estudados em sua ictiofauna. Assim, um grande número destas espécies precisa ainda de uma classificação taxonômica mais precisa, que deve surgir de um estudo mais aprofundado e específico para a taxonomia e biologia da ictiofauna de igarapés.

A família Characidae dos Characiformes foi a que apresentou o maior número de espécies (68 espécies), seguida de Loricariidae dos Siluriformes (17 espécies) e Cichlidae dos Perciformes (16 espécies) e em um patamar imediatamente inferior Curimatidae, Characiformes (10 espécies). O restante das famílias com maior diversificação específica (Callichthyidae, Siluriformes; Crenuchidae e Erythrinidae, Characiformes) apresentaram 04 espécies. A importância dos Characiformes, Perciformes e Siluriformes foi marcante ao representar 95% da abundância e 98% da biomassa total (**Tabela 26**).

Tabela 26 - Abundância e biomassa relativas entre as ordens, para a fauna de igarapés.

| <u>Ordens</u> | <u>Abundância (%)</u> | <u>Biomassa (%)</u> |
|--------------------|-----------------------|---------------------|
| Characiformes | 68,50 | 68,79 |
| Perciformes | 16,62 | 17,94 |
| Siluriformes | 9,90 | 11,89 |
| Cyprinodontiformes | 3,94 | 0,18 |
| Gymnotiformes | 0,70 | 1,03 |
| Synbranchiformes | 0,34 | 0,18 |

Com relação a abundância, as famílias Characidae (60,70%), Cichlidae (16,62%), Loricariidae (5,76%), Crenuchidae (4,13%) foram as mais expressivas. Já na biomassa total, foram as famílias Erythrinidae (46,47%), Cichlidae (17,94%), Characidae (16,60%) e Loricariidae (9,69%).

A família Characidae foi a mais abundante em todos os setores e períodos. Já a família Cichlidae seguiu na ordem de importância (1,71-6,97%) em todos os setores, a exceção do setor V, no período de seca (29,93%) no qual sua abundância foi mais elevada do que os Characidae. A família Crenuchidae, também apresentou abundância em patamar inferior em todos os setores e períodos (1,50-4,46%), a exceção do setor V, no período de enchente (15,37%). Os Loricariidae apresentaram abundância mais elevada no setor I, no período de seca (11,33%) e setor V, no período de enchente (8,05%) e abundância praticamente nula no restante das combinações entre períodos e setores. Poeciliidae apresentou abundância muito baixa ou praticamente nula em todos os setores e períodos, a exceção do setor I, no período de enchente (9,60%) (**Tabela 27**).

Com relação à biomassa total, a família Characidae apresentou valores mais elevados, entre os setores no período de enchente (74,14-76,85%) e valores em um patamar muito inferior entre os setores no período de seca (10,38-15,37%). Já Erythrinidae, apresentou um padrão oposto, com valores mais elevados nos setores no período de seca (41,58-58,90%), quando comparados a patamares quase nulos no período de enchente (0,65-1,75%). A família Loricariidae, apresentou valores muito baixos em todos os setores e períodos (1,40-4,03%), a exceção do setor V, no período de seca (24,60%). Cichlidae apresentou valores de biomassa consideráveis em todos os setores e períodos (4,53-8,21%), a exceção do setor I, no período de seca (24,03%). Já a família Crenuchidae, apresentou valores muito baixos em todos os setores e períodos (0,34-1,55%), a exceção do setor V, no período de enchente (Nas análises inferenciais sobre a variação espaço temporal apenas 126 espécies foram incluídas, pode dificuldades de identificação das restantes e falhas nas variáveis coletadas, nestes ambientes. Dentre estas, o setor I, em todos os períodos, apresentou riqueza de 85 espécies, enquanto que o setor V, em todos os períodos, apresentou 80 espécies. Com relação a riqueza entre os períodos de coleta, o período de seca apresentou 73 espécies e o de enchente 75 espécies (Tabela 29).

Tabela 28).

Tabela 27 - Abundância relativa (%) total de famílias encontradas na ictiofauna de Igarapés, de acordo com os setores e períodos

| Famílias | I | | V | |
|--------------|-------|-------|-------|-------|
| | S | E | S | E |
| Characidae | 65,88 | 81,86 | 54,06 | 71,22 |
| Cichlidae | 6,97 | 2,25 | 29,93 | 1,71 |
| Crenuchidae | 3,19 | 1,50 | 4,46 | 15,37 |
| Loricariidae | 11,33 | 0,90 | 0,93 | 8,05 |
| Poeciliidae | 0,92 | 9,60 | 2,16 | 0,24 |

Nota: algarismos romanos maiúsculos – setores; S – período de seca; E – enchente

Nas análises inferenciais sobre a variação espaço temporal apenas 126 espécies foram incluídas, pode dificuldades de identificação das restantes e falhas nas variáveis coletadas, nestes ambientes. Dentre estas, o setor I, em todos os períodos, apresentou riqueza de 85 espécies, enquanto que o setor V, em todos os períodos, apresentou 80 espécies. Com relação a riqueza entre os períodos de coleta, o período de seca apresentou 73 espécies e o de enchente 75 espécies (Tabela 29).

Tabela 28 - Biomassa relativa (%) das famílias encontradas na ictiofauna de igarapés, de acordo com os setores e períodos

| Famílias | I | | V | |
|--------------|-------|-------|-------|-------|
| | S | E | S | E |
| Characidae | 10,38 | 76,85 | 15,37 | 74,14 |
| Erythrinidae | 58,90 | 1,75 | 41,58 | 0,65 |
| Loricariidae | 2,34 | 1,40 | 24,60 | 4,03 |
| Cichlidae | 24,03 | 8,21 | 6,67 | 4,53 |
| Crenuchidae | 0,34 | 1,55 | 1,01 | 8,61 |

Nota: algarismos romanos maiúsculos – setores; S – período de seca; E – enchente

Somente 04 espécies foram encontradas em todos os setores e períodos, sendo estas: *Apistogramma* sp., *Hoplias malabaricus*, *Moenkhausia oligolepis*, Poeciliidae sp., o que é um indicador de especificidade existente na composição faunística desses igarapés e a baixa taxa de similaridade. O número de espécies exclusivas a um dado setor e período foi bastante elevado, alcançando 81 espécies. Estas características podem ser devido à fatores históricos de formação destes sistemas de drenagem ou simplesmente atribuíveis a processos ecológicos mais recentes de ocupação de novos espaços pelas espécies. Maiores estudos são necessários para concluir sobre estas hipóteses.

Os igarapés estudados localizam-se no setor I e V da subdivisão de rio. No setor I, no período de seca foram registradas 18 espécies exclusivas: *Caenotropus labyrinthicus*, Characidae spp., *Characidium* sp. 4, *Cichla melaniae*, Cichlidae sp., *Creagrutus* sp., *Curimatella meyeri*, *Curimatella* sp., *Cynopotamus essequibensis*, *Cyphocharax* sp., *Cyphocharax spilurus*, *Leporinus* sp. 2, *Loricaria* sp., *Myleus schomburgkii*, *Roeboexodon guyanensis*, *Satanoperca jurupari*, *Tetragonopterus chalceus*, *Triporthus curtus*. Neste mesmo setor, mas no período de enchente, foram encontradas 24 espécies exclusivas, sendo estas: *Apistogramma eunotus*, *Aspidoras* cf. *maculosus*, *Brycon* aff. *pesu*, *Brycon pesu*, *Bryconamericus* aff. *stramineus*, Characidae sp.10, Characidae sp. 12, Characidae sp.13, Characidae sp. 6, Characidae sp. 9, *Cichla* sp., *Crenicichla lepidota*, *Hemiodus goeldii*, *Hemiodus* sp., *Iguanodectes spilurus*, *Ituglanis* sp., *Jupiaba minor*, *Jupiaba ocellata*, *Myleus torquatus*, *Poecilia* sp., *Retroculus xinguensis*, *Rineloricaria* cf. *platyura*, *Thayeria boehlkei*, *Thayeria* sp.

Uma riqueza exclusiva semelhante foi observada no setor V, sendo que neste no período de seca foram registradas 19 espécies exclusivas: *Ancistrus* sp., *Brachyhypopomus beebei*, *Bryconamericus* sp., Cichlidae sp., *Copeina* sp., Gasteropelecidae sp., *Gymnorhamphichthys* sp., *Gymnotus* sp., *Hemigrammus tridens*, *Hipopomatinae* sp., *Hoplias aimara*, *Hoplias* sp., Hypoptopomatinae sp. 1, Loricariinae sp., *Phenacogaster pectinatus*, Pimelodidae sp., *Prochilodus nigricans*, *Rivulus* sp., *Squaliforma emarginata*. Um total de 20 espécies

exclusivas foi encontrado neste setor, no período de enchente, sendo: *Aequidens* sp., *Ancistrus* sp. “bola”, *Astyanax fasciatus*, *Brachyhalcinus orbicularis*, *Bryconops* sp., Characidae sp. 14, Characidae sp. 16, Characidae sp. 17, Characidae sp. 3, Characidae sp. 4, *Cyphocharax gouldingi*, *Gasteropelecus sternicla*, *Gymnorhamphichthys* cf. *hypostomus*, *Hemigrammus marginatus*, *Heptapterus* sp., *Hyphessobrycon* cf. *copelandi*, *Jupiaba* cf. *ocellata*, *Leporinus maculatus*, *Moenkhausia lepidura*, Rivulidae sp.

A composição temporal apresentou 51 espécies exclusivas no período de seca e 53 espécies exclusivas no período de enchente. O número de espécies comuns a ambos períodos foi relativamente baixo, representado por 22 espécies.

Um total de 14 espécies foram assinaladas em ambos setores, durante o período de seca, sendo estas: *Bunocephalus* sp., Characidae sp., *Characidium* sp., Cichlasomatinae sp., *Corydoras* sp., *Ctenobrycon* sp., Curimatidae sp., *Hoplerythrinus unitaeniatus*, *Hypostomus plecostomus*, *Iguanodectes* sp., *Poptella compressa*, *Poptella* sp., *Rhamdia* sp., *Tetragonopterus* sp. Enquanto que 09 espécies foram assinaladas em ambos setores, durante o período de enchente, sendo estas: Characidae sp.15, Characidae sp.5, *Characidium fasciatum*, *Creagrutus cracentis*, *Knodus* sp., *Knodus* cf. *savannensis*, Loricariidae sp.1, Loricariidae sp.2, *Pimelodella cristata* (Tabela 29).

Tabela 29 – Número de espécies exclusivas e comuns da ictiofauna entre setores e períodos, nos ambientes de igarapés

| I | | V | | S |
|-----|-----|-----|-----|-----|
| S | E | S | E | |
| | | | (+) | 20 |
| | | (+) | | 19 |
| | | (+) | (+) | 2 |
| | (+) | | | 24 |
| | (+) | | (+) | 9 |
| | (+) | (+) | | 2 |
| | (+) | (+) | (+) | 1 |
| (+) | | | | 18 |
| (+) | | | (+) | 1 |
| (+) | | (+) | | 14 |
| (+) | | (+) | (+) | 3 |
| (+) | (+) | | | 4 |
| (+) | (+) | | (+) | 2 |
| (+) | (+) | (+) | | 3 |
| (+) | (+) | (+) | (+) | 4 |
| 49 | 49 | 48 | 42 | 126 |

Nota: algarismos romanos maiúsculos – setores; S – período de seca; E – enchente

Abundância, biomassa e riqueza

Avaliando-se os efeitos dos setores do rio e épocas de coleta sobre o número total de espécies capturadas nas amostragens, após a transformação dos dados, via logaritmo natural, foi encontrado efeito significativo do fator espacial ($F_{(1;31)}=9,46$; $p<0,01$), no caso do número total de espécies capturadas nas amostragens. Já para o número de espécies por local de amostragem, foi assinalado efeito, tanto dos setores ($F_{(1;31)}=24,29$; $p<0,01$), quanto da época de coleta ($F_{(1;31)}=4,37$; $p<0,01$).

O número total de espécies capturadas nas amostragens apresentou equivalência entre os períodos de coleta, em ambos setores. Entretanto, o setor I (médias: 11,80-18,00 espécies) apresentou maior número de espécies capturadas do que o setor V (médias: 7,83-8,91 espécies).

No caso do número de espécies por área de amostragem, o setor V apresentou equivalência entre os períodos de coleta, enquanto que no setor I, o período de seca (média \pm desvio padrão: $0,60\pm 0,15$ espécies.m⁻²) apresentou uma riqueza bem superior à do período de enchente (média \pm desvio padrão: $0,36\pm 0,26$ espécies.m⁻²).

O setor I (médias: 4,20-10,29 espécies.m⁻²) apresentou maior número de espécies por área de amostragem que setor V (médias: 2,03-6,02 espécies.m⁻²), o que poderia refletir um maior grau de conservação dos igarapés do setor mais a montante da área de estudo (Figura 60).

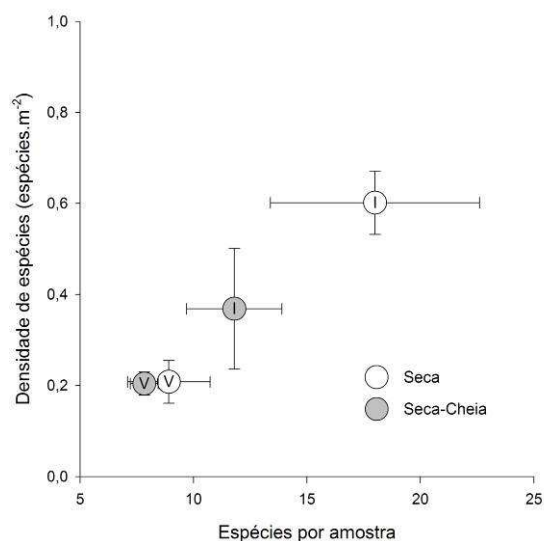


Figura 60 - Valores médios e erro padrão da média do número total de espécies capturadas nas amostragens e do número de espécies por área de amostragem, em função dos setores e períodos de coleta, no ambiente de igarapés.

A abundância relativa apresentou-se influenciada pelo efeitos de setores ($F_{(1;31)}=4,21$; $p<0,05$) e dos períodos de coleta ($F_{(1;31)}=6,34$; $p<0,05$). No setor V, foi observada diferença entre os períodos, sendo a abundância média da seca (média \pm desvio padrão: $5,59\pm 7,78$ indivíduos.m⁻²) maior que a do período de enchente (média \pm desvio padrão: $0,88\pm 0,60$ indivíduos.m⁻²). Um padrão semelhante de resposta foi observado no setor I, onde o período de seca (média \pm

desvio padrão: $11,48 \pm 9,88$ indivíduos.m⁻²) apresentou abundância relativa superior ao período de enchente (média \pm desvio padrão: $4,51 \pm 4,81$ indivíduos.m⁻²). Em ambos períodos o setor I (médias: 4,51-11,48 indivíduos.m⁻²) foi superior ao setor V (médias: 0,88-5,59 indivíduos.m⁻²) (Figura 61).

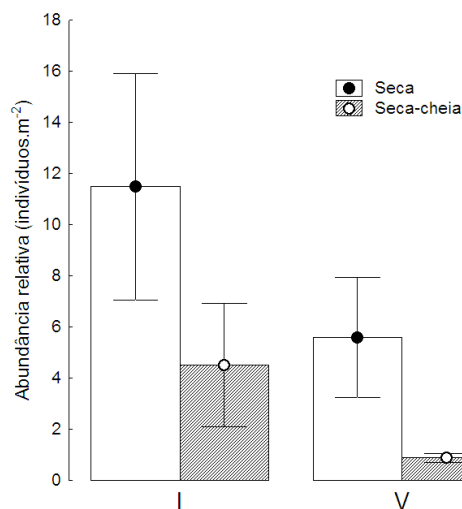


Figura 61 - Abundância média e erro padrão, em função dos setores e períodos de coleta, nos ambientes de Igarapés

Diversidade

Os estimadores de riqueza e diversidade são apresentados na Tabela 30. A representatividade das espécies capturadas, considerando setores e períodos foi praticamente constante (38% do total de espécies), a exceção do setor V, no período de enchente, onde foi observada uma ligeira redução na representatividade (33% do total de espécies). O componente espacial apresentou representatividade entre 63 e 67% do total de espécies capturadas, enquanto que o componente temporal apresentou uma faixa inferior, situada entre 58 e 60% (Tabela 30).

Tabela 30 - Valores de riqueza, abundância, número de indivíduos da espécie com maior abundância ($N_{(max)}$), índice de dominância de Berger-Parker ($I_{(B-P)}$) e índice de diversidade de Shannon-Weaver (H') e a respectiva estimativa de variância, entre os setores e períodos de coleta, capturados nos ambientes de Igarapés

| Setor | Período | N | N(Max) | I(B-P) | S | H'± Var(H') |
|-------|----------|-------|--------|--------|-----|-------------|
| I | Seca | 2.066 | 1.165 | 0,564 | 49 | 1,89±0,038 |
| I | Enchente | 667 | 175 | 0,262 | 49 | 2,91±0,05 |
| V | Seca | 3.004 | 1.261 | 0,42 | 48 | 1,91±0,028 |
| V | Enchente | 410 | 124 | 0,302 | 42 | 2,62±0,068 |
| I | Todos | 2.733 | 1.165 | 0,426 | 85 | 2,64±0,034 |
| V | Todos | 3.414 | 1.261 | 0,369 | 80 | 2,33±0,029 |
| Todos | Seca | 5.070 | 2.426 | 0,479 | 73 | 2,06±0,024 |
| Todos | Enchente | 1.077 | 185 | 0,172 | 75 | 3,28±0,039 |
| Total | Total | 6.147 | 2.426 | 0,395 | 126 | 2,66±0,024 |

O efeito temporal foi mais influente do que o espacial; o teste assinalou maior diversidade no período de enchente, sendo que o setor I apresentou neste período a maior diversidade (**Tabela 30 e Figura 62**). Com o aumento do espelho de água, novos ambientes disponíveis na enchente permitem a ocupação destes habitats, o que explica estes resultados.

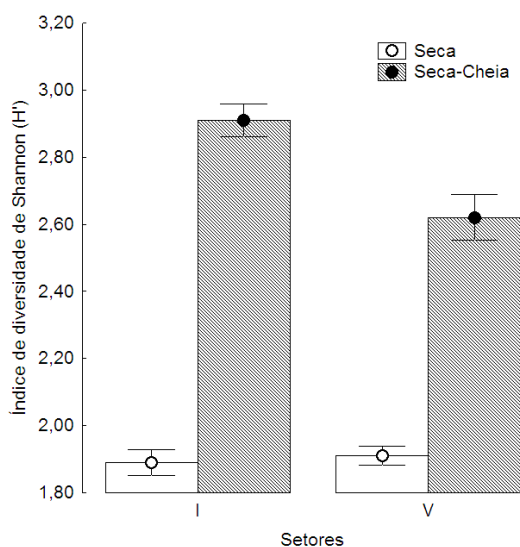


Figura 62 - Índice de diversidade de Shannon Weaver e variância deste estimador, entre os setores e períodos de coleta, para a ictiofauna capturada em igarapés.

A representatividade total de espécies em relação as estimadas pelas técnicas não paramétricas foi de cerca de 68%, em média. No período de seca a representatividade teve melhor desempenho, com cerca de 75%. Os menores valores de representatividade, foram para a enchente, com cerca entre 52 e 61%, em média entre todos os estimadores (Figura 63 e **Tabela 31**).

Os resultados indicam que o esforço aplicado (expresso através do número de amostras) ainda não foi totalmente suficiente para registrar toda riqueza de espécies dos igarapés estudados. A diversidade de habitats que se geram no início da enchente, nestes ambientes, permitem processos sucessionais e de colonização. Aqui ocorre também a “arribação” de peixes para desova, daquelas espécies com desovas ajustadas ao regime sazonal de enchentes. Desta forma, a variabilidade na composição da fauna de igarapés pode ser compreendida, pela dinâmica da paisagem e a variabilidade de habitats em pequenos trechos destes riachos.

Tabela 31 - Valores de riqueza estimada e representatividade em relação a da riqueza observada, nos setores e períodos e interações entre estes, no ambiente igarapé

| Setor | Período | S | Riqueza | | | | | Representatividade | | | | |
|-------|------------|----|-------------------|-------------------|------------------|------------------|-----|--------------------|-------------------|------------------|------------------|-----|
| | | | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B |
| I | Seca | 49 | 57 | 70 | 67 | 75 | 58 | 87% | 70% | 73% | 65% | 85% |
| I | Seca-Cheia | 49 | 113 | 161 | 81 | 101 | 63 | 43% | 30% | 60% | 48% | 78% |
| I | Todos | 85 | 123 | 156 | 130 | 157 | 104 | 69% | 55% | 66% | 54% | 81% |

| Setor | Período | S | Riqueza | | | | | Representatividade | | | | |
|-------|------------|-----|-------------------|-------------------|------------------|------------------|-----|--------------------|-------------------|------------------|------------------|-----|
| | | | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B | CH ₍₁₎ | CH ₍₂₎ | J ₍₁₎ | J ₍₂₎ | B |
| V | Seca | 48 | 50 | 82 | 66 | 73 | 57 | 96% | 59% | 72% | 66% | 84% |
| V | Seca-Cheia | 42 | 72 | 90 | 64 | 79 | 51 | 59% | 47% | 66% | 53% | 82% |
| V | Todos | 80 | 92 | 115 | 114 | 125 | 96 | 87% | 70% | 70% | 64% | 83% |
| Todos | Todos | 126 | 164 | 222 | 186 | 226 | 152 | 77% | 57% | 68% | 56% | 83% |

Nota: S – riqueza observada; CH₍₁₎, CH₍₂₎ – Chao I e II; J₍₁₎, J₍₂₎ – Jackniffe I e II; B - bootstrap

Conectividade espaço-temporal

Classificação e ordenação

Através da análise de *cluster*, foram classificados os seguintes agrupamentos, para a abundância nos ambientes de igarapés: G₁ – período de seca, em ambos setores; G2.a – período de enchente, no setor I; G2.b – período de enchente, no setor V (Figura 64).

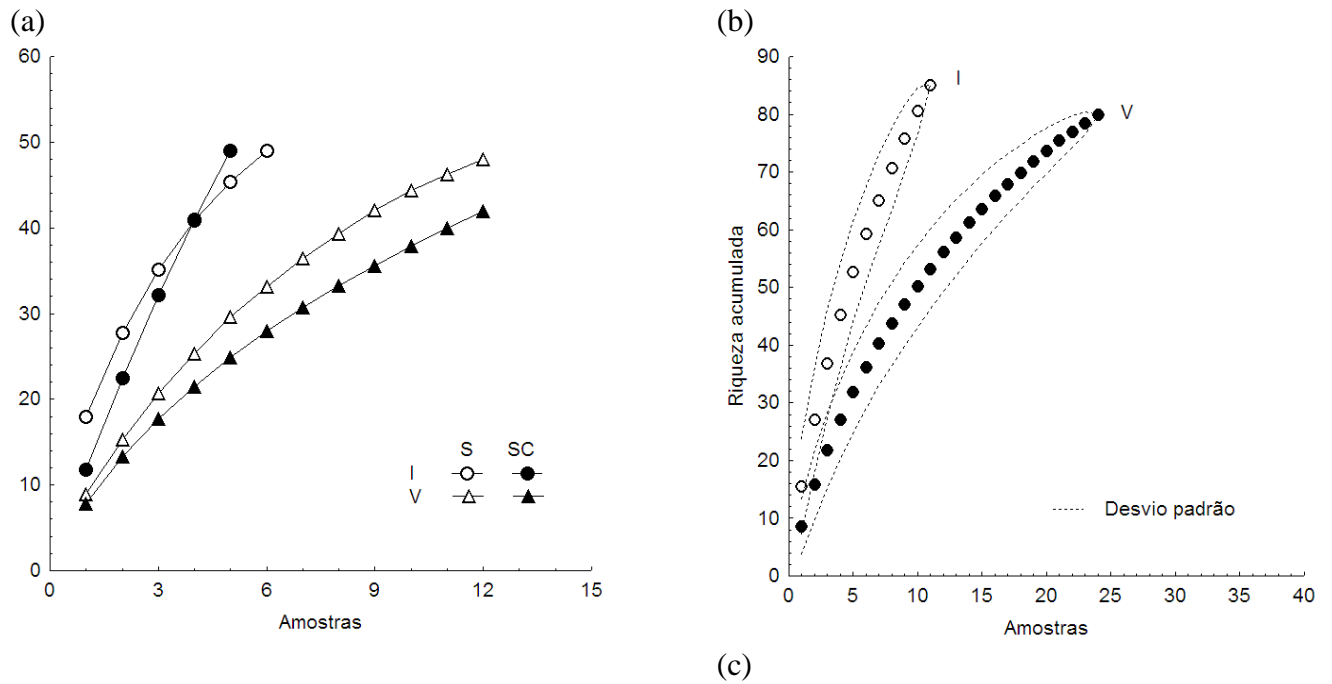
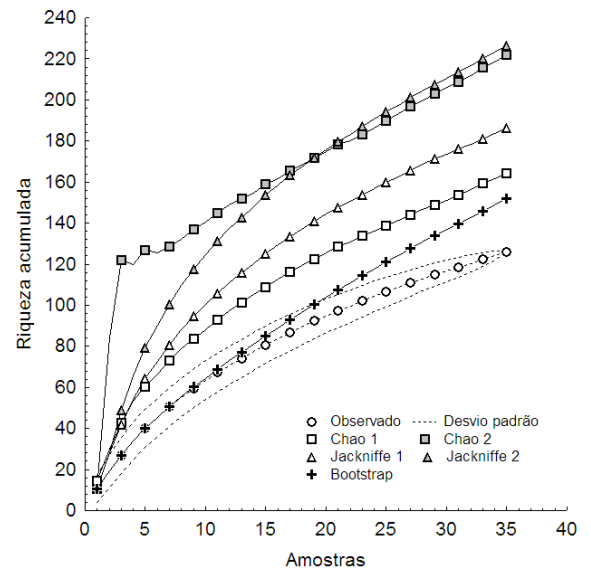


Figura 63 - Curvas de coletor para (a) setores e períodos de coleta; (b) setores e os respectivos valores de desvio padrão; (c) total e os respectivos valores de desvio padrão e estimativas de riqueza por meio de métodos não-paramétricos



Como espécies exclusivas foram agrupadas: G₁ – 53 espécies exclusivas, representadas por : *Aequidens* sp., *Ancistrus* sp. “bola”, *Apistogramma eunotus*, *Aspidoras* cf. *maculosus*, *Astyanax fasciatus*, *Brachygalaxias orbicularis*, *Brycon* af. *pesu*, *Brycon pesu*, *Bryconamericus* aff. *stramineus*, *Bryconops* sp., Characidae sp. 10, Characidae sp. 12, Characidae sp. 13, Characidae sp. 14, Characidae sp. 15, Characidae sp. 16, Characidae sp. 17, Characidae sp. 3, Characidae sp. 4, Characidae sp. 5, Characidae sp. 6, Characidae sp. 9, *Characidium fasciatum*, *Cichla* sp., *Creagrutus cracentis*, *Crenicichla lepidota*, *Cyphocharax gouldingi*, *Gasteropelecus sternicla*, *Gymnorhamphichthys* cf. *hypostomus*, *Hemigrammus marginatus*, *Hemiodus goeldii*, *Hemiodus* sp., *Heptapterus* sp., *Hyphessobrycon* cf. *copelandi*, *Iguanodectes spilurus*, *Ituglanis* sp., *Jupiaba* cf. *ocellata*, *Jupiaba minor*, *Jupiaba ocellata*, *Knodus* sp., *Knodus* cf. *savannensis*, *Leporinus maculatus*, Loricariidae sp. 1, Loricariidae sp. 2, *Moenkhausia lepidura*, *Myleus torquatus*, *Pimelodella cristata*, *Poecilia* sp., *Retroculus xinguensis*, *Rineloricaria* cf. *platyura*, Rivulidae sp., *Thayeria boehlkei*, *Thayeria* sp. No G_{2.a}, foram registradas 18 espécies exclusivas, sendo estas: *Caenotropus labyrinthicus*, Characidae spp., *Characidium* sp. 4, *Cichla melaniae*, Cichlidae, *Creagrutus* sp., *Curimatella meyeri*, *Curimatella* sp., *Cynopotamus essequibensis*, *Cyphocharax* sp., *Cyphocharax spilurus*, *Leporinus* sp. 2, *Loricaria* sp., *Myleus schomburgkii*, *Roeboexodon guyanensis*, *Satanoperca jurupari*, *Tetragonopterus chalceus*, *Triportheus curtus*. E no agrupamento G_{2.b} foram assinaladas 19 espécies exclusivas, sendo estas: *Ancistrus* sp., *Brachyhypopomus beebei*, *Bryconamericus* sp., Cichlidae sp., *Copeina* sp., *Gasteropelecidae* sp., *Gymnorhamphichthys* sp., *Gymnotus* sp., *Hemigrammus tridens*, Hipopomatinae sp., *Hoplias aimara*, *Hoplias* sp., Hypoptopomatinae sp. 1, Loricariinae sp., *Phenacogaster pectinatus*, Pimelodidae sp., *Prochilodus nigricans*, *Rivulus* sp., *Squaliforma emarginata*.

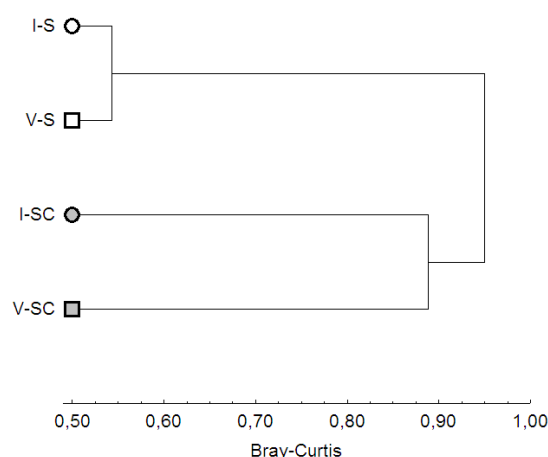


Figura 64 - Dendrograma de dissimilaridade entre os setores e períodos de coleta, em função da abundância relativa, nos ambientes de igarapés

Apistogramma sp. ocorreu em todos os agrupamentos, entretanto com baixa abundância relativa em G₁ e abundância relativa muito elevada em G_{2.b}. Já as espécies Characidae sp. 1 e *Otocinclus* sp. foram típicas entre G₁ e G_{2.a}, com inversão de abundância relativa em ambos casos. Enquanto que Poeciliidae sp. e *Moenkhausia oligolepis* foram típicas entre G₁ e G_{2.b}. Enquanto que as espécies *Phenacogaster* sp., *Characidium* sp., *Corydoras* sp. e Characidae sp. foram típicas dos agrupamento 2.a e 2.b, ressaltando-se que a espécie Characidae sp. apresentou abundância relativa muitíssimo elevada (42-56%) (Tabela 32).

As espécies Characidae sp. 5, Characidae sp. 13, *Characidium fasciatum*, Characidae sp. 6, Characidae sp. 3, *Bryconamericus* aff. *stramineus*, *Poecilia* sp., *Creagrutus cracentis*, *Hyphessobrycon* cf. *copelandi*, *Knodus* cf. *savannensis*, *Thayeria boehlkei*, Characidae sp. 9, Characidae sp. 8, *Knodus* sp., *Jupiaba ocellata*, *Hyphessobrycon* sp., Characidae sp. 10, foram típicas do agrupamento G₁. Já as espécies Loricariidae sp., Characidae sp. 2, *Rhamdia* sp. e *Cyphocharax* sp. foram típicas de G_{2.a}. Enquanto que as espécies *Bunocephalus* sp., Curimatidae sp., *Phenacogaster pectinatus* e *Poptella compressa* foram típicas do agrupamento G₂.

Tabela 32 - Abundância relativa das espécies típicas nos agrupamentos da ictiofauna, nos ambientes igarapés

| Espécie | G ₁ | G _{2.a} | G _{2.b} |
|-------------------------------|----------------|------------------|------------------|
| <i>Apistogramma</i> sp. | 1,21 | 6,63 | 29,13 |
| Characidae sp. 1 | 12,44 | 2,52 | |
| Poeciliidae sp. | 2,32 | | 2,16 |
| <i>Otocinclus</i> sp. | 1,86 | 10,12 | |
| <i>Moenkhausia oligolepis</i> | 1,02 | | 1,13 |
| <i>Phenacogaster</i> sp. | | 2,47 | 4,49 |
| <i>Characidium</i> sp. | | 2,57 | 4,46 |
| <i>Corydoras</i> sp. | | 4,11 | 2,20 |
| Characidae sp. | | 56,39 | 41,98 |
| Characidae sp. 5 | 17,18 | | |
| Characidae sp. 13 | 6,78 | | |
| <i>Characidium fasciatum</i> | 6,78 | | |

| Espécie | G ₁ | G _{2.a} | G _{2.b} |
|--|----------------|------------------|------------------|
| Characidae sp. 6 | 4,46 | | |
| Characidae sp. 3 | 4,09 | | |
| <i>Bryconamericus</i> aff. <i>stramineus</i> | 3,99 | | |
| Poecilia sp. | 3,71 | | |
| <i>Creagrutus cracentis</i> | 2,88 | | |
| <i>Hyphessobrycon</i> cf. <i>copelandi</i> | 2,69 | | |
| <i>Knodus</i> cf. <i>savannensis</i> | 2,60 | | |
| <i>Thayeria boehlkei</i> | 2,60 | | |
| Characidae sp. 9 | 1,76 | | |
| Characidae sp. 8 | 1,67 | | |
| <i>Knodus</i> sp. | 1,67 | | |
| <i>Jupiaba ocellata</i> | 1,30 | | |
| <i>Hyphessobrycon</i> sp. | 1,21 | | |
| Characidae sp. 10 | 1,11 | | |
| <i>Jupiaba minor</i> | 1,11 | | |
| Loricariidae sp. | | 1,02 | |
| Characidae sp. 2 | | 1,11 | |
| <i>Rhamdia</i> sp. | | 1,36 | |
| <i>Cyphocharax</i> sp. | | 3,29 | |
| <i>Bunocephalus</i> sp. | | | 1,30 |
| Curimatidae sp. | | | 1,33 |
| <i>Phenacogaster pectinatus</i> | | | 1,70 |
| <i>Poptella compressa</i> | | | 3,46 |

A topologia da rede de similaridade indicou uma enorme distância entre os grupos, sem encontrar similaridades suficientes para mostrar agrupamentos. Estes resultados indicam uma grande especificidade tanto em escala espacial, quanto temporal nestes ambientes sendo que cada setor e período pode ser considerado uma única unidade (**Figura 65**).

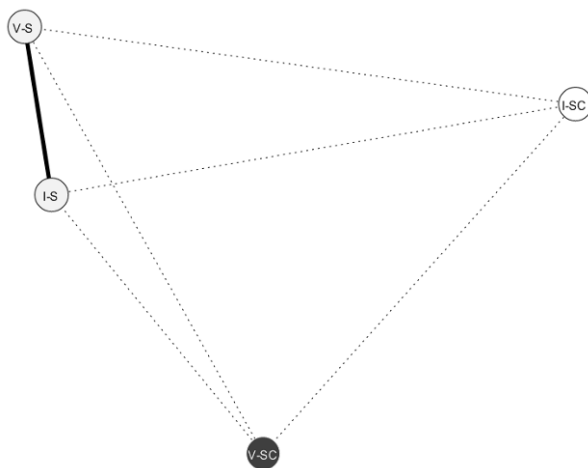


Figura 65 - Topologia da rede de similaridade da ictiofauna de ambientes de igarapés, por setores e períodos, arranjados segundo a técnica MDS.

Síntese da conectividade espaço-temporal

Tanto a abundância relativa ($F_{(3;35)}=10,12$; $p<0,01$), quanto a riqueza ($F_{(3;35)}=41,42$; $p<0,01$) e a biomassa ($F_{(3;35)}=11,70$; $p<0,01$) apresentaram diferenças altamente significativas entre os agrupamentos.

Com relação a abundância $G_{2.a}$ apresentou os valores mais elevados (média±desvio padrão: $11,48\pm 9,88$ ind.m⁻²), enquanto que $G_{2.b}$ apresentou valores intermediários (média±desvio padrão: $5,59\pm 7,78$ ind.m⁻²) e G_1 apresentou os menores valores (média±desvio padrão: $1,94\pm 2,99$ ind.m⁻²) (**Figura 66**).

A riqueza de espécies foi maior no agrupamento $G_{2.a}$ (média±desvio padrão: $18,00\pm 10,29$ espécies.amostra⁻¹), os outros agrupamentos apresentaram valores inferiores e equivalentes ($G_{2.b}$ ~ média±desvio padrão: $8,91\pm 6,02$ espécies.amostra⁻¹; G_1 ~ média±desvio padrão: $9,00\pm 3,27$ espécies.amostra⁻¹) (**Figura 67**).

A biomassa apresentou o mesmo padrão da riqueza. O agrupamento $G_{2.a}$ apresentou o maior valor médio (média±desvio padrão: $25,26\pm 26,24$ g.m⁻²), e o restante dos agrupamentos apresentou valores inferiores e equivalentes ($G_{2.b}$ ~ média±desvio padrão: $4,75\pm 5,18$ g.m⁻²; G_1 ~ média±desvio padrão: $0,59\pm 0,48$ g.m⁻²) (**Figura 66**).

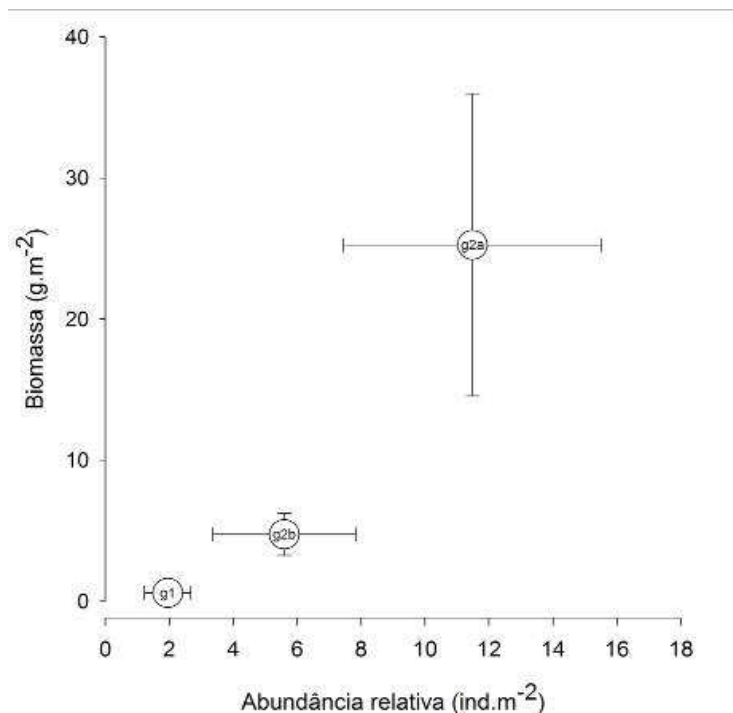


Figura 66 - Abundância e erro padrão em função da biomassa de ictiofauna nos ambientes igarapés

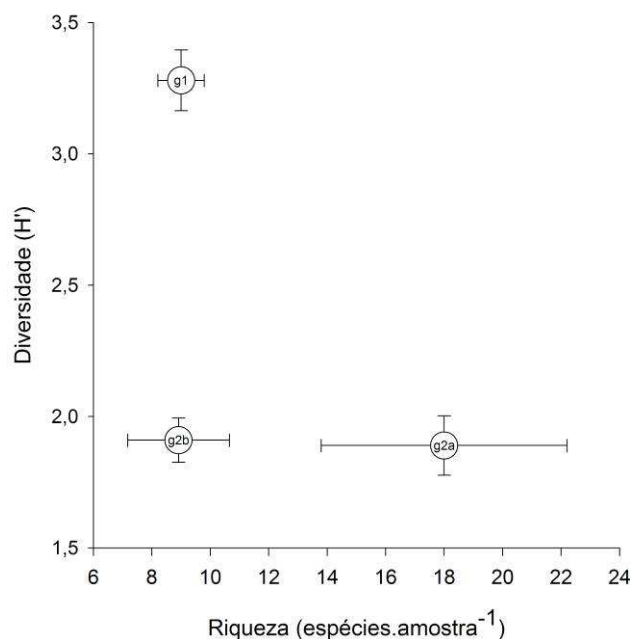


Figura 67 – Riqueza média e erro padrão em função dos índices de diversidade (H') e desvio padrão estimado, para os agrupamentos da ictiofauna, nos ambientes de igarapés.

A diversidade foi maior para o agrupamento G_1 ($H' \pm \text{var}(H') = 3,28 \pm 0,039$), em relação aos agrupamentos restantes ($G_{2.a} \sim H' \pm \text{var}(H') = 1,89 \pm 0,038$; $G_{2.b} \sim H' \pm \text{var}(H') = 1,91 \pm 0,028$), ou seja o período seco foi mais diverso que a enchente (**Figura 67**).

Deste modo, tem-se que o agrupamento $G_{2.a}$ apresentou os maiores valores, tanto de abundância quanto de biomassa, seguido de $G_{2.b}$, já O G_1 apresentou os menores valores de ambos indicadores (Figura 66). Com relação a riqueza, $G_{2.b}$ apresentou o maior número de espécies, enquanto que com relação a diversidade G_1 foi o que apresentou os maiores valores (Figura 67)

Um maior valor do índice de diversidade e o baixo valor de riqueza obtido para o agrupamento G_1 , que representa o período seco de todos os igarapés, indica que a densidade da ictiofauna se distribui de forma relativamente homogênea entre as espécies neste período do ano.

Os resultados encontrados para a ictiofauna dos igarapés estudados mostram que a fauna de cada um destas unidades tem características bastante particulares. Assim, mesmo que estes córregos pertencem todos à bacia do rio Xingu, existem fatores ainda não identificados que definem diferenças na estrutura e na abundância das assembléias de peixes dos mesmos. Desta forma, conclue-se que as perdas das condições ecológicas dos igarapés do setor do reservatório dos canais, ou de qualquer outro igarapé que venha ser afetado pelo empreendimento, não podem ser mitigadas (apenas compensadas) pela conservação de igarapés em outros setores do rio, como é o caso dos igarapés do setor I.

CAPÍTULO 3 - ECOLOGIA DA ICTIOFAUNA

INTRODUÇÃO

No rio Xingu, o ciclo hidrológico é relativamente previsível e implica na ocorrência de grandes flutuações de nível da água, de amplitude média anual de cerca de 8m. A alternância entre uma fase terrestre e uma fase aquática, ao longo do ano, leva à inundação periódica das áreas marginais florestadas, pelo transbordamento lateral de águas dos rios e ambientes associados (JUNK, *et al.*, 1989). Essas mudanças recorrentes do ambiente físico promovem modificações ambientais, químicas e físico-químicas às quais a biota responde por meio de adaptações morfológicas, anatômicas, fisiológicas ou comportamentais, ou pela mudança na estrutura da comunidade e na sua composição (JUNK, 1997).

O rio Xingu, é um dos mais interessantes afluentes do Amazonas. A paisagem variada do rio, com seus diversos ambientes, que incluem cachoeiras de grande porte, pedrais, ilhas, praias e uma enorme malha hídrica de córregos pequenos, constituem um complexo sistema de biótopos, que explicam sua enorme diversidade e riqueza de espécies, inclusive da ictiofauna. Lamentavelmente, os estudos sobre as formas de adaptação desta fauna, às características físicas, químicas e geográficas peculiares do rio são ainda muito incipientes, sendo necessário o incremento destes conhecimentos para poder monitorar os impactos futuros sobre esta biota. O presente capítulo resume os resultados dos estudos sobre a ecologia, formas de adaptação, estratégias reprodutivas, migrações e deslocamentos da fauna íctica no trecho de médio inferior e baixo rio Xingu.

MATERIAL E MÉTODO

As informações sobre adaptações da ictiofauna aos diversos momentos do ciclo hidrológico resultam de uma síntese entre levantamentos bibliográficos, observações diretas de campo e entrevistas com pescadores durante o acompanhamento de pescarias. Da mesma forma os dados sobre fenologia, das plantas que são utilizadas pela ictiofauna, resultam da coleta de informações junto aos moradores locais.

Os ciclos de maturidade sexual e as épocas de desova foram obtidos a partir da observação macroscópica das gônadas de 9800 indivíduos, capturados com redes de malha, durante as campanhas de 2000 e 2001. Os estádios de maturidade foram classificados de acordo com a escala de Vazzoler (1981) e as frequências foram contabilizadas.

Para a descrição do modelo de deslocamentos dos peixes, bem como a determinação dos locais de desova, foram realizadas entrevistas com moradores/pescadores. Neste caso, percorremos as margens do rio, ao longo de praticamente toda a área de estudo, com auxílio de uma embarcação de motor de popa junto com nossos informantes. O trecho entre Paquiçamba e as grandes cachoeiras, pouco antes de Belo Monte não foi visitado, devido às

dificuldades de navegação neste trecho. Cada entrevistado levava o entrevistador a um ou vários locais identificados com áreas de desova dos peixes. Nestes locais, anotavam-se as coordenadas geográficas e as características do local, as formações vegetais predominantes e o estado de conservação do ambiente.

Para a construção do modelo trófico do ecossistema aquático do rio Xingu, foram utilizados os dados coletados em Camargo (2004). A modelagem foi feita com base no programa ECOPATH de balanço de biomassas, de acordo com Christensen & Pauly (1992). Este software permite calcular os fluxos de energia entre os grupos tróficos, bem como estimar o número total de ligações “pathways” entre grupos e o tamanho médio da teia alimentar. Apesar das restrições do modelo, que tem por requisito que o sistema se encontre em equilíbrio, o ECOPATH é muito útil, pois permite: 1) identificar os principais grupos ou compartimentos que formam o ecossistema; 2) realizar uma síntese das informações biológicas disponíveis, facilitando a compreensão das mesmas; e 3) fornecendo um melhor entendimento dos aspectos quantitativos do ecossistema e da integração entres os componentes da biota (CAMARGO, 2004).

Para estudar o efeito das cachoeiras na conectividade da fauna íctica foram utilizados dados sobre a variabilidade genética em *Prochilodus nigricans*, fruto de uma dissertação de mestrado em andamento do Programa de Ecologia Aquática e Pesca da UFPA. Neste caso, amostras de músculo da região pré-dorsal de 75 exemplares foram coletados, durante os meses de setembro a dezembro de 2008, em cinco regiões do rio Xingu (**Figura 68**), com redes de malha. O material assim obtido foi fixado em etanol 100%.

Para as análises de genética foram analisados comparados seqüências de DNA de um fragmento de 400 pares de bases da região Alça-D (D-loope) do genoma mitocondrial. Para tal, foram seguidas as seguintes etapas:

- Extração de DNA utilizando Fenol/Clorofórmio de acordo com a adaptação do método clássico de Sambrook et al. (1989);
- Visualização de DNA através de eletroforese em mini-gel;
- Preparo das amostras a serem aplicadas no gel e interpretação;
- Aplicação de técnica da reação em cadeia da polimerase (PCR) (MULLIS *et al.*, 1986);
- Amplificação do PCR e extensão dos fragmentos;

Paralelamente aos estudos de genética molecular, foram realizadas 27 medições morfométricas e duas merísticas para cada exemplar (Tabela 33). Para eliminar o efeito do tamanho de cada exemplar, obtiveram-se as respectivas proporções de cada uma das medidas morfométricas em relação ao comprimento total. A partir destas proporções foram calculadas análises de componentes principais, combinando os dados das diferentes localidades e uma análise final, incluído todas as localidades amostradas.

Tabela 33 - Medidas morfométricas e merísticas realizadas para os exemplares de *Prochilodus nigricans* de cinco localidades do rio Xingu.

1. Distância do focinho ao processo occipital posterior
2. Distância do focinho à margem posterior do opérculo
3. Comprimento do primeiro rádio da nadadeira dorsal
4. Comprimento primeiro rádio da nadadeira peitoral
5. Distância do olho ao primeiro rádio da peitoral
6. Distância do olho ao primeiro rádio da dorsal
7. Distância da peitoral a dorsal.
8. Distância da peitoral ao primeiro rádio da nadadeira pélvica
9. Distância da peitoral ao último rádio da dorsal
10. Distância do primeiro rádio dorsal ao primeiro rádio pélvico.
11. Comprimento da base da nadadeira dorsal
12. Distância do primeiro rádio da pélvis ao último rádio da dorsal
13. Distância do primeiro rádio da pélvis a origem da anal
14. União do primeiro rádio pélvico – origem da nadadeira adiposa.
15. Último rádio da dorsal – origem da nadadeira anal.
16. Último rádio da dorsal a origem da nadadeira adiposa
17. Origem da anal – origem da nadadeira adiposa.
18. Comprimento da nadadeira anal.
19. Origem da nadadeira anal- término da nadadeira adiposa.
20. Origem da nadadeira adiposa término da nadadeira anal.
21. Comprimento da adiposa.
22. Término da nadadeira anal-término da nadadeira adiposa.
23. Término da nadadeira adiposa – origem da nadadeira caudal na porção ventral.
24. Término da anal – origem da caudal na posição dorsal.
25. Término da nadadeira adiposa – origem da caudal na posição ventral.
26. Término da adiposa origem da caudal na posição dorsal.
27. Profundidade do pedúnculo caudal.
28. Número de escamas na linha lateral
29. Número de rádios na nadadeira dorsal

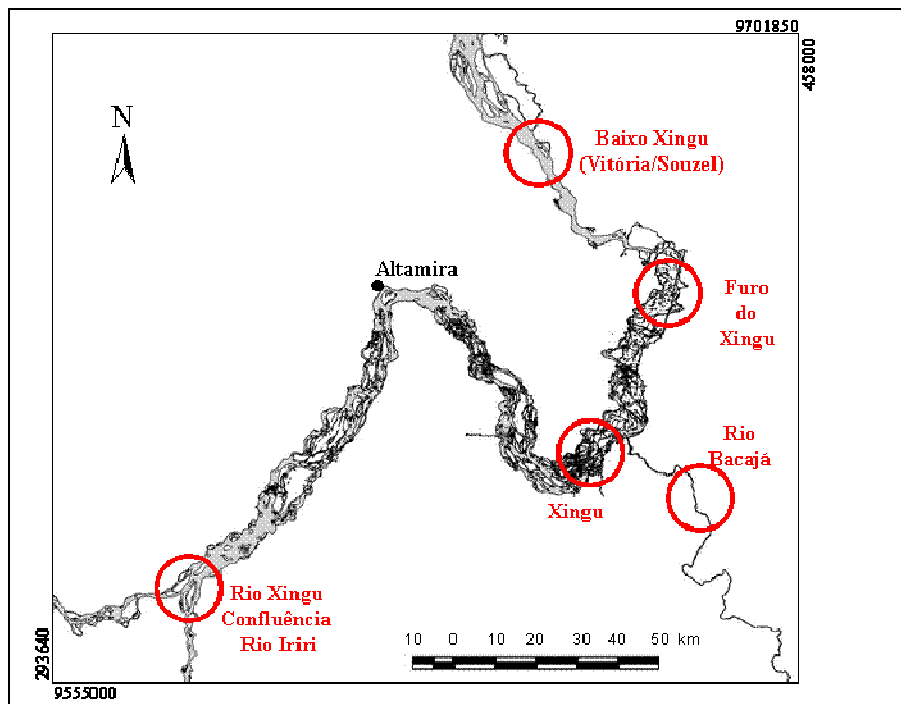


Figura 68 – Locais de coleta de *Prochilodus nigricans* para estudos de variabilidade genética e morfometria.

Para o estudo do ictioplâncton amostras foram realizadas nos seguintes biótopos: i) calha do rio; ii) lagos; iii) corredeiras; iv) remanso; v) igarapés; vi) áreas de inundação, de acordo com a disponibilidade dos mesmos ao longo dos setores do rio. Nota-se que as áreas de inundação podem ser também áreas de remanso e incluir as margens do rio e dos lagos, em água rasa beirando zonas vegetadas. No canal do rio foram realizadas amostras na superfície e a 2m de profundidade. A localização e características dos pontos de coleta são apresentadas no Anexo 08.

As amostras de ictioplâncton foram obtidas a bordo de uma voadeira ou de uma canoa à rabeta (locais rasos), com uma rede cônica de 1,60m de comprimento, 0,60m de diâmetro e uma abertura de malha de 300 μ m (SMITH & RICHARDSON, 1977). Uma bóia amarrada ao copo coletor permite que a rede fique em posição horizontal. Um fluxômetro amarrado ao aro da rede é usado para estimar a quantidade de água filtrada. A rede é encaixada em uma armação metálica amarrada à proa da voadeira, especialmente desenvolvida para esta finalidade específica e que permite o deslocamento da rede entre a superfície e 2m de profundidade (Figura 69). Cada arrasto teve uma duração média de 4 minutos e foi sempre realizado em sentido de contra-corrente.



Figura 69 – Fotografia ilustrando o uso da rede de ictioplâncton e o suporte especialmente desenvolvido para as coletas no rio Xingu. (Fotografias: Valerie Sarpedonti)

RESULTADOS

Adaptações da ictiofauna ao ciclo hidrológico

O rio Xingu apresenta o ciclo hidrológico característicos dos rios da região amazônica, com um mínimo de vazão, nos meses de setembro e outubro, e um período de cheia entre março e

abril. Nos meses de verão, as praias de areia e os pedrais aparecem expostos, com a diminuição do volume de água. À medida que as chuvas começam, ocorre a elevação da cota do rio. Entre dezembro e março ocorrem rápidas mudanças do nível do rio, que começa a inundar, primeiro nas partes mais baixas das margens e ilhas e depois entrando definitivamente nas regiões mais altas das florestas, formando igapós, ou lagoas marginais.

Durante o período seco, as ilhas encontram-se totalmente emersas. As margens do rio apresentam barrancos altos, desnudos, enseadas e os pequenos cursos de água, como igarapés que drenam para o rio, apresentam-se quase ou totalmente secos. Alguns pequenos espelhos de água ficam isolados, com água pouco oxigenada e sem ictiofauna atrás das restingas de praias (**Figura 71**). Ao início das enchentes, observam-se os locais de inundação, às margens dos rios. As depressões mais baixas formam os chamados “sangradouros” ou canais nas ilhas e margens (Figura 72), muitas vezes com pequena profundidade. Estes canais são um importante ambiente no início da enchente, pois intercomunicam as áreas de floresta aluvial com as águas do canal do rio.

O ciclo hidrológico do rio com os seus pulsos, determinados pela sucessão de períodos secos e chuvosos, possui uma extraordinária influência na estruturação da fauna íctica e no desenvolvimento das suas estratégias de vida. O ingresso da água nas áreas laterais dos corpos aquáticos implica no enriquecimento dos solos e no aumento considerável da área, nichos e alimentos disponíveis para os peixes. Com o retorno das águas, ocorre a lavagem da matéria orgânica em decomposição, o que contribui positivamente para aumentar a concentração de nutrientes nas águas do rio.

O hidrograma do rio define diferentes períodos, que vão se alternando desde um extremo, na estação seca, quando a quantidade de água é pequena e o rio drena apenas pelos canais preferenciais, até o outro extremo, na cheia, quando a quantidade de água é tão grande que transborda o rio, inundando as áreas marginais, lagoas e depressões do terreno ripário. Desta forma, a hidrologia do rio influencia todos os processos ecológicos da fauna (POFF & ALLAN, 1995). Sabemos hoje, que a dinâmica sazonal das inundações é um dos principais fatores para a regulação da intensidade e época da reprodução, recrutamento e produtividade dos peixes (JUNK *et al.*, 1989). O pulso hidrológico interfere na disponibilidade de alimento para os peixes (LOWE-MCCONNELL, 1979; GOULDING *et al.*, 1988), nas relações inter- e intra-específicas (WINEMILLER, 1989), nas estratégias reprodutivas (BOUJARD, 1992) e na disponibilidade de habitat para a ictiofauna (GOULDING, 1980; LOWE-MCCONNELL, 1987). Fabrè & Saint-Paul (1997) destacam a sincronia entre o nível das águas e o estado nutricional de *Semaprochilodus taeniurus*. Adicionalmente, a entrada das águas na planície alagável promove o enriquecimento dos solos, além de aumentar o número de nichos disponíveis para os peixes (CAMARGO & GHILARDI, in prep.). Na vazante, as águas voltam ao canal principal, propiciando a lavagem da matéria orgânica em decomposição, o que também contribui na produtividade das águas do rio. Um esquema desta dinâmica foi sugerido por Lowe-McConnell (1999), o qual adaptou-se para o rio Xingu, na Figura 73.

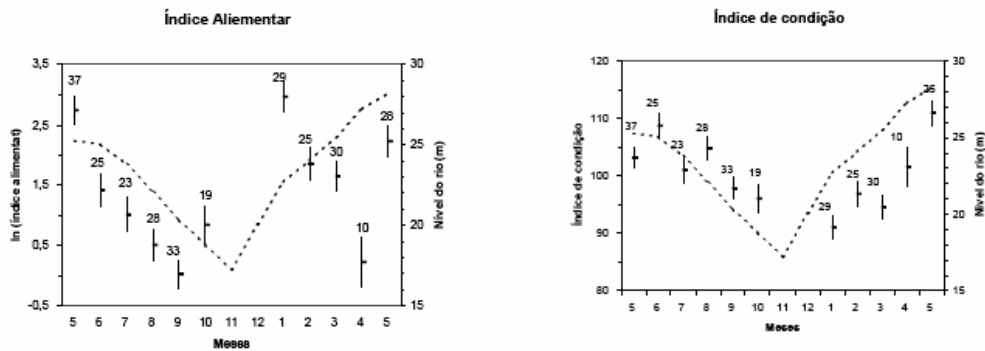


Figura 70 – Relação do nível do rio (pontilhado) com as médias e do índice alimentar e fator de condição, indicadores do estado nutricional, em *Schizodon fasciatus* do rio Negro (adaptado de Fabr e e Saint-Paul, 1997).

Os conhecimentos que temos hoje em dia da ictiofauna do rio Xingu, indicam que a maior parte das espécies, é dependente deste pulso hidrológico para fechar o seu ciclo de vida, como já foi determinado para outros rios da região amazônica (GOULDING, 1980). Durante o período seco, os peixes devem permanecer confinados, no curso de água residual. Entre setembro e outubro observamos indivíduos pequenos de diversas espécies como aracu e pacu, se alimentando do limo das pedras e de outros materiais depositados nas superf cias das mesmas (Figura 74). As chuvas eventuais alimentam esses pequenos ambientes, agregando água e material arrastado pela força da  gua. Nos tributários, o nível do rio   também muito baixo no final do período seco. Não observamos peixes subindo os rios, durante o período de estiagem e nem indivíduos com gônadas maduras, o que indica que a época seca não representa um período preferencial de reprodu o para a ictiofauna.

Ao começar o período chuvoso, observamos que o rio começa a elevar-se e, dependendo do local, declividade e posi o, já em dezembro as áreas mais baixas começam lentamente a ser inundadas, sem ainda ter ocorrido o transbordamento total do rio (Figura 72). Nesta época, praticamente todas as espécies, realizam deslocamentos laterais, passando do canal principal do rio para os igapós, através dos sangradouros. Nas áreas recentemente alagadas, os peixes herbívoros e detritívoros encontram abundante alimento derivados da floresta e refugio dos predadores, que os perseguiram no período seco. Estes por sua vez, também se deslocam para as novas áreas colonizadas pelas águas, na busca de novas presas. Modelos de dinâmica populacional, que contemplam um período de crescimento rápido e de baixa mortalidade durante a enchente e, em contraposi o, uma época de lento crescimento individual e alta mortalidade são propostos para este tipo de ambiente, na literatura (KAPETSKI, 1974) e encontram uma clara valida o no rio Xingu.

Desta forma, percebe-se que as áreas de inunda o suportam a produ o biológica do ecossistema, e, são responsáveis, diretamente, pela produtividade pesqueira, garantindo os rendimentos da pesca, pela manuten o da fauna. Vários trabalhos científicos mostram a correla o entre a produ o pesqueira e a integridade e quantidade de áreas alagadas (WELCOMME, 1985), demonstrando que uma altera o na disponibilidade destas áreas deverá influenciar diretamente na produ o do sistema como um todo.



Figura 71 - Rio Xingu em outubro de 2007. Direita: Fotografia do barranco da margem esquerda do Rio Xingu, na região da Volta Grande. Esquerda - Poça de água remanescente, atrás de restinga de areia, em uma região próxima à desembocadura do rio Bacajá (Fotografias: Victoria Isaac).



Figura 72 – Fotografia de uma área de um sangradouro, local de entrada de água do rio, no início da enchente. (Fotografia: Mauricio Camargo).

Ao começar a vazante, as áreas de inundação voltam a secar paulatinamente, motivo pelo qual os peixes devem necessariamente voltar aos cursos do rio, com maior volume de água, para permanecer até a próxima enchente, quando o ciclo volta a se repetir.

Particularmente relevante para a compreensão da dependência da ictiofauna com o pulso de inundação e a complexa dinâmica do ecossistema e sua biota é a ocorrência das espécies herbívoras, que se alimentam de frutos das florestas de igapó. Somente no período das cheias, as árvores ficam com água até boa parte de seus troncos e os frutos, então, podem cair no ecossistema aquático e ser consumidos pelos peixes.

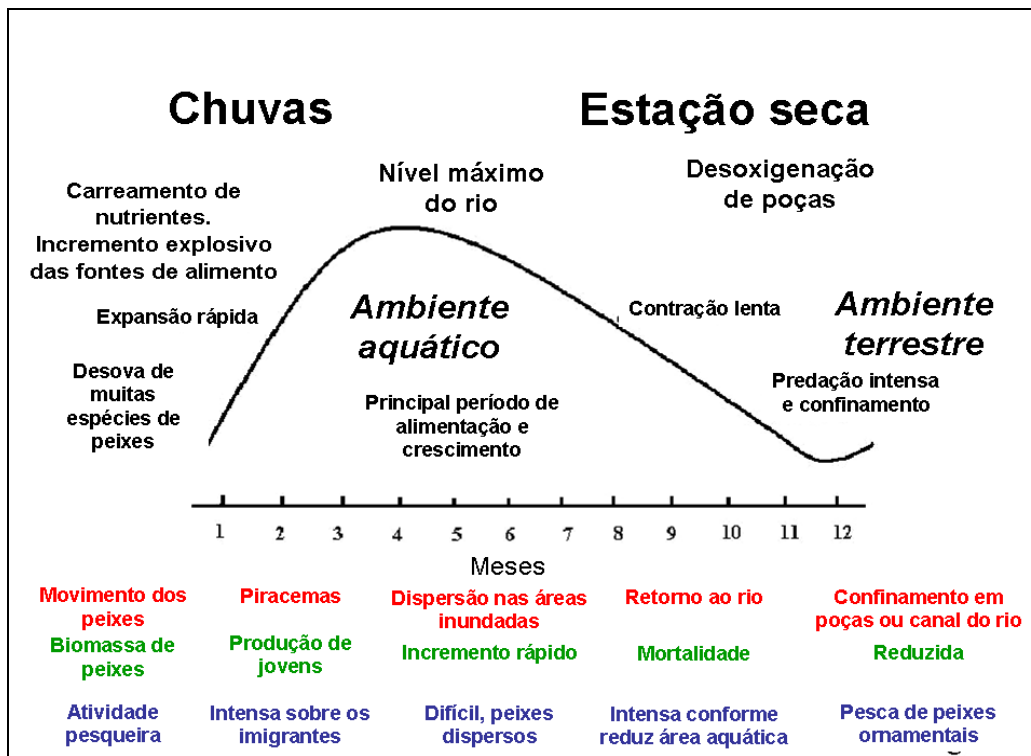


Figura 73 - Esquema do ciclo sazonal de eventos no rio Xingu (adaptado de LOWE-McCONNELL, 1999)

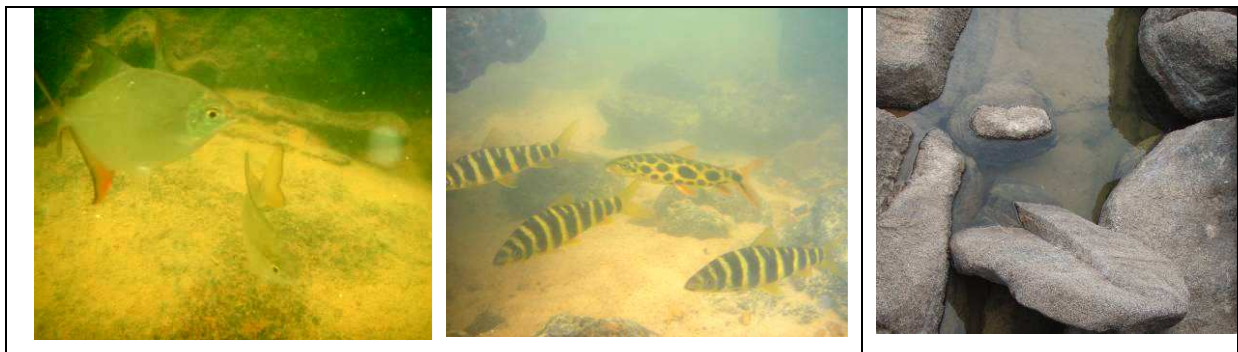


Figura 74 – Pacus (esquerda) e aracus (centro) se alimentando nos depósitos de matéria orgânica e periliton encontrados sobre as pedras no período seco e poças de água formadas no meio do Rio Xingu, durante esse período (direita) (Fotografias: Victoria Isaac).

A maioria dos peixes frugívoros das águas do rio Xingu pertencem à ordem dos Characiformes e a algumas famílias da ordem Siluriformes. Escolhemos 8 espécies que utilizam recursos da floresta inundada: *Colossoma macropomum*, *Bryconops* sp, *Tocantinsia depressa*, *Leporinus* sp, *Tometes* sp, *Myleus schomburgki*, *Myleus* sp e *Triporthus rotundatus*. Realizamos uma análise de ordenação das preferências alimentares destas espécies de peixes em função do tipo de fruto consumido por eles. Assim, foi possível reconhecer 3 agrupamentos: i) espécies que apresentam uma alimentação mais seletiva, que

utilizam entre 3 e 4 espécies de frutos diferentes como é o caso do tambaqui; ii) espécies de pacus que possuem uma dieta muito diversificada, com utilização de aproximadamente 20 tipos diferentes de frutos e iii) espécies intermediárias, como alguns aracus, que utilizam aproximadamente 10 tipos diferentes de frutos (Figura 75).

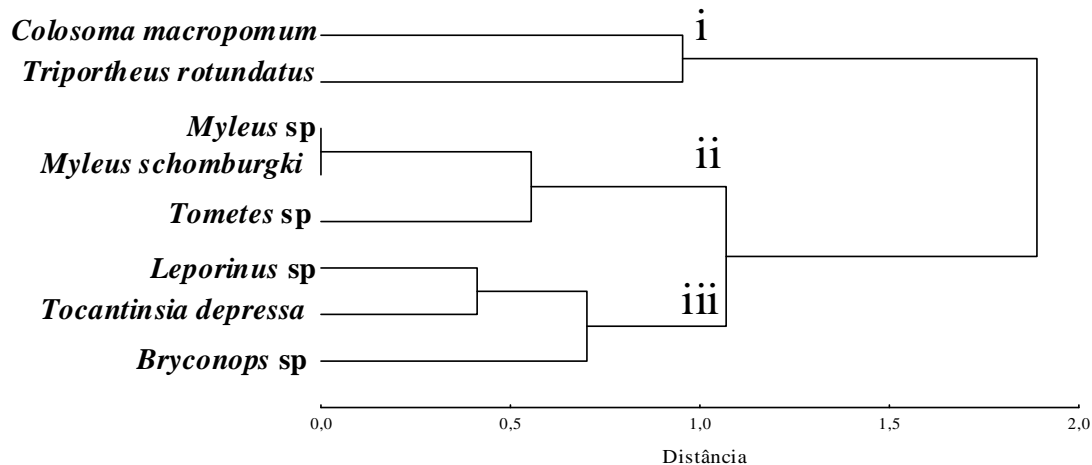


Figura 75 - Dendrograma de similaridade binária entre as espécies de peixes em função do tipo de fruta ingerida, arranjado através de distância de (1 – Pearson) e método de Ward's

Na Figura 76 observamos as preferências alimentares das espécies de peixes frugívoros e o período de oferta desta fonte de alimento. Na maior parte das árvores, o período de frutificação ocorre simultaneamente durante as enchentes do rio, coincidindo com a entrada dos indivíduos na planície de inundação, onde terão acesso facilitado aos frutos produzidos. Esta sincronia de frutificação no período da chuva, pode também evidenciar uma estratégia de dispersão das sementes através da atividade alimentar dos peixes frugívoros.

Além dos frutos e sementes, algumas espécies alimentam-se de folhas e de flores também presentes nas áreas de floresta alagada. Já das plantas de capoeira, somente *Cecropia* sp (Embauba) apresenta uma certa importância para alimentação de algumas espécies de peixes.

A enchente anual do rio ocasiona mudanças ecológicas marcantes para a ictiofauna. A pobreza em produção primária total das águas do rio é substituída no período de chuva por uma grande produção de frutos e sementes e pelo aporte de material alóctone que fertilizam todo o sistema.

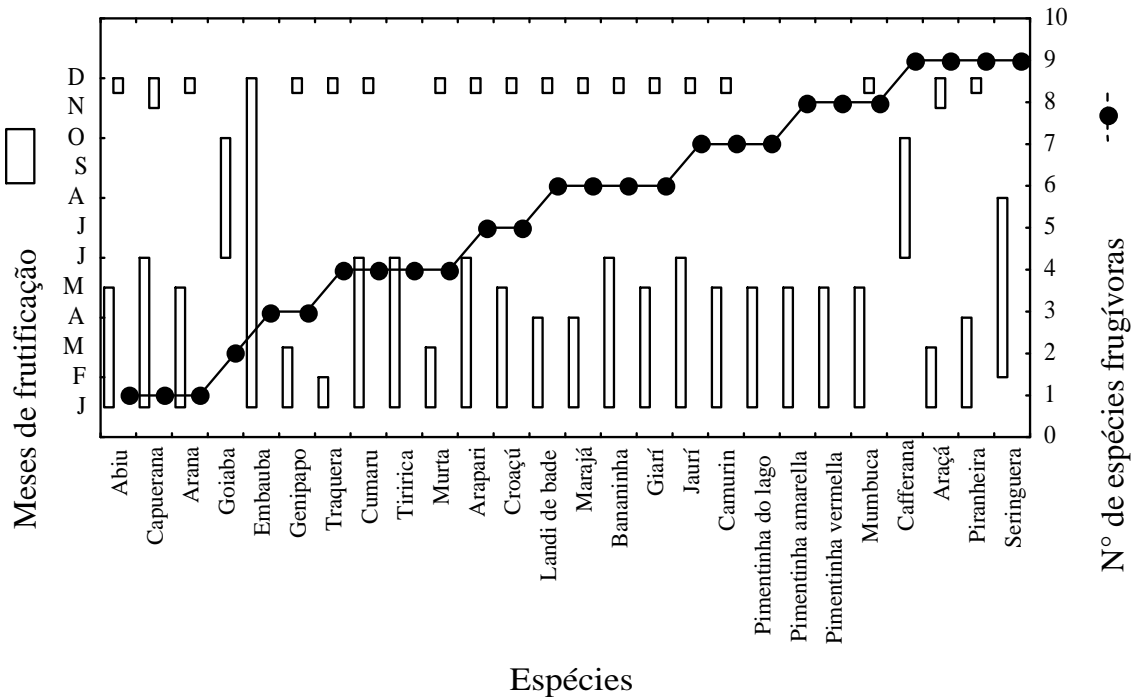


Figura 76- Representação gráfica do período de frutificação das espécies arbóreas e número de espécies frugívoras que as utilizam.

Adaptações da ictiofauna aos ambientes

Uma das principais características do rio Xingu é a sua grande variabilidade de habitats e ambientes, os quais oferecem para a fauna enormes oportunidades evolutivas para a exploração de diversos nichos ecológicos. Assim, as adaptações da fauna às condições do meio ambiente são particularmente diversificadas no rio Xingu, acompanhando a riqueza de ambientes ofertados. Isto pode ser observado tanto na estrutura da comunidade como nas adaptações específicas de cada espécie, seja no seu comportamento como na sua anatomia.

Elementos da paisagem tais como: áreas de igapós e de inundação, freqüentes nos trechos do rio áreas com predominâncias de ilhas e vegetação aluvial, são locais fundamentais para garantir a alimentação e reprodução dos peixes. Apesar da existência de muitas áreas degradadas nas margens e ao longo do rio, aquelas áreas ainda preservadas, especialmente nas regiões mais distantes dos centros urbanos, como no rio Iri e na Volta Grande, demonstram grande riqueza, diversidade e abundância de ictiofauna. Nestes ambientes, os peixes procuram alimento de origem alóctone, nas florestas aluviais, principalmente das ilhas, as quais contribuem positivamente na produtividade do sistema, se tornando um dos principais elementos que sustentam toda a cadeia trófica aquática.

Também, particularmente, relevante para a diversificação e evolução da fauna, é a existência dos pedrais ou blocos rochosos no leito do rio, aliados às diferenças altitudinais do Xingu. Estas condições são responsáveis pela formação de enormes áreas encachoeiradas do rio,

particularmente na Volta Grande, a jusante da foz do rio Bacajá. Ali, formam-se ambientes muito diversificados e locais de difícil acesso, onde os peixes podem se esconder, na busca de refugio dos predadores. Nessas áreas encontramos grande número de espécies das famílias Loricariidae e Anostomidae, que utilizam as fendas e rugosidades das pedras e lajes como habitat, se alimentando dos vegetais e pequenos animais que ali se acumulam. Também nessas áreas podemos encontrar bagres piscívoros, da família Pimelodidae, que habitam os fundos dos canais, na busca de presas.

Para o caso específico das espécies de corredeiras do Xingu, Zuanon (1999) observou importantes adaptações eco-morfológicas nos peixes, o que por sua vez facilita a partição dos recursos, evitando a competição entre espécies muito próximas. É o caso de alguns piaus da família Anostomidae, que se alimentam de limo e microalgas que crescem sobre os pedrais. Estas espécies apresentam anatomia bucal diversa, de acordo com a posição preferencial para a alimentação (Figura 77). Espécies especializadas em raspar as pedras do fundo desde a coluna d'água, têm boca ventral; os que realizam a busca de alimento desde as fendas do fundo para as pedras por cima, possuem boca dorsal e os que ficam na coluna d'água, raspando a superfície lateral das pedras, possuem boca terminal.

Mudanças nos hábitos alimentares são observadas também ao longo do ano, de acordo com a disponibilidade sazonal de certos recursos. É o caso do pacu seringá, que durante a enchente come frutos encontrados nas árvores ou arbustos da floresta inundada, mas durante a seca preda pequenos invertebrados encontrados no canal do rio.

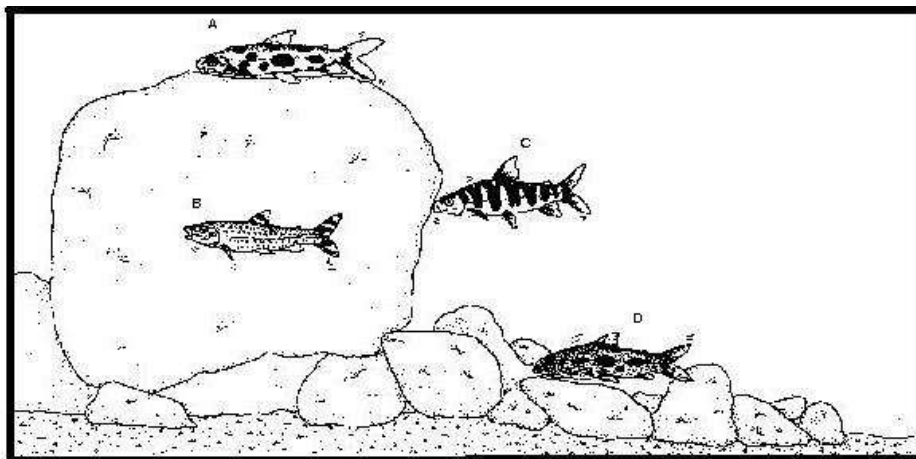


Figura 77 – Representação da partição do habitat trófico de quatro espécies de piau nos blocos de rochas do rio Xingu. A- *Leporinus julii*; B-*Leporellus vittatus*; C-*Leporinus tigrinus*; D-*Leporinus* sp. Extraído de Zuanon (1999).

Já nas áreas de maior sedimentação, as planícies inundáveis da região mais baixa do rio, favorecem a colonização de carnívoros e piscívoros, que, em geral, preferem os canais do rio, mas que neste caso também utilizam as lagoas marginais, que são um pouco mais abundantes

nesta região. Ali as várzeas laterais são mais desenvolvidas e podem desempenhar um papel um pouco mais relevante do que na parte superior do rio, acima das cachoeiras.

À luz dos conhecimentos atuais, percebe-se a existência de um gradiente longitudinal de ambientes, ao longo do rio, que superposto ao grau de conservação e ao ciclo sazonal de mudanças no nível do rio, delimitam as fontes de alimentos disponíveis para a fauna de peixes, bem como explicam as diversas adaptações no comportamento das espécies. Estas adaptações otimizam os mecanismos competitivos e a divisão dos recursos disponíveis. Por isso, cada ambiente e trecho do rio, demonstra certa especificidade, resumida no esquema da Figura 78. Enquanto os ambientes mais diversificados em termos fisiográficos, como corredeiras e áreas alagáveis de igapós, sustentam uma grande diversidade de relações tróficas, os canais do rio mantêm, principalmente, uma comunidade de peixes piscívoros, que capturam as suas presas na sua migração para outros habitats, especialmente durante o verão.

Relações tróficas

Para a compreensão integrada da estrutura trófica do ecossistema aquático, os dados disponíveis foram utilizados para realizar um exercício de modelagem trófica. A aplicação do modelo de balanço de fluxo de biomassa denominado ECOPATH, realizada por Camargo (2004), com base nos dados coletados entre 2000 e 2002, permitiu a identificação de 18 compartimentos para o trecho médio-inferior do rio Xingu. Na **Tabela 34** são demonstrados os dados de biomassa, produção por unidade de biomassa e consumo por unidade de biomassa para todos os compartimentos. Estes foram os parâmetros utilizados para iniciar a modelagem trófica com o programa ECOPATH.

O modelo obtido resultou em quatro níveis tróficos distintos: um de produtores e três de consumidores, sendo um de herbívoros e dois de predadores. A análise dos fluxos entre esses compartimentos demonstrou que a maior fonte de energia para a teia alimentar tem origem na vegetação aluvial que representa também 83% da biomassa total. Isto significa que os produtores primários do ecossistema aquático não se encontram na água, mas sim na vegetação que está no ambiente terrestre. A produção deste componente fica disponível para a fauna aquática durante o período de inundação. Outros produtores primários de relevância para o sistema são as podostemáceas (15%) e o periliton (0,03%) (Figura 79), que são vegetais característicos dos pedrais. O fitoplâncton, (algas microscópicas), não pode ser considerado de relevância, pela pouca representatividade de sua produção, com números bem mais baixos que os outros produtores (**Tabela 34**).

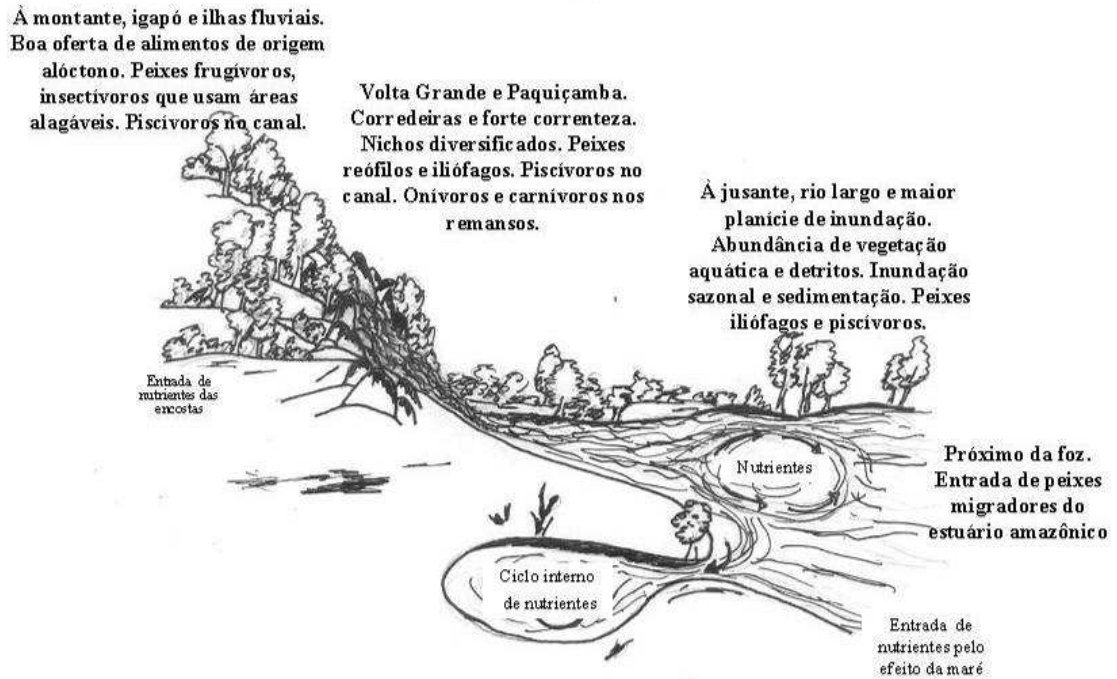


Figura 78 - Sucessão das fontes de alimentos mais importantes e ocorrências das guildas nos diversos ambientes, ao longo do rio Xingu (adaptado de LOWE-McCONNELL, 1999).

Dentre os consumidores, os organismos bentônicos de hábitos filtradores e raspadores dominam o sistema, chamando atenção também para esta importante fonte de alimentos. A fauna de peixes é menos representativa, em termos de biomassa, mas possui a importância relativa seja como principais predadores e como fornecedores de proteínas para o homem, através da exploração pesqueira.



Figura 79 – Podostemáceas (direita) e periliton (esquerda) encontrados nos pedrais do rio Xingu (Fotografias: Tommaso Giarrizzo).

A **Figura 80** mostra a pirâmide de Lindeman (1942) que representa os fluxos que atravessam cada nível trófico. Desta figura desprende-se que 92% dos fluxos totais estão no nível trófico II, ou seja, a biota de hábitos alimentares herbívoros, e somente cerca de 8% dessa energia é transferida para o nível III, que por sua vez transfere somente 0,24% para o nível IV.

Em relação aos nove grupos de peixes, destaca-se o importante consumo dos peixes frugívoros, que devem ingerir 35 vezes a sua biomassa anualmente para sua manutenção (**Tabela 34**). Estes resultados destacam novamente a importância das fontes alóctones de alimentos, que vem da floresta inundada, para a fauna íctica.

As dietas de cada um dos componentes do ecossistema considerados no modelo foram calculadas, destacando as complexas relações tróficas entre eles (**Tabela 35**). Observa-se que todos os consumidores se alimentam de vários grupos tróficos, às vezes até de diferentes níveis tróficos. No modelo foi também considerada a predação do homem sob os recursos pesqueiros, principalmente a captura dos peixes predadores de médio e grande porte, a qual se estimou em $0,56\text{g}\cdot\text{m}^{-2}\cdot\text{ano}^{-1}$.

O modelo de relações tróficas foi representado na Figura 81 e os parâmetros sobre eficiência ecotrófica bruta e de transferência, obtidos para cada compartimento podem ser vistos na **Tabela 34**. Cada nível trófico (altura do esquema) apresenta vários componentes (boxes coloridos) do ecossistema, enquanto as setas indicam os fluxos de energia entre componentes. A quantidade de fluxos entre os compartimentos destaca novamente a complexidade das relações e as interdependências da biota.

A modelagem dos fluxos de energia permite o cálculo de índices que podem ser interpretados, como indicadores da “maturidade” do ecossistema. Este conceito de maturidade está relacionado com a complexidade das relações, a eficiência na ciclagem de nutrientes e a quantidade de biomassa bruta e líquida produzida. Sistemas considerados “maturados” possuem uma grande produção líquida no sistema e poucos gastos com respiração (manutenção), trocas lentas de matéria entre o meio físico e biótico, pouca entropia e muita quantidade de informação (ODUM 1969; ANGELINI, 2002).

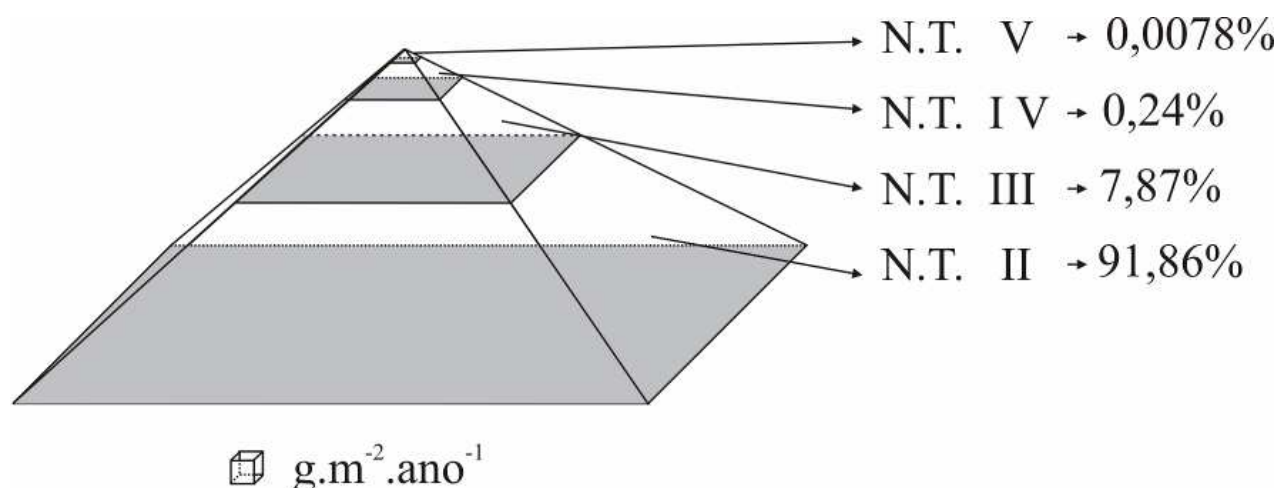


Figura 80 - Pirâmide dos fluxos para o ecossistema aquático do rio Xingu. O volume de cada nível trófico é proporcional à transferência total de energia (fluxo total) em cada nível. A base representa o compartimento dos herbívoros (Extraído de CAMARGO, 2004).

Tabela 34 – Parâmetros de entrada e parâmetros estimados (negritos) na modelagem trófica, do médio rio Xingu. *P/B*: produção/biomassa; *P*: produção; *Q/B*: consumo/biomassa; *EE*: eficiência ecotrófica de transferência; *GE*: eficiência bruta.

| Grupo | Capturas $\text{g.m}^{-2}.\text{ano}^{-1}$ | Biomassa g.m^{-2} | P/B ano^{-1} | Q/B ano^{-1} | EE % | GE % |
|-------------------------------|---|-------------------------------|--------------------------|--------------------------|----------------|----------------|
| 1. Vegetação aluvial | | 8148 | 0,2 | - | 21,2 | - |
| 2. Podostemaceas | | 1500 | 7,84 | - | 2,5 | - |
| 3. Fitoplâncton | | 0,079 | 11 | - | 45,5 | - |
| 4. Periliton | | 3,18 | 203 | - | 79,8 | - |
| 5. Zooplâncton | | 0,003 | 300 | 950 | 75,5 | 31,6 |
| 6. Bentos coletores | | 7,08 | 24 | 96 | 41 | 25 |
| 7. Bentos raspadores | | 50,52 | 0,7 | 5 | 97 | 14 |
| 8. Bentos filtradores | | 51,87 | 2 | 8 | 61 | 25 |
| 9. Peixes Iliófagos menores | 0,039 | 0,648 | 3,05 | 30,31 | 76,3 | 10,1 |
| 10. Peixes Iliófagos maiores | 0,031 | 0,228 | 1,51 | 17,52 | 86 | 8,6 |
| 11. Peixes Detritívoros | 0,122 | 0,558 | 1,71 | 26 | 73,9 | 6,6 |
| 12. Peixes Frugívoros | 0,087 | 0,432 | 1,71 | 35,52 | 98,1 | 4,8 |
| 13. Peixes Onívoros | | 0,429 | 1,99 | 18,87 | 82,6 | 10,5 |
| 14. Peixes Insetívoros | | 0,054 | 2,31 | 21,5 | 96,4 | 10,7 |
| 15. Peixes piscívoros menores | | 0,095 | 2,88 | 12,9 | 56,1 | 22,3 |
| 16. Peixes piscívoros médios | 0,171 | 0,307 | 1,51 | 9,15 | 79,9 | 16,5 |
| 17. Peixes predadores grandes | 0,109 | 0,112 | 0,98 | 6,85 | 99,3 | 14,3 |
| 18. Detritos | | - | - | - | 0,8 | - |

Tabela 35 - Matriz predador-presa, utilizada no modelo ECOPATH. As colunas representam as frações de cada tipo de alimento ingerido por cada grupo (Extraído de CAMARGO, 2004).

| Presa | Predador | | | | | | | | | | | | |
|-----------------------|----------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|-------|
| | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 | 11 | 12 | 13 | 14 | 15 | 16 | 17 |
| 1-Floresta aluvial | | 0,450 | 0,010 | 0,050 | | | 0,300 | 0,480 | 0,470 | | | 0,030 | |
| 2-Podostomaceas | 0,150 | 0,150 | 0,100 | 0,350 | 0,530 | 0,370 | | 0,370 | 0,120 | 0,130 | | | |
| 3-Fitoplâncton | 0,050 | | 0,001 | | | | | | | | | | |
| 4-Periliton | 0,800 | 0,250 | 0,340 | 0,600 | 0,300 | 0,100 | 0,005 | 0,100 | | | | | |
| 5-Zooplâncton | | 0,001 | | | | | | | | | | | |
| 6-Bentos coletores | | | 0,249 | | 0,100 | 0,380 | | 0,050 | 0,200 | 0,360 | 0,030 | 0,150 | |
| 7-Bentos raspadores | | 0,050 | | | | 0,050 | | | 0,010 | | 0,031 | | |
| 8-Bentos filtradores | | 0,050 | 0,100 | | 0,070 | 0,100 | | | 0,190 | 0,510 | | 0,060 | |
| 9-Iliófagos menores | | | | | | | | | 0,010 | | 0,420 | 0,240 | 0,260 |
| 10-Iliófagos maiores | | | | | | | | | | | 0,060 | 0,060 | 0,030 |
| 11-Detritívoros | | | | | | | | | | | 0,100 | 0,126 | 0,140 |
| 12-Frugívoros | | | | | | | | | | | 0,170 | 0,150 | 0,010 |
| 13-Onívoros | | | | | | | | | | | 0,100 | 0,180 | 0,100 |
| 14-Insetívoros | | | | | | | | | | | 0,089 | 0,004 | |
| 15-Piscívoros menores | | | | | | | | | | | | | 0,200 |
| 16-Piscívoros médios | | | | | | | | | | | | | 0,260 |
| 17-Grandes predadores | | | | | | | | | | | | | |
| 18-Detritos | | 0,049 | 0,200 | | | | 0,695 | | | | | | |

Os índices obtidos para o ecossistema aquático do rio Xingu podem parecer contraditórios. Ao respeito do aproveitamento da biomassa produzida, eles indicam um ecossistema maduro com poucos gastos e grande aproveitamento da biomassa para o sistema. Isto pode também ser deduzido dos valores da eficiência ecotrófica nos grupos de nível trófico mais alto. Porém, se considerada a ciclagem mineral, o modelo resultou em índices que representam um sistema aberto, ainda em desenvolvimento e sem ter alcançado a maturidade.

Contudo, tratando-se do rio Xingu, estes índices não surpreendem. A intrincada malha trófica e as diversas formas de adaptação da fauna aos ambientes disponíveis indicam um sistema complexo, que é sinal de maturidade. Mas, a compartimentação dos distintos ambientes (canal, áreas alagadas, igarapés, etc.), que durante épocas do ano permanecem isolados, mas em outras ganham comunicação e homogeneidade, estabelecem um sistema muito dinâmico, com saída e entrada de matéria, no qual, mesmo que previsível, os câmbios constantes implicam em certo grau de estresse ambiental, o que caracteriza um sistema ainda “aberto” e em constante desenvolvimento.

A complexa estruturação das relações tróficas da ictiofauna, nos diversos ambientes do rio, nos alerta para as perdas que podem ocorrer, caso seja alterada a integridade ecológica de cada um deles.

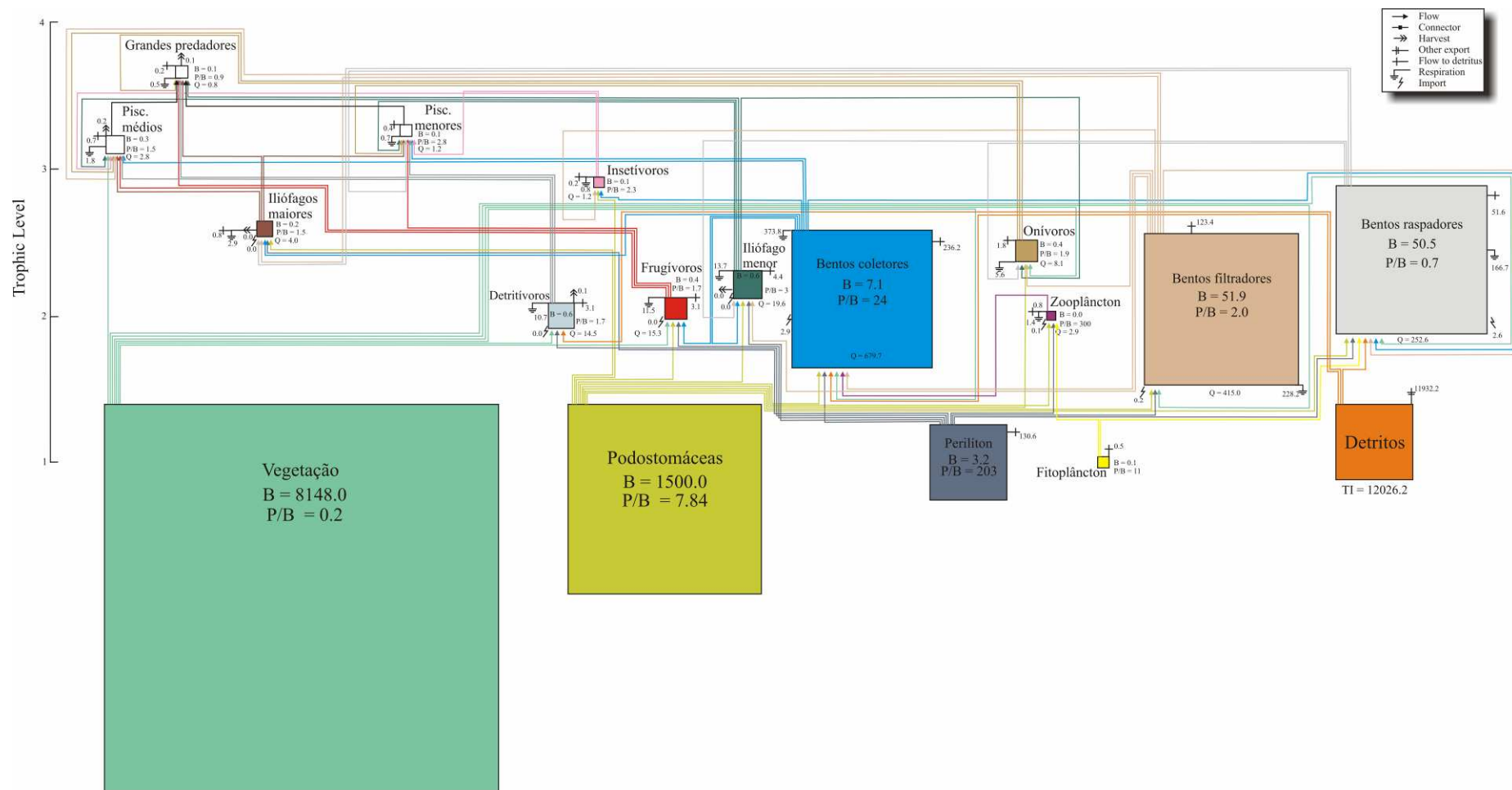


Figura 81 - Modelo trófico para o ecossistema aquático do Rio Xingu. O tamanho dos compartimentos é proporcional à biomassa. Em cada compartimento se destacam os valores de biomassa (B), produção (P/B) e consumo (Q). Todos os fluxos estão em $\text{g}\cdot\text{m}^{-2}\cdot\text{ano}^{-1}$ de peso úmido. Extraído de Camargo (2004)

Estratégias reprodutivas da ictiofauna

Os peixes da Amazônia apresentam uma grande diversidade de comportamentos reprodutivos. O sucesso de uma estratégia reprodutiva garante a sobrevivência do maior número possível de descendentes e representam o produto de demorados processos de seleção natural e adaptação às oscilações sazonais das variáveis ambientais (Wootton, 1984).

Um total de 9.800 indivíduos de 227 espécies foram sexados e as suas gônadas examinadas e classificadas, correspondendo a 4801 fêmeas, 4957 machos e o resto não identificado. Desse total, 35% estavam imaturos (virgens) e 11% com as gônadas em repouso, fora do processo de maturação gonadal. Um total de 1701, 1524 e 2095 indivíduos estavam em maturação, maduros e desovados, respectivamente.

Época de desova

As frequências de indivíduos (de todas as espécies juntas) nos diversos estágios de maturidade por estação do ano e por setor validam plenamente esta afirmação. Observa-se que enquanto os indivíduos em estágios imaturos (1) e em repouso (5) ocorrem durante todo o ano, indivíduos em estágio em maturação ocorrem em pouca quantidade durante a vazante e seca, mas em grande número apenas na enchente. Indivíduos em estágios maduros (3), que indica pré-desova, ocorrem praticamente somente durante a enchente. Indivíduos já desovados são também frequentes na enchente (**Figura 82**). Considerando que estas frequências referem-se a toda a fauna, parece evidente que a enchente é uma época crucial para o fechamento do ciclo reprodutivo da maioria das espécies.

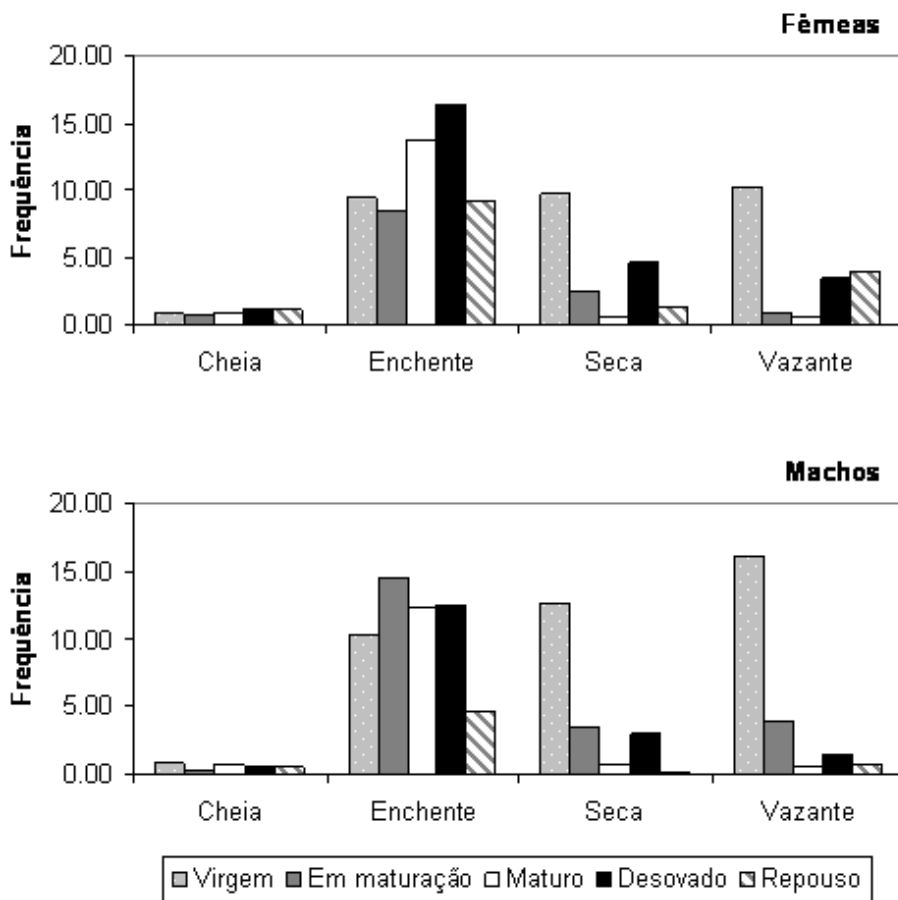


Figura 82 – Frequência relativa de estágios de maturidade por estação do ano para fêmeas (acima) e machos (embaixo) da fauna íctica do Xingu.

Winemiller (1989) distingue três estratégias reprodutivas nos peixes da Venezuela: sazonal, em equilíbrio e oportunista. De maneira geral, esta classificação pode ser também aplicada para as espécies da Amazônia brasileira. As principais características das espécies que apresentam cada uma destas estratégias são:

Equilíbrio: Peixes sedentários, de distribuição local, geralmente piscívoros ou omnívoros. A disponibilidade de alimento para estes peixes sofre poucas mudanças sazonais. Apresentam época de desova prolongada, fecundidade menor, ovos maiores, e um grande investimento energético na sobrevivência da prole através de comportamentos especializados (acasalamento, construção de ninhos, cuidado parental, etc.). O resultado desta estratégia é a diminuição da mortalidade nas fases iniciais do ciclo de vida, garantindo um bom recrutamento dos jovens à população adulta. Isto se traduz numa densidade relativamente estável de adultos durante todo o ano. Exemplos: tucunaré, acará, pirarucu.

Oportunista: Espécies com ciclos de vida curtos e que atingem a primeira maturação sexual rapidamente. Possuem desovas parceladas e numerosas, sem apresentar cuidado da prole. Os jovens conseguem a rápida colonização de habitats, mesmo em condições

desfavoráveis e sob alta pressão de predação. Não necessariamente dependem do ciclo hidrológico para a desova. Exemplos: apapá, piranha, pescada, corvina.

Sazonal: É o grupo mais numeroso de espécies. Apresenta uma adaptação quase perfeita com as mudanças do nível do rio e o regime anual de chuvas. Utilizam, principalmente, fontes de energia de origem alóctone (frutos, folhas, insetos, etc.). Sua densidade populacional varia dependendo da época do ano. Possuem grande fecundidade, ovos pequenos, não apresentam cuidado da prole, concentrando todas as energias em desovar no momento e no local adequado, para garantir a sobrevivência dos descendentes. Realizam migrações, à procura desses locais apropriados, e desovam durante um período mais ou menos restrito, quase sempre, no início do período de chuvas. Com isso, estas espécies aproveitam a entrada das águas na floresta, um habitat rico em alimentos e apropriado para as primeiras fases de vida dos jovens recrutas. Exemplos: curimatã, pacu, branquinha, tambaqui, aracu, candunga, ueba.

No rio Xingu, encontramos representantes de todos estes grupos ecológicos, classificados pelo Winemiller (1989). Contudo, os dados indicam que um grande número de espécies realiza deslocamentos entre dezembro e fevereiro, subindo o rio na busca de canais ou entradas de água, para desovar nas áreas de inundação. Os jovens nascidos nesta época são observados pelos pescadores durante o inverno dentro dos lagos, nas matas alagadas ou nas beiras dos remansos.

A título de exemplo escolhemos a branquinha *Curimatella dorsalis*. Na Figura 83 observa-se o padrão de distribuição dos estágios de maturidade dessa espécie por mês de coleta. Parece evidente a existência de uma estratégia sazonal de reprodução. Os indivíduos em maturação, maduros e desovados ocorreram somente nos meses de dezembro e janeiro de 2000-2001, quando as águas começaram a subir.

Já para *Triporthus rotundatus*, o padrão encontrado combina com as características de uma espécie com estratégia oportunista. Pela frequência dos estágios de maturidade desprende-se que a espécie possui várias desovas ao longo do ano. Esta conclusão tem como base a presença de indivíduos em maturação e desovados em janeiro, julho e dezembro, o que indicaria que esta espécie não precisa da sincronia do ciclo das águas para a função reprodutora (Figura 84).

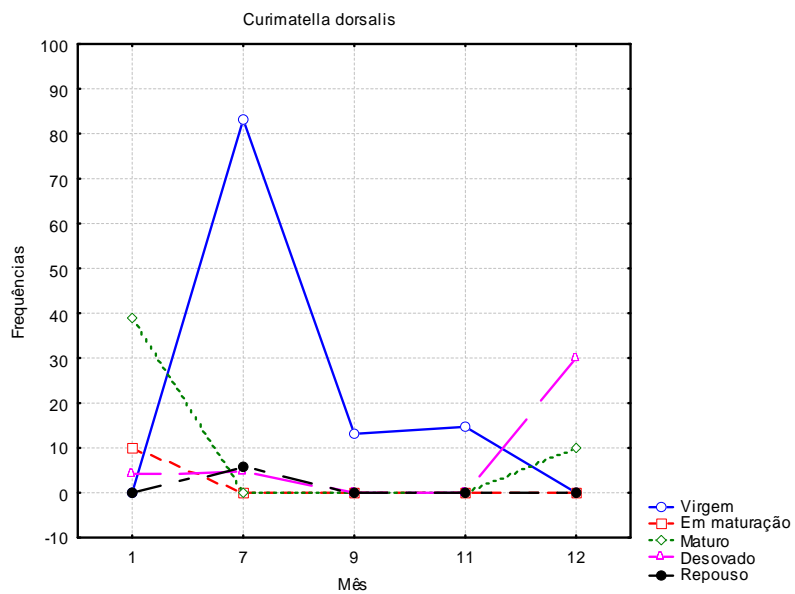


Figura 83 – Distribuição de estágios de maturidade de acordo com os meses de coleta para *Curimatella dorsalis* (Curimatidae).

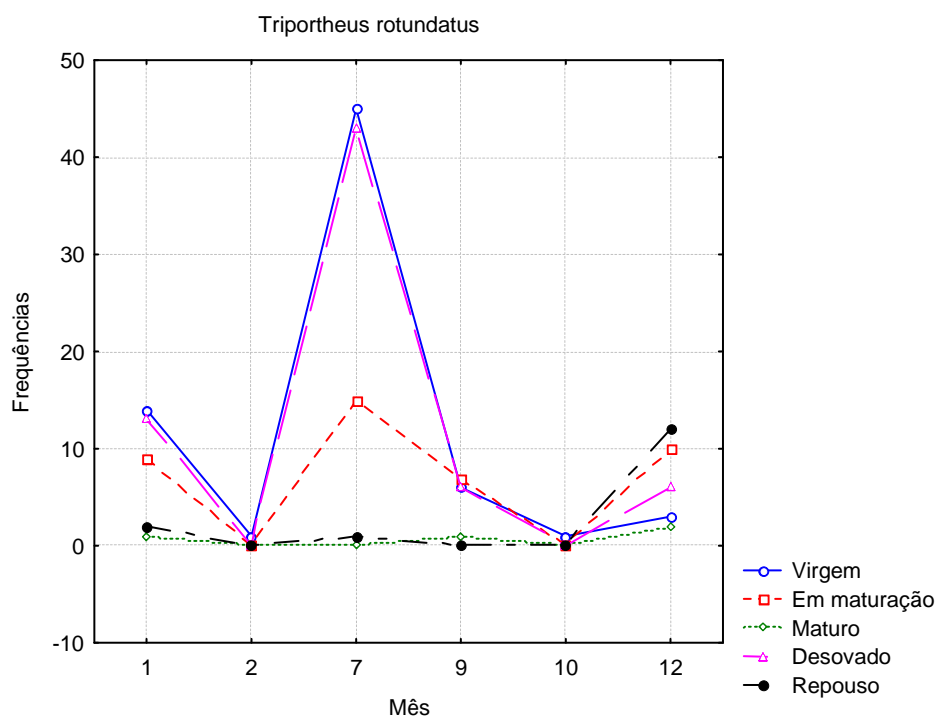


Figura 84 – Distribuição dos estágios de maturidade de *Triportheus rotundatus*, sardinha, de acordo com o mês de coleta.

Tabela 36 - Resumo de informações sobre ciclo de vida e atividades reprodutivas de algumas espécies de peixes (N=constróem ninhos; PC=cuidado parental; T=comportamento territorial; IF=fertilização interna). Fonte: RUFFINO & ISAAC (1995), CAMARGO & LIMA JUNIOR (2007) e presente estudo.

| Nome científico | Nome comum | Desova | | | | comportamento | Migração | Fecundidade | Idade 1º maturação | Lt 1º maturação (cm) | | Estratégia Reprodutiva | Alimentação |
|---|-----------------|-------------|--------------------|-------------------------|---------|---------------|----------|-------------|--------------------|----------------------|-----|------------------------|---------------------|
| | | meses | época | habitat | tipo | | | | | Min | 50% | | |
| <i>Arapaima gigas</i> | Pirarucu | Nov-Dez | Final da seca | Lêntico-fundo | Parcial | N, PC | Não | 47.000 | 6 anos | ? | 212 | equilíbrio | peixes |
| <i>Auchenipterus nuchalis</i> | Mandubé preto | Nov | Final da seca | Lótico | Parcial | IF | ? | 15.000 | ? | ? | 16 | equilíbrio | insetos, cladoceros |
| <i>Boulengerella cuvieri</i> | Bicuda | Jan | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | ? | ? | peixes |
| <i>Brycon brevicauda</i> | Diana | Jan-Fev | Final da seca | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | 22 | sazonal | frutas |
| <i>Cichla melaniae</i> | Tucunaré | Dez-Mai | Enchente-Cheia | Lótico | Total | N, PC | Não | ? | 1 ano | 25 | 26 | equilíbrio | peixes |
| <i>Cichla</i> sp | Tucunaré | Ano todo | Ano todo | Lótico | Total | N, PC | Não | 1.500-8.000 | 1 ano | 29 | 35 | equilíbrio | peixes |
| <i>Colossoma macropomum</i> | Tambaqui | Dez-Mar | Início da enchente | Lótico | Total | Não | Sim | 1.000.000 | 4 anos | 50 | 56 | sazonal | frutos, zooplâncton |
| <i>Electrophorus electricus</i> | Poraquê | Set-Dez | Final da seca | corpos de água residual | Parcial | N, PC | Não | 17.000 | ? | 90 | ? | equilíbrio | invertebrados |
| <i>Geophagus</i> spp | Cará | Dez-Jul | Cheia | pedras-lêntico | Parcial | T, N, PC | Não | ? | 1 ano | ? | ? | equilíbrio | invertebrados |
| <i>Hemiodiopsis</i> spp | Flexeira | Dez-Jan | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | ? | | variada |
| <i>Hoplias malabaricus</i> | Traíra | Nov | Final da seca | Lagos-águas reasas | Parcial | N,PC | Não | 2.500-3.000 | 1 ano | ? | 20 | ? | peixes |
| <i>Hypophthalmus marginatus</i> | Mapará | Mar-Mai (?) | Cheia | ? | ? | Não | Sim | ? | ? | 27 | 45 | ? | plâncton |
| <i>Loricaria</i> sp | Acari rabo seco | Set-Dez | Final da seca | ? | Parcial | PC | Não | 100 | ? | ? | ? | equilíbrio | |
| <i>Metynnis</i> sp <i>Myleus</i> spp | Pacu | Dez-Mar | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | ? | sazonal | vegetais |
| <i>Myleus pacu</i> | Pacu caranha | Set-Jan | Seca-Enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | 15 | 17 | | |

| Nome científico | Nome comum | Desova | | | | | | | | Lt 1º maturação (cm) | | Estratégia Reprodutiva | Alimentação |
|-----------------------------------|---------------|----------|--------------------|------------|---------|---------------|----------|-------------|--------------------|----------------------|-------|------------------------|-----------------------------|
| | | meses | época | habitat | tipo | comportamento | Migração | Fecundidade | Idade 1º maturação | Min | 50% | | |
| <i>Myleus torquatus</i> | Pacu branco | Dez-Jan | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | 12 | 16 | Sazonal | vegetais |
| <i>Osteoglossum bicirrhosum</i> | Aruanã | Dez-Jan | Início da enchente | Lêntico | Total | PC | Não | 182-210 | 2 | ? | ? | equilíbrio | variada |
| <i>Pachyurus</i> sp | Curuca | Ano todo | Ano todo | Lêntico | Parcial | Não | Não | ? | ? | ? | ? | | peixes |
| <i>Pinirampus pinirampus</i> | Barba chata | Dez | Início da enchente | Rio e Lago | Total | ? | ? | ? | ? | ? | ? | | peixes |
| <i>Plagioscion magdalenae</i> | Pescada | Nov-Fev | Início da enchente | Lago/Rio | parcial | Não | Não | 800 ? | 1 ano | 19 | 22 | oportunista | peixes, insetos, crustáceos |
| <i>Plagioscion squamosissimus</i> | Pescada | Jul-Nov | Seca | Lago/Rio | Parcial | Não | Não | 800 ? | 1 ano | 21 | 25 | oportunista | peixes, insetos, crustáceos |
| <i>Potamorhina latior</i> | Branquinha | Dez-Mar | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | ? | sazonal | detritos, perifiton |
| <i>Prochilodus nigricans</i> | Curimatã | Nov-Fev | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | 300.000 | 1,5 anos | 25 | 35 | sazonal | detritos |
| <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> | Surubim lenha | Fev | Início da enchente | Rio | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | ? | sazonal | peixes |
| <i>Schizodon vitatum</i> | Aracu | Nov-Jan | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | Alta | ? | ? | ? | sazonal | vegetais |
| <i>Semaprochilodus spp</i> | Ariduia | Dez-Mar | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | 24-26 | sazonal | detritos |
| <i>Serrasalmus</i> spp. | Piranha | ? | Cheia | Rio/Lago | ? | N; PC | Não | ? | ? | ? | ? | equilíbrio | variada |
| <i>Tocantinsia depressa</i> | Pocomon | Jan-Fev | Início da enchente | ? | Total | ? | ? | ? | ? | ? | ? | | variada |
| <i>Triportheus elongatus</i> | Sardinha | Dez-Mar | Início da enchente | Inundação | Total | Não | Sim | ? | ? | ? | ? | sazonal | variada |

Correlações entre a proporção de exemplares “maduros” e o nível do rio Xingu foram testadas, sendo determinada uma associação positiva e significativa entre o aumento do nível do rio Xingu (enchente ~ cheia) com a proporção de exemplares “maduros” em espécies, tais como: *Agoniates anchovia*, *Argonectes robertsi*, *Bivibranchia fowleri*, *Leporinus* sp "verde", *Myleus torquatus*, *Roeboides dayi*, *Serrasalmus rhombeus* e *Tocantinsia depressa*. ($r_{smin}=0,87$), confirmando a sua estratégia sazonal. Já para as espécies *Geophagus* aff *altifrons* e *Hemiodus vorderwinkleri* a correlação foi negativa, indicando uma preferência para a desova na época menos chuvosa.

Considerando as mudanças no regime hidrológico e a perda de áreas de inundação a partir da instalação do empreendimento hidrelétrico, parece evidente que o grupo de peixes com estratégia sazonal deverá sofrer o maior impacto. A falta do pulso de inundação deverá determinar o desaparecimento dos cardumes de peixes que utilizam essas áreas para reprodução, alimentação e berçário.

A Tabela 36 resume as informações disponíveis até o momento sobre a biologia reprodutiva e aspectos da ecologia de algumas espécies da bacia amazônica, também encontradas no Xingu.

Locais de desova, e observação de “arribação” ou piracemas

A maior parte dos peixes oportunistas, como os cianídeos, não tem preferências muito específicas para os seus locais de desova, apenas liberando os ovos em locais onde há suficiente oxigênio e correnteza para garantir a dispersão. Já as espécies que demonstram cuidados parentais como alguns ciclídeos costumam fazer ninhos, às vezes elaborados, e para isto procuram poços ou locais protegidos dos predadores e com condições aeróbicas aceitáveis.

Sem dúvida os deslocamentos reprodutivos dos peixes representam um dos comportamentos biologicamente mais complexos da fauna íctica. Praticamente todos os peixes realizam movimentos dentro do sistema de canais e zona de inundação. Contudo, a “piracema” ou “arribação” é um movimento regular de migração longitudinal e lateral, diretamente relacionado à desova ou dispersão de algumas espécies de peixes, na área inundável, com época mais ou menos precisa, no início da cheia anual. No rio Xingu, o que parece mais evidente é a migração lateral dos indivíduos que entram nos canais de transbordamento do rio, durante a enchente. Este comportamento é encontrado no rio Xingu para muitas espécies, como, por exemplo, aquelas pertencentes aos gêneros *Curimata*, *Prochilodus*, *Leporinus*, *Myleus*, dentre outras (Tabela 36).

Quando analisada a distribuição espacial desses estádios de maturidade, observa-se que existem indivíduos em desova, ao longo de todo o rio, ou seja a reprodução das espécies

ocorre em todos os locais estudados. Das 227 espécies que foram analisadas para este quesito, 117 possuíam algum indivíduo em estágio 3, maturo, o que representa 44% do total. Do total de espécimes classificados como maduros, 31 e 32% foram encontrados no setor II e III do rio, respectivamente, 21% no setor I, no Iriri, 9 % no Baixo Xingu e 5% no Bacajá. Para eliminar o efeito de diferenças no esforço amostral, consideramos cada setor independentemente (Tabela 37). No setor do Iriri, ocorrem todos os estágios de desenvolvimento, com destaque um pouco maior para os indivíduos jovens. Neste setor de cada cinco indivíduos coletados, um estava em reprodução. Os indivíduos maduros, a maioria absoluta ocorrem na enchente. No setor do reservatório, temos uma situação similar, ao setor do Iriri, com maior destaque para os indivíduos jovens e desovados. Indivíduos maduros e desovados apresentam maiores frequências na enchente. Na Volta Grande, 43% dos indivíduos foram classificados como virgens, que ocorrem praticamente o ano todo. Isto denota a importância desta região como habitat de espécimes jovens. Em segundo lugar neste setor destacam-se os indivíduos desovados. No baixo Xingu também ocorrem todos os estágios de desenvolvimento; destacam-se além dos indivíduos jovens também os indivíduos em maturação e desovados. No Bacajá, que foi amostrado somente durante a enchente, o destaque é para os indivíduos em reprodução, desovados e em repouso, indicando que esta é também uma importante área de desova.

Tabela 37 – Frequência relativa de indivíduos em estágios reprodutivos de acordo com o setor do rio e a estação do ano. Considerou-se 100% o total de espécimes coletados em cada setor.

| Setor | Estação do ano | Virgem | Em maturação | Maturo | Desovado | Repouso | TOTAL |
|--------------|----------------|--------|--------------|--------|----------|---------|-------|
| Iriri | Enchente | 9.0 | 12.8 | 19.0 | 14.6 | 9.2 | 65 |
| | Cheia | 3.2 | 0.7 | 0.1 | 0.8 | 0.2 | 5 |
| | Vazante | 8.8 | 4.4 | 0.0 | 1.0 | 2.8 | 17 |
| | Seco | 4.6 | 3.0 | 1.0 | 4.2 | 0.5 | 13 |
| | Total | 26 | 21 | 20 | 21 | 13 | 100 |
| Reservatório | Enchente | 6.0 | 10.3 | 14.0 | 14.6 | 7.9 | 53 |
| | Cheia | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 0 |
| | Vazante | 19.5 | 2.8 | 0.6 | 4.1 | 3.6 | 31 |
| | Seco | 11.1 | 1.9 | 0.6 | 2.7 | 0.3 | 17 |
| | Total | 37 | 15 | 15 | 21 | 12 | 100 |
| Volta Grande | Enchente | 14.3 | 11.0 | 12.4 | 14.1 | 3.5 | 55 |
| | Cheia | - | - | - | - | - | - |
| | Vazante | 14.1 | 2.1 | 1.0 | 2.6 | 1.9 | 22 |
| | Seco | 14.3 | 3.4 | 0.6 | 3.7 | 0.9 | 23 |
| | Total | 43 | 16 | 14 | 20 | 6 | 100 |
| Baixo Xingu | Enchente | 17.0 | 20.2 | 11.3 | 22.2 | 13.4 | 84 |
| | Cheia | - | - | - | - | - | - |
| | Vazante | 8.0 | 0.6 | 0.2 | 0.6 | 0.1 | 9 |
| | Seco | 3.5 | 0.6 | 0.0 | 2.0 | 0.4 | 6 |
| | Total | 28 | 21 | 12 | 25 | 14 | 100 |
| Bacajá | Enchente | 10.0 | 15.1 | 25.4 | 23.4 | 26.1 | 100 |
| | Cheia | - | - | - | - | - | - |
| | Vazante | - | - | - | - | - | - |
| | Seco | - | - | - | - | - | - |
| | Total | 10 | 15 | 25 | 23 | 26 | 100 |

Dentre os locais de coleta ao longo do rio, destaca-se o trecho final da AID, na localidade de Boa Esperança, e no rio Iriri onde a proporção de indivíduos maduros é alta. No outro extremo, no final da Volta Grande, na cachoeira de Itamaracá também encontramos uma grande frequência de indivíduos em reprodução (Figura 85). Mesmo em locais com certo grau de degradação ambiental, como é o lago de Arapujá, na frente da cidade de Altamira, a quantidade de indivíduos que utilizam esse local para desova é chamativo. Neste ambiente desovam espécies sedentárias como as pescadas, piranhas e tucunarés. Isto é importante já que esta localidade deverá inundar após o enchimento do reservatório principal.

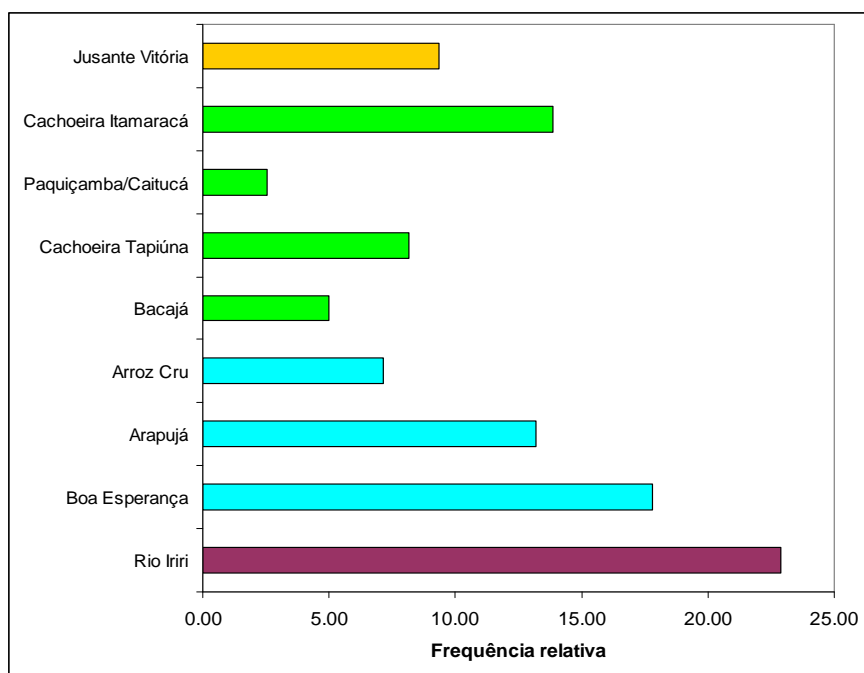


Figura 85 – Frequência de indivíduos maduros por local de captura para toda a fauna de peixes do rio Xingu. As cores representam os setores do rio, roxo- setor I; azul- setor II; verde- setor III e laranja – setor IV.

Também se observa a importância da Volta Grande no recrutamento dos jovens, sendo este o setor com maior abundância de peixes em estágio “virgem” (Figura 18).

A Figura 86 apresenta a distribuição dos estádios de maturidade de *Curimatella dorsalis* por área de coleta. Apreendemos com este gráfico a importância das corredeiras no processo de maturação. Observa-se que os indivíduos maduros desta espécie foram encontrados, com maior abundância na Cachoeira de Itamaracá. Já indivíduos desovados e, principalmente, indivíduos jovens (imaduros) e em repouso, encontram-se em áreas de remansos, de inundação ou em lagoas, como é o caso do lago de Arapujá, na frente de Altamira.

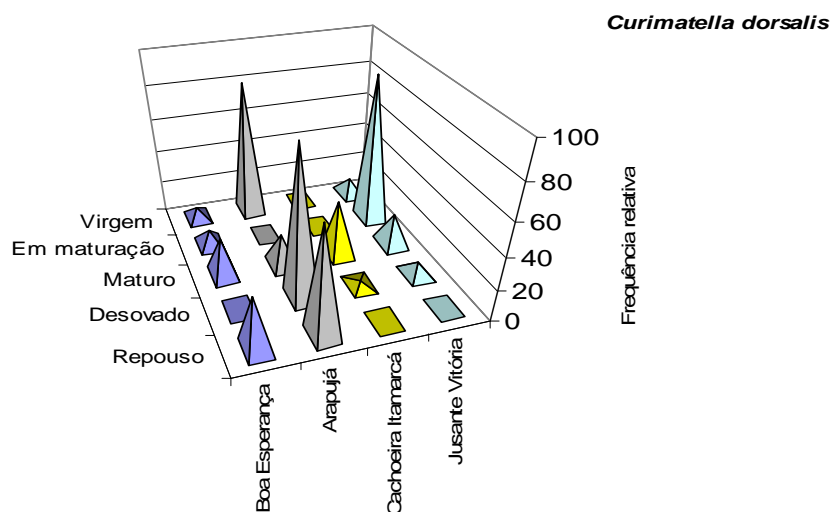


Figura 86 – Distribuição dos estágios de maturidade de *Curimatella dorsalis*, por local de captura.

A distribuição dos locais referidos pelos pescadores como locais de piracema, também se espalham ao longo de toda a área estudada do rio Xingu. Nos levantamentos foram reconhecidos mais de 300 locais onde são observados movimentos de piracema pelos pescadores. A localização destes locais pode ser vista na Figura 87.

Aproximadamente 51% dos pontos identificados estavam localizados nas ilhas fluviais e os restantes nas margens do rio ou em áreas que inundam durante a enchente. Na área I, II, III e IV foram encontradas, respectivamente, 29, 30, 27 e 14% dos locais de piracema. As três áreas acima das grandes cachoeiras parecem ter uma importância similar, no que diz respeito à distribuição de locais propícios para a desova. Lembrando que, na Volta Grande, o trecho à jusante do rio Bacajá não foi pesquisado, o que explica a frequência um pouco menor desta área em relação à área I e II.

Utilizando a classificação da vegetação dominante em cada local como fator discriminador, pode ser notado facilmente que os peixes possuem preferência por ambientes com vegetação arbórea para a desova. Postula-se que este fato possa estar relacionado com a temperatura da água, a presença de fontes alimentares e a presença de locais utilizados como refúgio para se proteger de possíveis predadores (Tabela 38).

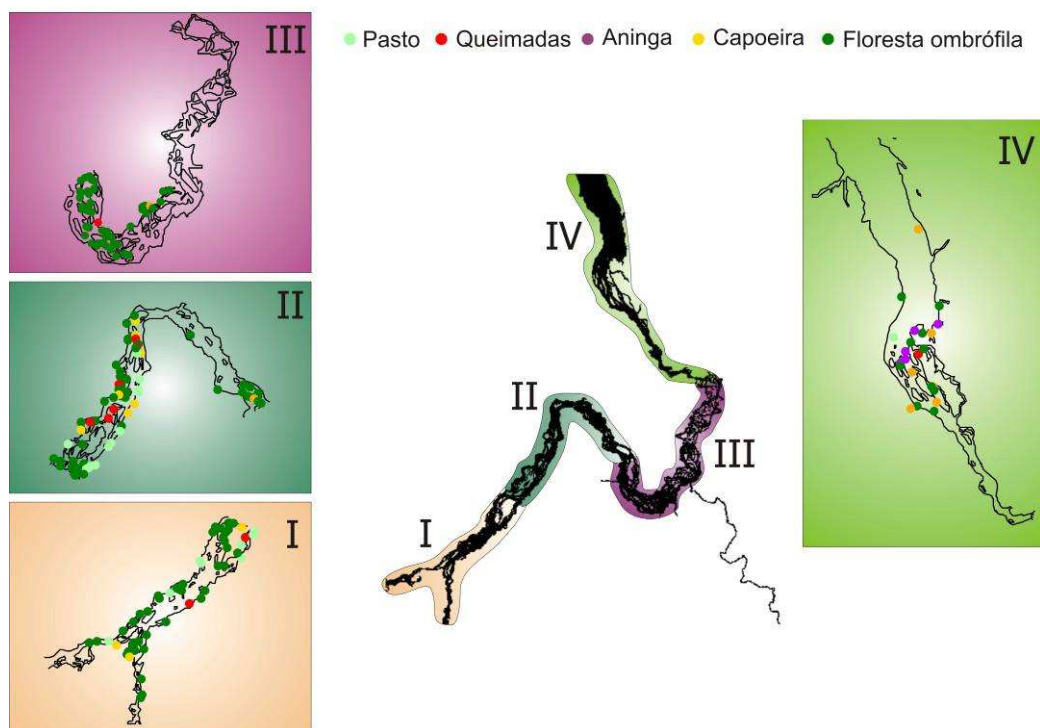


Figura 87 – Mapeamento dos locais indicados pelos pescadores como sendo locais de piracemas, ou entradas de cardumes de peixes adultos para a reprodução.

Tabela 38 – Frequência de locais de piracema encontrados de acordo com o tipo de ambiente e vegetação dominantes no rio Xingu, entre Senador José Porfírio e o rio Iriri.

| Fitocenose Dominante | Ilhas | Margens |
|-----------------------------|--------------|----------------|
| Vegetação arbórea | 123 | 72 |
| Aninga | 0 | 6 |
| Capoeira | 11 | 17 |
| Capoeira jovem | 4 | 8 |
| Campo | 4 | 5 |
| Campo em regeneração | 4 | 6 |
| Área desmatada | 1 | 4 |
| Pasto | 0 | 26 |
| Área de queimadas | 5 | 3 |
| TOTAL | 152 | 147 |

Uma análise de ordenamento, a partir dos dados de ocorrência das diferentes fitocenoses nos locais de piracema, indicou novamente uma clara distinção destes, em função do tipo de vegetação dominante, o que por sua vez está diretamente relacionado, na maior parte das vezes, com os níveis de atuação antrópica em cada local. Assim, podemos classificar os ambientes preferidos de piracema de acordo com sua localização em: (i) áreas sob baixa pressão antrópica, representadas por locais com dominância de vegetação arbórea, de preferência alta; (ii) áreas sob média pressão antrópica, representadas por locais com presença de capoeiras e campos, tanto naturais quanto sob regeneração e (iii) áreas sob alta pressão antrópica, representadas pelas localidades onde dominavam as pastagens. A representação dos componentes principais demonstra a polaridade dos dois extremos desta classificação (Figura 88).

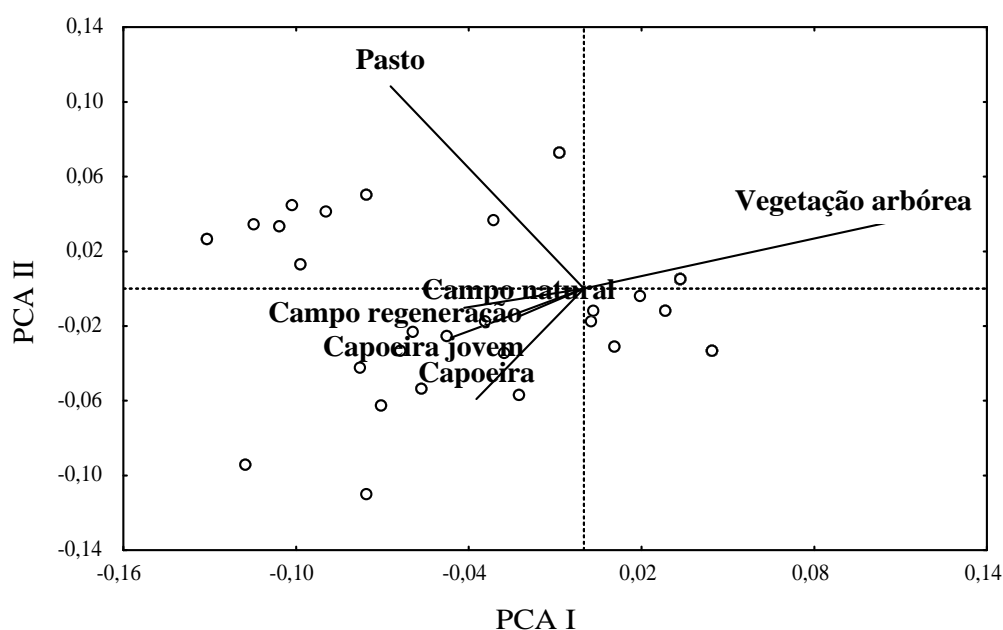


Figura 88 - Ordenação das fitocenoses inventariadas nos locais de piracema e desova de peixes.

Em termos numéricos, observamos uma maior frequência (65%) de locais de piracema e desova em ambientes relativamente preservados, com pouca pressão antrópica e com vegetação predominantemente arbórea. Isto poderia explicar a preferência dos peixes pelas ilhas, em relação às margens do rio. As ilhas fluviais são ambientes mais preservados, devido ao seu isolamento das vias de transporte terrestre e por não apresentarem, em geral, uso agropecuário intenso do solo. Nas margens do rio, a quantidade de locais preservados e com vegetação arbórea é menor e os peixes que aí chegam, acabam utilizando outros ambientes, como os pastos ou capoeiras para compensar a falta da vegetação natural.

Segundo Goulding (1980), os fatores ecológicos que controlam a intensidade da piracema são complexos e as variáveis que parecem ser mais importantes são: o nível de água e a

sua transparência. Assim, parece evidente que nas áreas desmatadas as condições para a desova são mais desfavoráveis, devido à suspensão dos sedimentos provindos do solo nu, facilmente erodível.

A perda de habitats será, sem dúvida, um dos principais impactos da construção da UHE de Belo Monte. William *et al.*, (1989) mencionam que 93% do declínio de *taxa* de peixes em águas continentais da América do Norte deve-se à perda de habitats naturais.

Ictioplâncton

As atividades reprodutivas dos peixes pode ser influenciada tanto por fatores fisiológicos quanto por estímulos externos, ou ambos (PERES-NATO & MAGNAN, 2004). Provas dessas interações biótico/abiótico se encontram facilmente na literatura científica, além de ser amplamente comentadas pelas gerações de pescadores locais. Por exemplo, sabemos hoje que o início da desova é fortemente correlacionado com o nível da água ou da vazão do rio (ARAUJO-LIMA & OLIVEIRA, 1998). No entanto, uma mudança no comportamento ou na fisiologia dos peixes é raramente induzida por um único parâmetro, mas por um conjunto de fatores favorecendo a sobrevivência dos indivíduos. Assim, no caso da desova, além do fator hidrológico, alimentos, temperatura, concentração de oxigênio e partículas em suspensão são alguns dos fatores suscetíveis de estimular ou inibir as funções biológicas dos peixes (SARPEDONTI & CHONG, 2008).

Uma das melhores formas de estudar a biologia reprodutiva dos peixes e sua sincronia temporal, bem como a sua relação com outros fatores ambientais, é através da análise de amostras de ictioplâncton. O desenvolvimento dos peixes, durante a sua fase planctônica, ocorre, em geral, de forma bastante acelerada, de forma que a abundância de organismos do ictioplâncton é quase sempre considerada como um indicador da existência de desovas, permitindo inferir sobre épocas, locais e estratégias para a reprodução.

No rio Xingu, coletas de ictioplâncton foram realizadas em fevereiro de 2008, ao longo de toda a área de estudo, e continuarão sendo realizadas nos próximos meses. Nesse mês, foram encontradas 173 larvas, com uma densidade média de 1,1 larva/100m³ e a uma mediana de 0,3 larva/100m³.

O estudo de distribuição larval entre os setores do rio indicou uma forte predominância de larvas no setor IV do Baixo Xingu, com 61% dos indivíduos, sendo que grande parte foram encontrados na frente de Vitória do Xingu. O setor II, reservatório do rio Xingu, apresentou a segunda maior concentração de larvas, sendo que nesse caso as larvas foram mais abundantes no Lago da Ilha Grande. O setor do Iriri apresentou o menor número de larvas, correspondendo somente a 3% da abundância total (Figura 89).

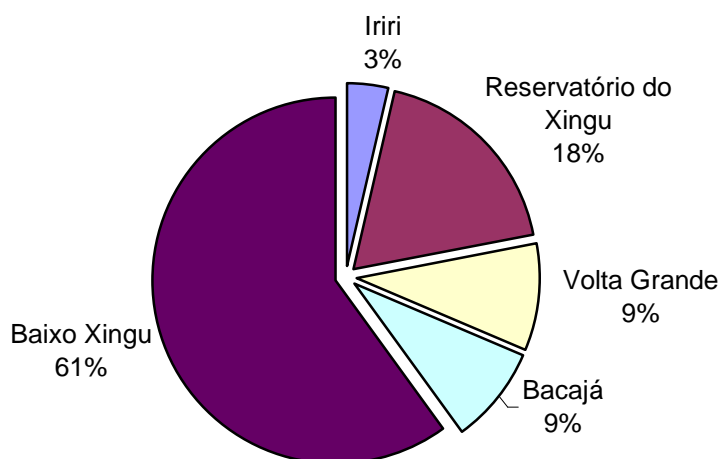


Figura 89 - Distribuição das larvas (% de abundância) entre os diferentes setores do rio.

Na comparação entre os biótopos, a maioria (50%) das larvas foram encontradas nas áreas de remanso (Figura 90), onde a densidade média foi de $2,8/100m^3$. Contudo, esse valor é principalmente devido a uma única amostra de $18,2/100m^3$, registrada em Vitória. Tirando esse valor, a abundância média para os “remansos” seria de $0,5/100m^3$. A segunda maior densidade foi encontrada nas lagoas, sendo que o Lago da Ilha Grande, no final do setor II, apresentou mais larvas que o Lago Cajúí (no setor IV). As áreas de inundação apresentaram densidades larvais mais homogêneas.

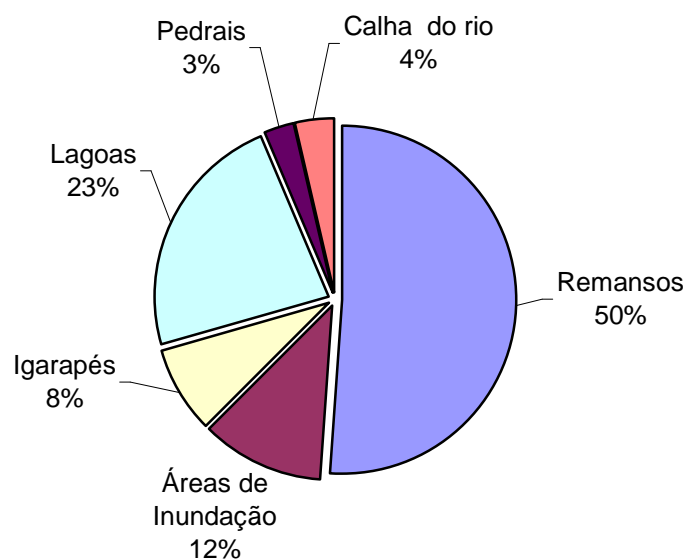


Figura 90 - Distribuição das larvas (% de abundância) entre os diferentes biótopos.

Os estágios larvais encontrados nestas amostras podem ser vistos na Figura 91. Ao longo dos pontos de coleta, foram encontrados indivíduos nos quatro estágios de desenvolvimento larval (Figura 91). Os resultados indicam uma forte concentração de larvas no primeiro estágio larval (com saco vitelino) seguida por uma densidade

decrecente à medida que o estágio de desenvolvimento aumenta, sendo que somente 1% das larvas foram encontradas em estágio de pós-flexão.

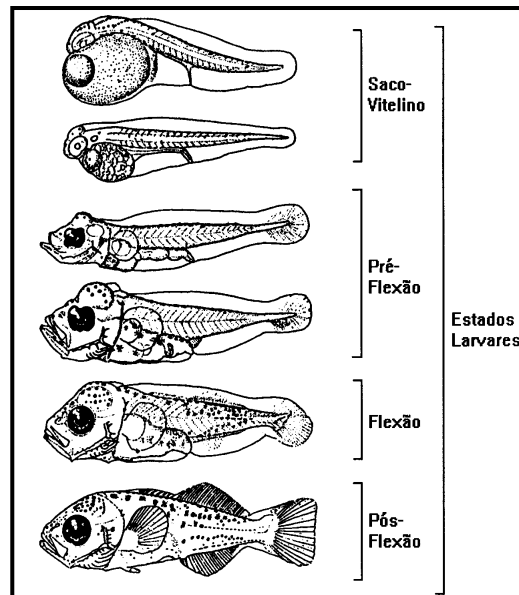


Figura 91 - Esquema e nome dos estágios de desenvolvimento larval encontrados no ictioplâncton do rio Xingu (Adaptado de RÉ, 1999).

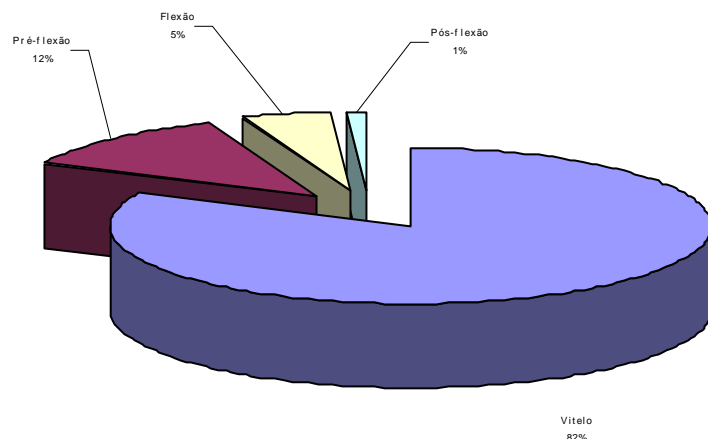


Figura 92 - Abundância relativa (%) dos quatro estágios de desenvolvimento (larvas com saco vitelínico; em pré-flexão, flexão e pós-flexão) na área de estudo.

O lago da Ilha Grande (setor II) foi o único local a apresentar larvas nos estágios da pré-flexão, flexão e pós-flexão. Todos os outros pontos apresentaram exclusivamente larvas com saco-vitelínico. No lago, as larvas foram encontradas todas na superfície, (meio ou margem), mas estiveram ausentes nas amostras de profundidade (2m). Nos dois locais com larvas, a maior quantidade de indivíduos encontrava-se nas áreas recentemente inundadas pelas águas, que no mês de fevereiro estavam subindo.

A abundância média de larvas, de 1,1 larvas por 100m³ de água, é bastante baixa comparada aos dados documentados na literatura para a região amazônica e norte do

Brasil (Araujo-Lima *et al.*, 2001; Leite *et al.*, 2006; Sarpedonti, 2007). Por outro lado, a composição ictioplanctônica, com 83% de larvas recém-nascidas é bastante atípica. Essas duas informações juntas indicam que a desova ocorre em massa e é iniciada em um momento bem definido no tempo, provavelmente controlada por fatores externos. O nível da água é certamente o fator determinante, porém não necessariamente o único para explicar uma desova sincrônica, tanto entre os setores como entre os biótopos.

Da literatura sabemos que o estágio “saco vitelínico”, geralmente tem duração de três ou quatro dias (ANDRADE-TALMELLI *et al.*, 2001; LO & BUTLER, 1995), dependendo da espécie. A abundância deste estágio nas coletas de fevereiro indica que a desova ocorreu a, aproximadamente, três dias antes da coleta. Essa informação, além de apontar a uma desova “programada no tempo”, justifica o baixo número de larvas. Assim, é provável que a população larval aumente cada dia, à medida que novas desovas venham ocorrendo, induzindo a uma diversificação dos estágios larvais presentes com o “envelhecimento” das primeiras larvas encontradas junto com as recém-nascidas. Portanto, os dados da coleta de fevereiro de 2008 não são considerados representativos da densidade ictioplanctônica no local de estudo, mas foram muito importantes para definir, com grande precisão, o início da desova.

Estudos preliminares que tinham sido feitos para o reconhecimento da área de estudo no rio Xingu, pela mesma equipe deste relatório, em dezembro de 2007, não apontaram a presença de ictioplâncton nesse mês. Desta forma, a partir dos resultados do ictioplâncton, deduz-se claramente que uma grande quantidade de peixes estava desovando ao longo da área de estudo, no mês de fevereiro, na enchente, quando o rio tinha uma vazão de aproximadamente $8.000 \text{ m}^3 \cdot \text{sec}^{-1}$. Estes dados também indicam que a desova ocorre tanto acima, como abaixo, das cachoeiras do rio e que os ambientes de inundação (lagoas ou remansos nas margens de cursos de água) são fundamentais para que a desova ocorra. A presença de todas as formas larvais dentro das lagoas indica que a desova vinha ocorrendo desde alguns dias, nesses ambientes.

Estrutura em comprimento e crescimento relativo

O tamanho dos indivíduos de uma espécie ou comunidades é um poderoso indicador do estado de preservação da mesma e de sua maturidade. Taxas de mortalidade e de exploração e médias de comprimento de uma população são utilizados classicamente como indicadores do impacto da pesca ou de outras alterações na estrutura da população de uma espécie (Beverton & Holt, 1956), pois são parâmetros de fácil compreensão e podem ser utilizados para comparar alterações ao longo do tempo.

Neste estudo utilizamos este conceito, mas aplicado a toda a comunidade íctica. Com isto supomos que esta comunidade se encontra em estado de equilíbrio mais ou menos relativo e que a estrutura em comprimento da mesma (todas as espécies em conjunto) representa a proporção de espécimes e espécies pequenas em relação aqueles ou àquelas de maior tamanho. Supostamente uma comunidade mais desenvolvida, conservada e/ou madura, possui um maior número de espécies grandes, do que uma mais degradada. Esta

abordagem, comparando a distribuição de toda a comunidade pelo número de indivíduos por classe de tamanho e pela diversidade (H') por classe de tamanho, é utilizada por outros autores para a mesma finalidade e representa uma forma bastante rápida e eficiente de avaliação da ictiofauna (BOUDREAU *et al.*, 1991; GISLASON & RICE, 1998; ROCHET & TRENKEL, 2003).

No nosso caso, uma vez que a metodologia foi padronizada e as redes possuíam tamanhos variados de malha, desde 2cm até 18cm, a representação gráfica pode ser considerada representativa da comunidade amostrada. Nas curvas obtidas podemos ver que a comunidade de peixes do rio Xingu, possui indivíduos e espécies em uma ampla faixa de comprimentos, desde uns poucos centímetros até mais de 1,5m, o que fala de uma comunidade bastante complexa. A inclinação da linha de tendência é suave, o que indica uma mortalidade moderada (Figura 93). Todos estes são indicadores de bom estado de conservação.

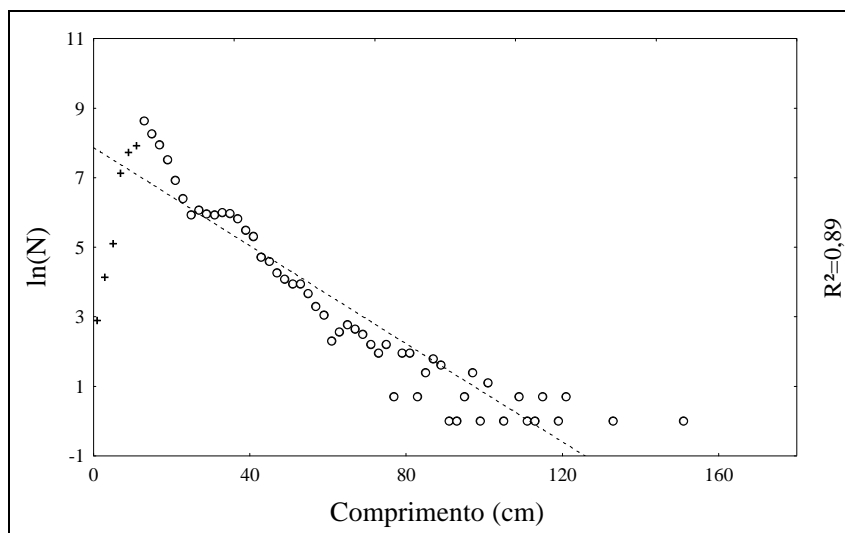


Figura 93 - Logaritmo do número de indivíduos em função do comprimento total (cm) para toda a comunidade íctica coletada com redes de malha no rio Xingu.

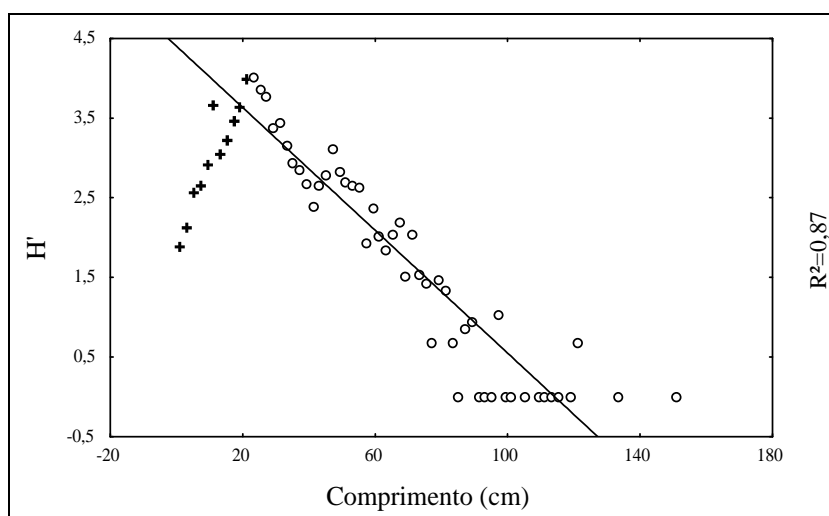


Figura 94 - Índice de diversidade H' em função do comprimento total dos peixes para toda a comunidade íctica coletada com redes no rio Xingu.

Os índices de diversidade por tamanho demonstraram uma curva mais inclinada, que diminui drasticamente com os tamanhos (Figura 94). Isto significa que a pesar dos altos índices de diversidade desta comunidade são poucas as espécies que atingem tamanhos maiores.

Os comprimentos médios da comunidade também foram testados. Na distribuição espacial dos dados de remansos e canal do rio (sem lagoas) observa-se claramente que durante a cheia encontramos os menores peixes, enquanto que a média aumenta, à medida que o rio vai secando. Nos lagos, ao contrário, os maiores indivíduos encontram-se nos períodos de transição e durante o período mais seco; quando estes lagos não secam, eles ficam povoados apenas por espécimes ou espécies de pequeno porte. Estes resultados confirmam a fragmentação dos habitats e das comunidades durante a seca, indicando que, neste período, os adultos e peixes maiores permanecem no rio, enquanto que os menores ficam nas lagoas ou outros corpos de água remanescente. Já na cheia a comunidade de peixes ganha conectividade, os ambientes são mais homogêneos e adultos e jovens dividem todos os ambientes (Figura 95).

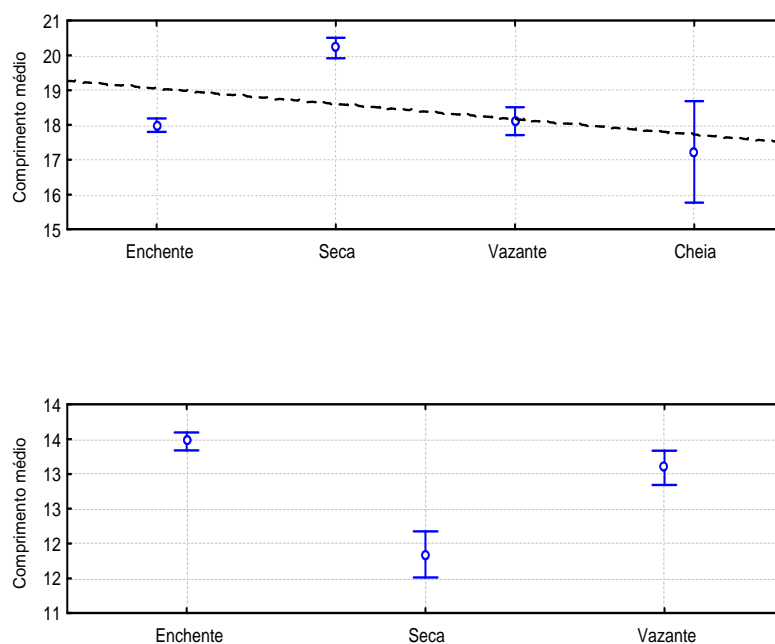


Figura 95 – Comprimento total médio (cm) e intervalo de confiança (95%) de indivíduos da ictiofauna do rio Xingu, capturados com redes de malha em ambientes fluviais (acima) e lacustres (embaixo), de acordo com a estação do ano.

O mesmo tipo de abordagem, mas considerando a variação espacial, foi também considerada para os peixes capturados nas malhadeiras. Neste caso, forem contemplados somente os exemplares coletados durante a enchente, nos ambientes fluviais, para poder comparar todos os locais, já que as amostras do médio rio Bacajá foram realizadas somente nessa estação do ano. Na Figura 96, as médias são maiores nos locais mais distantes das cachoeiras, i.e. no rio Bacajá e no Iriri, indicando certo gradiente de tamanho para boa parte dos exemplares, a medida que nos afastamos da foz. Estes

resultados podem ser interpretados como resultados de dois fatores i) ambientes mais distantes são mais conservados, predominando indivíduos maiores ii) no comportamento de migração cada ano, os exemplares sobem um pouco mais o rio, por tanto locais mais distantes da foz teriam indivíduos mais velhos e de maior porte. Estes achados são importantes para estabelecer critérios e prioridades na escolha de áreas de conservação, além de reforçar a teoria sobre os deslocamentos de algumas espécies rio acima.

A confirmação das hipóteses levantadas nesta seção requer um estudo mais detalhado, no qual sejam considerados índices de integridade, marcadores genéticos ou físicos e ainda a distribuição etária das principais espécies ao longo do rio, o que será proposto em um programa de investigação de longo prazo.

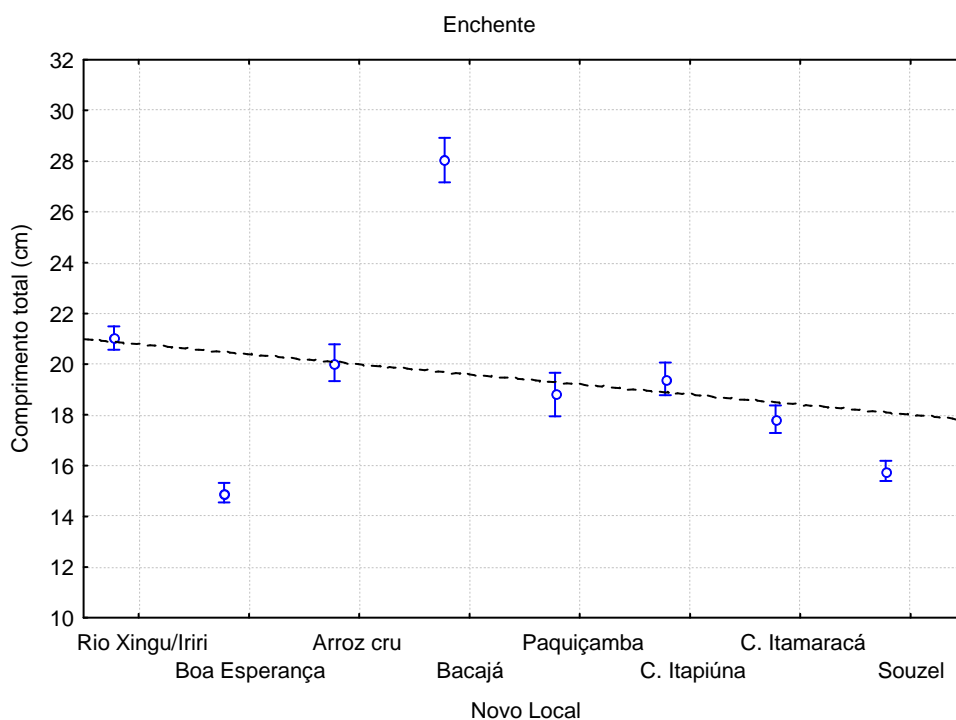


Figura 96 - Distribuição das médias de comprimento total (cm) e intervalo de confiança (95%), por local de captura, para exemplares da ictiofauna do rio Xingu, capturados com redes de malha.

A distribuição do comprimento médio em relação aos diferentes setores do rio pode indicar preferências de habitats, de determinadas espécies. O padrão no qual indivíduos de maior tamanho se concentram na parte mais alta do rio é bastante comum, mas não geral. Dentre as espécies mais abundantes, que permitiram esta análise, *Myleus torquatus*, *Curimata cyprinoides*, *Caenotropus labyrinthicus*, todos Characiformes, apresentaram tamanhos médios maiores nas partes mais altas do rio, bem como o predador *Boulangerella cuvieri*. Já outras espécies de Characiformes, como *Hemiodus voerdewinkleri* e *Bivibranchia fowleri*, demonstraram padrões inversos, com os maiores indivíduos no baixo Xingu (Figura 96).

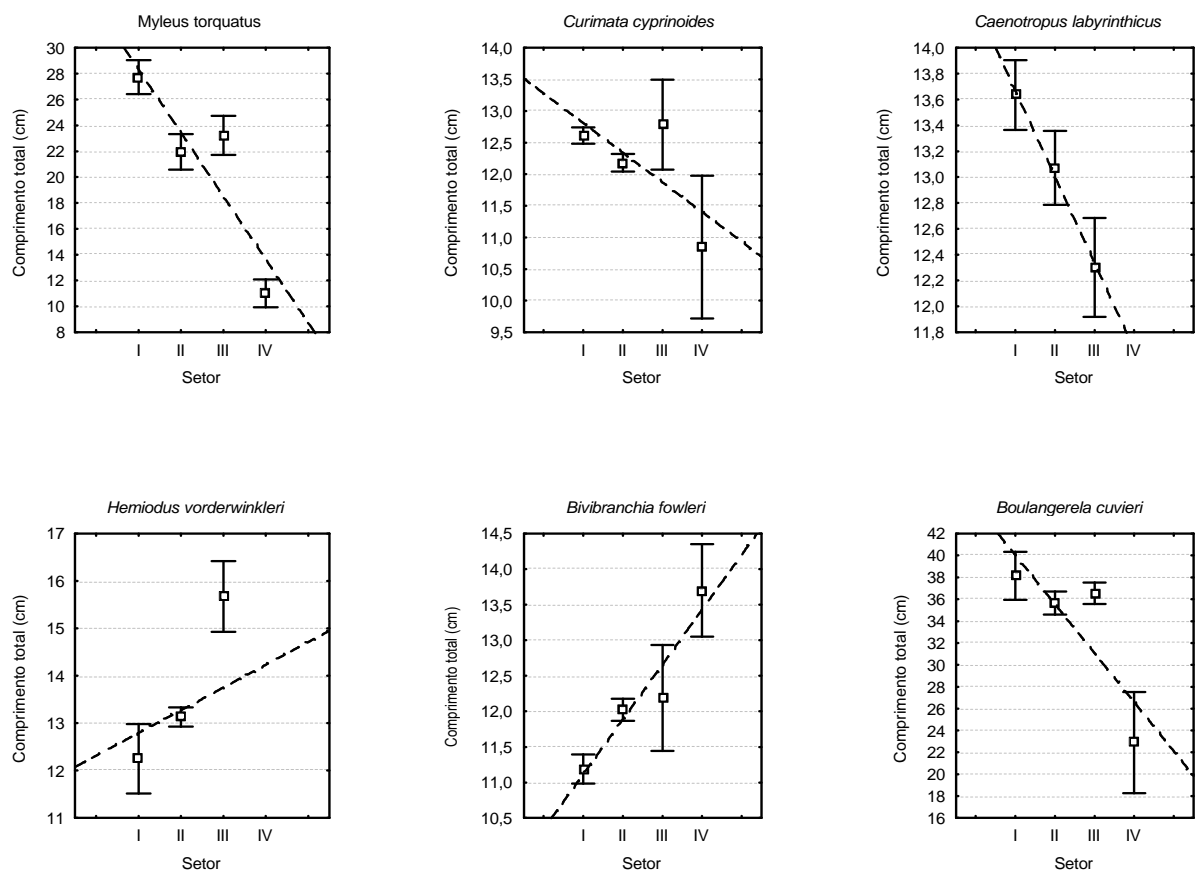


Figura 97 – Comprimentos médios (cm) e intervalo de confiança (95%), por setor do rio para seis espécies da ictiofauna.

A estrutura em comprimento total de 16 espécies da ictiofauna coletados no rio Xingu com redes de malha foi estudada por inspeção dos gráficos das freqüências relativas médias, das classes de comprimento para todas as amostras coletadas com redes, com a finalidade de inferir o número de classes etárias em cada população (Figura 98). A espécie que apresentou o menor número de classes de idade foi *Hemiodus immaculatus*, a flexeira, que se destacou como uma das espécies mais abundantes no sistema. Trata-se de uma espécie de pequeno porte, que alcança, no máximo, 20cm de comprimento total; é de hábito onívoro e muito comum nas amostras de rede. Pela sua estrutura etária podemos imaginar que esta espécie possui crescimento muito rápido e mortalidade muito alta, especialmente após o primeiro ano de vida. Sua estratégia de vida faz desta espécie um bom indicador de mudanças ambientais, pois a abundância da população deve ser um reflexo direto das condições ambientais onde ela habita, e a falta de classes etárias mais velhas, elimina o efeito amortecedor que estas poderiam produzir, após qualquer falha no recrutamento anual.

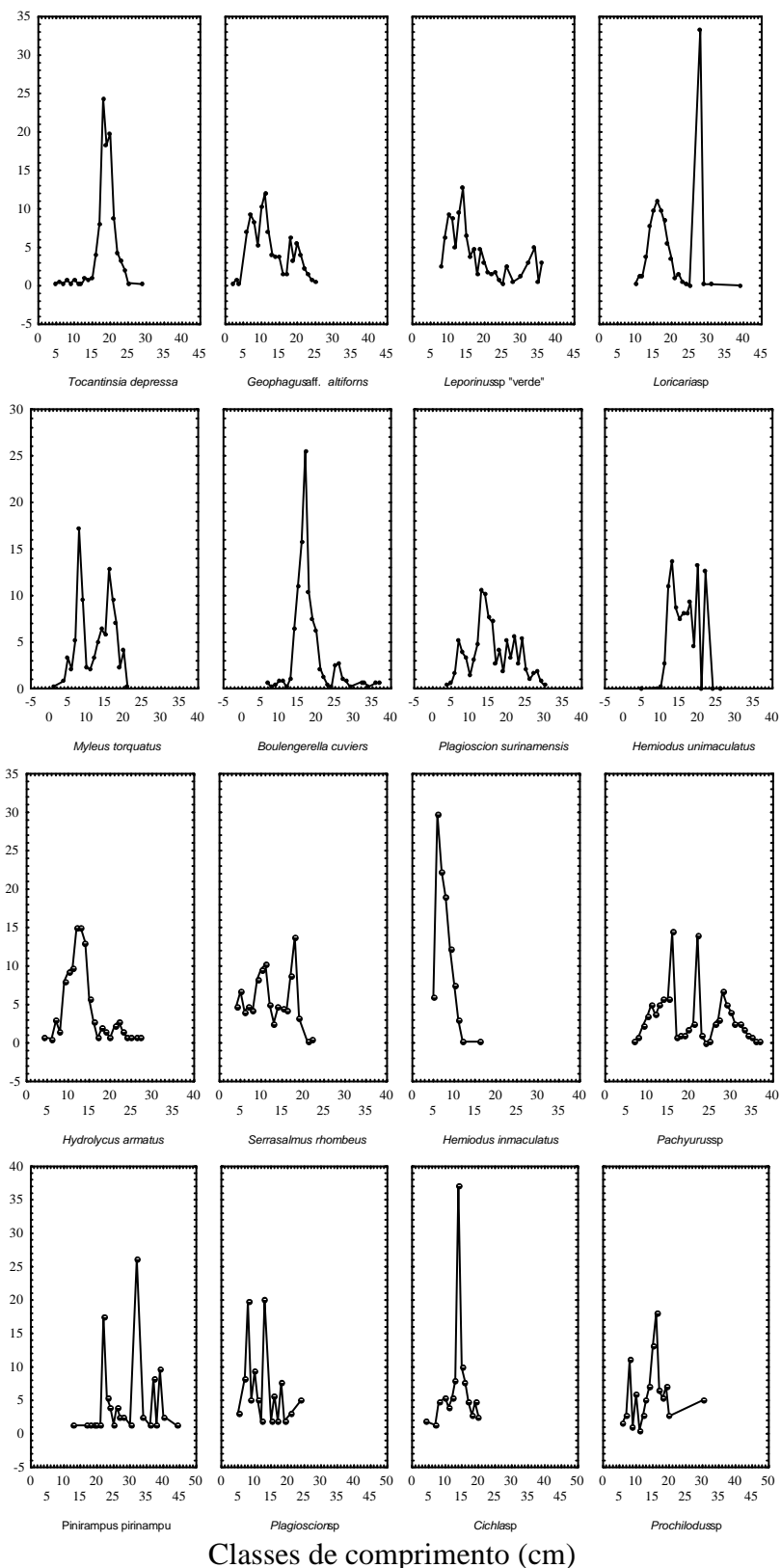


Figura 98 – Distribuição de freqüências relativas médias (%) do comprimento total (cm) de algumas das espécies mais abundantes nas coletas com redes de malha da ictiofauna do rio Xingu.

No extremo oposto, temos as duas espécies de pescadas, que apresentaram seis a sete classes de idade nas composições de tamanho. As espécies da família Sciaenidae têm como característica biológica a sua capacidade de reprodução em qualquer época do ano, apresentando altas taxas de fecundidade. Por não apresentarem comportamento migratório e nem cuidados parentais, são considerados peixes oportunistas na sua estratégia reprodutiva. Para sua alimentação predam peixes menores e, às vezes, crustáceos. Possuem crescimento relativamente rápido, mas apresentam longevidade de mais de 10 anos de vida. Estas características indicam que esta espécie será bastante resistente ao tipo de mudanças esperadas pela instalação da hidrelétrica de Belo Monte. Assim, espera-se que a sua abundância relativa aumente pelo menos nas áreas dos reservatórios.

As outras espécies estudadas encontram-se em situações intermediárias. A estrutura e densidade destas espécies devem ser monitoradas severamente após as obras de UHE, com a finalidade de acompanhar as mudanças na composição da comunidade íctica da região.

Na Tabela 40 listamos os dados das relações entre o peso e o comprimento das principais espécies encontradas no rio Xingu. Estas informações são necessárias para outros estudos relacionados com o crescimento das espécies e para a avaliação do tamanho das populações e têm especial relevância para as espécies que são exploradas pela pesca comercial. Ao mesmo tempo, estes valores podem ser utilizados como referência para acompanhar futuras mudanças na estrutura populacional, após os impactos ambientais do empreendimento da UHE.

Tabela 39 – Estatística descritiva do comprimento total e do peso total, número de classes etárias e estratégias de crescimento de 16 espécies de peixes do rio Xingu. Onde: m ~média; min ~mínimo; max ~máximo, 95- e 95+ ~intervalo de confiança de 95%.

| Família | Espécies | [E] | [O] | Comprimento | | | | | | Peso (g) | | | | | Nº de coortes | Tipo de crescimento | |
|------------------|--|-----|-----|-------------|-------|-----|-----|------|------|----------|--------|-----|-------|--------|---------------|---------------------|--------|
| | | | | n | m | min | max | 95- | 95+ | n | m | min | max | 95- | | | 95+ |
| Anostomidae | <i>Leporinus</i> sp "verde" | + | | 415 | 13,96 | 8 | 36 | 13,4 | 14,5 | 413 | 50,6 | 5 | 600 | 42,7 | 58,5 | 8 | Médio |
| Auchenipteridae | <i>Tocantinsia depressa</i> | | | 332 | 37,50 | 10 | 58 | 36,8 | 38,2 | 330 | 873,7 | 1 | 5401 | 826,6 | 920,7 | 3 | Rápido |
| Characidae | <i>Hydrolycus armatus</i> | + | | 191 | 39,30 | 13 | 86 | 37,5 | 41,1 | 190 | 921,4 | 15 | 15550 | 711,8 | 1130,9 | 4 | Rápido |
| Cichlidae | <i>Cichla</i> sp | + | | 71 | 25,45 | 9 | 40 | 23,4 | 27,5 | 68 | 291,5 | 6 | 950 | 234,8 | 348,1 | 3 | Rápido |
| | <i>Geophagus</i> aff. <i>altifrons</i> | | | 374 | 12,48 | 2 | 26 | 11,9 | 13,0 | 368 | 60,5 | 2 | 310 | 53,2 | 67,9 | 6 | Rápido |
| Ctenoluciidae | <i>Boulengerella cuvieri</i> | | + | 604 | 36,03 | 14 | 74 | 35,3 | 36,8 | 601 | 296,2 | 16 | 2500 | 269,4 | 323,0 | 5 | Médio |
| Hemiodidae | <i>Hemiodus inmaculatus</i> | | + | 976 | 15,04 | 10 | 32 | 14,9 | 15,2 | 964 | 43,7 | 5 | 471 | 41,7 | 45,7 | 1-2 | Rápido |
| Hemiodontidae | <i>Hemiodus unimaculatus</i> | | + | 4127 | 13,77 | 1 | 65 | 13,7 | 13,8 | 4000 | 29,0 | 3 | 740 | 28,3 | 29,7 | 5 | Rápido |
| Loricariidae | <i>Loricaria</i> sp | | + | 673 | 17,49 | 10 | 39 | 17,2 | 17,8 | 671 | 28,7 | 1 | 110 | 27,5 | 30,0 | 2-3 | Rápido |
| Pimelodidae | <i>Pinirampus pinirampus</i> | | | 63 | 56,54 | 26 | 89 | 52,8 | 60,3 | 61 | 1963,9 | 8 | 7000 | 1547,6 | 2380,2 | 3 | Rápido |
| Prochilodontidae | <i>Prochilodus nigricans</i> | | | 119 | 27,49 | 12 | 60 | 26,0 | 29,0 | 118 | 478,3 | 39 | 1700 | 415,9 | 540,7 | 5 | Médio |
| Sciaenidae | <i>Pachyurus</i> sp | + | + | 506 | 19,19 | 7 | 52 | 18,5 | 19,9 | 502 | 130,3 | 1 | 632 | 117,5 | 143,0 | 4 | Rápido |
| | <i>Plagioscion surinamensis</i> | | | 212 | 31,21 | 8 | 61 | 29,8 | 32,6 | 212 | 519,2 | 12 | 3390 | 448,1 | 590,4 | 7 | Médio |
| Characidae | <i>Myleus torquatus</i> | | | 422 | 24,13 | 2 | 55 | 23,3 | 25,0 | 420 | 567,2 | 1 | 2400 | 515,6 | 618,9 | 5 | Médio |
| | <i>Serrasalmus rhombeus</i> | | | 291 | 19,89 | 5 | 44 | 18,8 | 21,0 | 291 | 365,7 | 2 | 2720 | 306,7 | 424,7 | 3 | Rápido |

[E] ~ espécie endêmica; [O] ~ espécie contribuindo com o 50% de ocorrência (Q_{50%})

Tabela 40 - Relação comprimento-peso (g/cm) de algumas espécies de peixes que ocorrem no rio Xingu de acordo com o presente estudo e extraído de Ruffino & Isaac (1995).

| Família/Espécies | Nome comum | a | b | N | r | L _{max} (cm) | L _{min} (cm) |
|---|--|--|--|--|--|-----------------------------------|-------------------------------|
| Arapaimidae <i>Arapaima gigas</i> | Pirarucu | 0,0278 | 2,790 | 76 | 0,965 | 224 | 109 |
| Osteoglossidae <i>Osteoglossum bicirrhosum</i> | Aruanã | 0,0021 | 3,271 | 591 | 0,956 | 74 | 37 |
| Clupeidae <i>Pellona castelnaeana</i> <i>Pellona flavipinnis</i> | Apapá amarelo Apapá branco | 0,0042 0,0081 | 3,215 3,112 | 1.116 476 | 0,979 0,976 | 75 58 | 25 14 |
| Anostomidae <i>Schizodon vittatus</i> <i>Leporinus friderici</i> | Aracu Aracu cabeça gorda | 0,0251 0,0277 | 2,793 2,824 | 1.910 433 | 0,944 0,960 | 40 39 | 16 21 |
| Characidae <i>Brycon falcatus</i> <i>Hydrolicus armatus</i> | Matrinchã Cachorra | 0,0075 0,0540 | 3,196 2,545 | 567 128 | 0,990 0,84 | 56 81 | 25 14 |
| Ctenolucidae <i>Boulengerella cuvieri</i> | Bicuda | 0,0076 | 2,886 | 358 | 0,94 | 74 | 15 |
| Curimatidae <i>Curimata cyprinoides</i> | Candunga | 0,0137 | 3,027 | 523 | 0,91 | 23 | 6 |
| Erythrinidae <i>Hoplias malabaricus</i> | Traira | 0,0067 | 3,126 | | 0,87 | 57 | 1 |
| Hemiodontidae <i>Hemiodus argenteus</i> <i>Hemiodus unimaculatus</i> | Flexeira | 0,0321 0,0068 | 2,612 3,126 | 298 2674 | 0,93 0,86 | 32 26 | 10 5 |
| Prochilodontidae <i>Prochilodus nigricans</i> <i>Semaprochilodus taeniurus</i> <i>Semaprochilodus brama</i> | Curimatã Jaraqui fina Jaraqui grossa | 0,0184 0,0018 0,0102 | 2,982 3,608 3,101 | 64 458 764 | 0,960 0,943 0,959 | 60 30 32 | 12 21 17 |
| Characidae <i>Colossoma macropomum</i> <i>Piaractus brachypomus</i> <i>Pygocentrus nattereri</i> <i>Myleus torquatus</i> <i>Serrasalmus cf serrulatus</i> <i>Serrasalmus rhombeus</i> | Tambaqui Pirapitinga Piranha Pacu olhudo Piranha camari Piranha preta | 0,0279 0,0247 0,0194 0,0210 0,0160 0,0100 | 2,924 2,977 3,134 3,085 3,096 3,273 | 1.191 1.073 376 308 191 209 | 0,99 0,99 0,96 0,97 0,98 0,98 | 104 80 25 43 37 44 | 9 15 11 2 10 8 |
| Doradidae <i>Hassar orestis</i> | Botinho | 0,0228 | 2,807 | 310 | 0,95 | 50 | 9 |
| Loricariidae <i>Loricaria</i> sp | Acari rabo seco | 0,0240 | 2,450 | 619 | 0,77 | 39 | 10 |
| Ageneiosidae <i>Ageneiosus</i> aff. <i>ucayalensis</i> <i>Ageneiosus inermis</i> | Mandubé Mandubé | 0,0052 0,0046 | 3,120 3,202 | 397 228 | 0,96 0,97 | 89 71 | 8 10 |
| Hypophthalmidae <i>Hypophthalmus edentatus</i> <i>Hypophthalmus marginatus</i> | Mapará Mapará | 0,0093 0,0020 | 2,897 3,266 | 402 1.890 | 0,93 0,92 | 55 56 | 25 26 |
| Pimelodidae <i>Brachyplatystoma filamentosum</i> <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> <i>Pimelodina flavipinnis</i> <i>Goslinia platynema</i> <i>Pinirampus pinirampus</i> | Filhote/Piraíba Surubim lenha Fura-calça Barbado Barba chata | 0,0078 0,0065 0,0031 0,0074 0,0100 | 3,035 3,033 3,275 2,954 2,970 | 1.076 698 858 357 41 | 0,98 0,97 0,93 0,98 0,97 | 193 120 44 110 88 | 32 43 17 50 26 |
| Auchenipteridae <i>Tocantinsia depressa</i> | Pocomom | 0,0130 | 3,053 | 385 | 0,87 | 58 | 10 |

| Família/Espécies | Nome comum | a | b | N | r | L _{max} (cm) | L _{min} (cm) |
|----------------------------------|------------|--------|-------|-----|------|--------------------------|--------------------------|
| Sciaenidae | | | | | | | |
| <i>Plagioscion quamosissimus</i> | Pescada | 0,0170 | 2,947 | 29 | 0,97 | 49 | 10 |
| <i>Plagioscion surinamensis</i> | Pescada | 0,0110 | 3,033 | 191 | 0,98 | 61 | 8 |
| <i>Pachyurus</i> sp | Curvina | 0,0080 | 3,112 | 476 | 0,97 | 37 | 7 |
| Cichlidae | | | | | | | |
| <i>Cichla</i> sp | Tucunaré | 0,0153 | 2,979 | 41 | 0,98 | 40 | 9 |
| <i>Geophagus proximus</i> | Acaratinga | 0,0225 | 2,948 | 231 | 0,86 | 27 | 12 |
| Clupeidae | | | | | | | |
| <i>Pellona flavipinnis</i> | Apapá | 0,0160 | 2,863 | 74 | 0,97 | | |

Migrações da ictiofauna

Os padrões de migração de peixes da Amazônia vêm sendo investigados há vários anos para alguns rios da região, como o rio Negro e o sistema Solimões-Amazonas (RIBEIRO, 1983; RIBEIRO & PETRERE, 1990; ARAÚJO-LIMA & GOULDING 1997, BARTHEM & GOULDING, 1997; FERNANDEZ, 1997, 2004). Os resultados desses trabalhos demonstram que existe uma intrincada e complexa interação entre o padrão de migração, o nível do rio e a estrutura dos habitats de inundação disponíveis. Para o Rio Xingu, não há estudos anteriores sobre as migrações que ocorrem entre as espécies de peixes.

Bayley & Petrere (1989) dividem a ictiofauna da Amazônia em duas categorias. A primeira inclui as **espécies que realizam migrações** durante a seca entre o canal do rio, as áreas alagadas e os tributários. Tais espécies possuem desova total e reproduzem-se no canal ou nas áreas inundadas lateralmente durante o início da enchente. Incluem-se nesse grupo, duas categorias de peixes: i) os bagres migradores, (algumas espécies da ordem Siluriformes), que realizam migrações de longas distâncias, como a piramutaba (*Brachyplatystoma vaillantii*), e a dourada (*B. flavicans*). Estas espécies percorrem longas distâncias pelos canais principais dos rios da Amazônia (BARTHEM *et al.* 1997) e ii) peixes de escama (algumas espécies da ordem Characiformes), tais como *Prochilodus nigricans* (curimatã), *Semaprochilodus* spp. (aridua) e *Myleus* spp. (pacu) que realizam migrações laterais e longitudinais, mas percorrendo distâncias bem menores.

O segundo grupo de espécies refere-se às **espécies sedentárias**, que realizam desova parcial, apresentam adaptações para permanecer em águas com menos quantidade de oxigênio. Algumas apresentam comportamentos de acasalamento e cuidado parental da prole. Neste grupo estão incluídas espécies das famílias Cichlidae (*Cichla* spp., tucunaré), Osteoglossidae (*Osteoglossum bicirrhosum*, aruanã) e Arapaimidae (*Arapaima gigas*, pirarucu), assim como pequenos Ostariophysi (Sciaenidae, *Plagioscion* spp. pescada; Cichlidae, *Geophagus* spp., acará; Doradidae, *Hassar orestis* botinho; Loricariidae, *Loricaria* sp, *Hypancistrus* spp. acari; Serrasalmidae, *Serrasalmus* spp., piranha).

Bagres migradores

Os estudos realizados sobre os grandes bagres migradores, como a dourada e a piramutaba indicam que estes peixes estão intimamente associados ao canal do rio e que suas migrações percorrem milhares de quilômetros, desde o estuário amazônico, onde crescem os jovens, até o Alto Solimões, Madeira ou Japurá, onde aparentemente desovam, entre maio e julho (GOULDING 1980; BARTHEM & GOLDING, 1997; BARTHEM *ET AL.* 1997; COY 1994).

No rio Xingu, a dourada e também a piramutaba (mas em menor proporção) são visualizadas e capturadas no trecho baixo do rio, desde a foz do rio, até, no máximo, o povoado de Belo Monte. A pesca de dourada é bastante desenvolvida nesta região junto com o filhote.

Os pescadores relatam que observam cardumes de dourada subindo o rio Amazonas, todo ano, a partir de junho, no período de vazante e durante seca. Ao passarem pela desembocadura do rio Xingu, alguns os cardumes entram o sobem o canal deste rio. Aparentemente, estes peixes predadores se deslocam rio acima, atrás de cardumes de camarão *Macrobrachium amazonicum* ou de pequenos peixes que também estão no rio nesta época, como pacus, acaras, aracus, ou outros. Os pescadores se deslocam com seus espinheis acompanhando os cardumes rio acima. Os deslocamentos possuem uma velocidade média de 500 a 1000 m por dia. Os peixes vão até Belo Monte, aonde chegam mais ou menos no final do ano. À medida que as águas sobem com a chegada das chuvas eles desaparecem da região. Contudo, indivíduos jovens de dourada, de menos do que 20 cm de comprimento total, são vistos nas poças formadas durante o inverno nas proximidades de Porto de Moz e nas ilhas na frente desta cidade, indicando que a ria do Xingu atua em parte, como uma extensão do imenso estuário amazônico, oferecendo ambientes de berçário e recrutamento para os jovens dessas espécies.

Estas informações confirmam a conectividade dos dois grandes cursos de água (Xingu-Amazonas), em relação a estes grupos da ictiofauna que realizam grandes migrações. Contudo, eles relatam que os peixes que sobem o Xingu, são menores dos que continuam rio acima, no rio Amazonas, indicando certa preferência e seleção das coortes no comportamento migratório, provavelmente determinado pelo menor volume d'água. No Xingu, tanto a dourada como a piramutaba não são encontradas rio acima, após as grandes cachoeiras, ocorrendo apenas na parte baixa do rio. Por isso, postula-se que esses estoques de dourada e piramutaba são os mesmos estoques que percorrem o rio Amazonas, que utilizam este curso de água como ambiente propício na busca de alimento, durante a sua migração longitudinal, ao longo da calha principal do Amazonas.

Já outras espécies de bagres, como o surubim *Pseudoplatystoma fasciatum*, a pirarara *Phractocephalus hemioliopterus* e o filhote *Brachyplatystoma filamentosum* parecem não precisar percorrer distâncias tão longas ao longo do rio, no seu ciclo de vida. Estas espécies habitam as águas do rio Xingu, tanto acima como abaixo das cachoeiras e seus deslocamentos, atrás das presas, durante as enchentes, dentro do sistema de canais

do rio seguem os mesmo padrões dos caraciformes menores, e foram relatadas por vários pescadores.

Por último, tem a migração rio acima do mapará *Hypophthalmus edentatus* e *H. fimbriatus*. Estas espécies habitam tanto o rio Amazonas como a parte baixa do rio Xingu. No rio Xingu esta espécie pode ser encontrada nos ambientes fluviais e lacustres da ria. Indivíduos maduros de *H. edentatus*, sobem o rio no fim da seca, e chegam até Belo Monte, em dezembro-janeiro. Depois permanecem no rio, sendo observado entre março e maio. A desova ocorre nos poços mais profundos. Peixes pequenos podem ser observados na ria, durante o mês de janeiro. Devido ao seu comportamento alimentar, que depende do plâncton, desenvolvem migração na coluna d'água, se deslocando para comer durante a noite para as camadas mais superficiais e para o fundo durante o dia. A outra espécie, não apresenta um comportamento migrador evidente, ao longo do rio, e pode ser capturada o ano todo.

Migrações de curtas distâncias

A migração de espécies, como: *Semaprochilodus* spp e *Colossoma macropomum* nos rios da Amazônia e está também diretamente associada à oscilação do nível do rio e à inundação de áreas da planície aluvial. A estratégia geral consiste em utilizar diferentes fontes tróficas ao longo das sucessivas estações do ano e do desenvolvimento do indivíduo: os adultos se alimentam nas florestas alagadas durante a cheia, os recém-nascidos e jovens procuram alimento e proteção nas mesmas áreas durante o alagamento e, ambos, utilizam o canal do rio como caminho para o deslocamento entre áreas (GOULDING 1979, 1980; GOULDING & CARVALHO 1982; RIBEIRO 1983; RIBEIRO & PETRERE 1990).

No rio Xingu, encontramos muitas espécies pertencentes ao grupo de migradores de curtas distâncias, tanto na parte inferior como na parte média do rio. As nossas observações de campo, os resultados dos dados sobre distribuição dos comprimentos médios de algumas espécies, bem como os locais de desova, e as entrevistas com os pescadores, nos levam a formular um modelo de deslocamentos, um pouco diferente dos encontrados em outros rios da Amazônia, mesmo que ainda preliminar e precise ser confirmado com mais estudos.

Aparentemente, o efeito das corredeiras e das diferenças altitudinais no rio tem um efeito decisivo no comportamento da ictiofauna. A diferença do que pode ser visto nos rios de água branca, as migrações longitudinais de espécies migradoras, como o curimatã, os pacus e outros caracoideos, não são muito extensas no rio Xingu. Os peixes são vistos subindo as corredeiras e nos canais, porém não se observa a formação de cardumes conspícuos, como é típico em outros rios da região amazônica. Estes movimentos ocorrem principalmente no início da enchente, pois as corredeiras são muito fortes durante o período seco. Não há indícios, como no rio Negro e outros tributários da chamada migração do peixe gordo, que ocorre no final da cheia entre os tributários e o rio principal. O que sim é bastante claro no rio Xingu é o padrão de deslocamentos laterais, no qual os peixes que ficaram recolhidos durante a seca, nos canais e poças remanescentes do rio, começam a se movimentar rio acima, até

encontrar uma entrada de água (sangradouro), na qual eles terão acesso às áreas inundadas. Também são observados ovos e formas larvais precoces, nas áreas de inundação e nos canais dos rios.

As conclusões que tiramos sobre o padrão da migração dos peixes tiveram como base as seguintes evidências, a maior parte das quais já foi apresentada anteriormente:

- a. Declarações dos pescadores, que observam peixes em piracema;
- b. Abundância da ictiofauna nos diferentes ambientes;
- c. Distribuição dos estágios de maturidade de espécies abundantes;
- d. Distribuição de frequências de comprimentos da comunidade de peixes;
- e. Abundância e distribuição espaço-temporal de ictioplâncton.
- f. Estrutura genética de *Prochilodus nigricans* em diferentes locais de coleta ao longo do rio.

Estas informações permitiram elaborar um esquema do padrão dominante de migrações da ictiofauna do Xingu, que atende às evidências encontradas. De acordo com este esquema, postula-se que, pelo menos parte dos peixes migradores de pequenas distâncias no Xingu, migram rio acima, no início da enchente, no final do ano, mas de uma forma muito menos evidente do que no sistema do Amazonas/Solimões, ou seja por distâncias menores do que nos rios de água branca e sem corredeiras. Após esse deslocamento, os indivíduos entram nos canais laterais e nas florestas inundadas das ilhas ou margens do rio e tributários, para desovar e depois continuar na busca de um ambiente propício para a alimentação durante o inverno, seja nos tributários ou no canal do rio Xingu mesmo. As formas larvais permanecem durante a enchente por pelo menos dois meses, para completar seu desenvolvimento. Depois, os jovens peixes nadam com a força das águas, para colonizar outros ambientes, quando as águas se retraem novamente no início da vazante. Ao iniciar a enchente este modelo se repete, levando todo ano, os adultos um pouco mais acima, ao longo dos rios. Esta hipótese (veja esquema conceitual na Figura 102, mais adiante), explicaria em parte, a abundância de espécimes de maior porte nas partes mais altas do rio, observada para algumas espécies de Characiformes, bem como os outros resultados dos estudos.

As cachoeiras do rio Xingu: barreira geográfica?

A hipótese de que grandes rios possam funcionar como barreiras geográficas para a fauna, isolando populações e resultando em processos de especiação, tem sido aventada há mais de um século e meio por Wallace (1853). Segundo essa hipótese, populações animais e vegetais na Amazônia separaram-se pelo desenvolvimento do sistema fluvial, que atuam como barreiras à dispersão. No caso de animais terrestres, os rios e seus tributários são barreiras relevantes, pela existência de vegetação inundável, e a tolerância às variações sazonais do nível d'água. Para a ictiofauna, o papel de grandes rios como barreira geográfica inicialmente pode parecer um contrasenso. Sendo os rios partes de um sistema hidrográfico interconectado, não haveria descontinuidades óbvias que limitassem a dispersão de peixes dentro do sistema. Junk *et al.* (1989) quando discute o modelo de pulso de inundação para a Bacia Amazônica, sustenta que os grandes rios servem como vias de acesso para a ictiofauna. De fato, peixes migradores utilizam as condições homogêneas dos rios para realizarem migrações ao longo dos mesmos, como já foi adiantado em capítulo anterior. Por outro

lado, espécies de peixes que ocorrem nos Escudos das Guianas e do Brasil Central normalmente não atravessam o rio Amazonas, o que mantém populações isoladas, entre as margens do grande rio. Assim, dependendo das condições os rios podem se tornar uma verdadeira barreira geográfica na dispersão dos peixes.

No caso do Xingu, é provável que o rio em si, não represente uma barreira para espécies entre suas margens. O grau de semelhança de condições entre os diferentes trechos do Xingu, principalmente a montante de Belo Monte, e destes com os rios Iriri, justificam também o grau de similaridade na composição da ictiofauna ao longo do mesmo. Por outro lado a existência de importantes acidentes geográficos, como cachoeiras ou corredeiras questiona a eficiência das condições de continuidade.

A construção de barragens que impedem o fluxo natural dos rios traz conseqüências importantes na conectividade dos ambientes aquáticos. Um dos principais impactos deste tipo de empreendimento é a interrupção de rotas de migração ou deslocamentos de peixes, ao longo do rio.

Nesse contexto, questiona-se se as cachoeiras do rio Xingu, principalmente aquelas de grande porte, como a Itamaracá, Itapaiuna e Paquiçamba, permitem ou não o deslocamento dos peixes entre os dois compartimentos do rio, a montante e a jusante desses acidentes geográficos. Em outras palavras: estas cachoeiras representam verdadeiras barreiras geográficas para a fauna íctica? Em caso negativo, qual será a conseqüência da interrupção do fluxo do rio, pela construção da represa?

O estudo das rotas migratórias de espécies da ictiofauna não é uma tarefa fácil e certamente não corresponde ao esforço amostral investido em um estudo de impacto ambiental, como o que vem sendo realizado no rio Xingu. Isto porque, primeiramente, cada espécie pode ter suas particularidades e, portanto, a pesquisa deve ser direcionada a uma ou várias espécies independentemente. Além disso, as metodologias que hoje conhecemos para estudar as rotas migratórias em organismos aquáticos são de três tipos: i) marcadores físicos (marcação-captura-recaptura) ii) radio-telemetria e iii) acompanhamento de cardumes através dos dados de pesca, iv) marcadores genéticos e v) monitoramento de locais de desova. Os três primeiros métodos não poderiam ter sido aplicados no escopo do presente estudo de impacto ambiental, pelo seu custo e requerimentos de tempo, porém sua implementação é certamente adequada para uma etapa posterior, como programa de pesquisa e monitoramento.

Assim, neste estudo responder ao questionamento acima referido, foram utilizados métodos etno-biológicos, para, com base nos conhecimentos empíricos tradicionais do pescador, deduzir padrões de deslocamentos da fauna e estudar os padrões de reprodução. Também foi realizada uma discussão sobre a similaridade das faunas nos diferentes compartimentos do rio, com base nos dados obtidos nas coletas de peixes, a qual foi apresentada no capítulo sobre diversidade além de termos observado locais preferenciais de desova (através do estudo de adultos e de ictioplâncton) e a distribuição dos comprimentos médios dos peixes, ao longo do rio. Mais ainda, para *Prochilodus nigricans* foram utilizados marcadores genéticos e conduzidas análise

morfométricas, com a finalidade de medir a similaridade entre grupos a jusante e a montante das cachoeiras do rio Xingu.

Os pescadores moradores da região do vilarejo de Belo Monte são experientes na observação de peixes que transitam pelo rio Xingu. Nas proximidades da vila encontra-se a primeira cachoeira do rio, limite natural do deslocamento fluvial das embarcações, rio acima. A atividade econômica, nas proximidades destes acidentes geográficos e nos canais anastomosados da Volta Grande, dá a estes pescadores conhecimentos específicos e valiosos sobre os deslocamentos dos peixes. Segundo eles, muitas espécies, mesmo aquelas que não são migradoras, podem transpor as cachoeiras, particularmente durante a época de enchente, quando as quedas não são tão acentuadas como no verão (Tabela 41). Relatam, porém que algumas espécies são exclusivas da região baixa do rio e não podem subir as cachoeiras. É o caso do mapará, do tambaqui, do pirarucu e outras inúmeras espécies da ictiofauna.

Além dessas observações no local, foi confeccionada uma lista de ocorrência de espécies de acordo com a manifestação deles (Tabela 42). Nela se observam espécies frequentemente utilizadas na pesca comercial. Segundo os pescadores, muitas espécies que ocorrem continuamente no rio, tanto a montante como à jusante das cachoeiras, possuem características diferenciadas, nos dois compartimentos do rio. Isso se denota pela forma do corpo, como é o caso dos filhotes, ou pela consistência e coloração da sua carne, como no caso do curimatã, ou mesmo pelo tamanho médio dos indivíduos, como nas pescadas e nas piranhas, que em todos os casos são sempre maior na parte mais alta do rio.

Marcadores genéticos são ferramentas para medir a variabilidade entre populações supostamente isoladas e medem o grau de associação entre determinados de indivíduos (HATANAKA *et al.* 2002). Adicionalmente, a variedade de genótipos mede a diversidade genética entre populações o que deve ser utilizado para determinar medidas de conservação das espécies (ARTONI & MATIELLO, 2003). Barreiras geográficas contribuem para o acúmulo de polimorfismos e divergências genéticas, que são proporcionais à intensidade e ao tempo de isolamento (PRIOLI *et al.*, 2002). A delimitação entre populações distintas depende do nível de fluxo gênico entre elas (FUTUYMA, 1997).

Tabela 41 – Lista de espécies (nome comum) ordenadas de acordo com a sua capacidade de subir ou não as cachoeiras grandes do rio Xingu, que segundo depoimentos dos pescadores da região de Belo Monte.

| Espécies | Sobe | Não sobe |
|---|-------------|-----------------|
| Apapa | | X |
| Aracu/Piau | X | |
| Cachorra | X | |
| Curimatã | X | |
| Erana | | X |
| Fidalgo | X | |
| Filhote cachimbo (comprido fino, cabeça e cauda) | | X |

| Espécies | Sobe | Não sobe |
|--|-------------|-----------------|
| grande) | | |
| Filhote comum | | X |
| Filhote tucumã | | X |
| (cabeça pequena, corpo curto e grosso) | | |
| Jaraqui | | X |
| Mapará | | X |
| Pacu | X | |
| Pirarucu | | X |
| Tambaqui | | X |
| Tucunaré | X | |

As seqüências de DNA do genoma mitocondrial de *Prochilodus nigricans*, demonstraram alta diversidade de haplótipos (>95%). A diversidade genética se encontrou distribuída de forma homogênea em todos os pontos amostrais, ao longo do rio. Estes resultados indicam que não há qualquer indício de isolamento geográfico ou barreira impedindo o fluxo gênico entre as populações de curimatã ao longo do Rio Xingu e seus afluentes na área de cobertura da presente amostragem.

Contudo, as análises comparando as 27 medidas morfométricas retiradas dos peixes, não foram tão conclusivas. A análise de componentes principais feita para as medidas tomadas nos exemplares coletados no rio Bacajá e em Vitória do Xingu, não mostraram evidências de separação em unidades de estoques diferentes (Figura 99). No gráfico dos dados do rio Bacajá e do rio Irirí, há uma grande superposição dos dados, mas também observa-se uma tendência de alguns pontos do rio Irirí, que aparecem deslocados para o lado direito do gráfico (Figura 100).

Tabela 42 – Ocorrência de espécies da ictiofauna (nome comum) a montante e a jusante das grandes cachoeiras do rio Xingu, segundo os depoimentos dos pescadores da região de Belo Monte.

| Espécies | A Montante | A Jusante |
|-----------------------|-------------------|------------------|
| Acara disco | | X |
| Acari Amarelinho | X | |
| Acari comum (consumo) | X | X |
| Acari Pão | X | X (diferente) |
| Acari Tubarão | X | X |
| Acari Zebra | Volta Grande | Ate Vitória |
| Apapa | | X |
| Curimatã | X (carne amarela) | X (carne branca) |
| Erana | | X |
| Filhote cachimbo | | X |
| Filhote comum | X | X |
| Filhote tucumã | X | X |
| Jacunda | | X |
| Matrinxã | X | |

| Espécies | A Montante | A Jusante |
|----------------|-------------|-------------|
| Mocinha | | X |
| Pacu seringa | X | |
| Pescada | X (grandes) | X (miúda) |
| Piramboia | | X |
| Piranha camari | X (grande) | X (pequena) |
| Piranha preta | X (grande) | X (pequena) |
| Pirapitinga | | X |
| Pocomon | X | |
| Surubim | X | X |
| Tambaqui | | X |
| Tucunaré | X | X |
| Zebra marron | X | |

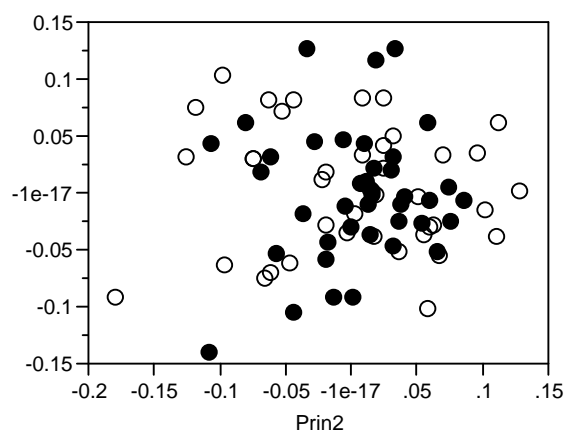


Figura 99 - Análise de componentes principais para os exemplares de *Prochilodus nigricans* do rio Bacajá (pontos brancos) e de Vitória do Xingu (pontos pretos).

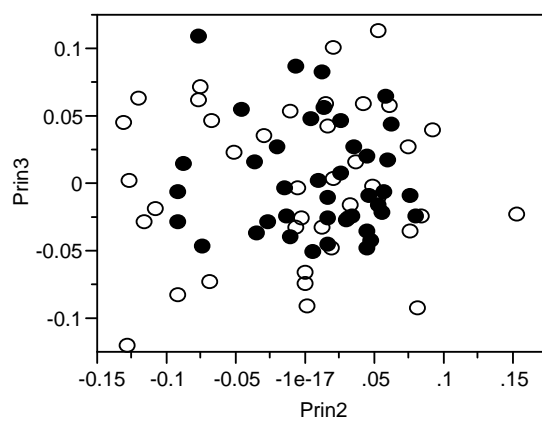


Figura 100 - Análise de componentes principais para os exemplares de *Prochilodus nigricans* do rio Bacajá (pontos pretos) e rio Iri (pontos brancos).

Ao colocar juntos os exemplares das cinco localidades amostradas ao longo do rio, na análise de componentes principais, observa-se também que os pontos apresentam uma grande área de sobreposição. Porém, alguns exemplares do Furo do Xingu e do rio Bacajá aparecem no extremo direito e esquerdo do gráfico, respectivamente, isolados

do resto dos indivíduos das outras localidades, o que poderia ser um indício de um início de separação (Figura 101).

Estes resultados, mesmo que preliminares, poderiam ser interpretados da seguinte forma: as populações do rio Bacajá e do Furo do Xingu possuem certo grau de isolamento, ainda muito incipiente. Uma vez que a separação entre esses dois grupos não pode ser corroborado através das análises do DNA mitocondrial, conclui-se que esta diferença ainda não é marcada a nível genético. Postula-se assim a hipótese que nestas duas localidades possam existir duas metapopulações de curimatã. Uma metapopulação é definida como um conjunto de populações conectadas por indivíduos que se movem entre as elas (HANSKI & GILPIN, 1991). A formação de metapopulações é favorecida pela fragmentação de habitats, ou barreiras geográficas, que podem ser físicas ou comportamentais. Cada população pode ocorrer em um fragmento, ou mesmo em habitats contínuos.

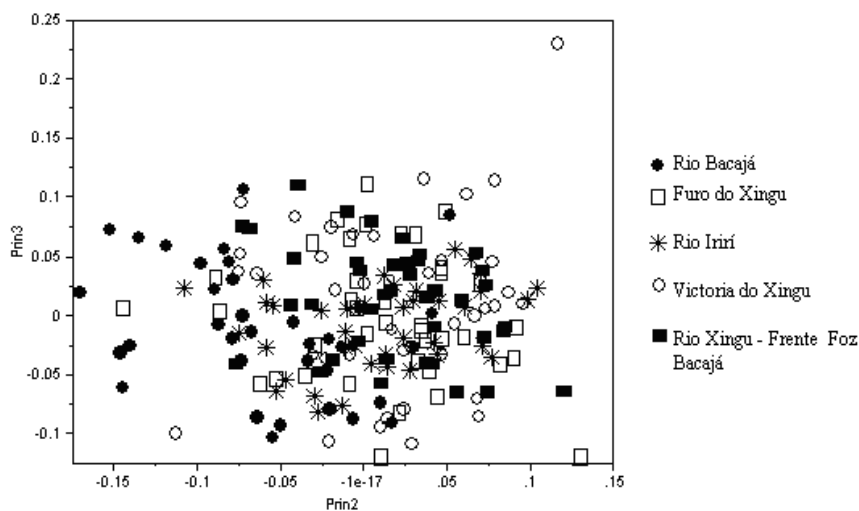


Figura 101 - Análise de componentes principais para os exemplares de *Prochilodus nigricans* das cinco localidades estudadas no médio rio Xingu.

Desta forma a resposta sobre a nossa pergunta inicial, à luz destes resultados é que:

- 1) As cachoeiras não são até o momento uma barreira geográfica eficiente para a ictiofauna como um todo;
- 2) Contudo, deslocamentos entre a parte baixa e parte alta do rio são evidentes, para boa parte da fauna.
- 3) Algumas espécies, contudo, parecem não conseguir se estabelecer ao longo de todo o rio, sendo restritas às partes ou altas, dependendo da espécie.
- 4) No caso do curimatã, diferenças entre metapopulações poderiam ser interpretadas com muito recentes e somente entre alguns setores do sistema.

Estas conclusões, mesmo que preliminares, coincidem com o modelo de deslocamentos postulado anteriormente e também com as observações dos pescadores

e de campo realizadas pela pesquisa. No modelo proposto (Figura 102) exemplares adultos das espécies migradoras, como o curimatã, pacu e outros, se deslocariam, por curtas distâncias, rio acima, na busca de locais de inundação adequados para a desova e alimentação durante a cheia. Este deslocamento aconteceria a cada ano, levando indivíduos maiores, de algumas espécies, a predominar nas áreas mais altas dos rios e tributários. As fortes velocidades do rio garantiriam a deriva de larvas e jovens, rio abaixo, permitindo assim o fluxo gênico e o intercâmbio entre metapopulações.

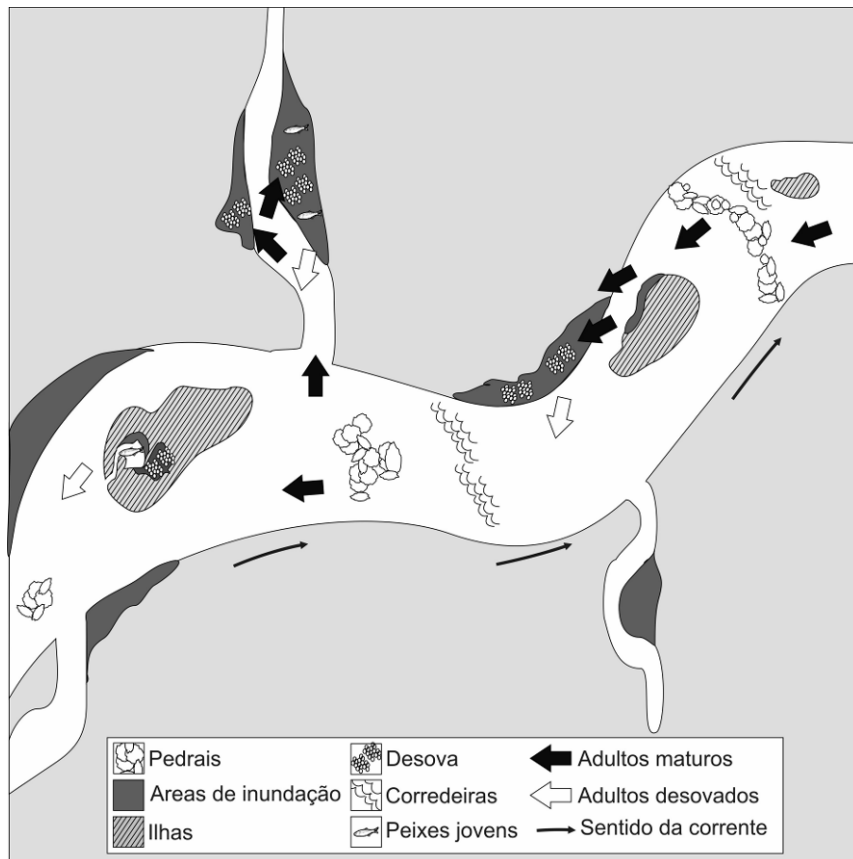


Figura 102 – Esquema demonstrando o modelo de migração proposto para espécies de peixes que realizam curtas migrações, de acordo com as evidências discutidas neste estudo (Desenho: Allan Jamesson).

Navegabilidade e rotas de migração

No mês de setembro, o rio Xingu encontra-se com o seu nível muito baixo. Neste mês ao navegar pelos canais do rio nos perguntamos, se o rio neste período interrompe realmente a sua navegabilidade. Esta pergunta esta relacionada também com a rota de deslocamento dos peixes. Isto é, durante o inverno, os ambientes do rio, mesmo aqueles mais violentos como as cachoeiras, apresentam-se amenizados pelo grande volume de água correndo. Assim todos os locais se comunicam e os peixes podem, pelo menos teoricamente, ter acesso a diversos ambientes, mesmo aqueles rio acima. Já no verão, o fluxo de água diminui-se sensivelmente.

Para testar se nesta época se estabelecem verdadeiras barreiras físicas, que impeçam o deslocamento dos peixes, realizamos um experimento que, ao mesmo tempo, nos permitiu estabelecer as rotas de navegabilidade no período de menor vazão e por tanto

os seus resultados podem ser utilizados para outras discussões deste diagnóstico, como é a questão da navegabilidade da região da Volta Grande e os impactos da redução de vazão nesta região, após instalada a represa. No mês de setembro de 2008, a vazão média do rio Xingu foi de $970 \text{ m}^3 \cdot \text{sec}^{-1}$. Neste período observou-se que sempre houve um fluxo de água que permitisse o deslocamento de voadeiras, ou de canoas de rabeta, na Volta Grande. No nosso experimento, partindo do sitio Pimental, navegamos, descendo o rio, sempre pelo principal fluxo de água, até a cachoeira de Jericoá. A maior parte das vezes, o curso foi pela margem direita do rio (Figura 99), indicando que nessa margem se localizam os canais mais profundos. O experimento permitiu concluir que, durante a estação seca, até mesmo no trecho encachoeirado da Volta Grande, existe um fluxo ininterrupto e suficiente de água pelos canais anastomosados do rio, que, apesar da pouca profundidade (às vezes menos de 1 m) podem ser utilizados teoricamente, tanto pela fauna aquática para deslocamentos como pelo homem, para a navegação. A rota de navegação correspondentes ao nível de vazão do rio do mês de outubro foi demonstrada no mapa da Figura 103.

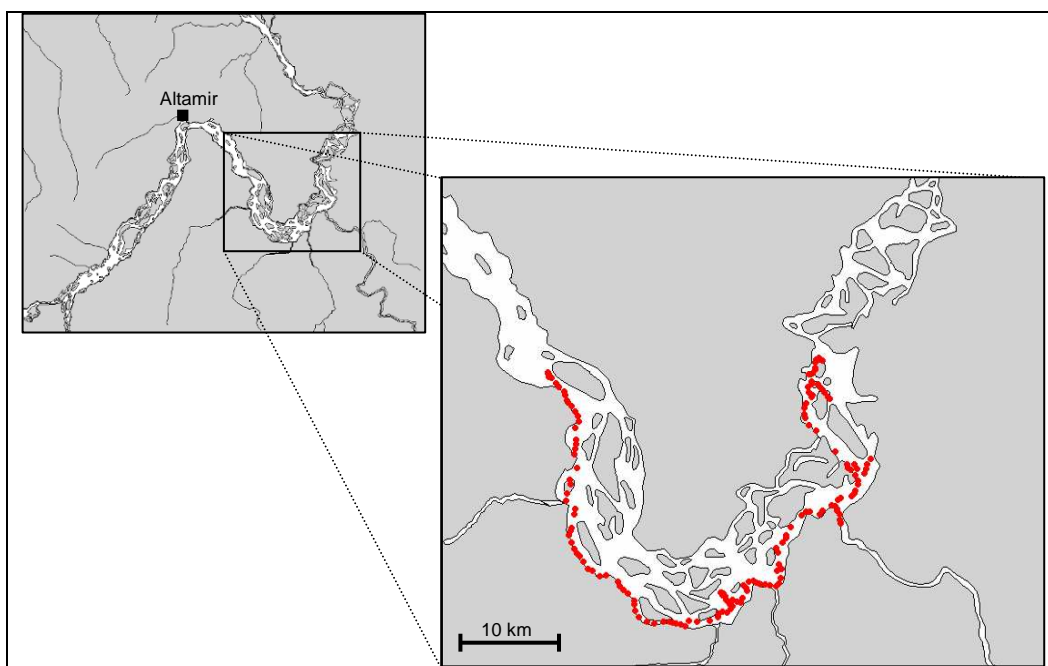


Figura 103 - Rotas de navegação na região de vazão reduzida da Volta Grande do Rio Xingu em outubro de 2007.

Ao chegar à cachoeira de Jericoá (a mesma não podia ser atravessada, pela via fluvial), o experimento foi interrompido, por questões logísticas e de segurança. Contudo, constatou-se a existência de canais laterais, de pequeno porte, nos extremos das margens do rio, por onde, segundo depoimentos dos moradores ou navegantes da região, poderíamos ter continuado viagem rio abaixo.

A existência de canais alternativos às grandes cachoeiras, onde a navegação é um pouco mais fácil, e os saltos menos abruptos, foi constatada em diversos locais nesse trecho encachoeirado do rio Xingu. Na altura da cachoeira de Itamaracá, a equipe de pesquisadores visitou coletou em um furo deste tipo (Figura 104), onde a correnteza era muito forte, porém sem cachoeiras de grande altura e que, portanto, pode ser

utilizado como uma rota alternativa no eventual deslocamento da ictiofauna. Efetivamente nesta localidade foram feitas diversas coletas de espécies, como já foi relatado nos capítulos pertinentes. Dependendo da época do ano estes furos e canais alternativos, possuem condições de navegabilidade mais ou menos perigosas. Não poucos acidentes são relatados neles. Entretanto, nas coletas de ictiofauna, foi constatado que, esta via alternativa tem continuidade com o sistema fluvial e que a fauna íctica a utiliza de forma freqüente.

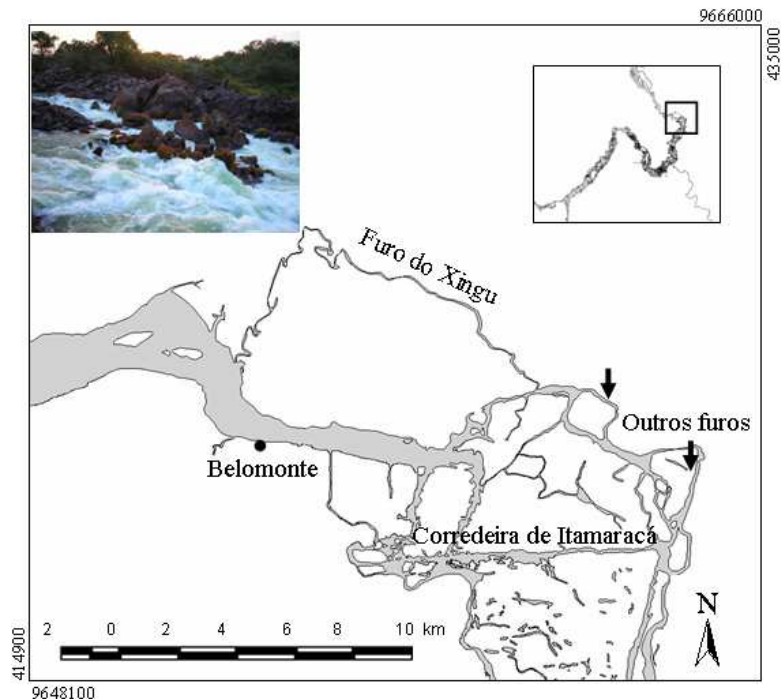


Figura 104 – Mapa da localização do furo do Xingu e outros canais alternativos, próximo da vila de Belo Monte (Fotografia: Tommaso Giarrizzo).

Biologia e ecologia de espécies endêmicas

A ictiofauna do rio Xingu é rica em espécies e apresenta vários casos de endemismos (ex., ISBRÜCKER & NIJSSEN 1989, 1991; KULLANDER 1991a, b; JÉGU 1992). Zuanon (1999) revelou a ocorrência de cerca de 100 espécies de peixes nas corredeiras localizadas na área de Altamira. Entre os anos de 2000 e 2001, nos estudos realizados na área prevista para a UHE Belo Monte, registraram quase 400 espécies. Essa riqueza de espécies era comparável apenas com a registrada no rio Negro, no qual foram encontradas 450 espécies (GOULDING *et al.*, 1988), o que corresponde aproximadamente ao dobro das espécies que ocorrem em toda a Europa (Lowe McConnell, 1987). A partir dos levantamentos deste relatório e com a inclusão das informações coletadas em todos os biótopos (incluindo igarapés) e ainda os registros de museus e coleções, a riqueza de peixes da bacia do rio Xingu chegou a um valor de 800 espécies. Estes números colocam este rio dentre os mais ricos cursos fluviais do mundo. Esta estimativa pode naturalmente estar relacionada com a densidade de esforço de coleta no rio, mas os estudos sobre outras bacias provêm de pesquisas minuciosas, o que dá ainda maior confiabilidade a este resultado.

Apesar disso, o conhecimento atual que temos sobre a diversidade, filogenia e distribuição da biota na Amazônia ainda é muito preliminar. Existem muitas áreas pouco pesquisadas e muitos espécimes de numerosos grupos taxonômicos se acumulam nos museus do Brasil sem terem ainda sido pesquisados detalhadamente. É o caso da fauna de igarapés do Xingu, para a qual não temos praticamente nenhum trabalho científico.

O rio Xingu, possui uma grande variedade de habitat que favorece a riqueza e diversificação de espécies. A existência de características geográficas e hidrológicas particulares, que levam ao isolamento das populações através de barreiras geográficas e climáticas, induz a altos níveis de endemismo na região. Isto é particularmente verdadeiro para a fauna aquática. Com base nas informações disponíveis hoje em dia, sabemos que a maioria das espécies de peixes encontradas não possui uma distribuição ampla e irrestrita (Anexo 02B). Ao contrário, existem inúmeras espécies que ocorrem em regiões claramente delimitadas denominadas “áreas de endemismo”. Áreas de endemismo são importantes para estudos de biogeografia e evolução além de abrigam espécies únicas e insubstituíveis (SILVA, *et al.*, 2005).

Das quase 800 espécies registradas para a bacia do rio Xingu, 27 (3%) foram identificadas claramente como espécies endêmicas. Estas são espécies válidas, com nome completo de gênero e espécie e devidamente classificadas por taxonomistas. Além disso, na tabela de espécies deste diagnóstico têm uma grande quantidade de espécies com nome de gênero ou família e com o epíteto “sp”, cuja ocorrência aparece restrita à região de estudo deste diagnóstico. A distribuição geográfica destas espécies só pode ser definida após o seu estudo taxonômico e sua classificação definitiva. É bastante provável que dentre esse grande número de espécies ainda não classificadas definitivamente taxonomicamente, exista uma grande proporção de espécies endêmicas.

Os conhecimentos existentes da fauna íctica do rio Xingu são ainda muito incipientes, quando comparados com a grande biodiversidade deste grupo de animais. Estudos taxonômicos requerem um grande esforço de amostras com uma larga escala de abrangência e estudos minuciosos sobre as relações morfométricas e merísticas das espécies em relação às classes taxonômicas conhecidas.

Espécies endêmicas são frequentemente também raras, ou que dificulta mais a investigação de seu ciclo de vida e outras características biológicas e ecológicas. O detalhamento da biologia de uma espécie visando à compreensão de ciclo de vida, reprodução, auto-ecologia e dinâmica populacional (crescimento, recrutamento, mortalidade, etc.) requer um esforço amostral direcionado e uma quantidade de amostras e análises que escapam ao escopo de uma avaliação de impacto ambiental, como a do presente estudo. Isto não exime a gravidade dos impactos sobre estas espécies. Pelo contrário, indica que alterações na densidade de espécies pouco conhecidas poderão ocorrer e que este impacto deve ser consequentemente avaliado, considerando a falta de informações como um agravante da sua magnitude. Estudos minuciosos sobre a biologia e ecologia de peixes endêmicos serão recomendados pelo

diagnóstico e deverão ser incorporados aos condicionamentos do licenciamento ambiental.

Para atendimento das necessidades deste diagnóstico e para a melhor compreensão dos impactos apresenta-se, a seguir, um resumo dos conhecimentos, disponíveis hoje em dia, sobre as espécies mais importantes dessa fauna de peixes endêmicos. Estas informações resultam da síntese de levantamentos bibliográficos e dos resultados deste diagnóstico. Investigações específicas e direcionadas deverão ser focalizadas como programas de pesquisa, no futuro.

***Hypancistrus zebra*, Isbrücker & Nijissen, 1991**

O “acari zebra” (Figura 105) é uma espécie de acari, da família Loricariidae, de grande importância econômica na pesca de peixes ornamentais, que ocorre na bacia do rio Xingu, desde pouco antes de Belo Monte, ao longo de toda a Volta Grande e até pouco acima de Altamira. É uma espécie pequena que alcança, no máximo, 8cm e apresenta taxas de crescimento rápido. Vive entre os pedrais e fendas do rio Xingu, em um tipo de pedra com rugosidade, em águas bem oxigenadas, entre 22°C e 35°C e pH entre 6,5 e 7,0. Possuem pequenos sinais de dimorfismo sexual: os espinhos inter-operculares dos machos são maiores e, na época da reprodução, os raios das nadadeiras peitorais dos machos são mais duros e espinhosos que os das fêmeas. São animais ativos durante o dia e se alimentam de pequenos animais que sugam com suas pequenas bocas ventrais.



Figura 105 – Fotografia de *Hypancistrus zebra* (extraída do www.fishbase.org)

Os adultos se reproduzem nas fendas das rochas, em locais com temperaturas de aproximadamente 30 graus, bem arejados e de águas limpas. São animais sensíveis a mudanças na temperatura da água e na qualidade do ambiente, para sua reprodução. Apresentam um comportamento reprodutor característico, com corte e cuidado da prole, pelo macho. Os ovos são grandes e cada fêmea coloca uma pequena quantidade de ovos (entre 4 e 10). Os filhotes crescem rapidamente. Em cativeiro, em cerca de sete dias ocorre a eclosão dos ovos e em 13 dias observa-se total reabsorção do saco

vitelino. Os machos cuidam da prole até estes estarem suficientemente grandes para evitar os predadores. Em dois meses, os jovens alcançam 2cm de comprimento total.

No Brasil, esta espécie está incluída na lista de espécies ameaçadas de extinção e a sua captura foi proibida há um par de anos. A sua reprodução em cativeiro foi realizada por aquaristas alemães, de onde provem as informações sobre o comportamento reprodutivo e o desenvolvimento larval (SCHLIEWEN & STAWIKOWSKI, 1989; STAWIKOWSKI, 1992; PAHNKE, 1993). Contudo, esta tecnologia, apesar de simples, ainda não foi incorporada na região de Altamira.

***Cichla melaniae*, e *C. mirianae*, Kullander & Ferreira, 2006**

Tucunarés são peixes da família Cichlidae. No Xingu ocorrem *Cichla pinima*, *C. mirianae*, *C. melaniae* e *Cichla* sp. As duas últimas espécies são endêmicas da bacia do Xingu, sendo de importância econômica na região, tanto para a pesca comercial como esportiva. *C. mirianae* ocorre também em na bacia do Tapajós, bem como *C. pinima* que também ocorre no Tocantins. No momento, há 15 espécies válidas de tucunarés do gênero *Cichla*, reconhecidas pelo padrão de coloração do corpo e merística nos rios sul-americanos (KULLANDER & FERREIRA, 2006). Contudo, sabe-se que indivíduos deste gênero possuem facilidade para a produção de híbridos (BRINN, *et al.*, 2004; TEIXEIRA & OLIVEIRA, 2005), motivo pelo qual a sua classificação não sempre é fácil e nem segura. Mesmo sendo endêmica, *Cichla melaniae* ocorre ao longo de toda a bacia do rio Xingu, desde a ria até o alto Xingu, provavelmente porque tem capacidade de subir as corredeiras, devido a sua forte estrutura corporal, o que promoveria a mistura de grupos.

Todas as espécies do gênero *Cichla* são piscívoras vorazes, e capturam suas presas durante o dia para poderem selecionar através da visão, sendo portanto consideradas predadoras de topo da cadeia trófica. Possuem crescimento rápido e podem alcançar tamanhos de quase 1m de comprimento total, dependendo da espécie, mas geralmente em torno de 60 cm. Preferencialmente, habitam as margens do rio, durante a estação seca e os igapós na estação chuvosa. No início e final do dia, podem entrar nas lagoas marginais, mas se deslocam para a parte mais profunda dos rios ou lagoas, nos horários mais quentes. Utilizam como abrigos as rochas dos pedrais ou galhos de árvores caídas.

Indivíduos alcançam a maturidade sexual entre 20 e 25cm. Possuem comportamento reprodutor característico, realizando ninhos de pedras em locais protegidos e uma dança pré-nupcial. Após a desova, a fêmea fica tomando conta do local, enquanto que o macho evita a entrada de intrusos. Os filhotes são protegidos pelos pais até atingirem aproximadamente dois meses de idade, com cerca de 6cm de comprimento, quando se separam dos pais e seguem para locais quentes e protegidos dos predadores pela vegetação.

As espécies de tucunarés são consideradas bastante resistentes à modificações ambientais e, em geral, resistem bem a altas taxas de exploração por pesca, devido a

serem peixes de crescimento rápido. Por não depender da área alagada para desovar, e por não precisarem migrar rio acima para a reprodução, estima-se que os impactos sobre estas espécies, após a instalação do empreendimento não sejam negativos. Ao contrário, supõe-se que as espécies de *Cichla* sejam prósperas no ambiente do reservatório do Xingu, onde a água não ficará parada e onde haverá muitos nichos livres deixados pelos peixes migradores que aos poucos irão abandonar esse trecho do rio.

***Ossubtus xinguensis*, Jegú, 1992**

O pacu capivara (Figura 106) é uma espécie rara e endêmica do rio Xingu. Pertence à família Characidae, possui pequeno porte (máximo 18cm) e ocorre ao longo de toda a área de estudo, mas com preferência pela região encachoeirada do rio, nos arredores de Altamira e na Volta Grande. Pela sua baixa abundância é uma espécie considerada ameaçada em extinção pela legislação brasileira, mas possui interesse para a aquarofilia.

Ossubtus xinguensis é uma espécie estritamente reófila. Espécimes jovens de uns 4cm pode ser vistos em cardumes de 20 a 30 indivíduos, escondidos entre as pedras do rio. Espécimes maiores podem ser capturados com tarrafas nas corredeiras. Em aquários esta espécie demonstra um comportamento territorial e agressividade entre os indivíduos da mesma espécie. Os seus hábitos alimentares e reprodutivos não são conhecidos (JEGÚ & ZUANON, 2005). Isópodes parasitas da família Cymothoidae foram encontrados nas brânquias de espécimes coletados próximos de Altamira (THATCHER, 1995).

Pelas suas características de dependência de corredeiras e sua pouca abundância esta espécie deve ser intensamente ameaçada pelas modificações do empreendimento. Considerando a falta de informações sobre a espécie, parece evidente que pesquisas devem ser realizadas, preferencialmente, antes da instalação final do empreendimento.



Figura 106 - Fotografia de *Ossubtus xinguensis* (Fotografia: Tommaso Giarrizzo)

***Potamotrigon leopoldi*, Castex & Castello, 1970**

A arraia de fogo (Figura 107) é uma espécie da família Potamotrygonidae, de grande beleza e interesse para a aquarofilia e pode ser vendida a mais de 100 dólares a unidade. Há registros desta espécie ao longo do Médio Xingu até o Baixo Xingu, com maior abundância nos arredores de Altamira. Esta espécie consta como espécie ameaçada na IUCN, lista internacional de espécies ameaçadas de extinção e pela sua beleza possui também interesse para a pesca ornamental. Exemplares de até 40cm de diâmetro do corpo podem ser encontrados.

Existem poucas informações sobre esta espécie na literatura. São animais bentônicos, de hábitos carnívoros e podem se alimentar de peixes ou invertebrados. Como todos os outros Potamotrygonidae são peixes de crescimento lento, maturidade sexual tardia e baixa fecundidade. São vivíparos metatróficos, pois possuem adaptações em forma de prolongações, na parede uterina (trofonemata), onde ficam presos os embriões durante a gestação, para serem nutridos pela mãe, a semelhança de um “útero”. Apesar de vivíparos o ciclo reprodutivo apresenta sincronia com o ciclo das chuvas e nível do rio. Para o gênero *Potamotrygon*, a fecundidade uterina é de 1 a 8 embriões por fêmea e o tempo de gestação entre 3 e 12 meses dependendo da espécie. A estação de desova pode durar alguns meses (ARAÚJO, *et al.*, 2004; CHAVET-ALMEIDA *et al.*, 2005) Estudos em aquário indicam que a maturidade sexual acontece em fêmeas de 3 a 4 anos de idade. Estas características (crescimento lento, maturidade tardia, viviparidade) fazem que a espécie seja muito vulnerável para os impactos ambientais e de exploração. Alterações na sua abundância não serão facilmente reversíveis.



Figura 107 – Fotografia de *Potamotrygon leopoldi* (Fotografia: John Nakachima).

CAPÍTULO 4 - PESCA COMERCIAL DE PEIXES PARA CONSUMO

INTRODUÇÃO

Uma das principais fontes de informações para estudos de ecologia de peixes são os registros de desembarque da pesca comercial. Estas estatísticas fornecem informações sobre a composição, o tamanho e a quantidade do pescado capturado e sua flutuação em relação aos eventos temporais e anuais e são ótimos indicadores de locais de maior abundância e produtividade dos sistemas naturais.

A atividade pesqueira com finalidade de consumo é uma das mais antigas e tradicionais da Amazônia, desempenhando importante papel no fornecimento de proteínas de fácil acesso para a população ribeirinha e como principal fonte de renda. No Rio Xingu a pesca para consumo era e é realizada até hoje em dia pelas comunidades indígenas e tradicionais. A grande riqueza da ictiofauna nos ambientes fluviais favorece esta atividade, que nos últimas décadas se tornou também uma importante fonte de renda.

O pescado comercializado na cidade de Altamira e em outros centros urbanos da região do médio Xingu atende à necessidade das comunidades ribeirinhas e dos colonos das comunidades rurais, que possuem tradição de ser alimentarem com peixes de boa qualidade e de grande porte, como tucunarés, pescadas e curimatãs, capturados nos rios e planícies de inundação do sistema.

Contudo, o conhecimento que temos hoje sobre esta atividade econômica e de subsistência é bastante fragmentado e insuficiente para compreender a complexidade de sua dinâmica. As estatísticas oficiais conduzidas pelo IBAMA, são deficientes e os registros que fornecem sobre os volumes capturados e a importância social deste setor produtivo, não são confiáveis.

Por isso, as políticas públicas para a pesca comercial, se limitam ao tradicional sistema de proibição durante a época da reprodução, medida conhecida como “defeso”, que é implementada pelo IBAMA, no final do ano, para boa parte da região amazônica. Teoricamente, esta medida visa à proteção dos estoques de peixes que estão em reprodução na época da desova, durante a enchente das águas dos rios e lagos. Contudo, na realidade, a medida tem uma finalidade muito “paternalista” e de fato assiste os pescadores com um salário mínimo durante dois ou três meses no ano. Isto, considerando os baixos níveis de renda da maioria dos pescadores, não deixa de ser uma medida de cunho inteiramente social. Contudo, não existe qualquer monitoramento do efeito desta medida para o desenvolvimento sócio-econômico dos pescadores, ou mesmo para a conservação dos estoques pesqueiros “pretendidamente” protegidos, durante o fechamento das pescarias. Além disso, mecanismos de financiamento a juros baixos, propiciam o aumento do esforço pesqueiro, através do

incremento do número de barcos e de artes de pesca. Também neste caso, não existe monitoramento do efeito desta política para a sustentabilidade do setor.

O setor pesqueiro que atua no rio Xingu não é uma exceção neste quadro diagnóstico da pesca no país, acima exposto. Contudo, com a eminente instalação de uma usina hidrelétrica na região do médio rio Xingu, se faz necessária um detalhado diagnóstico da situação do setor pesqueiro e de suas atividades produtivas. Considerando a importância dos recursos explorados, a pesca deve ser particularmente investigada, para compreender quais seriam os seus desdobramentos, com e sem empreendimento, bem como evitar impactos irreversíveis nesta atividade, que poderão resultar em modificações sócias, culturais e econômicas.

O objetivo deste capítulo é realizar um diagnóstico da pesca comercial de peixes para o consumo humano, na região do futuro complexo hidrelétrico de Belo Monte, a fim de gerar dados que permitam detectar os impactos desse empreendimento sobre a atividade.

MATERIAL E MÉTODOS

O monitoramento de desembarques da frota pesqueira na região de estudo foi realizado nos períodos: i) entre novembro de 2000 e setembro de 2001 nas cidades de Altamira, Souzel, Belo Monte e Vitória do Xingu, ii) no período de fevereiro de 2006 a agosto de 2007 na cidade de Altamira e iii) de outubro de 2007 a março de 2008 também na cidade de Altamira. Estes registros foram realizados com a finalidade de contabilizar a produção por espécie e o esforço pesqueiro. Formulários de entrevistas foram aplicados a todos os pescadores ou encarregados de barcos que foram visualizados nos portos de desembarque, por coletores especialmente treinados para essa finalidade. Nelas foi registrada a captura por espécie e as características da viagem de pesca (esforço, duração, arte, etc.) (Anexo 09). Todos os nomes comuns e científicos das espécies capturadas e citadas neste capítulo estão listados no Anexo 02.

Nos anos de 2000 e 2001, o número de entrevistas foi relativamente pequeno e os formulários foram aplicados de forma aleatória durante as pesquisas de campo de outros componentes deste projeto. Entre 2006 e 2008, coletas foram realizadas praticamente todos os dias da semana, de segunda a sábado, mas apenas durante os períodos diurnos, não cobrindo, portanto, às 24h do dia. Mesmo não sendo um censo total, estas informações permitiram uma descrição da dinâmica da atividade pesqueira para consumo na região de estudo. O número de pescadores em cada município foi levantado a partir de entrevistas com os presidentes ou representantes das colônias de pescadores e por informações da SEAP/PR obtidos no cadastramento de pescadores feito em até abril de 2008.

Os dados foram digitalizados em banco de dados relacional e analisados por métodos de estatística descritiva. Para estimativa de produtividade e sazonalidade foram estimadas as médias de captura por viagem e captura por pescador e por dia de pesca (CPUE). Os índices de produtividade foram comparados de acordo com o tipo de

barco, arte de pesca, ambiente de pesca, local de pesca e período de pesca através de ANOVA e teste de comparação múltipla (LSD), após testada a normalidade e homocedasticidade. Sempre que preciso, a transformação logarítmica foi utilizada, para obter normalidade.

Os dados mensais foram agrupados em quatro períodos: enchente (dez, jan, fev), cheia (mar, abr, mai), vazante (jun, jul, ago) e seca (set, out, nov). As embarcações foram classificadas, de acordo com seu aspecto físico em quatro categorias: canoa a remo, rabeta, voadeira e barco a motor (geleira e barco de pesca). As artes de pesca da pesca foram agrupadas também em quatro categorias: Linhas, Malhadeira, Outras (arpão, flecha, puçá, tarrafa, etc.) e “Mais de uma”, quando combinação de várias artes foi utilizada.

Os ambientes de pesca foram classificados segundo as suas características em seis categorias: Canal do rio, Corredeiras, Remansos, Lagos, Igapós e Igarapé. As localidades de pesca foram divididas, segundo os trechos do rio, a saber: Rio Iriri, Rio Xingu acima do Iriri, Xingu/Iriri até Porcão, Porcão até Boa Esperança, Boa Esperança até Gorgulho da Rita, Gorgulho da Rita até Cotovelo, Cotovelo até Ilha da Fazenda, Ilha da Fazenda até desembocadura do Rio Bacajá, Abaixo do Rio Bacajá até Belo Monte e a Jusante de Vitória (Figura 108). Depois desta divisão, os trechos ainda foram agrupados estes trechos, de acordo com a classificação em setores, utilizada para todo este estudo, sendo: setor I – rio Xingu e Iriri acima da desembocadura e até o início da Ilha Grande (Boa Esperança); Setor II – Reservatório do Xingu, desde a Ilha até o sítio Pimental; setor III, setor da Volta Grande até as últimas cachoeiras a montante de Belo Monte; Setor IV, baixo Xingu (Figura 108).

Além deste monitoramento foram realizadas entrevistas informais a pescadores, donos de barcos e atravessadores, ao longo de todo o curso do rio, na área de estudo (AII) buscando entender detalhes da atividade pesqueira no que se refere às formas de exploração de recursos, artes de pesca, tipos de embarcação e pesqueiros.

O presente capítulo utilizou como área de atuação a região de atuação da frota pesqueira que tem acesso aos recursos pesqueiros de interesse para o diagnóstico de impacto. Nesse sentido, os levantamentos de dados de campo não foram restritos aos limites geográficos da AID e se estenderam para a área da AII. Assim, foram levantadas informações que contemplam toda a calha do rio Xingu, desde sua foz, até acima do rio Iriri e, inclusive, a parte baixa deste tributário, onde foi pesquisada a localidade de Maribel, que foi considerada de importância para a região.

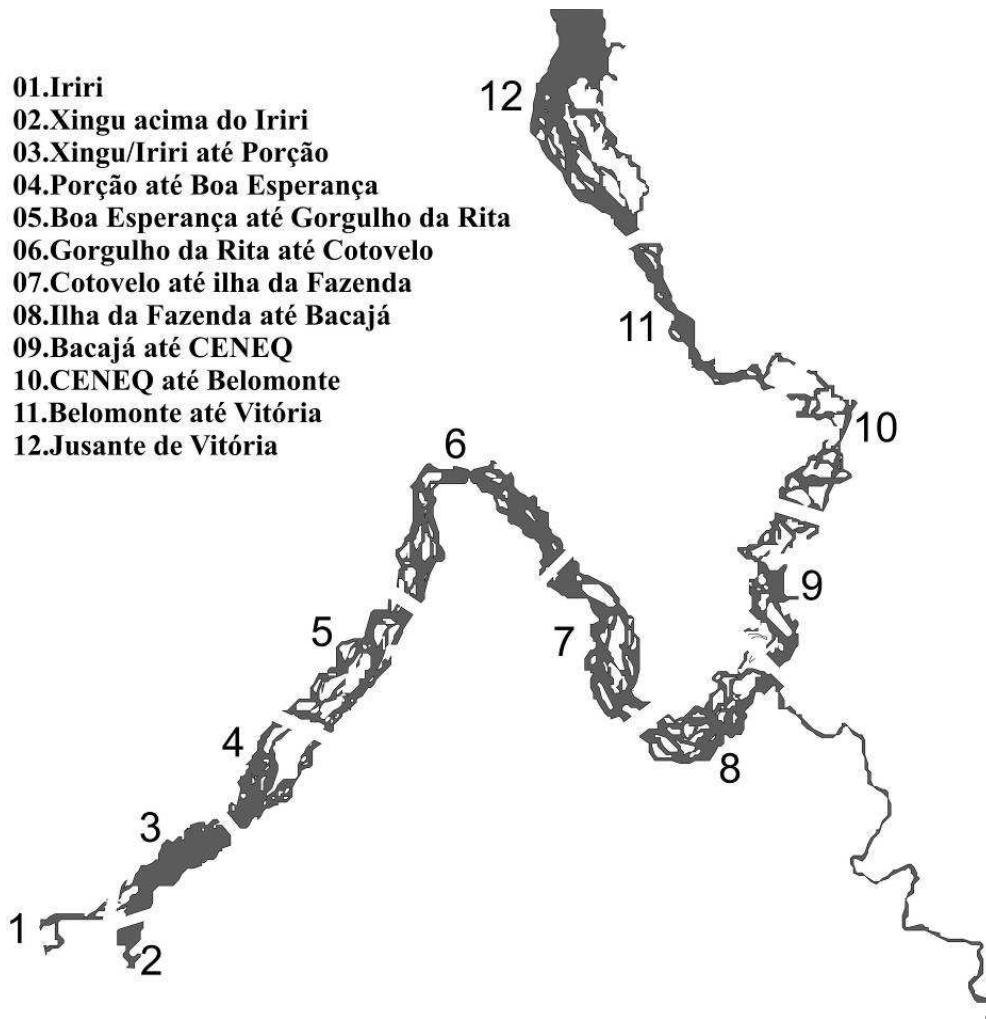


Figura 108 – Mapa da classificação dos trechos do rio, para os pesqueiros.

RESULTADOS

Locais de desembarque

O registro da atividade pesqueira é feita nos locais de desembarque das embarcações de pesca. Nestes locais, denominados “portos de desembarque”, ocorre à chegada do pescado e o seu encaminhamento para a comercialização, seja esta local ou externa.

Na região de estudo identificamos 09 portos de desembarque, sendo 4 na área de influência indireta e 5 na área de influência direta do empreendimento (Tabela 43). Na realidade mais do que portos, estes locais são apenas lugares onde há facilidade de amarrar a embarcação e transportar o pescado para a terra. Em nenhum deles existe uma infra-estrutura especialmente construída para atender as necessidades da frota, como cais, água corrente, banheiros, ou qualquer outra benfeitoria. Muitas vezes esses portos estão localizados próximos do local onde pode se comprar gelo ou combustível. Existem também, em algumas localidades, pequenos estaleiros utilizados para pequenas reformas ou ainda para a construção de embarcações pequenas ou médias.

Tabela 43 – Locais de desembarque pesqueiro na área de estudo, desde a foz do rio Xingu, até pouco acima da desembocadura do rio Iriri.

| Nome do Local | Município | Gelo | Cais | Estaleiros | Área de influência | Setor |
|----------------------------|-----------------------|--|--------------------------------|---|--------------------|-------|
| Porto de Moz/sede | Porto de Moz | Sim | Trapiche | Sim artesanal de barcos pequenos e médios | AII | - |
| Senador José Porfírio/sede | Senador José Porfírio | Pequenos fornecedores sem fabrica | Escada, rampa | Sim Artesanal de pequeno porte | AII | IV |
| Vitória do Xingu/sede | Vitória do Xingu | Pequenos fornecedores sem fabrica | Trapiches | Sim Artesanal de pequeno porte | AII | IV |
| Belo Monte | Vitória do Xingu | Pequenos fornecedores 1 fabrica pequena | NÃO Rampa de acesso à balsa | Não | AID | IV |
| Vila Nova | Senador José Porfírio | Pequenos fornecedores | NÃO | Artesanal de pequeno porte | AID | IV |
| Porto do Pepino/Altamira | Altamira | Fornecedores sem fábrica | NÃO | Artesanal de pequeno porte | AID | II |
| Porto Seis/Altamira | Altamira | Fornecedores sem fábrica | NÃO | Artesanal barcos pequenos e médios | AID | II |
| Porto da Geleira/Altamira | Altamira | Fornecedores sem fábrica | NÃO | Artesanal barcos pequenos | AID | II |
| Maribel | Altamira | NÃO | NÃO | NÃO | AII | - |

Altamira

Em Altamira há três portos que concentram as atividades de comercialização de pescado. O Porto da Geleira é localizado em uma área baixa, de remanso, na curva do Rio Xingu, ao Leste da cidade, onde ocorre a chegada dos barcos. É cercado por uma invasão caracterizada por residências e comércios em palafitas de madeira. Lá tem também estaleiros artesanais, para a manutenção e construção de pequenas embarcações. Fornecedores comercializam gelo no local, em pequena escala, para a conservação dos peixes, quando os barcos vão à pescaria. A maioria dos moradores do bairro são pescadores, que utilizam porto para o desembarque. Além de barcos com peixe, aportam ali embarcações de transporte de carga e de pessoas.

O Porto Seis é localizado no centro da orla de Altamira e é o mais utilizado da cidade; possui uma escadaria e uma rampa de acesso para o transporte de mercadorias, pessoas e pescados para a cidade, além de ter um local separado para o desembarque de pedras finas utilizadas para a construção civil. No Porto Seis existem pequenos comércios ou empresas de aluguel de lanchas ou barcos. Nos arredores do porto existem os maiores estaleiros artesanais de Altamira, onde são feitos reparos e são construídas embarcações a remo, rabetas, ou a motor.

No Porto do Pepino não é encontrada nenhuma estrutura que caracterize um porto de desembarque, sendo apenas uma orla no extremo Oeste da cidade de Altamira. Neste porto existem uma série de palafitas onde são encontrados restaurantes e um local de aluguel de lanchas e jet-ski. A única infra-estrutura do porto são 2 rampas, feitas de piçarra que dão acesso á margem do rio. Aqui ocorre o desembarque de pessoas e de cargas, sendo o desembarque de pescado, com menor frequência.

A cidade de Altamira construiu um cais de madeira com vários andares, no extremo Oeste da orla, porém apesar de ser novo ele não é utilizado pelas embarcações, pois os comércios e venda de gelo, estão distantes do local desta estrutura.

Vitória do Xingu

Em Vitória do Xingu, existem vários trapiches onde aportam diversos tipos de embarcações. No porto principal, na frente da praça da cidade atracam, principalmente, grandes barcos que fazem o transporte de passageiros e carga entre Vitória e Macapá. Também atracam aqui lanchas voadeiras de uso particular ou as comerciais fretadas para transportes regionais, de curta distancia. Existem também trapiches pequenos para reparos e construção de pequenas embarcações. Pequenos comerciantes fornecem gelo para as embarcações.

Belo Monte

Em Belo Monte os locais de desembarque são as rampas de acesso às balsas, localizadas nas duas margens do rio, não existindo nenhuma estrutura direcionada para dar suporte à atividade pesqueira. Não existe nenhum estaleiro. Há uma pequena fabrica de gelo no lado do município de Anapu.

Vila Nova

Vila Nova é uma localidade pertencente ao município de Senador José Porfírio. As embarcações que ali chegam atracam nos barrancos, sendo que a única estrutura existente é um pequeno estaleiro artesanal de reparos e construção de pequenas embarcações.

Maribel

O porto de Maribel está localizado nas margens do rio Iriri, nas coordenadas 04° 25' 05''S 53°; 39' 33''W, e pertence ao município de Altamira, distando a uns 200km da cidade e a cerca de 90km de Uruará. A vila pode ser alcançada por terra, trafegando pela BR 230 (Transamazônica) e depois até a margem pelo travessão Trans-Iriri. Destaca-se como um importante ponto de desembarque pesqueiro, do setor a montante de Altamira. Neste porto ocorre o desembarque de pescado o ano todo. No período das chuvas, os desembarques ocorrem mais frequentemente e a produção é maior.

Atravessadores dos municípios de Altamira e Uruará deslocam-se até o porto para comprar peixes que os pescadores capturam nos arredores. O destino deste pescado é, principalmente, o abastecimento dos mercados e comércios das sedes municipais. Os pescadores que ali desembarcam, residem nas proximidades do porto, às margens do Rio Iriri, seja na área da reserva extrativista do Iriri, ou nas terras indígenas de cachoeira seca, ou às margens do Rio Novo. As casas são simples, construídas de madeira, palha ou taipa revestida (Figura 109). Na vila de Maribel não há poços de água e o rio é utilizado para todas as atividades, como a preparação de alimentos e a higiene pessoal.



Figura 109 - Porto de Maribel (direita) e moradias de pescadores nas margens no rio Novo (esquerda) (Fotografia: Morgana Almeida).

Porto de Moz

Em Porto de Moz existe uma importante tradição pesqueira. Na sede do município, existe um trapiche onde desembarcam os pescadores que vendem seu peixe no mercado municipal, porém existem vários outros locais onde ocorrem desembarques, na beira do rio. A associação dos pescadores possui uma fábrica de gelo, que fabrica 9 toneladas de gelo por dia e a saca com 50kg custa R\$7,00. Existem cerca de 10 estaleiros artesanais espalhados pela sede e proximidades. Cerca de 50 a 60% da produção sai para os municípios de Belém, Santarém e para Macapá.

Tipos de Embarcações

Canoas a remo

Embarcações feitas em madeira única, geralmente em Itaúba, Pequi ou Amarelão, sem casaria, sem urna, com tamanhos que variam dos 3 a 8 metros e capacidade de transporte de até 8 pessoas ou aproximadamente 700kg e movidas a remo. Estas embarcações são fabricadas nas próprias localidades, não sendo exigida a estrutura de um estaleiro propriamente dito. São feitas através da escavação de um tronco de madeira e a modelagem para o formato desejado é feita com o aquecimento da madeira em valas com brasas e com o auxílio de alavancas e atracadores de madeira para arquear a madeira até o formato desejado. Para uma canoa de 8m, a construção custa de R\$800,00 e o material (madeira, prego, etc.) cerca de R\$600,00. As canoas menores, feitas para 2 ou 4 pessoas, custam ente R\$150 e R\$200 de mão de obra e R\$400 de material; porém, comumente podem ser compradas por uns R\$200, quando usadas (Figura 110).



Figura 110 – Detalhe do motor rabeta de canoas de pesca do rio Xingu (Fotografia: Roberto E. Santo).

Canoas-Rabetas, e Catraias-Rabetas

Quando as canoas são motorizadas com um motor de popa, são denominadas “rabetas”. Estas embarcações podem ser construídas a partir de um único troco (canoas-rabetas) ou de várias tábuas (catraias-rabetas). Contudo, o importante é que utilizam motores de popa, monocilíndricos, com uma barra de extensão de mais ou menos 2,5m, com potencia de 3,5 a 13Hp, chamados motor rabeta (Figura 110). Estas embarcações podem medir de 4 a 13m, não possuem urna e podem ter com capacidades de carga de até 5t. Em alguns casos, podem possuir pequenas casarias, ou apenas coberturas parciais ou totais de toda a área destinada ao armazenamento de cargas ou transporte de pessoas, bem como podem ter apenas uma cobertura para o motor (Figura 111).

A construção destas embarcações é feita em estaleiros artesanais, de Altamira ou Souzel ou em alguns casos em pequenas localidades, como na Vila Nova. O custo de produção depende do tamanho e das estruturas, como coberturas ou casarias e podem oscilar R\$1.200 e mais de R\$15.000.

Estas embarcações são usadas principalmente para as atividades de pesca quer seja nas pescarias propriamente dita, ou no transporte dos pescados, atuando como barcos geleiros.



Figura 111 – Rabetas-catraias na beira do rio Xingu (Fotografia: Roberto E. Santo).

Voadeiras

São botes de alumínio de 3 a 12m de comprimento, munidos de um motor de popa que pode variar entre 15 e 40Hp de potência. Estas embarcações podem ser utilizadas para o transporte de peixes, mas mais comumente são utilizadas para o transporte de peixes ornamentais e de passageiros.

Barcos com motor de centro

São embarcações de madeira, normalmente sem urna, com ou sem casaria, feitas em estaleiros encontrados em Altamira e Souzel, bem como compradas em Santarém-PA ou Santana-AP. Geralmente são embarcações com capacidades de carga acima de 2,5 toneladas. A motorização é a diesel com diversos modelos, marcas e com potência mínima de 45Hp, o mais comumente usado é o 113Hp, considerado ideal para as atividades exercidas por este tipo de embarcação (Figura 112).

Os custos de produção deste tipo de embarcação são de mais de R\$30.000, incluindo material e mão de obra, e podem ser maiores dependendo do tamanho e do formato e estrutura da casaria. São embarcações com modelos e tamanhos diversos, utilizadas para o transporte de pessoas, cargas e pescado, que é recolhido nas localidades onde moram os pescadores, o que justifica o nome de “geleiras”. Em menor escala, em alguns casos, podem ser utilizados, efetivamente, nas atividades de pesca.



Figura 112 – Barco de motor de centro utilizado para o transporte de pescado (Fotografia: Roberto E. Santo).

Artes de pesca

As artes de pesca utilizadas são direcionadas aos recursos alvos das pescarias. Artes com anzóis, redes, arpões, arco e flecha, tarrafas são observadas entre os pescadores.

Linhas e Anzóis

As pescarias com linha e anzol podem ser realizadas somente com a linha (tela), caniços e espinhéis (linhas com vários anzóis). As telas são linhas de nylon, com um anzol e um pequeno peso de chumbo. A isca deve ser pequena e de cor prateada ou brilhante (piaba, charuto, beradeira, casca grossa, candunga, olho de boi, sardinha), para chamar a atenção dos peixes. Frutas também são usadas para as pescarias dos pacus (Tabela 44).

Tabela 44- Iscas e características das linhas e anzóis, de acordo com a espécie alvo, nas pescarias de linhas.

| Presa | Isclas | Modelo do anzol | Linha | Estação do ano | |
|-------------|--|--------------------------|--------------------|----------------|---------|
| | | | | Verão | Inverno |
| Tucunaré | charuto, piau beradeira | 5/0, 6/0, 7/0, nº 3 | 0,6 | x | |
| Pescada | sardinha, piau | 5/0, 6/0, 7/0, 8/0, nº 3 | 0,6 | | x |
| Surubim | piaba, charuto, beradeira, casca grossa, candunga, olho de boi, sardinha | 5/0, 6/0, 7/0, nº 3 | 0,7 | x | |
| Fidalgo | piaba, charuto, beradeira, casca grossa, candunga, olho de boi, sardinha | 5/0, 6/0, 7/0, nº 3 | 0,7 | | x |
| Pirarara | piaba, charuto, beradeira, casca grossa, candunga, olho de boi, sardinha | 5/0, 6/0, 7/0, nº 3 | 0,7, 0,8, 0,9, 100 | x | x |
| Jaú | piaba, charuto, beradeira, casca grossa, candunga, olho de boi, sardinha | 5/0, 6/0, 7/0 nº 3 | 0,8, 0,9 , 100 | | x |
| filhote | piaba, charuto, beradeira, casca grossa, candunga, olho de boi, sardinha | 5/0, 6/0, 7/0 nº 3 | 0,7, 0,8, 0,9, 100 | x | x |
| pintadinho | piaba, charuto, beradeira, casca grossa, candunga, olho de boi, sardinha | 5/0, 6/0, 7/0 nº 3 | 0,6 | x | x |
| barba chata | piaba, charuto, beradeira, casca grossa, | 5/0, 6/0, 7/0 nº 3 | 0,7, 0,8, 0,9, | x | x |

| candunga, olho de boi, sardinha | | 100 | | | |
|---------------------------------|---|-----------|-----------------|---|---|
| Pacu seringa | frutas (seringa, figo, araçá, caferana, goiaba), piaba | 4/0 ao 12 | 35, 40, 50 e 60 | x | x |
| Pacu branco | frutas (seringa, figo, araçá, caferana, goiaba), piaba | 4/0 ao 13 | 35, 40, 50 e 61 | x | x |
| Pacu curupite | frutas (seringa, figo, araçá, caferana, goiaba), piaba | 4/0 ao 14 | 35, 40, 50 e 62 | x | x |
| Pacu cadete | frutas (seringa, figo, araçá, Caferana, goiaba), piaba | 4/0 ao 15 | 35, 40, 50 e 63 | x | x |
| Matrinchã | frutas (Landi, seringa) | 4/0 ao 16 | 35, 40, 50 e 64 | | x |
| Piau | frutas (seringa, figo, araçá, Caferana, goiaba), piaba | 4/0 ao 17 | 35, 40, 50 e 65 | x | x |

O caniço é uma arte de pesca, na qual pende uma linha com anzol no extremo de uma vara de bambu. Esta forma de pesca é direcionada preferencialmente para a captura de pacus, com destaque regional para o pacu de seringa.

Os espinhéis são realizados colocando uma série de anzóis, distribuídos em pequenas linhas (de 0,50m cada) que são colocadas equidistantes, a partir de uma linha principal de uns 100m de comprimento. São utilizados para a pesca nos canais dos rios, de predadores de hábitos demersais, como os bagres (pirarara, fidalgo, pocomom, filhote, dourada). Às vezes, é utilizado um “estrovo” que é um pedaço de cabo de aço ou arame, para reforçar o espinhel e evitar perdas pela força das mandíbulas das presas.

Os anzóis utilizados nos espinhéis são de diversos tamanhos, dependendo da espécie alvo, sendo os mais freqüentes de números 30 a 60, usados na captura de piranha, caibro (bicuda) e anzóis de números 1, 2 e 3, para recursos de maior porte como surubim e fidalgo.

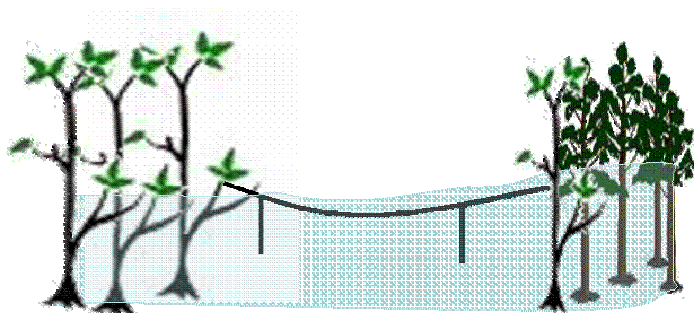


Figura 113 – Esquema da forma em que “tiradeiras” são utilizadas no Rio Xingu.
(Desenho: Roberto E. Santo)

Outro tipo de pesca de linha é denominada de pesca com “tiradeiras”. São linhas de nylon multifilamento, estendidos na linha d’água, com 2 anzóis ou mais anzóis, presos por linhas perpendiculares à linha principal (Figura 113). Esta arte é usada para a captura de matrinchã, pacu branco, pacu cadete e piau.

Para a pesca do filhote, á jusante de Belo Monte, é usada uma arte chamada de “cambão” ou “culhão”, que consiste em uma linha e um anzol, presos a uma bóia e

deixados à mercê da correnteza. Colocam-se iscas de peixes, principalmente de cará. Foi observada a utilização de 6 a 15 espinhéis deste tipo, por pescador.

Redes

De um modo geral, as redes de pesca são usadas para uma grande diversidade de espécies e com métodos bem diversos. Cada rede, que normalmente é equivalente a uma panagem entalhada, possui aproximadamente 60m de comprimento e altura variável dependendo da malha, de 2 a 3m. As redes podem ser feitas de nylon monofilamento ou multifilamento, dependendo da região e do recurso a ser explorado. A maioria dos pescadores usa de 2 a 3 redes por pescaria, já que os ambientes de pesca não permitem longas artes de pesca devido à presença de pedras no fundo, grandes correntezas e outras características regionais.

Na região à montante das cachoeiras, as redes possuem malhas que variam de 4 a 18 cm, entre nós opostos, com fios de 30 a 40. As combinações entre malhas e fios dependem da disponibilidade dos recursos, da época do ano e do local de pesca. Para a pesca de pacus são usadas redes de malha entre 11 e 18 de fio 35, dependendo do tamanho da presa, colocadas nas margens de rios e em igapós. Curimatã é capturado com redes de malhas 10 a 14 com fio 30 e 35, nas margens de rios (beiradão, sequeiros, bocas de grotas), em áreas de remanso e em igapós. O tucunaré é pescado com de malha 8 a 14, fio 35 a 40, nos períodos de enchente e vazante das águas, geralmente nas bocas de lagos e igapós. Para pescadas são utilizadas redes de malha 8 a 16, com fios 30 e 35, no inverno nas margens do rio e no verão no canal do rio. Redes de malhas de 9 a 10, e fio 30 e 35, são utilizadas para: cará, piau, ariduaia, pescada, curimatã, e pequenos tucunarés (Tabela 45).

Os pescadores entrevistados afirmaram que de um modo geral não existe variação sazonal dos tipos de pescados e no uso de redes (tamanho do malheiro ou tipo de malhas). Contudo, destacam que nas épocas do aumento e da descida das águas do rio, encontram mais quantidade de tucunarés e pescadas. O uso de redes mono ou multifilamento dependem não só do peixe a ser explorado, mas também da condição do pescador em obter uma rede ou outra.

Tabela 45 - Malhas, fios e espécies alvo para os diversos tipos de redes utilizadas acima da Volta Grande do rio Xingu.

| Malha | Fio | Espécie |
|-------|-------|--|
| 4 | 30 | flecheira, voador, branquinha, sabão, sardinha; |
| 7 | 30-35 | piau, cara, branquinha, corvina, voador, pescadinha; |
| 8 | 30-35 | piau, pescada, voador, corvina, cará, pacuzinho, cuiu-cuiu, bacu, pocomom, tucunaré pequeno; |
| 9 | 30-35 | voador, flecheira grande, piau, corvina, acari, tucunaré pequeno; |
| 10 | 30-35 | pescada, pacuzinho, branquinha, tucunaré pequeno, curimatã; |
| 11 | 30-35 | pescada, pacuzinho, piau, curimatã, corvina, tucunaré pequeno, voador; |
| 12 | 30-35 | pescada, curimatã, pacuzinho pequeno, cadete, caranha, cuiudo, tucunaré |
| 14 | 35-40 | curimatã, ariduaia, pescada, fidalgo, surubim, tucunaré, pintadinho, barba chata |

| | | |
|----|-------|--|
| 15 | 35-40 | pacu branco, pacu de seringa, pescada, pirarara, surubim |
| 16 | 35-40 | pacu branco, pacu de seringa, pescada, pirarara, surubim |
| 17 | 35-40 | pacu branco, pacu de seringa, pirarara, surubim |
| 18 | 35-40 | pacu grande e aridua |

Na região do Baixo Xingu, à jusante da Volta Grande, os pescadores usam redes com malhas que vão de 7 a 12cm de entre nós opostos, com combinações de fios 30 a 50 dependendo da espécie alvo. A maioria das pescarias ocorre nas margens e nos igapós nas regiões de próximo às cachoeiras. Conforme o rio desce, ele tende a se alargar e diminuir a quantidade de pedras no fundo o que permite o uso de redes maiores. Os pescadores afirmaram que existem diferenças sazonais nas espécies de pescado encontradas, destacando a presença de bagres como o filhote e o mapará que são mais abundantes no inverno. Nesta região passa a ser mais comum o uso de redes multifilamento, principalmente para as pescarias de filhote, porém para todos os recursos se usam redes de mono ou multifilamento, dependendo da capacidade econômica de cada pescador em adquirir um ou outro tipo de rede. A presença da maré, de sizígia ou de quadratura, também passa a ser destacada como importante para a captura das pescadas e tucunarés, sendo a de quadratura melhor para as pescarias (Tabela 46).

Tabela 46 - Malhas, fios e espécies alvo, para os diversos tipos de redes utilizadas no Baixo Xingu.

| Malha | Fio | Inverno | Verão |
|-------|---------|---------------------------|---------------------------------------|
| 7 | 30 | | Cará |
| 8 | 30 | pescadinha | cará, pescadinha |
| 9 | 30 e 35 | pescada, curimatá, mapará | cará, piau, aridua, pescada, curimatá |
| 10 | 50 | sarda | |
| 10 | 35 e 40 | pescada, filhote | aridua, pescada, curimatá, tucunaré |
| 11 | 35 | filhote | pacu, aridua |
| 12 | 35 | filhote | pacu, aridua |

Tarrafa

Rede cônica, trançada em fio de nylon, com malhas de cerca de 3cm entre nós opostos e uma altura de aproximadamente 2,5m. A tarrafa é lançada, desde um local pouco mais alto, formando um círculo que desce na coluna da água. É uma técnica de pesca apropriada para locais com profundidade inferior a 3m, por isso, seu uso é mais intenso na época seca. É comum a sua utilização no período noturno entre 20 horas e 2 horas da madrugada (Figura 114). As tarrafas têm cerca de 1,5m de altura, são feitas com fio 50 e malha de 25mm, entre nós opostos. Esta arte é utilizada o ano todo, e custa cerca de R\$ 150 cada.



Figura 114 – Tarrafa utilizada por pescadores do rio Xingu (Fotografia: Roberto E. Santo).

Arpões e Arco e Flechas

Estas artes de lance (Figura 115), tradicionais das comunidades indígenas, são usadas até hoje em dia, por pescadores experientes, principalmente nas capturas de tucunarés, nas margens dos rios ou em igapós. Porém outras espécies como pacus, ariduias e curimatãs também podem ser capturadas. No verão a captura ocorre no rio. No inverno, tucunarés, curimatãs, trairão, ariduias e jacarés são capturados com arpões nos igarapés lagos e enseadas de remansos.





Figura 115 – Arco e flecha (acima) e arpão utilizados nas pescarias de tucunaré no rio Xingu. (Fotografias: Roberto E. Santo).

Produção Total e Esforço

O cálculo da produção total é uma questão bastante complicada, pois apesar de ser constitucionalmente uma obrigação do estado, no momento, não existe praticamente nenhum registro confiável da produção total nos órgãos competentes por um período contínuo de coleta. Os dados primários, obtidos diretamente neste estudo, restringem-se coletas durante alguns períodos de tempo, entre os anos de 2000 e 2008, mas não atendem à necessidade de cobrir todo o universo de viagens de pesca na região para estimar a produção total. Por isso, os cálculos realizados no presente relatório, tiveram como finalidade combinar todas as informações indiretas e diretas disponíveis, para realizar o cruzamento das informações e obter as melhores estimativas possíveis, da produção pesqueira na região.

A partir da somatória dos formulários preenchidos nos portos de desembarque, a produção total registrada nos portos de Altamira nos diversos momentos de coleta foi de cerca de 200 toneladas por ano. Contudo, considerando que a amostragem, em todos os casos, foi parcial, devido à falta de cobertura nos portos e aos horários diurnos da coleta, estima-se que este valor esteja francamente subestimando o volume total capturado comercialmente.

Outra forma de obter esta estimativa é extrapolar a produção total a partir da produção média por viagem de pesca, ou por pescador e por dia. No caso dos dados primários coletados em Altamira, a CPUE média foi de $13 \text{ kg.pescador}^{-1}.\text{dia}^{-1}$ ($\pm 0,58$) e a mediana foi de $8,9 \text{ kg.pescador}^{-1}.\text{dia}^{-1}$. Neste caso nos enfrentamos novamente com o problema de não sabermos com precisão qual o número de pescadores de cada região.

No ano de 1987, na região dos furos do rio Amazonas (Breves e outras ilhas) e no rio Xingu registrou-se aproximadamente 4.000 pescadores e uma produção total de quase

4.700t de pescado (SUDEPE, 1988); porém estes dados não permitem a separação das informações, para calcular as capturas correspondentes somente ao rio Xingu.

Os dados da Tabela 47, que trazem os números de sócios das colônias em 2001 e 2008, mostram claramente o crescimento de mais de 80% do esforço pesqueiro, ao longo dos últimos 7 anos. Contudo, o número de pescadores obtidos junto às colônias de pescadores pode estar sobreestimando os verdadeiros valores, pois muitos sócios buscam apenas os benefícios desta associação, sem praticar a profissão. Os números coletados pela SEAP/PR podem talvez ser mais realistas, já que em alguns municípios são bem menores que os apresentados pelas colônias.

Tabela 47 – Número de pescadores de acordo com as colônias de pesca, de cada município, em 2001 e 2008, e da SEAP em 2008 e estimativa de produção (t) pesqueira anual.

| | Colônia 2001 | Colônia 2008 | SEAP | Produção | Produção |
|-----------------------|--------------|--------------|------|----------|----------|
| | | (1) | (2) | (-1) | (-2) |
| Altamira | 496 | 960 | 444 | 1777 | 822 |
| Porto de Moz | 143 | 700 | 359 | 1296 | 665 |
| Senador José Porfírio | 105 | 435 | 290 | 805 | 537 |
| Vitória do Xingú | 474 | 682 | 438 | 1263 | 811 |
| Anapu | | | 22 | 0 | 41 |
| Uruará | | | 2 | 0 | 4 |
| TOTAL | | 2290 | 1555 | 5140 | 2879 |

Supondo que i) cada pescador tem um índice de ocupação na atividade de 4 dias na semana, ii) utilizando as duas estimativas de número de pescadores de 2008 (1 e 2) e iii) utilizando a mediana da CPUE, como um estimador mais acurado, já que esta variável não possui distribuição normal, chegamos a duas estimativas diferentes, de acordo com o número de pescadores considerado. Uma estimativa de mais de 5.000 t. ano⁻¹, aparentemente muito alta, resulta da aplicação dos números registrados nas colônias de pescadores em 2008; uma produção pesqueira de 2.879 t.ano⁻¹, deduz-se dos dados da SEAP. Desse total, entre 800 e 1.700 t.ano⁻¹ corresponderiam ao desembarque de Altamira e entre 800 e 1.200 t.ano⁻¹ à produção total de Vitória do Xingu (Tabela 47).

Em uma abordagem diferente, se fez uma inferência a partir do modelo de previsão de capturas apresentado por Petrere (1983), que usou dados de 8 rios do Estado do Amazonas, entre os anos de 1976 e 1978, e correlaciona a produção com o número de pescadores (Figura 116). Neste caso, estimamos que as capturas na região estudada do Xingu devem ser de 3.000 t por ano, para um contingente de 1.500-2.000 pescadores, aproximadamente. Este tipo de extrapolação pode ser criticado, pois o modelo foi gerado com dados de rios de outras regiões; contudo a concordância da estimativa com as outras realizadas neste estudo validam o valor obtido. Na realidade o modelo indica que a pesca explora o rio em função de sua capacidade de suporte. Como pode ser observado, os rios representados por triângulos (Figura 116), como o rio Amazonas, são mais produtivos e ocupam uma posição mais alta no gráfico, por isso sustentam

uma maior quantidade de pescadores. Neste caso o rio Xingu, pela sua produtividade, estaria classificado junto com tributários de águas menos produtivas (águas claras), no que diz respeito a sua capacidade de gerar produtos pesqueiros.

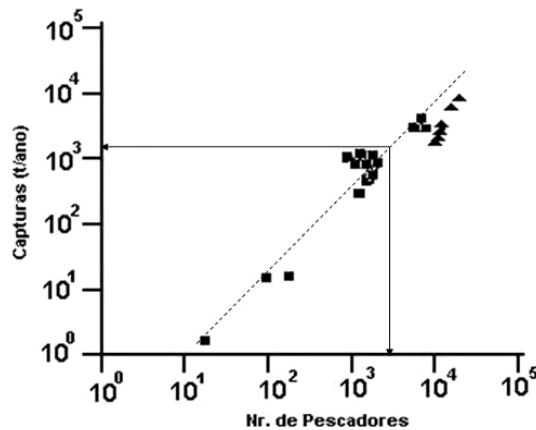


Figura 116 – Gráfico do logaritmo das capturas em função do número de pescadores para 8 rios do Estado do Amazonas entre 1976 e 1978 (Petreire, 1983), indicando a posição teórica que ocuparia o trecho estudado do rio Xingu neste trabalho, caso pudesse ser considerado similar a este grupo de rios. Triângulos correspondem aos rios Solimões, Japurá e Amazonas; quadrados correspondem aos rios Negro, Branco, Purús, Juruá, Jutá e Madeira.

Welcomme (1992) determina uma média de 11 a 19 kg/ha/ano para a produção pesqueira potencial de áreas alagáveis de rios de águas pretas e claras do mundo. Segundo Petreire (1983), o tamanho da área inundada lateralmente pode ser calculada pelo seguinte modelo:

$$A = 2.1427 \cdot L^{1.2176}$$

onde,

A = área inundada em km²,

L = comprimento do rio em km.

O trecho do rio Xingu estudado (desde Vitória do Xingu até o Iriri) é de aproximadamente 250km de extensão, o que corresponderia a uma área de inundação de aproximadamente 1.780km², o que coincide com as estimativas de Camargo & Guilhardi (em preparação), que determinaram uma área inundada de pouco menos de 1.500 km² para o trecho entre Belo Monte e o Iriri. Extrapolando pelo modelo empírico de Welcomme (1992), estima-se que a produção pesqueira da região deveria estar entre 2.000 e 3.000t por ano.

Outra forma de estimar a produção, bastante utilizada na literatura (Batista, 1998) é calcular o consumo de pescado médio per capita e extrapolar esse valor para o total de moradores da região. Este exercício permite calcular a produção pesqueira de

“subsistência”, ou seja, apenas o pescado que está sendo consumido na região de estudo, e descarta os produtos que foram pescados no rio Xingu, mas que se destinam a outras localidades como Santarém, Belém e, principalmente, Macapá.

Em seção mais a frente deste documento, apresentamos os resultados das estimativas de consumo de pescado com detalhes. Contudo, para calcular a produção total de subsistência, utilizaremos apenas a média geral para as comunidades rurais, que foi de 139 g por capita.dia⁻¹. Aproveitando o número de moradores para as comunidades rurais da AID, levantados pelos estudos de sócio-economia deste diagnóstico (Tabela 48), temos um total de 3.291 moradores, o que resulta em um consumo diário de 457kg de pescado, ou 167t ao ano. Desse total, 76 t correspondem ao trecho do rio que será transformado no reservatório do Xingu e 91 t correspondem às comunidades da Volta Grande.

Do total de habitantes das comunidades rurais da AID também podemos calcular o número de pescadores, considerando uma média de um pescador cada 5 moradores, o que resulta em 658 pescadores.

A produção de pescado necessária para sustentar às comunidades rurais, dependendo da estimativa de produção total aceita como verdadeira, pode corresponder a cerca de 10%, do total capturado comercialmente, sendo que este pescado não passa pelos portos de desembarque, e é consumido logo após a captura, nas próprias comunidades, sem envolver, praticamente, nenhum tipo de comércio, mas representando uma renda indireta para as comunidades que ali habitam, que se não fosse estas fontes de alimento, deveriam comprar uma maior quantidade de produtos nos centros urbanos.

Tabela 48 – Número de moradores ribeirinho por setor de acordo com os levantamentos censitários e entrevistas, do componente sócio-econômico deste diagnóstico.

| Setor | Localidade | Nr. moradores | Consumo total de pescado (g.dia ⁻¹) |
|-------|-------------------------|---------------|---|
| II | Margem esquerda (rural) | 569 | 79.091 |
| | Margem direita (rural) | 487 | 67.693 |
| | Ilhas | 449 | 62.411 |
| III | Margem esquerda (rural) | 390 | 54.210 |
| | Margem direita (rural) | 200 | 27.800 |
| | Ilhas | 16 | 2.224 |
| | Paquiçamba | 70 | 9.730 |
| | Arara (Maia) | 260 | 36.140 |
| | Ressaca | 290 | 40.310 |
| | Ilha da Fazenda | 350 | 48.650 |
| | Garimpo do Galo | 210 | 29.190 |
| Total | | 3.291 | 457.449 |

Já na cidade de Altamira, foi estimado um consumo médio de pescado de 85 g.capita.dia⁻¹. Multiplicando este valor por uma população de aproximadamente 85.000 habitantes (IBGE, 2005), temos um consumo diário de quase 7 toneladas de pescado e um consumo anual de mais de 2.600t. Este valor representaria a produção de pescado utilizada na cidade só para consumo interno e mesmo parecendo sobreestimada fornece uma boa ordem de grandeza da importância da pesca para a região.

As estimativas da produção total foram obtidas com diversas metodologias, inclusive com dados de fontes independentes; contudo há uma grande convergência de valores. O valor mais extremo é de 5.000t por ano e o menor é o de 1.500t por ano para os portos da AII. Assim, concluímos que a produção total da AII deve estar entre esses dois valores, provavelmente um valor médio de cerca de 3.000 t.ano⁻¹ seria o mais adequado, a julgar pelas estimativas obtidas acima. A produção pesqueira da AID, concentrada na cidade de Altamira, deve ser de aproximadamente 50% do total, ou seja, 1.500 t.ano⁻¹ (Tabela 49).

Produção por tipo de barco

A produção de uma viagem de pesca depende do tipo de barco. Enquanto canoas produzem apenas 25kg por viagem, em média, os barcos descarregam 400kg em cada desembarque ($F_{2;1913}=402;p=0.000$) (Tabela 50). Geleiras, como as que podem partem de Vitória para Macapá, podem transportar mais de 3t de pescado.

Tabela 49 – Estimativas da produção pesqueira realizadas neste estudo a partir diversas fontes de informações considerando um número aproximado de pescadores de 1.500 na AII e de 1000 pescadores na AID.

| Forma de cálculo | Valor estimado (t.ano⁻¹) | Abrangência |
|--|--|--------------------------|
| Mediana de CPUE * N ^o de pescadores | 2.800-5.000 | Todos os portos da AII |
| Petriere (1983) | 3.000 | Todos os portos da AII |
| Equação de Welcomme (1992) | 1.500 – 2.600 | Todos os portos da AII |
| Mediana de CPUE + N ^o de pescadores | 800-1.700 | Portos de Altamira (AID) |
| Consumo médio de pescado * Nr. de habitantes | 2.600 | Portos de Altamira (AID) |
| Consumo médio de pescado * Nr. de habitantes | 167 | Comunidades rurais AID |

Tabela 50 - Produção média (kg) por viagem de acordo com o tipo de embarcação.

| Tipo de Barco | Produção por viagem (kg) | IC | N |
|---------------|--------------------------|-------|---------|
| Canoa | 25.84 | 4.68 | 132.00 |
| Rabeta | 113.17 | 6.53 | 1438.00 |
| Barco Motor | 401.54 | 50.47 | 346.00 |
| Todos | 159.23 | 11.55 | 1916.00 |

Captura por arte de pesca

Provavelmente devido às características típicas dos ambientes do rio Xingu, com muita correnteza, fundos pedregosos e cursos acidentados com grande número de canais, as artes de pesca mais comumente usadas são as linhas, em todas suas formas (linha de mão, caniço, tiradeira, espinhel). Redes de malha são também comuns. Tarrafas, zagaia, flechas e arpão, ocorrem ocasionalmente. Também frequentemente os pescadores otimizam suas capturas utilizando várias artes em uma mesma viagem. As combinações mais frequentes são redes e linhas, ou redes, linhas e tarrafa. A produção por viagem é significativamente maior, quando se pesca com linhas, que rendem 205 kg por viagem de pesca, seguidas pelas viagens com várias artes e, posteriormente, pelas pescarias com redes de malha ($F_{3;1938}=13,9$; $p<0.00001$) (**Tabela 51**).

Tabela 51 – Captura média (kg) por viagem de pesca de acordo com a arte de pesca utilizada.

| Arte de pesca | Captura | IC 95% | N | DP |
|---------------|---------|--------|------|--------|
| Linhas | 205.88 | 21.53 | 906 | 330.18 |
| Vários | 155.08 | 20.03 | 585 | 246.73 |
| Rede malha | 111.42 | 14.63 | 421 | 152.72 |
| Outros | 59.19 | 24.88 | 30 | 66.62 |
| Todos | 167.84 | 12.26 | 1942 | 275.42 |

Captura por ambiente

O rio Xingu é bem diferente dos rios de águas brancas, onde as atividades pesqueiras vêm sendo mais estudadas. Por ser um curso de água com predominância de ambientes lóticos, os pescadores são adaptados a este tipo de ecossistema, sendo exatamente nesses locais que ocorre a maior parte das capturas e onde as pescarias são mais produtivas. A produção por viagem foi muito alta em ambientes de inundação (256 kg \pm 191) como florestas inundadas, porém o número de registros deste ambiente é baixo. Já as corredeiras e os ambientes no canal do rio renderam viagens 165 e 179kg por viagem, respectivamente, e são responsáveis juntos por 76% dos registros. As capturas

nos remansos e nas lagoas marginais, renderam 147 e 144kg por viagem respectivamente e representam apenas 10% das capturas (Tabela 52).

Tabela 52 – Produção média (kg) por viagem de pesca de acordo com o ambiente e intervalo de confiança (95%).

| Ambiente | Captura | IC | N |
|-----------------|----------------|-----------|----------|
| Corredeiras | 165.56 | 16.06 | 875 |
| Canal | 170.61 | 22.93 | 594 |
| Remanso | 147.56 | 34.42 | 187 |
| Igapó | 256.19 | 191.25 | 27 |
| Igarapé | 111.52 | 22.24 | 210 |
| Lago | 144.36 | 78.38 | 36 |
| Todos | 160.36 | 11.33 | 1929 |

Sazonalidade da pesca

A produção média por viagem de pesca foi de quase 200 kg. Contudo, esta, na realidade, varia de acordo com os períodos do ano, sendo maior, nos períodos de transição, na enchente e vazante ($F_{3;2146} = 9,3$; $p=0,000004$) (Tabela 53). Isto está relacionado com a capturabilidade que aumenta quando os peixes estão entrando ou saindo das áreas de inundação.

Tabela 53 – Captura média por viagem (kg) para os quatro períodos do ano, nas pescarias do rio Xingu.

| Estação do Ano | Captura por viagem | IC (95%) | N |
|-----------------------|---------------------------|-----------------|----------|
| Seca | 177.63 | 25.07 | 582 |
| Enchente | 198.70 | 27.68 | 469 |
| Cheia | 169.24 | 19.46 | 664 |
| Vazante | 272.83 | 46.44 | 435 |
| Total | 198.90 | 14.44 | 2150 |

Existe também uma diferença sazonal na estratégia de captura. Durante a enchente e cheia os pescadores utilizam com frequência as áreas alagadas e nestes ambientes capturam com maior facilidade espécies frugívoras ou detritívoras, que como branquinha, carás, curimatã, flexeira, pacus e aracus. Por isso, as pescarias de maiores rendimentos são aquelas nas quais foram utilizadas linhas de mão ou caniços. Nessa época as redes são utilizadas, para capturar algumas espécies predadoras como surubim, pescada, traíra e trairão, que entram nas áreas alagadas para se alimentarem. Já durante o período seco e, principalmente, nos períodos de transição, as pescarias ocorrem principalmente às margens e no canal do rio, pois as áreas de inundação permanecem secas. Nesta época as redes de malha apresentam rendimentos um pouco mais altos (Figura 117).

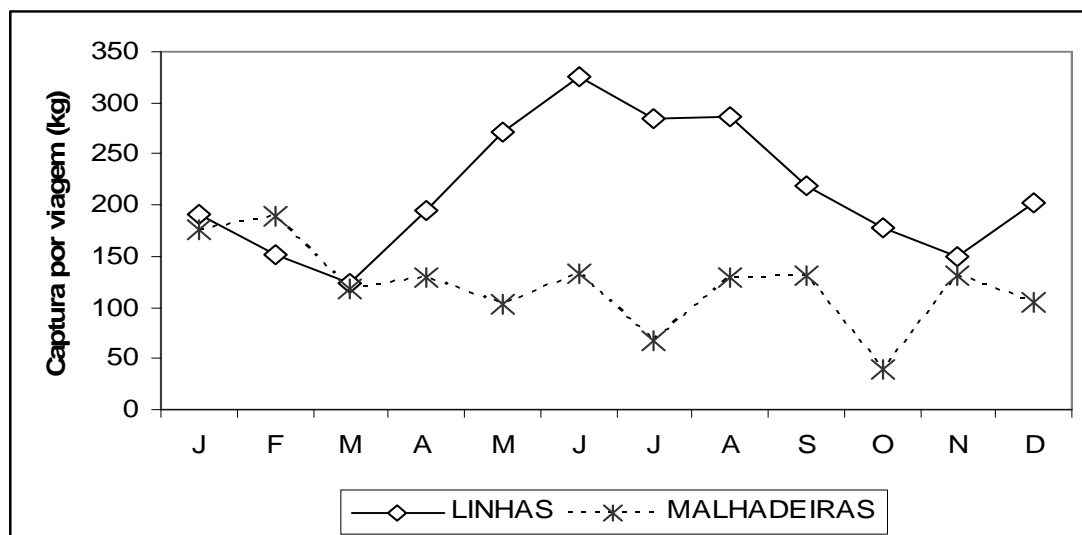


Figura 117 - Produtividade das viagens (kg), de acordo com a arte utilizada nas pescarias.

Produção por área de pesca

Os diferentes setores do rio apresentaram produções por viagem distintas. As áreas mais produtivas resultaram aquelas que se encontram mais distantes da cidade de Altamira, indicando um maior grau de conservação destes locais (Figura 118). As viagens que ocorreram à montante de Altamira apresentaram melhores rendimentos, com médias entre 500 e 600kg por viagem. Após estes locais, destaca-se o trecho da Volta Grande, desde a Ilha da Fazenda até o CNEC, com rendimentos de cerca de 200kg por viagem. As regiões próximas de Altamira, Vitória e Belo Monte, apresentaram menor produção, indicando certo esgotamento local dos estoques, nesses trechos do rio, onde a intensidade de pesca é maior.

Produção por espécie

Cerca de 50 espécies são capturadas na região e desembarcadas nos portos de Altamira, porém poucas espécies constituem a maior parte dos volumes comercializados. A composição das capturas destaca a produção de tucunaré (29%), aracu (20%) e pescada (20%), seguidos por várias espécies de pacu (13%) e curimatã (8,5 %) (Figura 119)

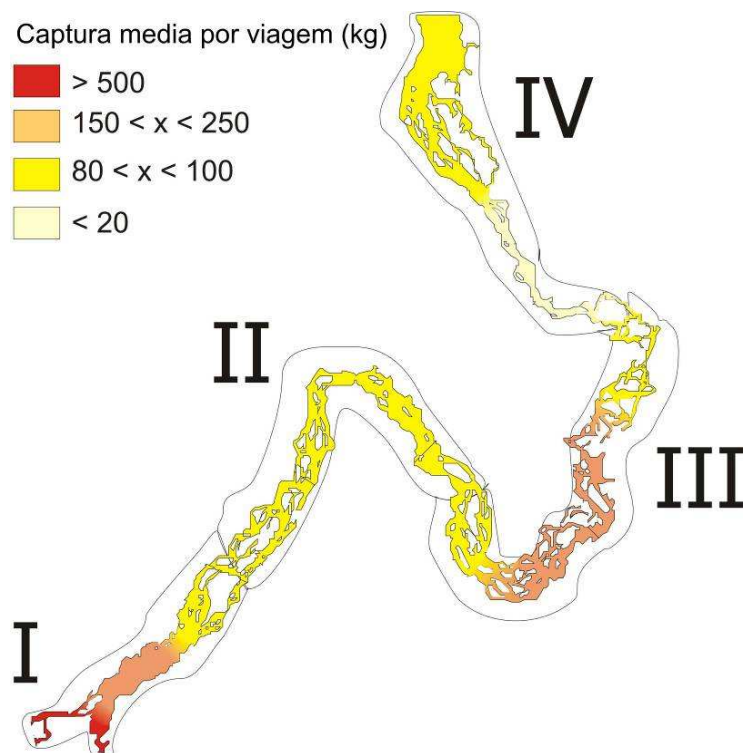


Figura 118 – Produção média (kg) por viagem de pesca, nas pescarias ao longo do rio Xingu.

Tabela 54 – Produção média (kg) por viagem de pesca de acordo com a localização dos pesqueiros, ao longo do rio e resultados do teste LSD de comparação das médias ($p \geq 0.05$).

| Trecho do rio | Captura | IC 95% | N | SD | Teste LSD |
|------------------------------------|---------------|--------------|-------------|---------------|-----------|
| Iriri | 628.53 | 69.93 | 306 | 621.65 | A |
| Xingu acima do Iriri | 509.51 | 84.66 | 77 | 372.98 | B |
| Xingu / Iriri até Porcão | 150.02 | 25.52 | 85 | 118.33 | CD |
| Porcão até Boa Esperança | 93.65 | 14.84 | 123 | 83.14 | DE |
| Boa Esperança até Gorgulho da Rita | 82.07 | 5.90 | 417 | 61.27 | EF |
| Gorgulho da Rita até Cotovelo | 91.92 | 15.60 | 340 | 146.20 | DEF |
| Cotovelo até Ilha da Fazenda | 87.27 | 10.09 | 204 | 73.09 | DEF |
| Ilha da Fazenda até Bacajá | 179.03 | 27.40 | 164 | 177.72 | C |
| Bacajá até Cnec | 207.73 | 77.99 | 78 | 345.91 | C |
| Cnec até Belo Monte | 88.00 | 88.00 | 1 | 0.00 | - |
| Belo Monte até Vitória | 16.40 | 4.70 | 5 | 3.78 | CDEF |
| Jusante de Vitória | 90.67 | 17.12 | 287 | 147.38 | DEF |
| Total | 196.87 | 14.63 | 2087 | 340.70 | |

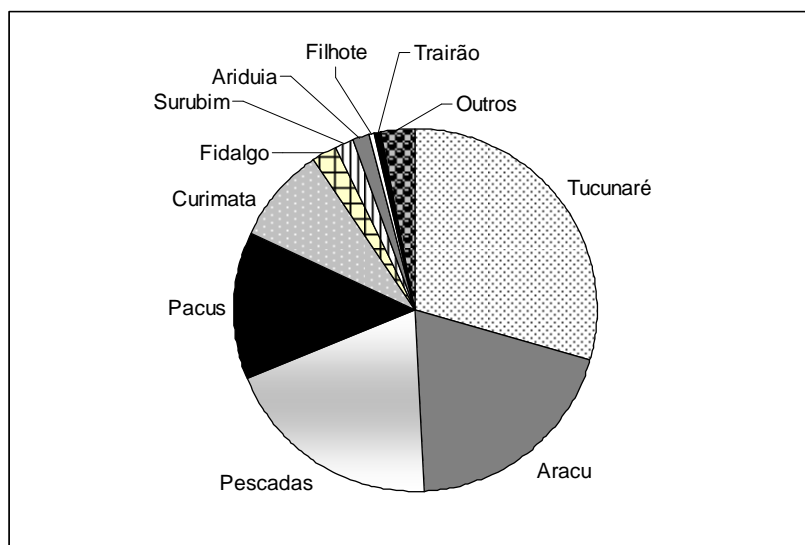


Figura 119 – Distribuição da composição específica dos desembarques nos portos de Altamira.

O tucunaré, a pescada e o aracu estão também dentre as espécies de maior produtividade das viagens, com 76, 99kg e 51kg por viagem, respectivamente. Neste caso, contudo algumas outras espécies como fleixeira, filhote, aridua, curimatá, pirarucu, trairão, pacus e fidalgo mostram boas produtividades, todas superiores a 40kg por viagem (Tabela 55).

Tabela 55 - Produção (kg) por viagem de pesca para as principais espécies desembarcadas em Altamira.

| | N | Captura por viagem | IC |
|-----------|------|--------------------|-------|
| Pescada | 834 | 98.95 | 11.32 |
| Fleixeira | 23 | 92.17 | 62.74 |
| Filhote | 28 | 90.19 | 57.15 |
| Tucunaré | 1617 | 76.03 | 8.32 |
| Pacus | 1617 | 34.15 | 4.34 |
| Curimata | 526 | 68.04 | 6.21 |
| Pirarucu | 10 | 64.90 | 20.91 |
| Aridua | 104 | 60.95 | 17.64 |
| Aracu | 1617 | 51.04 | 6.31 |
| Fidalgo | 189 | 45.67 | 7.18 |
| Trairão | 59 | 42.74 | 13.38 |
| Surubim | 170 | 41.30 | 12.86 |

Na escala temporal as capturas por viagem e por espécies mostram uma diversidade de padrões. Dentre as principais espécies, o tucunaré é capturado com maiores rendimentos na enchente e na vazante. A pescada e o aracu sempre apresentam rendimentos bons, com exceção do período de cheia. O trairão apresenta melhores rendimentos na vazante, assim como o surubim. O curimatã tem seus melhores rendimentos durante a cheia (Figura 120).

Esforço médio

O número de pescadores médio por viagem de pesca foi de 3 ($\pm 0,15$) trabalhadores, e a duração das viagens foi de 5,5 dias ($\pm 0,13$). Estas variáveis não mudaram muito ao longo do ano, mas são diferentes dependendo do tipo de embarcação. Os barcos a motor realizam viagens de seis dias, enquanto rabetas utilizam 5 dias e canoas apenas 2 dias ($F_{2,1906}=120,37$; $p=0,000$). Como tripulação, os barcos a motor levam de 5 a 6 pescadores, enquanto rabetas levam apenas 2 e canoas entre 1 e 2 ($F_{2,1904}=189,79$; $p=0,000$) (Tabela 56).

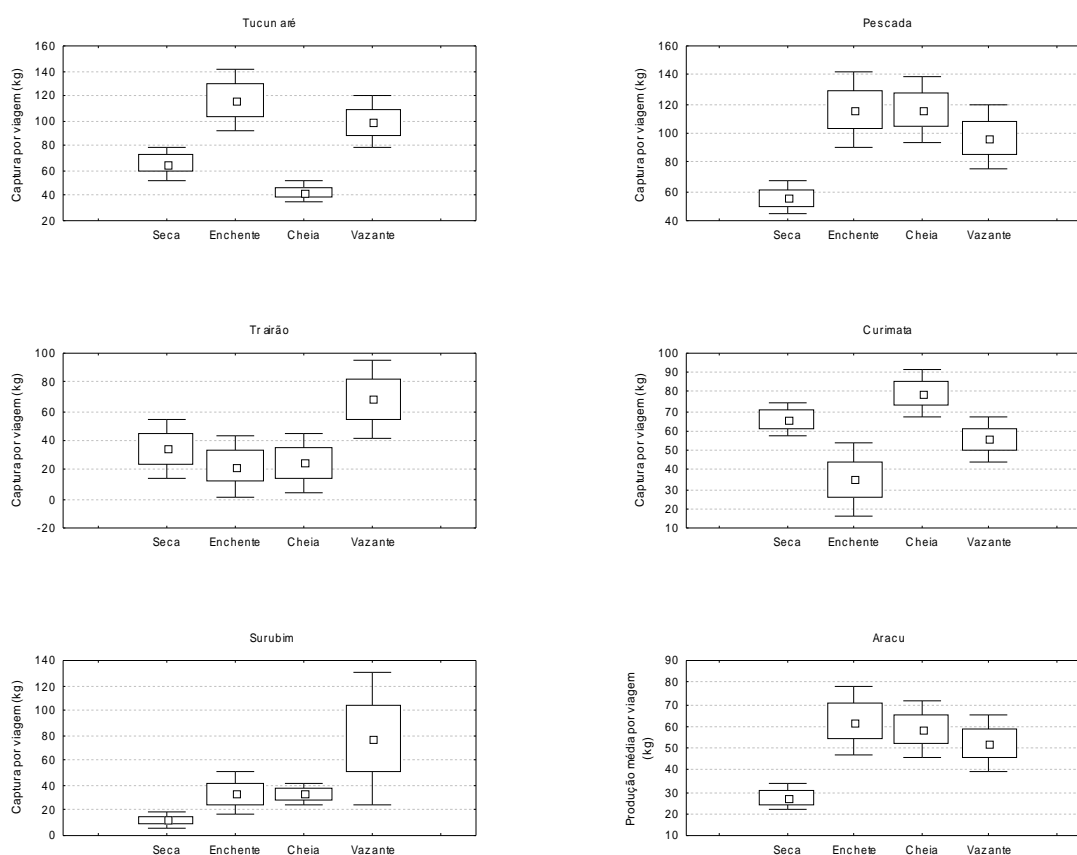


Figura 120 – Produção média por viagem de pesca para as principais espécies e de acordo com o período do ano.

Tabela 56 – Número médio de dias e tripulação média nas viagens de pesca, de acordo com o tipo de embarcação.

| | Dias | IC | N | Mediana | Pescadores | IC | N | Mediana |
|--------------|-------------|-------------|-------------|----------------|-------------------|-------------|-------------|----------------|
| Rabeta | 5.26 | 0.14 | 1430 | 5.00 | 2.23 | 0.10 | 1432 | 2.00 |
| Canoa | 2.04 | 0.33 | 134 | 1.00 | 1.60 | 0.17 | 134 | 1.00 |
| Motor | 6.55 | 0.41 | 345 | 7.00 | 5.65 | 0.63 | 341 | 3.00 |
| Todos | 5.26 | 0.14 | 1909 | 5.00 | 2.80 | 0.15 | 1907 | 2.00 |

CPUE por mês e período do ano

A produtividade média da pesca de consumo girou em torno de 13kg ($\pm 0,58$) por pescador e por dia de pesca, com mediana 8,9kg. Variações sazonais parecem ocorrer, sendo o período seco mais produtivo com 16kg.pescador.dia⁻¹ (LogCPUE; $F_{3;2075}=27,0$; $p<0,00001$), sendo o período de enchente o menos produtivo com 10kg.pescador.dia⁻¹ (Tabela 57). Na variação mensal, fica evidente que a vazão do rio e, por conseqüência, a altura da coluna d'água podem ser responsáveis por estes resultados, favorecendo a captura quando o volume do rio é menor e a capturabilidade dos peixes, aumenta, otimizando o esforço de cada pescado (Figura 121).

Tabela 57 – Rendimento médio (kg.pescador.dia⁻¹) de acordo com o período do ano, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE.

| Período | CPUE | N | Desvio | Mediana | Diferenças |
|--------------|--------------|-------------|---------------|-------------|------------|
| Seca | 13.53 | 148 | 12.200 | 10.00 | A |
| Enchente | 7.54 | 83 | 9.037 | 6.00 | C |
| Cheia | 10.40 | 536 | 11.611 | 7.50 | B |
| Vazante | 12.14 | 298 | 14.388 | 8.33 | B |
| TODOS | 11.10 | 1065 | 12.442 | 8.00 | |

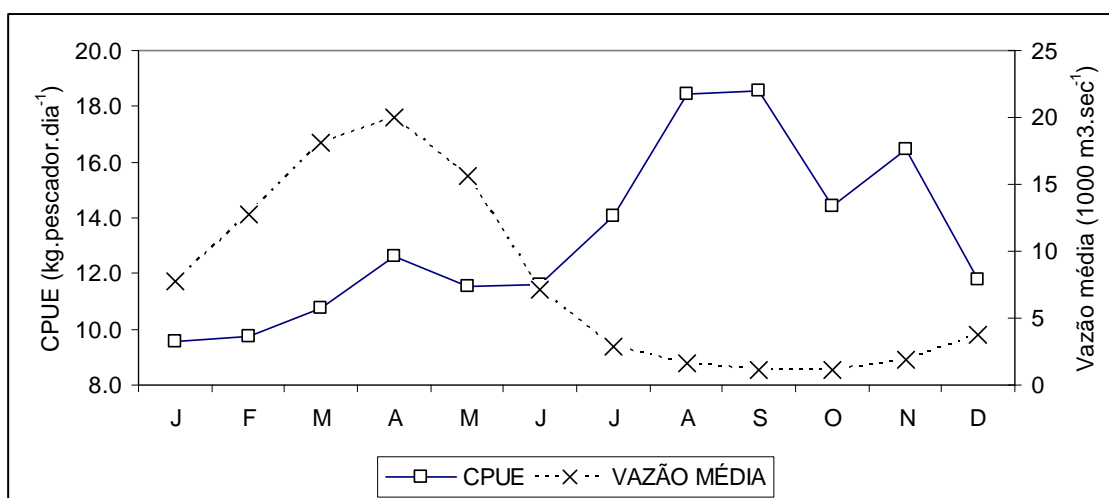


Figura 121 - Variação mensal da produtividade média para a pesca de peixes para o consumo no Rio Xingu.

CPUE por ambiente

A pesca do Rio Xingu, ocorre principalmente nos ambientes fluviais. Os ambientes mais utilizados pela frota de pesca comercial foram: i) corredeiras do rio, ii) canal do rio propriamente dito e iii) remansos do rio. Lagos, igapós, praias, furos e poços foram também mencionados nas entrevistas, mas com frequência muito menor. A

produtividade média foi entre 11 e 17kg.pescador.dia⁻¹. Nos ambientes de inundação, como igapós e no igarapés, a captura por unidade de esforço se demonstrou mais alta, quando comparada com os outros ambientes. Canal do rio, remansos e lagos apresentaram valores intermediários de pouco mais de 13kg.pescador.dia⁻¹, as corredeiras demonstraram os menores índices, o que certamente está relacionado à dificuldade de colocação de redes ou linhas neste ambiente (Tabela 58) (LogCPUE; $F_{5,1868}=4,60$; $p=0,0003$).

Tabela 58 - Rendimento médio (kg.pescador.dia⁻¹) de acordo com o ambiente de pesca, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE.

| Ambiente | CPUE | IC | N | Teste |
|--------------|--------------|-------------|-------------|-------|
| Corredeiras | 11.33 | 0.70 | 874 | C |
| Canal | 13.43 | 1.12 | 590 | A |
| Remanso | 13.31 | 1.98 | 188 | B |
| Igapó | 16.45 | 6.02 | 27 | AB |
| Igarapé | 17.32 | 3.06 | 161 | A |
| Lago | 13.97 | 5.32 | 36 | ABC |
| Todos | 12.83 | 0.60 | 1876 | |

CPUE por tipo de barco

Dos três tipos diferentes de embarcações que foram mais comumente registrados nos desembarques (barcos a motor, canoas à remo e canoas de rabeta), as rabetas representaram 75% dos desembarques. Foram observadas diferenças significativas da produtividade destes três tipos de embarcações ($F_{2,1889}=15,93$; $p=0,0000$). Os barcos a motor apresentaram o melhor rendimento, enquanto as canoas, o menor (Tabela 59). Como os barcos são apenas um meio de transporte para os locais de pesca, estes resultados indicam que os mesmos possuem um desempenho mais profissional, talvez pelo tipo de pescador envolvido nestas pescarias, que apresenta melhores rendimentos que os pescadores que usam canoas ou rabetas.

Tabela 59 - Rendimento médio (kg.pescador.dia⁻¹) de acordo com o tipo de embarcação, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE.

| Tipo Barco | CPUE | IC 95% | N | % | Teste |
|------------|-------|--------|------|-------|-------|
| Canoa | 9.99 | 2.03 | 133 | 7.02 | C |
| Rabeta | 12.61 | 0.64 | 1422 | 75.04 | B |
| Motor | 14.65 | 1.77 | 340 | 17.94 | A |
| Todos | 12.79 | 0.60 | 1895 | | |

CPUE por arte de pesca

A linha a arte de pesca mais freqüentemente utilizada para as capturas da frota comercial que desembarcou em Altamira, representando 47% dos desembarques. As redes de malha foram utilizadas em 22% das viagens. Em 30 % das viagens foram utilizadas mais de uma arte de pesca, como por ex. linhas e tarrafas, ou linhas e redes. A produção por unidade de esforço demonstrou diferenças dependendo da arte de pesca (LogCPUE; $F_{3,1915}=19,15$; $p<0.0001$), sendo de quase 16kg.pescador.dia⁻¹ para as malhadeiras, que demonstraram melhor rendimento (**Tabela 60**).

Tabela 60 - Rendimento médio (kg.pescador.dia⁻¹) de acordo com a arte de pesca, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE.

| Arte de pesca | CPUE | IC | N | % | Mediana | Teste |
|---------------|--------------|-------------|-------------|----|-------------|-------|
| Linhas | 9.88 | 0.62 | 910 | 47 | 7.50 | C |
| Malhadeira | 16.75 | 1.56 | 415 | 22 | 12.50 | A |
| Várias | 14.46 | 1.20 | 575 | 30 | 10.00 | B |
| Outras | 10.80 | 6.37 | 19 | 1 | 6.50 | BC |
| Todas | 12.75 | 0.59 | 1919 | | 8.89 | |

CPUE por local de pesca

A produtividade dos pescadores depende da área da captura, a qual demonstrou diferenças ao longo do rio ($F_{10,2011}=4,44$; $p<0,0000$). A CPUE resultou maior no Rio Iriri e a Jusante de Vitória do Xingu. (Tabela 61).

Tabela 61 - Produção (kg) por pescador e por dia de pesca de acordo com o local de pesca, para a frota que desembarca em Altamira e resultados da comparação múltipla pelo teste LSD para o LogCPUE.

| Região de Pesca | CPUE | IC | N | % | Mediana |
|------------------------------------|-------|------|------|-------|---------|
| Iriri | 14.31 | 1.52 | 303 | 14.99 | 10.29 |
| Xingu acima do Iriri | 10.13 | 3.65 | 75 | 3.71 | 6.02 |
| Xingu / Iriri até Porcão | 11.07 | 2.01 | 84 | 4.15 | 8.75 |
| Porcão até Boa Esperança | 11.78 | 1.78 | 123 | 6.08 | 8.75 |
| Boa Esperança até Gorgulho da Rita | 13.72 | 1.41 | 417 | 20.62 | 9.50 |
| Gorgulho da Rita até Cotovelo | 13.37 | 1.45 | 336 | 16.62 | 9.37 |
| Cotovelo até Ilha da Fazenda | 13.81 | 1.75 | 204 | 10.09 | 10.00 |
| Ilha da Fazenda até Bacajá | 9.44 | 1.22 | 164 | 8.11 | 7.24 |
| Bacajá até Cnec | 10.49 | 2.82 | 76 | 3.76 | 7.79 |
| Belo Monte até Vitória | 9.50 | 9.57 | 5 | 0.25 | 6.67 |
| Jusante de Vitória | 14.94 | 2.22 | 235 | 11.62 | 10.00 |
| Todos | 13.06 | 0.59 | 2022 | | 9.00 |

Evolução temporal dos rendimentos

Os dados disponíveis não representam uma seqüência temporal suficientemente longa para diagnosticar realmente o estado da arte destas pescarias. Isto requer um monitoramento mais acurado, que foge ao escopo do presente diagnóstico. Contudo, os índices de produção por viagem e produção por pescador indicaram uma tendência decrescente que deve ser destacada. Enquanto os dados mais antigos registram viagens de pesca com rendimentos em torno de 200kg por viagem e uma CPUE de 14 ou 15kg diários por pescador, os números mais recentes indicam perda na produtividade, tendo viagens de 150kg ou ainda menos e CPUE de 12kg ou menos (Figura 122).

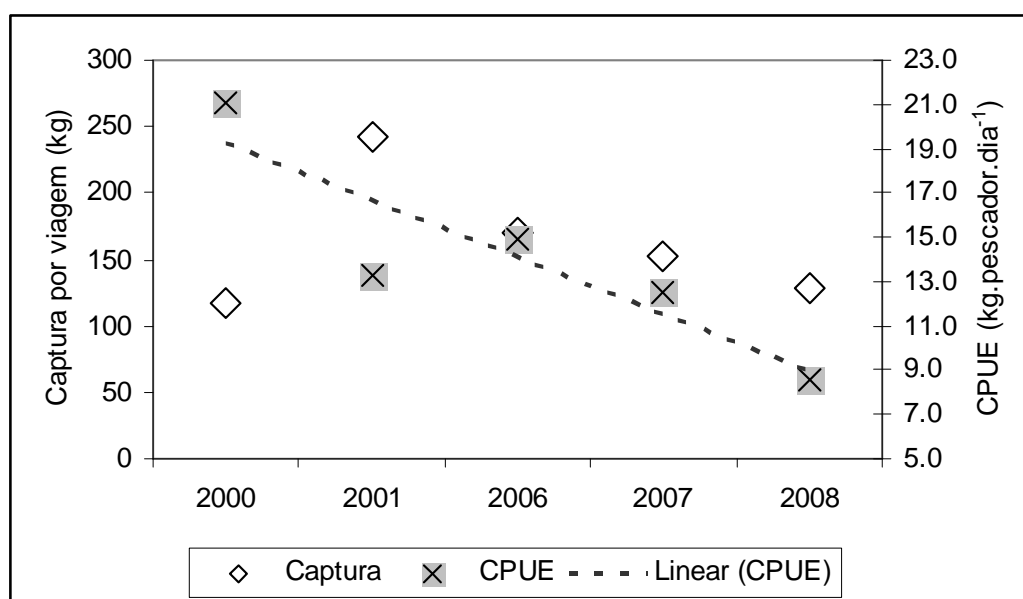


Figura 122 – Tendência temporal da produção média (kg) por viagem e da CPUE (kg capturados por pescador e por dia), a partir dos dados de 2000-2001 e 2007-2008, indicando declínio na produtividade.

Estes resultados não surpreendem e acreditamos respondem a uma característica típica das pescarias em todo o mundo e também na região amazônica. O aumento do esforço é um denominador comum, nas pescarias da região, mesmo naquelas consideradas de caráter artesanal e de pequena escala. Os motivos que levam ao declínio dos rendimentos são diversos, mas dentre eles, podemos destacar incremento do esforço de pesca, impulsionado pela maior demanda do mercado, que leva ao aumento da intensidade de pesca e do esforço total (número de embarcações, viagens, pescadores, etc.). O mercado impulsiona esta dinâmica de forma clara, sendo a pesca artesanal uma das possibilidades de emprego e renda mais facilmente disponível para a população masculina das comunidades ribeirinhas, que possuem poucas outras oportunidades de inserção na economia regional.

Estratégias de Pesca por Região (All)

O rio Xingu possui uma diversidade de combinações entre artes de pesca, embarcações e táticas pesqueiras, que demonstram uma fina adaptação do pescador à sazonalidade do ciclo das chuvas, à espécie alvo e ao local de pesca. As modalidades de pesca dividem-se claramente entre os pescadores que trabalham a montante e a jusante das corredeiras da Volta Grande. Estas atuam como um divisor de águas do rio, também para a pesca. Diferenças físicas, como a presença ou não de variações do nível das águas, devido ao efeito da maré, explicam, pelo menos em parte, as diferenças geográficas observadas nas estratégias utilizadas para a atividade pesqueira. A seguir, relatam-se as características particulares das estratégias de pesca observadas em campo, para cada setor ou região do rio e fruto de pesquisas e entrevistas junto aos pescadores e acompanhando as suas atividades de captura, bem como observando os desembarques.

A captura de pescado na região do baixo Rio Xingu é realizada por canoas que utilizam os ambientes fluviais e lacustres nas margens do rio. O pescado das canoas pode ser desembarcado em pelo menos cinco locais: Vila Nova, Belo Monte, Vitória do Xingu, Senador José Porfírio e Porto de Moz, como descrito a seguir; mas também pode ser embarcado em uma geleira (barco com urna de gelo) e seguir viagem até Belém, Macapá ou Santarém. Possivelmente, devido aos problemas de assoreamento do porto de Vitória, que dificulta a navegação de barcos de maior calado, a maior parte das geleiras de maior tamanho concentra seus desembarques em Senador José Porfírio ou Porto de Moz.

Vila Nova

As pescarias são exercidas por 1 a 2 pescadores, que passam de 1 a 3 dias pescando, em canoas com capacidade de 70 a 500kg, que podem ser a remo ou rabetas com potência de 5,5 ou 6,5Hp; atuam nos igarapés próximos a região, estendendo-se até Belo Monte. Utilizam principalmente redes e linhas de mão, ocasionalmente utilizam os caniços para a captura de pacu e piau. O custo dessas pescarias dependentes da distância do pesqueiro, sendo gastos de R\$5,00 a 30,00 de rancho; R\$12,00 a R\$30,00 de gelo (4 a 10 barras) e quando utilizam embarcações motorizadas R\$7,00 de combustível para chegar no local de pesca (2 litros). O pescado é comercializado em Vila Nova ou para atravessadores de Vitória do Xingu.

Algumas pescarias são feitas em barcos com motor de 11Hp, com duração de 3 a 4 dias, com capacidade de até 4 toneladas, com uma tripulação de 5 pescadores. As pescarias são realizadas em pesqueiros que distam mais de 2 horas de distância. Utilizam redes, principalmente nos meses de março a julho, e telas o ano todo. No inverno também levam caniços. Os custos das viagens dependem do local de pesca, mas em média são gastos R\$35,00 (10 litros) de combustível; R\$30,00 (10 barras) de gelo para a conservação do pescado e R\$30,00 para o rancho. O pescado é vendido para atravessadores vindos de Macapá, que fornecem “vales”, que são adiantamentos de dinheiro para as despesas. Esses vales variam de R\$750,00 a R\$1.000,00. A

produção varia de 80 a 400kg de pescado por viagem. As principais espécies capturadas são: a pescada, o filhote, tucunaré, curimatá, aridua, piauí, cará e o pacu.

Belo Monte

Existem basicamente 2 grandes pescarias em Belo Monte, uma com embarcações tipo “rabetas” com comprimentos entre 6 e 7m, capacidades de carga de 500kg e motores de 6Hp. Realizam viagens de 2 dias, levando 2 pescadores em pesqueiros de cerca de 1,5 horas de distância. Utilizam cerca de 4 litros de combustível (R\$13), 6 pedras de gelo (R\$15) e rancho (R\$10). As pescarias com redes produzem para este esforço, um mínimo de 23kg e um máximo de 143kg. As pescarias de anzol, para o mesmo esforço e mesmas embarcações produzem um mínimo de 8 e até 30kg por pescaria.

Outro tipo de pesca são as realizadas com pequenas embarcações a remo, que normalmente atuam com 1 pescador que pesca diariamente indo e voltando de suas atividades, em embarcações de 3 a 4m de comprimento, com capacidade de transporte de menos de 100kg. Levam para cada pescaria meia barra de gelo ao custo de R\$1,25, já que suas viagens são curtas e não demandam de muito tempo de conservação. Quando levam algum rancho, este custa cerca de R\$4 e para este esforço produzem no mínimo 8kg e no máximo cerca de 20kg de pescado. Essas pescarias se dão com linha e anzol ou caniços e, na maioria das vezes, direcionam seu esforço para recursos como os tucunarés e pescadas.

Em Belo Monte foram detectados dois vendedores de gelo, que também distribuem o pescado para Anapú, Macapá e para a própria cidade, além de haver seis restaurantes, que oferecem pescados no seu cardápio.

Vitória do Xingu

As pescarias são realizadas em canoa a remo, rabeta, e barco de motor de centro. As canoas têm capacidade média de 250kg, as rabetas de 350kg e os barcos de 3.500kg. As viagens duram cerca de 2 dias para as embarcações motorizadas utilizando de 3 a 6 barras de gelo, no valor de R\$3,00 cada barra; de 2 a 6 litros de combustível a R\$2,00 o diesel e R\$3,00 a gasolina. As canoas a remo realizam pescarias de apenas 1 dia e geralmente não utilizam gelo, por pescarem em pesqueiros próximos. Foi identificado o uso de 12 artes de pesca: rede de emalhe de espera, rede de emalhe à deriva (para a pesca do filhote), rede de emalhe de espera para pirarucu, caniço e linha de mão (tartaruga), arco e flecha ou arpão (pirarucu e peixe-boi), a tiradeira (espinhel), timbó (muito raro, mas ainda é usado), zagaia (filhote).

As principais localidades para onde é escoada a produção dos pescados de Vitória são: o Estado de Macapá e municípios de Porto de Moz, Almeirim e Santarém, sendo que para Macapá é enviado 93% da produção. Além destas, dependendo das espécies, ainda temos saída para os municípios de Belém, Senador José Porfírio, Breves e Jararaca.

Na cidade de Vitória, existem 6 compradores de peixes que compram o pescado e despacham para a cidade de Macapá e outros 6 pescadores/vendedores que pescam, compram e vendem todo o pescado na própria cidade (Figura 123).



Figura 123 – Atravessadores de peixes nas margens do rio Xingu, próximo à Vitória (Fotografia: Roberto E. Santo).

Senador José Porfírio

Nesta localidade desembarcam, embarcações tipo “rabetas” com comprimentos entre 7 e 12m, com capacidades de carga de 500kg, motores de 6 a 13hp e que durante as pescarias levam 2 a 3 pescadores. Fazem viagens de 2 dias utilizando de 4 a 10 litros de combustível ao custo de R\$2,50 em média, levando cerca de 3 a 6 pedras de gelo ao custo de R\$3 por pedra e atuam em pesqueiros localizados a 1,5 horas de distância. As capturas são feitas com redes e produzem entre 20kg e 80kg. O rancho para estas pescarias custa R\$15.

Outro tipo de pescarias são as realizadas com grandes embarcações geleiras que levam pequenas canoas para pescar. Podem usar linhas e anzóis para a captura de pescadas e tucunarés, ou ainda grandes redes buscando os cardumes mapará ou filhote (Figura 125). Para estas atividades são usadas embarcações com motor de centro com tamanhos que vão de 12m a mais de 14m de comprimento com capacidades de carga de até 8t e motores entre 18 e 49Hp.

As pescarias de mapará e de filhote são atividades semanais, com pescarias diárias, acumulando os pescados de todas as pescas da semana no barco geleiro. São levadas cerca de 6 canoas com 2 pescadores em cada uma. Os pescadores realizam um cerco com redes, para capturar os cardumes pelágicos de mapará. Para isto, lançam a rede no local que foi detectado o cardume, em forma de círculo, expulsando os botos, e recolhendo as redes depois. As pescarias de filhotes são feitas com redes de espera que deixam-se arrastar pela corrente, à deriva. Nos meses da enchente, quando esta proibido o uso de redes, são usados espinhéis (400 a 500 anzóis nº 5 e 6).

Para cada atividade semanal são usados cerca de 6 t de gelo (R\$18.000), usam 800 litros de diesel (R\$1.600) e cerca de R\$400 em rancho. O uso de “vales” para os 12 pescadores é comum, e podem significar mais R\$1.000 de investimentos. A produção destas pescarias varia entre 200kg e 1000 kg.dia⁻¹ de pesca. O produto acumulado será vendido posteriormente em Belém e Macapá.



Figura 124 - Filhote (*Brachyplatistoma filamentosum*) comercializado pelos atravessadores de Senador José Porfírio (Fotografia: Leocyvan Nunes).

As pescarias de pescada e tucunaré com geleiras são diárias e usam cerca de 10l de óleo diesel (R\$20), 6 pedras de gelo (R\$18), em pesqueiros que ficam a 1 ou 2 horas de distancia. Neste caso as geleiras levam também 6 canoas pequenas que serão tripuladas por 2 a 3 pessoas com um anzol ou caniço cada. Cada pescador captura entre 8 e 13kg.dia⁻¹. O produto é transferido na cidade para barcos que transportarão o peixe para outras cidades.

Porto de Moz

As pescarias são realizadas em rabetas com capacidade 200 a 300kg e motores de 5,5 Hp ou em barcos com motor de centro de capacidade de 3 a 7 toneladas com motores de 11 a 18Hp. As pescarias são realizadas de rabetas levam no máximo 2 pescadores em viagens que duram 12 horas e produzem entre 10 a 30kg de pescado. Os custos são R\$ 9,00 a 12,00 de combustível (3 a 4 litros); R\$14 de gelo (2 sacas) e R\$10 de rancho. Os barcos a motor realizam viagens de 4 a 6 dias de duração e 4 pescadores. Os custos incluem R\$60,00 de combustível (30l); R\$30,00 (gelo) e R\$20,00 para o rancho. A média de produção por viagem é de 50 a 200 kg de pescado por pescador.

As artes de pesca utilizadas nestas pescarias são a rede de malha, espinhel, caniço e o arco e flecha. As principais espécies capturadas são: tucunaré, filhote, mapará, curimatá, tambaqui, pirapitinga e acari. A comercialização do pescado no município é feita no mercado municipal e por pequenos comerciantes na rua. Porém, cerca de 50 a 60% da produção sai para os municípios de Belém, Santarém e Macapá.

Pescarias nos arredores de Altamira

São pescarias de curta duração, exercidas por 2 a 3 pescadores, que passam de 1 a 3 dias pescando, em canoas com capacidades de cerca de 300kg, motorizadas ou não, levando uma caixa térmica, com 2 a 4 pedras de gelo. Pescam na região próximo de Altamira e até o Cotovelo, à jusante (Figura 125). Utilizam preferencialmente pequenas redes ou linhas de pesca, porém, conforme a situação, podem usar também arpões, arco e flecha, espinhéis e tarrafas. Este tipo de pescaria tem sua duração vinculada à distância do pesqueiro, sendo que em pesqueiros mais próximos, os pescadores podem ir para o local 2 vezes por dia, voltando para suas moradias na cidade, no almoço. Durante a enchente, com o fenômeno da arribação dos peixes, os recursos são mais facilmente capturados e as pescarias mais curtas.

Os custos destas pescarias podem ser apenas os investimentos no apetrecho (de R\$5 a R\$10), e a caixa isopor (de R\$10 a R\$20), comprados só de vez em quando, em caso das pescarias de canoa a remo (R\$200), que voltam após uma par de horas de pesca. Se for preciso levar gelo e rancho, com motor de rabeta, são gastos de 2 a 6 litros de combustível (R\$6), uns R\$15 de rancho (farinha, café, arroz e fumo) e 2 a 4 pedras de gelo (R\$10), o que resulta em cerca de R\$30,00, por viagem. A produção média deste tipo de pescaria é de 10 a 20kg de pescado.pescador.dia⁻¹, dependendo do pescador e do períodos do ano, rendendo uns R\$300,00 de receita bruta.



Figura 125 – Pescadores à jusante de Altamira (Fotografia: Roberto E. Santo).

Pescarias na região de Boa Esperança

As pescarias na região entre Altamira e Boa Esperança, à montante, podem demorar entre 3 e 8 dias. Os pescadores utilizam rabetas com capacidades de carga entre 300 e 800kg, motorizadas com motor à gasolina ou barcos com motor de centro (Figura 126). Levam de 3 a 4 pescadores, várias caixas térmicas, com cerca de 20 barras de gelo e se deslocam a pesqueiros que podem ficar a umas 5h da cidade. Nos pesqueiros os pescadores utilizam canoas menores, deixadas, anteriormente, nos locais de pesca.

Os custos destas pescarias são de R\$40 a R\$100 entre combustível (gasolina, diesel ou gás), de R\$15 a R\$40 de rancho (farinha, café, carne ou frango, arroz, fumo, etc.) e cerca de R\$ 40 de gelo. A produção é de aproximadamente 15kg por pescador e por

dia, podendo chegar de 20 a 30kg, dependendo do período do ano. A produção por viagem é de 80 a 300kg.



Figura 126 - Pescadores voltando de viagem realizada à montante de Altamira (Fotografia: Roberto E. Santo).

Pescarias próximas à desembocadura do Iri

As pescarias para as regiões acima da Ilha Grande são de média duração e podem ser realizadas com rabetas ou catracas, com capacidades entre 800 e 3000kg de carga, utilizando várias caixas térmicas, com cerca de 40 a 50 barras de gelo e levando de 6 a 8 pescadores. Estes pesqueiros estão bastante distantes de Altamira e as viagens duram cerca de 7 dias.

Os custos destas pescarias são de R\$100 e R\$150 de combustível, mais de R\$100 de gás, rancho (R\$60 por pescador) e R\$150 de gelo, o que pode totalizar mais de R\$ 700 por viagem. A produção destes pescadores gira em torno de 17kg de pescado.pescador.dia⁻¹, podendo chegar até 30kg, dependendo do período do ano. A produção por viagem varia de 400 a 800kg, o que pode render uma receita bruta de R\$ 1.500 a R\$3.500.

Pescarias em área indígena - Maribel

A região de Maribel, localizada nas coordenadas 04° 25' 05''S 53°; 39' 33''W, pertence ao município de Altamira, distando aproximadamente 300km da cidade e, a pesar de sua precariedade, se destaca como um importante ponto de desembarque pesqueiro (Figura 127).



Figura 127- Porto de desembarque pesqueiro de Maribel – Altamira – Pará. (Fotografia: Morgana Almeida).

Nesta região do rio, rodeada por terras indígenas e unidades de conservação, grandes barcos geleiros de Altamira (Figura 128) se deslocam para levar peixes desta região, principalmente durante o período chuvoso, quando o volume de água nos rios aumenta e permite o acesso mais rápido das embarcações. A distância de Altamira desestimula a chegada de embarcações menores, pois levam menos gelo e menos pescadores e navegam em velocidades baixas, o que diminui o lucro das pescarias.



Figura 128 - Barco geleiro de Altamira que atua em Maribel (Fotografia: Roberto E. Santo).

As pescarias são de longa duração e a capacidade dos barcos geleiros é superior as 3t. Os barcos possuem motores de centro, levam de 6 a 8 pescadores e realizam viagens de 7 a 9 dias de pesca, utilizando várias caixas térmicas, com cerca de 40 a 50 barras de gelo.

Os pesqueiros podem ser próximos ou bastante longe (até 5h) do porto de Maribel. Muitos desses pesqueiros estão ao longo do rio Iriri, no rio Novo e nos inúmeros igarapés que cortam os rios da região. Os pesqueiros citados pelos pescadores, bem como suas respectivas coordenadas e as principais espécies de cada um, foram listados na Tabela 62.

Tabela 62 - Localização dos pesqueiros e suas principais espécies, na região de Maribel.

| PESQUEIROS | COORDENADAS | PRINCIPAIS ESPECIES |
|---------------------|-----------------------|--|
| Maribel | 04 25 05 S 53 39 33 W | Pescada, Tucunaré |
| Urucum | 04 23 43 S 53 39 47 W | Pescada, Surubim, Tucunaré, Pirarara, Fidalgo |
| Vila são sebastiao | 04 23 57 S 53 39 46 W | Pescada, Tucunaré |
| Casa sr raimundo | 04 24 34 S 53 40 10 W | Pescada, Tucunaré |
| Rio novo | 04 27 38 S 53 40 56 W | Pescada, Tucunaré |
| Vila do rio novo | 04 28 07 S 53 40 24 W | Pescada, Tucunaré |
| Furo do antonio pau | 04 26 29 S 53 40 18 W | Pescada, Tucunaré |
| Samauma | 04 25 46 S 53 39 49 W | Pescada, Surubim, Tucunaré |
| Jatobá | 04 25 15 S 53 39 35 W | Tucunaré |
| Furo do teimoso | 04 26 31 S 53 40 48 W | Pescada, Surubim, Tucunaré, Pacu, Ariduaia, Curimatá |
| Santo estevao | 03 06 17 S 51 43 12 W | Pescada, Tucunaré |
| Jacuba | 04 26 13 S 53 40 03 W | Pescada, Surubim, Tucunaré, Pirarara, Pintadinho, Barba chata, Braço de moça, Ariduaia, Curimatá |

A viagem de barco desde Altamira até Maribel dura cerca de 2 dias, mais 1 dia distribuindo insumos para os pescadores locais, sobram cerca de 3 dias para a atividade de pesca, exercida pela tripulação que partiu embarcado de Altamira, depois são mais 1 dia recolhendo os peixes dos pescadores locais e mais 1,5 voltando para Altamira.

Os barcos que saem de Altamira levam combustível para as rabetas, gelo, outros insumos usados nas pescarias e produtos de consumo (arroz, café, açúcar, etc.), que são negociados com os pescadores. O barco geleiro (Figura 128) vai passando nas localidades e deixando gelo, combustível e os demais insumos; quando necessário, leva os pescadores até os pesqueiros, seguindo este trajeto e exercendo esta atividade até o limite de sua área de atuação que é limitada, principalmente pela duração do gelo.

Além das atividades de pesca exercidas com o suporte de barcos que vêm de Altamira, no período do inverno, existe também em Maribel, tanto no período do inverno quanto no verão, uma forma de negociação direta entre pescadores e atravessadores que estão esperando o pescado no local. Atravessadores dos municípios de Altamira e Uruará deslocam-se de caminhão, até o porto, para buscar peixes que abastecem os mercados e comércios das sedes municipais. No período das chuvas os desembarques ocorrem de 8 em 8 dias e no verão cerca de 2 vezes na semana. Os pescadores que trazem o pescado até o porto residem na área das reserva extrativistas, ou nas reservas indígenas da região.

Esses pescadores residem em casas de madeira, palha ou taipa revestida. Na vila de pescadores não há poços de água. As famílias têm em média 5 integrantes, que vivem da pesca de peixes, plantação de cacau, café e árvores frutíferas, coleta de castanha, criação de pequenos animais, além da caça de recursos, como queixada, anta, caititu e mutum, utilizados na alimentação (Figura 129).



Figura 129 - Residências dos pescadores nas margens do rio Novo, afluente do Iriri. (Fotografia: Roberto E. Santo).

Esses pescadores deslocam-se para os pesqueiros em grupos com parceiros, familiares ou mesmo sozinhos, em canoas de rabeta, com até 8m de comprimento e motores de 5 a 6Hp, a gasolina ou a gás de cozinha. Chegando ao local de pesca os pescadores pegam embarcações menores, cascos, que levaram rebocados nas rabetas e iniciam suas pescaria dentro dos igarapés ou de locais onde as rabetas não entram (Figura 130). As canoas de madeira são construídas pelos próprios moradores da região.



Figura 130 - Rabetas e canoas utilizadas nas pescarias.

Chegado o dia da entrega do peixe, os pescadores dirigem-se ao porto de Maribel para a realização da venda do pescado. Os caminhões dos atravessadores chegam ao porto e ficam à espera dos pescadores. O aluguel desses caminhões custa R\$500,00 para Uruará e R\$1.500,00 para Altamira. Para cada desembarque são levados em média 115

barras de gelo, totalizando quase R\$300. Esses caminhões levam aproximadamente 6 *freezers* e caixas de isopor para acondicionar o pescado, além de gelo para entregar aos pescadores para a próxima pescaria. Uma balança também é levada para a pesagem dos peixes.



Figura 131 - Caminhões esperando a produção pesqueira no porto de Maribel. (Fotografia: Roberto E. Santo).

A venda do pescado é feita a granel, sem separação de espécies. É o que os pescadores chamam do sistema “um pelo outro”. Assim, todas as espécies são pesadas juntas, e o valor de R\$1,50 o kg (janeiro de 2008) é o mesmo para todas (Figura 132). A composição dos desembarques no inverno é principalmente de tucunaré, pescada branca e surubim. No verão são capturados a pescada, pacu, curimatá, surubim, tucunaré, aridua e piaú.



Figura 132 - Produção de pescada sendo pesada para venda em Maribel. (Fotografia: Roberto E. Santo).

Ao igual que os barcos geleiros que vêm de Altamira, os atravessadores que vem no caminhão, fornecem aos pescadores itens alimentares, de vestuário e calçados, gás de cozinha e gasolina (rancho), sendo que o valor dessas despesas é descontado do pagamento da produção semanal. Muitas vezes, o pescador não recebe nenhum dinheiro, sendo que a produção apenas é suficiente para pagar as dívidas com o atravessador.

Estima-se que em cada viagem de caminhão sejam transportada cerca de 1 tonelada de pescado. Os peixes de maior porte são ainda vendidos para Macapá-AP. Os peixes de menor tamanho ficam no município e são comercializados no mercado por atravessadores e comerciantes.

Estes caminhões têm maior frequência durante o verão. Durante o inverno, existe uma redução da quantidade de caminhões que vem de Altamira e aumenta o número de barcos. Entretanto os desembarques para caminhões que levam pescado para o mercado do município de Uruará continuam.

Em Uruará o pescado comprado em Maribel é direcionado para o mercado municipal por um grande comerciante, e outros vendedores espalhados na feira e ao redor do mercado, assim como vendedores no Travessão da estrada. No mercado de Uruará, também são comercializados tambaqui e tilápia criados em fazendas da região, vendidos a R\$6,00 o quilograma.

No mercado de Uruará, os preços dos peixes comercializados são: tucunaré, pescada e surubim, vendidos a R\$5,00 ou R\$6,00 (kg), o tucunaré e a pescada salgados a R\$6,00 (kg) e o pirarucu salgado a R\$18,00 (kg), sendo que este pescado é oriundo do Lago Grande no município de Santarém. No mercado de Altamira existe uma classificação entre peixes de pequeno (salada), médio e grande porte, sendo que os preços de venda são: R\$1,5; de R\$3 a R\$4 e entre R\$5 e R\$7 por kg, respectivamente.

Organização social dos pescadores

Uma parte dos pescadores da região são associados às colônias de pescadores, que têm como função representar esta categoria no acesso alguns direitos sociais, como aposentadoria, seguro desemprego. As colônias também atuam como instituições para solicitar créditos e financiamentos de petrechos e embarcações para os pescadores.

Na cidade de Altamira existem 960 pescadores cadastrados na colônia. Destes, 430 pescadores receberam seguro desemprego referente ao período de defeso instituído por lei. Esta colônia promoveu a obtenção de 56 financiamentos, sendo 54 pelo PRONAF B e 2 pelo PRONAF C do Governo Federal. Foram financiados materiais de pesca, motores, petrechos, assim como reformas de embarcações.

Em Vitória de Xingu existem 682 pescadores cadastrados na colônia de pescadores, sendo 20 pescadores de Belo Monte. Dos associados, 86 pescadores têm embarcação própria motorizada. E os demais possuem no mínimo uma canoa a remo. O trabalho da entidade se concentra na obtenção de financiamentos, aposentadorias e seguros desemprego para os pescadores. No momento estão empenhados na construção de uma sede. O presidente da colônia de Vitória relatou os conflitos de território, existentes nos pesqueiros localizados às margens de fazendas, ou áreas de pesca em igarapés onde há residências de moradores. Os moradores não aprovam quando outros

pescadores “invadem” as águas consideradas particulares e de uso exclusivo dos moradores.

Em Belo Monte, existe certa confusão em relação à forma correta de se associar dos pescadores, devido à localidade ser dividida pelo rio em dois municípios. Além disso, como muitos pescadores vendem seus produtos em Altamira e são cobrados pela colônia de lá, na hora do desembarque, eles cadastram-se também na colônia dessa cidade. Assim, teoricamente é possível que um pescador seja sócio de várias colônias, como a de Vitória, Anapú e Altamira, ao mesmo tempo. Foi registrada uma iniciativa de um conjunto de pescadores de Belo Monte, para formar uma associação, e implantar um projeto de aqüicultura na região, usando como justificativa os prováveis impactos da hidrelétrica na produção pesqueira da região, mas esta iniciativa ainda não está muito bem definida.

A colônia de pescadores de Senador José Porfírio tem 435 pescadores cadastrados, sendo que 212 destes recebem seguro desemprego referente ao período de defeso. Desse total de pescadores cadastrados aproximadamente 100 pescadores são oriundos de outras localidades como Vila Nova, Arapari, Porto de Moz, Tamanduá e Croari, Tapequari e Guará. Foram promovidos, por esta colônia, 47 financiamentos para custeio de material de pesca e para a aquisição de motores de rabeta. Na cidade Senador José Porfírio detectou-se grande quantidade de conflitos entre os moradores e pescadores, que invadem os tabuleiros de criação de tartarugas do Ibama. Além disso, esta região apresenta pequenos rios, afluentes do Xingu, com uma grande abundância de recursos pesqueiros, como o Peri e o Guará, próximos da cidade, onde são comuns espécies de alto valor econômico, como pirarucu, tambaqui, aruanã, cará, tucunaré e pirapitinga. Nestes igarapés os moradores também controlam a entrada de pescadores, buscando um manejo comunitário e reservado da pesca.

Na colônia de Porto de Moz existem cadastrados aproximadamente 700 pescadores associados, embora sejam estimados a existência de mais 500 que não se cadastram por falta de documentos ou desinteresse, a maioria é de origem local e alguns oriundos dos municípios de Gurupá, Cametá e Abaetetuba. No ano de 2007/2008, mais de 300 pescadores receberam o seguro desemprego. Além da colônia, existe no município uma associação de pescadores artesanais – ASPAR, que é composta por 50 pescadores. Esta instituição foi formada com a finalidade de conseguir financiamentos individuais relativos a créditos bancários.

CAPÍTULO 5 - A PESCA COMERCIAL DE PEIXES ORNAMENTAIS

INTRODUÇÃO

Em quase todos os locais do mundo, o extrativismo de peixes ornamentais é uma atividade econômica que supre uma indústria de milhões de dólares, além de ser considerada, por muitos, como uma alternativa econômica mais sustentável ambientalmente (WHITTINGTON *et al.*, 2000; NORRIS e CHAO, 2002). Isto porque, além de permitir o livre acesso às populações sem oportunidade de trabalho, esta modalidade de pesca é bastante rentável, com o qual os pescadores acabam diminuindo a pressão sobre outros recursos naturais de origem florestal ou sobre a fauna silvestre (CHAO & PRANG, 1997).

Na Amazônia, a pesca de peixes utilizados para aquarofilia, teve início como uma alternativa econômica para as populações ribeirinhas, que subsistiam somente do extrativismo de produtos silvestres, da caça e também da pesca para consumo. Contudo, nas últimas décadas esta atividade tem se intensificado muito, passando a ser, em algumas áreas da região, a principal fonte de renda e emprego para milhares de pessoas, que direta ou indiretamente, subsistem da extração dos peixes vivos, principalmente para venda aos mercados nacional e internacional (PRANG, 2004).

No entanto, existem flagrantes problemas nos métodos e estratégias de exploração deste recurso natural, que é embasada pura e simplesmente no extrativismo (LEITE; ZUANON, 1991). Com os recentes avanços tecnológicos, a rápida expansão dos mercados, via globalização, e a melhoria dos sistemas de comunicação em nível global, o comércio de peixes ornamentais cresceu vertiginosamente, sendo que muitos autores já chamam a atenção para as ameaças que esta aceleração possa trazer para a sobrevivência da atividade extrativista e para os estoques de algumas espécies-alvo (TORRES, 2006). Mesmo que na maior parte do mundo, os peixes ornamentais são criados em cativeiro, no Brasil e particularmente na Amazônia, ainda predomina o sistema tradicional extrativista de coleta, que pode colocar em risco as populações naturais.

Este é um tema importante visto que os peixes ornamentais são bastante suscetíveis às ações antrópicas causadoras de impactos aos ecossistemas florestais nas zonas ripárias, pois a retirada da vegetação ciliar os predispõem a severas ameaças de extinção local, principalmente pela modificação das condições ambientais nos ecótonos marginais dos rios e igarapés, às quais os peixes encontram-se totalmente adaptados (TORRES, 2006). Segundo este autor, os peixes ornamentais são, em sua maioria, espécies de pequeno porte que têm hábitos sedentários ou que realizam curtas migrações ao longo dos igarapés, mantendo com as matas ciliares uma forte dependência, baseada no uso de variadas fontes tróficas disponibilizadas ao longo do ano, além do uso de abrigos para nidificação ou proteção contra predadores, entre outras.

Por isso, mesmo que esta atividade seja considerada promissora, a situação exige cautela, existindo estudos que apontam para o declínio de alguns estoques, dentre as principais espécies alvo, ou até mesmo sintomas de sobre-pesca, conforme fora constatado para o cardinal (*Paracheirodon axelrodi*) e o disco (*Symphysodon discus*) no Estado do Amazonas (BAYLEY e PETRERE, 1989; CRAMPTON, 1999), assim como se suspeita para o acari zebra (*Hypancistrus zebra*) no sistema Xingu-Iriri, Estado do Pará, cuja captura já está proibida pelo IBAMA.

Além disso, a captura de peixes ornamentais pode ser considerada uma das atividades potencialmente prejudiciais à preservação da biodiversidade amazônica, isto porque a grande maioria de espécies explorada é exportada para outros países, fora do Brasil. Como, na maior parte das vezes, os organismos exportados são desconhecidos, tanto desde o ponto de vista taxonômico quanto biológico e ecológico, não é exagero afirmar que o país exporta a sua biodiversidade sem sequer saber sua qualificação. Como o controle sobre esta atividade é francamente deficiente a pesca ornamental, que poderia ser potencialmente, uma atividade geradora de renda sustentável e ambientalmente correta, tem se tornado mais um problema do que uma solução (BATISTA; ISAAC; VIANA, 2004).

O presente componente deste relatório vem complementar o conhecimento existente sobre a pesca extrativista de peixes com finalidades ornamentais, na bacia do Médio Xingu, visando subsidiar os estudos de impacto ambiental do complexo hidrelétrico de Belo Monte.

MATERIAL E MÉTODOS

A coleta de dados primários para a pesca ornamental foi dividida em duas grandes atividades: i) acompanhamentos de pescarias e entrevistas aos pescadores durante as suas atividades e ii) registros de dados sobre as pescarias, durante os desembarques na cidade de Altamira.

Para os acompanhamentos das pescarias e entrevistas foram realizadas três campanhas, no período entre setembro de 2007 e março de 2008. A primeira campanha de entrevistas e acompanhamento sobre a pesca de peixes ornamentais foi realizada entre 27/09/07 a 12/10/07, no período seco. A segunda coleta de informações aconteceu no período de 2/01/08 a 17/01/08, período de enchente. Posteriormente, uma terceira coleta foi realizada no período chuvoso de 28/02/2008 a 14/03/2008.

Durante estas coletas de campo foram realizadas visitas a instituições como: IBAMA, Colônia de Pescadores, ONGs entre outras, com o intuito de buscar informações sobre a situação atual da pesca ornamental na região, entrevistando lideranças ou responsáveis pelas instituições. Também foram realizadas entrevistas com os pescadores de peixes ornamentais, atravessadores e empresários desta atividade, através de formulários específicos para cada ator, os quais continham informações sobre a situação sócio-econômica e sobre as características técnicas da produção, conservação e armazenamento destes peixes. As entrevistas foram gravadas e

posteriormente transcritas. Tabelas de distribuição de espécies na área de estudo foram elaboradas de acordo com os conhecimentos manifestados pelos pescadores. Uma matriz de presença e ausência das espécies por pescador foi construída para os três períodos de estudo.

Adicionalmente, com o propósito de observar a rotina de trabalho dos pescadores na sua atividade entrevista, foram realizados acompanhamentos de pescarias, no intuito de se registrar o esforço pesqueiro e a produção das viagens e observar os locais de captura de peixes ornamentais.

Durante as três campanhas realizadas, 13 pescarias de peixes ornamentais foram acompanhadas (Figura 133), sendo 6 em setembro (seco), 5 em janeiro (enchente) e 2 em março. As pescarias acompanhadas foram distribuídas de forma de percorrer os três setores do rio previamente definidos (Tabela 63).

Tabela 63 - Denominação, localização geográfica e setor dos pescadores acompanhados em setembro de 2007, janeiro de 2008 e março de 2008, no Rio Xingu.

| Localidade | Latitude | Longitude | Setor |
|-------------------------|-----------------|------------------|--------------|
| Porcão | 9581841 | 336650 | 2 |
| Porcas | 9590171 | 336636 | 2 |
| Cachoeira do Cupi | 9539973 | 233436 | 1 |
| Largo da Ilha de Serra* | 9619967 | 394583 | 3 |
| Caituczinho* | 9607257 | 396669 | 3 |
| Cachoeira do Caitucá * | 9606946 | 403914 | 3 |
| Itaubinha | 9681180 | 394737 | 4 |
| Canari | 9657030 | 419912 | 4 |

* grande área do 'Arroz cru'.

Nas viagens de acompanhamento, foi contabilizada toda a produção de um dia de pescaria de cada grupo de pescadores monitorados. Foram também identificadas as espécies capturadas, registrado o método de captura e o tempo utilizado para a mesma. Todos os exemplares capturados foram identificados, medidos e pesados, com o auxílio de uma régua (comprimento total em cm) e de uma balança de precisão (peso total em g). Além disso, também foram registradas informações sobre as artes de pesca utilizadas, o tipo de barco, o local e o ambiente de pesca e a forma de armazenagem dos peixes. A produtividade das viagens de pesca foi estimada através dos cálculos da CPUE, sendo a mesma expressa em número de indivíduos capturados por hora de imersão

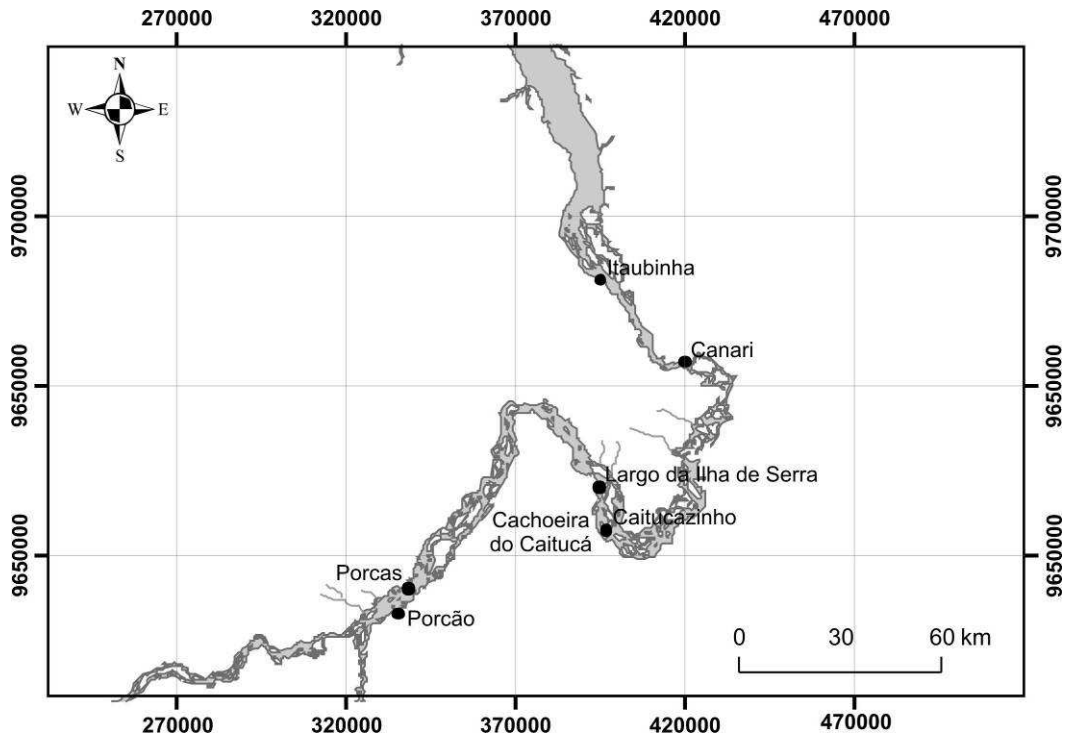


Figura 133 - Mapa das localidades onde foram acompanhadas as pescarias de peixes ornamentais no médio Rio Xingu em setembro de 2007, janeiro de 2008 e março de 2008.

A coleta de dados nos três portos de desembarque da cidade de Altamira foi realizada de forma contínua, desde janeiro de 2006 até março de 2008, com interrupções somente nos meses de agosto e setembro de 2007, registrando um total de 3.669 desembarques.

Para esses registros, foi aplicado um formulário específico (Anexo 09), cada vez que um mestre ou encarregado de uma embarcação de pesca aportava nos locais de coleta. A produção total por espécie, o tempo de pesca, o local da pescaria e a arte de pesca foram anotados, além do preço dos indivíduos comercializados. Nestes levantamentos não foram cobertos 100% dos desembarques, mas uma boa parte do total desembarcado nesses períodos. Os formulários correspondentes à pesca ornamental foram selecionados e analisados separadamente.

Todas as informações adquiridas em campo foram organizadas e catalogadas em um banco de dados relacional, especialmente construído para esta finalidade. Uma análise descritiva de toda a atividade de pesca artesanal ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri foi realizada, utilizando para tal, ferramentas de estatística descritiva.

A produção total, por espécie e por mês foi calculada. Os valores de CPUE (Nr. de indivíduos por pescador por dia de pesca) e a produtividade médias das viagens de pesca foram testados quanto à normalidade e à homogeneidade das variâncias, após o qual foram realizadas análises de variância (ANOVA) para testar diferenças entre

áreas, épocas e ambientes de captura. Teste de comparação múltipla foi aplicado para identificar as condições mais produtivas.

Adicionalmente, dados secundários sobre a produção de peixes ornamentais foram obtidos junto ao escritório regional do Ibama em Altamira. Neste caso todas as guias de exportação ali registradas para os anos de 2000 e 2006, além de o período entre janeiro e setembro de 2007 foram fotocopiadas e posteriormente digitadas em banco de dados. Na SEAP em Brasília foram também obtidos dados sobre a produção de peixes ornamentais do município de Altamira. Estes dados foram todos confrontados com os dados primários obtidos em campo.

RESULTADOS

Tecnologia da pesca

A pesca ornamental é na realidade uma coleta e ela é realizada, na maior parte das vezes, através do mergulho do pescador, livre ou com compressor, até o local onde possivelmente está a presa. Para tal, estes podem utilizar máscaras de mergulho, tarrafinhas para cercar os peixes, “vaquetas”, que são barras de madeira de diferentes tamanhos para auxiliar na separação das fendas das pedras, onde estão as presas. As “vaquetas” ou “espadas” são petrechos que podem ter diferentes dimensões sendo as mais comuns as de 60cm de comprimento por 2cm de largura, entretanto, uma variedade destes petrechos pôde ser observada ao longo dos pesqueiros visitados (Figura 135).

Potes de plástico com tampa são também utilizados pendurados à cintura do pescador durante o mergulho para o armazenamento dos peixes capturados. Para obter visibilidade em águas mais turvas ou mais profundas utilizam também lanternas (adaptadas de motocicletas). Geralmente utilizam também facões e espingardas, para a defesa pessoal, ou no caso de pescadores mais experientes, para obter alguma caça eventual. Alguns pescadores ainda utilizam um cinto adaptado com peso para facilitar o deslocamento na água quando submersos (Figura 134).

O compressor, que é utilizado nas pescarias, é uma adaptação de um aparelho de encher pneus, ao qual se coloca um motor à gasolina de 3,5Hp. Nele, é acoplado um fio elétrico entrelaçado a uma mangueira transparente de 25mm de diâmetro e 30 a 50m de comprimento, na qual se coloca, na sua extremidade, um bocal para sucção. Este “arranjo” é considerado impróprio para a saúde, uma vez que não existe nenhum tipo de filtro entre o motor e o bocal e, portanto, os pescadores acabam respirando o “ar do motor”, contaminado com gasolina. Os pescadores não utilizam qualquer artefato de proteção das mãos e dos pés durante o mergulho.

A utilização do compressor parece mais freqüente durante o período chuvoso (março), uma vez que, devido à enchente, os pesqueiros tornam-se cada vez mais profundos e a captura das espécies se torna mais difícil; assim os mesmos pescadores que no verão atuam com mergulho livre, necessitam usar o compressor, no inverno.

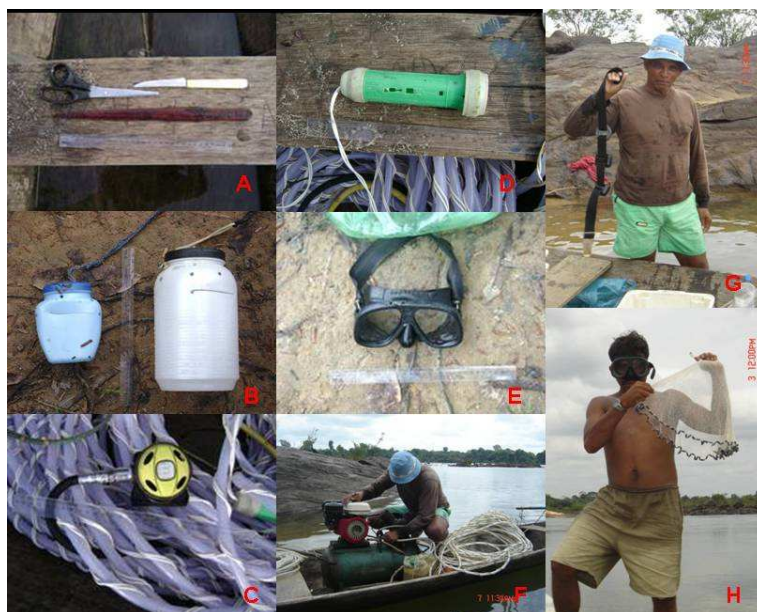


Figura 134 - Petrechos comumente utilizados na captura de peixes ornamentais: faca, tesoura e “vaqueta” (A), potes plásticos (B), mangueira e “chupeta” (C), lanterna (D), “mascareta” (E), compressor (F), cinto (G), rede “tarrafinha” (H) (Fotografias: Bianca Bentes da Silva).

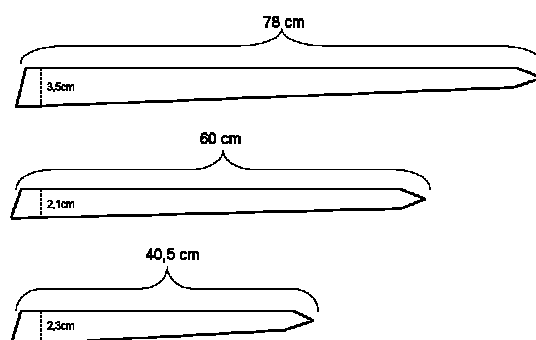


Figura 135: Dimensões de “vaquetas” ou “espadas” – petrechos comumente utilizados na captura de peixes ornamentais ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri. (Desenho: Bianca Bentes da Silva)

Para o deslocamento até os pesqueiros, utilizam botes de madeira ou alumínio, seja movidos a remo ou motorizados, com um pequeno motor de popa, chamado “rabetas”. Estas “rabetas”, como são conhecidas as canoas com esse tipo de motor, são responsáveis por 97% das viagens e em poucas situações, botes de alumínio (voadeiras) com motor de popa são utilizados (Figura 136). Os motores das rabetas possuem potencia entre 5,5 e 10Hp e utilizam gasolina, diesel ou gás butano (botijão de cozinha), como combustível. Apesar das dificuldades de navegação nas perigosas corredeiras do Rio Xingu, os pescadores demonstraram grande habilidade na utilização deste tipo de embarcações, subindo e descendo as cachoeiras e corredeiras com muita destreza.

As embarcações têm capacidade média de carga de 400kg e para o transporte da produção carregam basquetas de plástico de 45l cada (Figura 136). A maioria dos

pescadores não possui embarcação própria e arrendam as rabetas para ir à pesca; principalmente aqueles pescadores que trabalham a montante de Altamira.



Figura 136: Embarcações utilizadas na captura de peixes ornamentais ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri: (A) canoa movida a remo, (B) “rabeta” com casco de madeira, (C) “rabeta” com casco em alumínio (Fotografias: Priscila Carmona).

Um número variável de 1 a 8 pescadores participa de cada pescaria. Os participantes da atividade dividem as despesas da embarcação, como comida (“rancho”) e combustível, além de despesas com o conserto do mesmo quando preciso. Mesmo saindo em grupos, cada pescador possui seu material de pesca, que inclui mascaretas, vaquetas etc.; em algumas situações, o material utilizado (incluindo o próprio compressor) encontra-se em péssimas condições de uso, aumentando o risco de acidentes (Figura 137).

As pescarias podem durar um dia inteiro ou até vários dias, sendo que, nestes casos, os pescadores costumam armar pequenos acampamentos, montados nas áreas de terra mais altas e protegidas pela vegetação, em locais do rio conhecidos como “sarobas”.



Figura 137: Estado de uso de alguns materiais utilizados nas pescarias de peixes ornamentais na região do Arroz Cru – Altamira – PA – A e B: frente e verso de mascareta; C e D: compressor enferrujado em com vazamento nas saídas de ar (Fotografias: Jaime Carvalho Júnior).



Figura 138: Acampamento dos pescadores de peixes ornamentais em área de “saroba” do Rio Xingu (incluindo a barraca que aparece do lado esquerdo da imagem). (Fotografia: Jaime Carvalho Júnior).

Etno-conhecimentos da fauna de peixes ornamentais

Devido à falta de conhecimentos sobre as categorias taxonômicas dos peixes tropicais de água doce, em especial aqueles para fins ornamentais, existe um grande número de espécies não descritas ou descritas de forma incorreta dentre os peixes que fazem parte da pesca ornamental.

Esta desinformação, em relação à descrição e concreta delimitação de espécies, fez com que muitos dos trabalhos científicos publicados até o momento adotassem os termos “*cf.*” (confer) ou “*aff.*” (affinis) nos nomes científicos das espécies como forma de amenizar erros quando tratamos de espécies muito parecidas ou até mesmo crípticas. Nos trabalhos de campo, optou-se pela designação de etno-espécies para os táxons capturados e vendidos como ornamentais ao longo da área de estudo. Esta opção valeu-se da variedade de denominações encontradas nos diferentes setores do rio indicando tratar-se de espécies semelhantes, entretanto, a denominação popular de cada grupo é muito peculiar, necessitando de um aprofundamento na etimologia dos nomes entre os diferentes grupos de pescadores.

As principais espécies comercializadas na grande área dos rios Xingu e Iriri podem ser visualizadas na **Tabela 64**. Trata-se de 32 espécies da família Loricariidae. Neste total estão incluídas três subfamílias: Ancistrinae, Hypostominae e Hypoptopomatinae e 16 gêneros diferentes.

A família Loricariidae, espécies de peixes localmente conhecidas como “acaris” e que têm excelentes valores no mercado internacional é encontrada exclusivamente no continente americano, concentrando-se na América do Sul -- desde a orla delimitada pelo Oceano Atlântico, até o lado leste da Cordilheira dos Andes -- sendo que algumas poucas são encontradas na América Central (por exemplo, os *Sturisoma*); não são encontrados na América do Norte. A maior quantidade e variedade de espécies são encontradas na Amazônia. Os loricarídeos são também conhecidos como “cascudos”, devido à couraça que recobre seus corpos, formada por pequenas placas ósseas adaptadas à maneira de escamas, que percorrem o corpo em várias fileiras (de três a quatro fileiras), e lhes conferem aparência visual e sensação tátil de lixa. Essa “armadura”, geralmente, recobre apenas a parte “superior” dos peixes, deixando o ventre ou “barriga” com pele lisa.

Dentre as espécies consideradas de importância econômica, existem 10 espécies consideradas endêmicas pelos pescadores e duas que se encontram na lista de espécies ameaçadas de extinção, segundo a lista publicada pela Secretaria de Meio Ambiente (SEMA) do Estado do Pará em 2008: o acari zebra e o zebra marrom. O mercado aquarista prefere exemplares pequenos, que são mais fáceis de manter em recipientes menores, o que explica os tamanhos médios de menos de 8 cm da maior parte das espécies comercializadas. Em determinadas épocas do ano, quando os indivíduos atingem tamanhos que não são absorvidos pelo mercado aquarista, algumas famílias ribeirinhas também utilizam essas espécies de peixes ornamentais para sua alimentação. Além disso, algumas espécies que podem também ser alvo da pesca comercial, quando os indivíduos são maiores e para aquário quando são juvenis (Tabela 65).

De acordo com os conhecimentos dos pescadores, a distribuição dos grupos de espécies de Loricarídeos ao longo dos pesqueiros dos rios Xingu e Iriri é muito específica. Algumas espécies como o assacu ‘maracajá’ – *Pseudacanthicus* sp e o acari ‘guariba’ ou ‘avião’ – *Acanthicus* sp, segundo os pescadores, é endêmico do baixo Xingu e ocorre nas proximidades de Belo Monte e Vitória do Xingu. As demais espécies ocorrem em quase toda a calha do Xingu e no Iriri, dentro da área considerada neste diagnóstico (Figura 139). Percebe-se, porém, pela preferência de locais de captura, que a maior concentração de espécies de interesse para a pesca ornamental, encontra-se na região da Volta Grande, no setor III, entre o Gorgulho da Rita e a cachoeira de Jericoá (Tabela 66).

Aparentemente, as grandes cachoeiras, localizadas perto de Belo Monte, se constituem em barreira geográfica para algumas espécies de peixes ornamentais da família Loricariidae. Isto não seria de estranhar, uma vez que a maior parte delas são de hábitos relativamente sedentários, bentônicos, muito ligados ao substrato dos pedrais, e seus movimentos são limitados tanto desde o ponto de vista taxonômico, como pela própria disposição dos blocos rochosos, que possuem descontinuidade ao longo do rio. De acordo com a totalidade de pescadores entrevistados, as espécies que ocorrem abaixo e acima desta barreira são diferentes, mesmo quando se trata da mesma etnoespécies. Estas diferenças estariam relacionadas à morfologia das espécies, particularmente nos seus padrões de coloração e ornamentos corporais, como espinhos e apêndices bucais. Contudo, a biogeografia e taxonomia deste grupo de peixes ainda

são bastante desconhecidas, necessitando de estudos complementares que confirmem ou refutem os conhecimentos dos pescadores. Além disso, abaixo das cachoeiras os peixes ornamentais capturados não possuem tanto valor econômico, quanto aqueles capturados acima desta barreira. De certa forma, o trecho abaixo das cachoeiras é menos visitado pelos “acarizeiros” sendo que aqueles que residem nas áreas de Belo Monte e Vitória do Xingu são os mais frequentes usuários desta área, o que pode também implicar em um menor conhecimento desta fauna. (Figura 139)

O uso dos diversos ambientes pelos peixes loricarídeos está relacionada à biologia de cada espécie, incluindo hábitos alimentares e reprodutivos. A maioria habita regiões do ritron, onde abundam as corredeiras, com velocidades de correnteza consideráveis. A abundância de algumas espécies também pode estar relacionada à extensão e velocidade das corredeiras bem como às condições da vegetação ripária ou periliton. Estudos realizados em outras regiões discutem que a abertura bucal mais ampla e corpo mais achatado sugerem um “display” corporal adaptado a ambientes lóticos, indicando uma evolução destes grupos relacionada com características eco-morfológicas. Populações expressivas de *Hypostomus* sp se encontram predominantemente associadas a riachos com boa disponibilidade de corredeiras e boa qualidade da vegetação marginal, sugerindo que atributos populacionais dessas espécies possam ser posteriormente incorporados à avaliação da integridade biótica desses habitats (CASSATTI *et al.* 2005).

Em relação ao comportamento reprodutivo destas espécies, fica bastante evidente que estes peixes possuem estreita ligação com a existência dos pedrais, dos quais dependem não somente para se alimentarem, mas também para a sua reprodução. Das 31 espécies destacadas neste estudo, 81% desova sobre, embaixo ou dentro de fendas dos blocos rochosos dos pedrais. Mais de 20% utilizam as regiões mais calmas dos pedrais, denominadas de “lajes”, 6% coloca os ovos em buracos no fundo do rio, 6% em troncos ocos, dentro do rio, 3% sobre pedras pequenas, produto da erosão dos blocos rochosos (mocarorô) e outros 3% em buracos nos barrancos das encostas do rio. Os períodos de desova foram relatados pelos pescadores, sendo que 12 espécies desovam praticamente o ano todo (*Oligancistrus punctatissimus*; *Oligancistrus* sp 1; *Baryancistrus niveatus*; *Parancistrus* sp 1; *Spectracanthicus punctatissimus*; *Parancistrus aurantiacus*; *Peckoltia vittata*; *Peckoltia* sp 1; *Peckoltia* sp 2; *Ancistrus* sp 1; *Ancistrus* sp 2; *Pseudancistrus barbatus*) (Tabela 67).

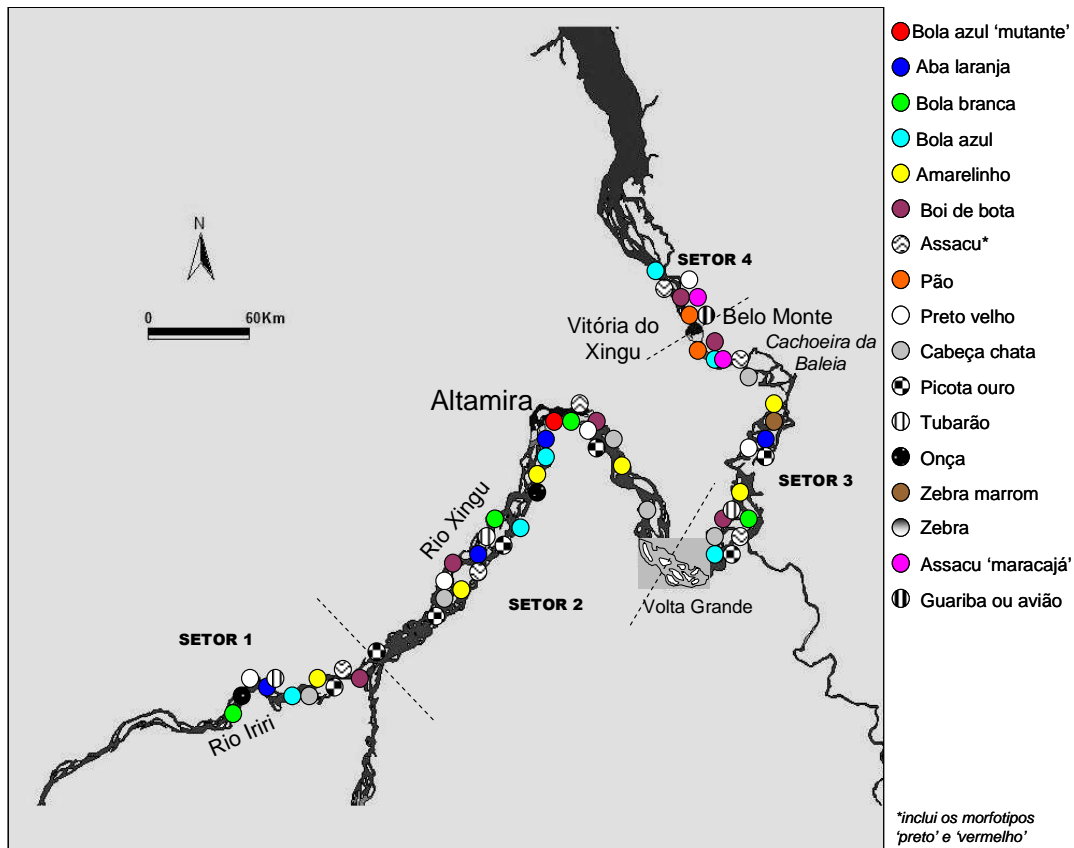


Figura 139: Distribuição geográfica das principais espécies de acaris (Loricaridae) ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri – PA de acordo com pescadores entrevistados.

Tabela 64 - Listagem das espécies de Loricarídeos mais capturadas e comercializadas ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri (PA).

| Ordem | Família | Subfamília | Gênero | Nome Científico | Autor | Etno espécie | Nome Internacional |
|--------------|--------------|------------------|------------------|---|-----------------------------|-----------------------|------------------------------|
| Siluriformes | Loricariidae | Hypostominae | Hypostomus | <i>Hypostomus</i> aff. <i>emarginatus</i> | (Valenciennes, 1840) | Chicote | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Ancistrus | <i>Ancistrus</i> sp 1 | Müller, et al. 1994 | Acari preto velho | Bristle-bushmouth L34 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Ancistrus | <i>Ancistrus</i> sp 2 | Müller, et al. 1994 | Acari preto velho | Bristle-bushmouth L34 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Baryancistrus | <i>Baryancistrus niveatus</i> | (Castelnuau, 1855) | Acari bola branca | Niveatus-pleco L26 (similar) |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Baryancistrus | <i>Baryancistrus</i> sp 'preto' | (Castelnuau, 1855) | Acari bola branca | Niveatus-pleco L26 (similar) |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Baryancistrus | <i>Parancistrus</i> sp 3 | Castelnuau, 1855 | Acari bola branca | Niveatus-pleco L26 (similar) |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Baryancistrus | <i>Baryancistrus</i> sp 1 | Castelnuau, 1855 | Amarelinho | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Baryancistrus | <i>Baryancistrus</i> sp 2 | Castelnuau, 1855 | Amarelinho | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Baryancistrus | <i>Baryancistrus</i> sp 5 | Castelnuau, 1855 | Amarelinho | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Baryancistrus | <i>Baryancistrus</i> sp 4 | Castelnuau, 1855 | Acari aba laranja | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Hopliancistrus | <i>Hopliancistrus tricornis</i> | Isbrucker & Nijssen, 1989 | Acari alicate | Flathead-pleco L17 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Hypancistrus | <i>Hypancistrus</i> sp 1 | (Isbrucker & Nijssen, 1991) | Acari zebra marrom | Black-white-ancistrus L174 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Hypancistrus | <i>Hypancistrus zebra</i> | (Isbrucker & Nijssen, 1991) | Acari zebra | Zebra-Peckoltia L46 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Leporacanthicus | <i>Leporacanthicus heterodon</i> | Isbrucker & Nijssen, 1989 | Onça | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Oligancistrus | <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | Bleeker, 1862 | Pinta branca/azul | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Oligancistrus | <i>Oligancistrus</i> sp 1 | Steindachner, 1881 | Bola Branca | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Panaque | <i>Panaque</i> aff. <i>nigrolineatus</i> | Peters, 1877 | Boi de Bota | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Parancistrus | <i>Parancistrus</i> sp 1 | Castelnuau, 1855 | Bola Azul | Xingu-peppermint-pleco L31 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Spectracanthicus | <i>Spectracanthicus</i> sp 1 | Sterindachner, 1881 | Bola Azul | Xingu-peppermint-pleco L31 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Spectracanthicus | <i>Spectracanthicus punctatissimus</i> | (Steindachner, 1881) | Bola Azul | Xingu-peppermint-pleco L31 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Parancistrus | <i>Parancistrus aurantiacus</i> | (Castelnuau, 1855) | Borracha/ Boi de bota | Pyjama-cat |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Peckoltia | <i>Peckoltia vittata</i> | Steindachner, 1908 | Tigre de listra | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Hypancistrus | <i>Hypancistrus</i> sp. "pão" | Isbrucker & Nijssen, 1991 | Pão | King-tiger-pleco L66 |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Peckoltia | <i>Peckoltia</i> sp 1 | Steindachner, 1881 | Tigre de bola | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Peckoltia | <i>Peckoltia</i> sp 2 | Steindachner, 1881 | Tigre Comum | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Pseudacanthicus | <i>Pseudacanthicus</i> sp. | Valenciennes, 1840 | Assacu Pirarara | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Pseudancistrus | <i>Pseudancistrus barbatus</i> | Bleeker, 1862 | Cara Chata | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Scobinancistrus | <i>Scobinancistrus aureatus</i> | Bleeker, 1862 | Picota Ouro | |
| Siluriformes | Loricariidae | Ancistrinae | Scobinancistrus | <i>Scobinancistrus pariolispos</i> | Isbrucker & Nijssen, 1989 | Cutia Preta | |
| Siluriformes | Loricariidae | Hypoptopomatinae | Hypoptopoma | <i>Hypoptopoma cf inexpectatum</i> | (Holmberg, 1893) | Acari tubarão | |
| Siluriformes | Loricariidae | Hypoptopomatinae | Hypoptopoma | <i>Hypoptoma gulare</i> | Cope, 1878 | Acari tubarão | |
| Siluriformes | Loricariidae | Hypoptopomatinae | Hypoptopoma | <i>Hypoptoma</i> sp | Günther, 1868 | Acari tubarão | |

Tabela 65 - Espécies de Loricarídeos, tamanhos comerciais e formas de uso na área de estudo.

| Nome Científico | Tamanho comercial (cm) | | | Categorias de uso | | | | |
|---|------------------------|-----------|------------|-------------------|---|---|---|---|
| | Pequeno (P) | Médio (M) | Grande (G) | O | C | J | E | F |
| <i>Ancistrus</i> sp 1 | 4 | 8 | 15 | | x | x | | |
| <i>Ancistrus</i> sp 2 | 4 | 8 | 15 | | x | x | | |
| <i>Baryancistrus niveatus</i> | 4 | 8 | 20 | | x | x | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp "preto" | 4 | 8 | 20 | | x | x | x | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 1 | 4 | 8 | 20 | | x | x | x | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 2 | 4 | 8 | 20 | | x | x | x | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 3 | 4 | 8 | 20 | | x | x | x | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 4 | 4 | 8 | 20 | | x | x | x | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 5 | 4 | 8 | 20 | | x | x | x | |
| <i>Hopliancistrus tricornis</i> | 4 | 8 | 15 | | | x | | |
| <i>Hypancistrus</i> sp | 4 | 8 | 12 | x | x | | | |
| <i>Hypancistrus</i> sp 1 | 3 | 4 | 6 | | | | x | x |
| <i>Hypancistrus zebra</i> | 3 | 4 | 8 | | | | x | x |
| <i>Hypoptopoma</i> cf. <i>inexpectatum</i> | 4 | 8 | 20 | | x | x | | |
| <i>Hypoptopoma gulare</i> | 4 | 8 | 20 | | x | x | | |
| <i>Hypoptopoma</i> sp | 4 | 8 | 20 | | x | x | | |
| <i>Hypostomus</i> aff. <i>emarginatus</i> | 4 | 8 | 25 | | x | x | | |
| <i>Leporacanthicus heterodon</i> | 4 | 8 | 15 | | | | | |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | 4 | 6 | 10 | | | | | |
| <i>Oligancistrus</i> sp 1 | 4 | 6 | 10 | | | | | |
| <i>Panaque</i> aff. <i>nigrolineatus</i> | 4 | 8 | 30 | | x | x | | |
| <i>Parancistrus</i> sp 1 | 4 | 8 | 12 | x | | | | |
| <i>Parancistrus aurantiacus</i> | 4 | 8 | 12 | | x | x | | |
| <i>Peckoltia vittata</i> | 4 | 8 | 12 | x | | | | |
| <i>Peckoltia</i> sp 1 | 4 | 8 | 12 | x | x | | | |
| <i>Peckoltia</i> sp 2 | 4 | 8 | 12 | x | x | | | |
| <i>Pseudacanthicus</i> sp | 4 | 8 | 30 | | x | x | x | |
| <i>Pseudancistrus barbatus</i> | 4 | 8 | 20 | | x | x | | |
| <i>Scobinancistrus auratus</i> | 4 | 8 | 25 | | x | x | x | |
| <i>Scobinancistrus</i> cf. <i>pariolispos</i> | 4 | 8 | 20 | | x | x | | |
| <i>Spectracanthicus punctatissimus</i> | 4 | 8 | 12 | x | | | | |

Nota: **O**- espécies de interesse exclusivamente ornamental, **C**- utilizada também para consumo humano, **J**- espécie comestível capturada como ornamental na fase juvenil, **E**- endêmica ou registro somente para a região, **F**- ameaçada de extinção (SEMA,2008)

Tabela 66 – Áreas de captura das espécies de Loricariidae, alvo da pesca ornamental, de acordo com as declarações dos pescadores

| Nome científico | Setor II | | Setor II | | | Setor III | | | | Setor IV | | | |
|--|----------|--------|----------|------------|----------|-----------|---------|-------|---------|------------|---------|------------------|--------|
| | Iriri | Porcão | Escalço | G. da Rita | Cotovelo | Arroz cru | Caitucá | Landi | Jericoá | Belo Monte | Vitória | Sen. J. Porfírio | P. Moz |
| <i>Ancistrus ranunculus</i> | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X |
| <i>Ancistrus</i> sp 1 | X | X | | | | | | | | | | | |
| <i>Baryancistrus niveatus</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp | | | | | | | | X | | | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp "aba" | X | X | X | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp "pg" | X | | | | | | | | | | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp "pp" | | X | X | | | | | | | | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 1 | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Hoplancistrus tricornis</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Hypancistrus</i> sp "pão" | | | | | | | | | | X | | | |
| <i>Hypancistrus</i> sp 1 | | | | X | X | X | X | X | X | X | | | |
| <i>Hypancistrus zebra</i> | | | | X | X | X | X | X | X | X | | | |
| <i>Hypostomus</i> aff. <i>emarginatus</i> | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X |
| <i>Leporacanthicus heterodon</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| Loricariidae: Ancistrinae "sp" | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| Loricariidae: Ancistrinae "sp" | X | X | | | | | | | | | | | |
| Loricariidae: Ancistrinae "sp" | X | | | | | | | | | | | | |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Oligancistrus</i> sp 1 | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Panaque</i> aff. <i>nigrolineatus</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Parancistrus</i> sp. "bola azul" | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Parancistrus aurantiacus</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Peckoltia vittata</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Peckoltia</i> sp 1 | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Peckoltia</i> sp 2 | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X |
| <i>Pseudacanthicus</i> sp "assa" | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |
| <i>Pseudancistrus barbatus</i> | | | | X | X | X | X | X | X | X | X | X | X |
| <i>Scobinancistrus auratus</i> | | | | X | X | X | X | X | X | X | | | |
| <i>Scobinancistrus</i> cf <i>pariolispos</i> | | | | X | X | X | X | X | X | | | | |

Tabela 67 – Sinopses das preferências reprodutivas das espécies de Loricariidae de importância para a pesca ornamental, de acordo com a declaração dos pescadores.

| Etno-espécie | Ambiente de desova | | | | | | | Período de desova | | | | | | | | | | | |
|---|--------------------|---|---|---|---|----|---|-------------------|---|---|---|---|---|---|---|---|---|---|---|
| | F | L | B | M | T | BR | P | J | F | M | A | M | J | J | A | S | O | N | D |
| <i>Ancistrus</i> sp 1 | x | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Ancistrus</i> sp 2 | x | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Baryancistrus niveatus</i> | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Baryancistrus</i> sp 1 | x | | | | | | x | | | | | | | x | x | x | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 2 | x | | | | | | x | | | | | | | x | x | x | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 3 | x | | | | | | x | | | | | | | x | x | x | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 4 | x | | | | | | x | | | | | | | x | x | x | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 5 | x | | | | | | x | | | | | | | x | x | x | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp. 'preto' | x | | | | | | x | | | | | | | x | x | x | | | |
| <i>Hopliancistrus tricornis</i> | x | | | | | | x | | | | | | | x | x | x | | | |
| <i>Hypancistrus</i> sp | | | | x | | | | x | x | x | x | | | | | | | | |
| <i>Hypancistrus</i> sp 1 | | | x | | | | | | | | | x | x | x | | | | | |
| <i>Hypancistrus zebra</i> | | | x | | | | | | | | | x | x | x | | | | | |
| <i>Hypoptopoma cf. inexpectatum</i> | | x | | | | | x | | | | | | x | x | x | x | | | |
| <i>Hypoptopoma gulare</i> | | x | | | | | x | | | | | | x | x | x | x | | | |
| <i>Hypoptopoma</i> sp | | x | | | | | x | | | | | | x | x | x | x | | | |
| <i>Hypostomus</i> aff. <i>emarginatus</i> | x | | | | | | x | | | | | x | | | | | | | |
| <i>Leporacanthicus heterodon</i> | x | | | | | | x | | | | | | x | x | x | x | | | |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Oligancistrus</i> sp 1 | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Panaque</i> aff. <i>nigrolineatus</i> | | x | | | | | x | x | x | x | x | x | | | | | | | |
| <i>Parancistrus</i> sp 1 | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Parancistrus aurantiacus</i> | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Peckoltia vittata</i> | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Peckoltia</i> sp 1 | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Peckoltia</i> sp 2 | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Pseudacanthicus</i> sp | | | | | x | | x | x | x | x | | | | | | | | | |
| <i>Pseudancistrus barbatus</i> | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |
| <i>Scobinancistrus auratus</i> | | | | | x | x | | x | x | x | x | x | | | | | | | |
| <i>Scobinancistrus cf. pariolispos</i> | | x | | | | | x | | | | | x | | | | | | | |
| <i>Spectracanthicus punctatissimus</i> | x | | | | | | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x | x |

Nota: **F** fendas nas pedras, **L** áreas de remanso em pedrais “Lajes”, **B** buracos no fundo do rio, **M** partes erodidas das pedras que ficam submersas durante todo o período chuvoso e parte da estiagem “Mocororô”, **T** troncos nas áreas marginais ou no leito do rio, **BR** barrancos nas encostas, **P** sobre ou embaixo de pedras.

Sumário de conhecimentos

A seguir apresenta-se uma súmula dos conhecimentos sobre a biologia das espécies observadas durante os acompanhamentos das pescarias:

Acari aba laranja

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: Baryancistrus

Provável espécie: *Baryancistrus* sp 4

Tamanho comercial: de 4cm a 20cm

Categorias de uso: ornamental, também utilizada para consumo humano; espécie comestível capturada como ornamental na fase juvenil e endêmica ou com registro somente para a região.

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz de julho a setembro em ambientes como: fendas de pedras, embaixo ou sobre as pedras.

Locais de Captura: Iriri, Porção, Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi e Jericoá.



Acari amarelinho

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: Baryancistrus

Prováveis espécies: *Baryancistrus* sp 'preto', *Baryancistrus* sp 3, *Baryancistrus* sp 1, *Baryancistrus* sp 2, *Baryancistrus* sp 5

Tamanho comercial: de 4cm a 20cm

Categorias de uso: espécie comestível, utilizada para consumo humano; capturada como ornamental na fase juvenil; endêmica ou registrada somente para a região.

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz de julho a setembro em ambientes como: fendas de pedras, embaixo ou sobre as pedras.

Locais de Captura: Iriri, Porção, Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi e Jericoá.



Acari boi de bota

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: Panaque

Autor: Peters, 1877



Prováveis espécies: *Panaque aff. nigrolineatus*, *Parancistrus aurantiacus*

Tamanho comercial: de 4cm a 30cm

Categorias de uso: ornamental, também utilizada para consumo humano; espécie comestível capturada como ornamental na fase juvenil.

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz de janeiro a maio em ambientes como: pedrais (“Lajes”) em áreas de remanso, embaixo ou sobre as pedras.

Locais de Captura: Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi e Jericoá.

Acari bola branca

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: *Oligancistrus*

Prováveis espécies: *Oligancistrus* sp 1

Baryancistrus niveatus

Tamanho comercial: de 4cm a 10cm

Categorias de uso: ornamental

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz em qualquer época do ano em ambientes como: fendas de pedras, embaixo ou sobre as pedras.

Locais de Captura: Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi e Jericoá.



Acari cara chata

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: *Pseudancistrus*

Autor: Bleeker, 1862

Provável espécie: *Pseudancistrus barbatus*

Tamanho comercial: de 4cm a 20cm

Categorias de uso: ornamental, também utilizada para consumo humano; espécie comestível capturada como ornamental na fase juvenil.

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz em qualquer época do ano em ambientes como: fendas de pedras, embaixo ou sobre as pedras.

Locais de Captura: Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi e Jericoá.



Acari cutia preta

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: Scobinancistrus

Autor: Isbrücker & Nijssen, 1989

Provável espécie: *Scobinancistrus cf. pariolispos*

Tamanho comercial: de 4cm a 20cm

Categorias de uso: ornamental, também utilizada para consumo humano; espécie comestível capturada como ornamental na fase juvenil.

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz em qualquer época do ano em ambientes como: pedrais (“Lajes”) em áreas de remanso, embaixo ou sobre as pedras.

Locais de Captura: Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi e Jericoá.



Acari picota ouro

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: Scobinancistrus

Autor: Burgess, 1994

Provável espécie: *Scobinancistrus auratus*

Tamanho comercial: de 4cm a 25cm

Categorias de uso: ornamental, também utilizada para consumo humano; espécie comestível capturada como ornamental na fase juvenil e endêmica ou com registro somente para a região.

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz de janeiro a maio: em ambientes como: troncos nas áreas marginais ou no leito do rio e barrancos nas encostas.

Locais de captura: Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi, Jericoá e Belo Monte.

Acari onça

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: Leporacanthicus



Provável espécie: *Leporacanthicus heterodon*

Tamanho comercial: de 4cm a 15cm

Categorias de uso: ornamental

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz de janeiro a maio: em ambientes como: fendas nas pedras, embaixo ou sobre as pedras. **Locais de Captura:** Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi, Jericoá.

Assacu pirarara

Ordem: Siluriformes

Família: Loricariidae

Subfamília: Ancistrinae

Gênero: *Pseudacanthicus*

Autor: Müller, et al. 1994

Provável espécie: *Pseudacanthicus* sp. "assa"

Tamanho comercial: de 4cm a 30cm

Categorias de uso: ornamental, também utilizada para consumo humano; espécie comestível capturada como ornamental na fase juvenil e endêmica ou com registro somente para a região.

Período e ambientes de reprodução: esta espécie se reproduz de janeiro a abril: em ambientes como: troncos nas áreas marginais ou no leito do rio, embaixo ou sobre as pedras.

Locais de Captura: Gorgulho da Rita, Cotovelo, Arroz Cru, Caitucá, Landi, Jericoá e Belo Monte.



Produção da pesca ornamental

No período entre janeiro de 2006 a março de 2008, foram registrados pela nossa pesquisa 982 desembarques de peixes ornamentais nos portos de Altamira, que resultaram em uma produção total de 227.775 exemplares, sendo 65.555 em 2006, 140.037 em 2007 (sem agosto e setembro) e 32.850 nos três primeiros meses de 2008. De acordo com estes dados, a produção média mensal foi de cerca de 9.000 indivíduos. Porém como sabemos que não foi possível coletar informações em todos os desembarques, concluímos que esta é uma sub-estimativa da produção total realmente desembarcada em Altamira. Muitas falhas dessa coleta surgem devido a que muitos pescadores evitam aportar nos locais onde pode haver fiscalização, se dirigindo diretamente à empresa que comercializa os peixes, sem passar pelo porto.

Uma forma de se tentar estimar, mesmo que parcialmente, a produção destes peixes comercializados na cidade de Altamira é através das *Guias de trânsito e desembarço de peixes ornamentais* feita pelo IBAMA, as quais os comerciantes devem declarar ao exportar peixes fora da cidade. Com base nessas guias, obtidas diretamente nos postos do Ibama em Altamira, a produção em Altamira foi de 197.729 em 2000 (Eletronorte, 2001), 446.496 em 2006 e 449.262

em 2007. É bastante provável, que o aumento da produção em 2006 e 2007 represente um ajuste na metodologia de coleta de dados, com maior cobertura na malha amostral, devido ao incremento de funcionários recentemente contratados na sede local do Ibama. Já segundo as estatísticas oficiais obtidas na SEAP em Brasília, a produção de Altamira foi de 715.931 em 2006 em um valor correspondente a R\$430.754 (Anexo 10). As diferenças entre estes dados oficiais não foi esclarecida pelas autoridades.

Acreditamos que as discrepâncias nos valores de produção oficial e o verdadeiro valor são devidas ao grande número de atividades ilegais existentes na pesca ornamental, seja pela captura de espécies proibidas pela legislação, como pela sonegação de informação para evitar maiores despesas com impostos. É sabido que, nem todos os desembarques de peixes ornamentais são registrados oficialmente. Isto significa que, tanto os dados da SEAP, como os do Ibama, ou os coletados pela nossa equipe nos portos de Altamira, devem representar sub-estimativas da produção total de peixes ornamentais.

Uma prova de que os registros oficiais devem estar subestimados foi obtida comparando em as produções do acari zebra em 1997 em Altamira e em Manaus. A captura de acari zebra *Hypancistrus zebra*, não estava proibida na época. Sabe-se que esta é uma espécie endêmica do Rio Xingu, portanto toda a exportação registrada pelo Brasil desta espécie tem que provir do Rio Xingu. Controlando os dados da sede do IBAMA em Manaus, em 1997, obtivemos que 223.098 exemplares de acari zebra foram exportados do Brasil, a partir dessa cidade. Isto significa que estes animais foram capturados no Xingu, transportados por avião, até Manaus, e depois exportados para o exterior. Já pelos dados registrados no IBAMA de Altamira através das fichas de controle, a cidade produziu 198.000 exemplares de todas as espécies juntas! Se 223.000 indivíduos de uma única espécie foram para Manaus nesse ano, fica evidente que o total de peixes que saíram da cidade de Altamira tem que ser bem superior ao que foi oficialmente informado.

Com base neste tipo de cruzamento de informações e nos resultados de entrevistas, observações e experiências podemos afirmar que a margem de erro entre os valores estimados e a realidade é bastante grande. Como exercício final, considerando uma produção total por pescador de 15 indivíduos por dia de pesca, e supondo uma atividade de 5 dias na semana e 500 pescadores atuando na mesma, chegamos a uma produção total para a região de Altamira de aproximadamente 2.000.000 de exemplares por ano. Esta estimativa independente representa 300% do maior valor estimado pelas estatísticas oficiais.

Ambiente e sazonalidade da pesca ornamental

A pesca de peixes ornamentais ocorre em pesqueiros específicos do rio, principalmente em ambientes onde existem corredeiras de pequeno e médio porte, com pedrais ou lajes submersas. Contudo, às vezes, algumas espécies podem ser capturadas em igarapés tributários e em lagos marginais do Rio Xingu e de seus afluentes, bem como em áreas marginais às ilhas fluviais.

Um grande número de pesqueiros pode ser observado ao longo da calha dos rios Xingu e Iriri (Figura 140) demonstrando o potencial desta região para a captura destes animais. Destacam-se duas regiões pela sua importância, a região próxima da Ilha da Fazenda e a região entre a Ilha

Grande e a foz do Iriri. Nestas duas localidades há uma maior concentração de locais de pesca, visitados pelos pescadores.

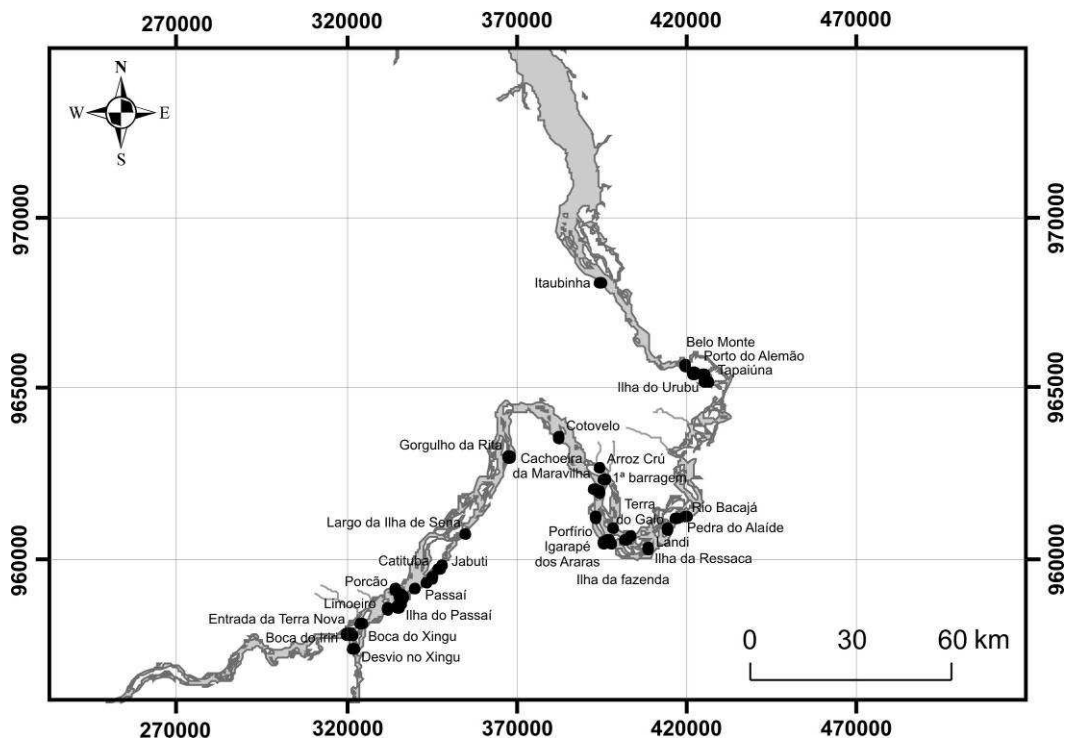


Figura 140: Pesqueiros para a captura de peixes ornamentais ao longo da calha do Rio Xingu visitados pela equipe de pesquisadores.

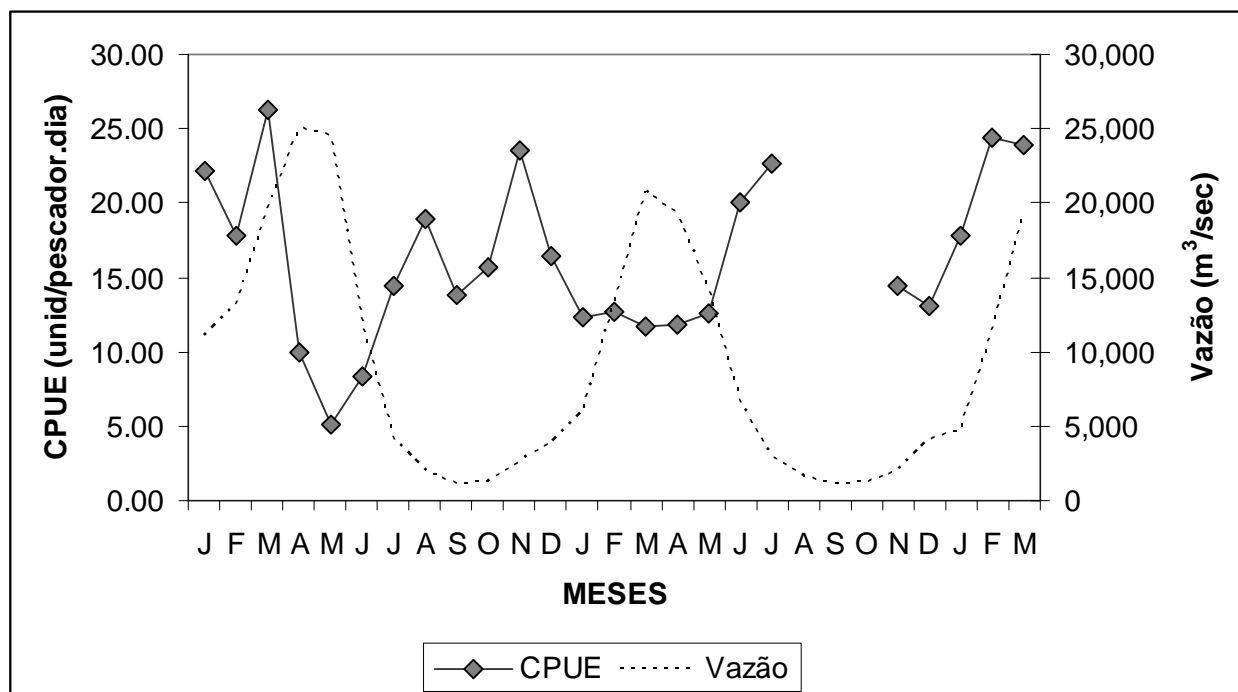


Figura 141 – Produtividade mensal média (unidades.pescador.dia⁻¹) para peixes ornamentais do Rio Xingu, de acordo com o desembarque em Altamira, no período de janeiro de 2006 a março de 2008 e ciclo hidrológico (linha com pontos).

De acordo com os registros de desembarque, a produção de peixes ornamentais não é homogênea durante todo o ano. Nos meses de seca e enchente, a pesca é mais intensa e mais produtiva. A CPUE varia de mais ou menos 5 até 25 unidades.pescador.dia⁻¹, mas a variância é grande (Figura 141). A produção por viagem alcança uma média de 80 unidades por viagem de pesca na estiagem, enquanto na cheia diminui para 41 unidades ($F_{3;3664}=7.99$; $p<0.005$). Isto não significa que as espécies capturadas não habitem os mesmos ambientes durante todo o ano. Mas, na época menos chuvosa, o rio tem menor velocidade, os pedrais encontram-se parcialmente emersos ou menos profundos e a água é mais transparente, o que facilita a coleta de exemplares através do mergulho, mesmo o mergulho livre, sem compressor. No inverno, os pescadores têm que ser mais experientes, pois os peixes se encontram a maior profundidade e as águas correm velozmente, fazendo do mergulho uma atividade muito perigosa.

Produção por espécie

Um total de 45 categorias de espécies foi registrado nos desembarques; contudo apenas 10 espécies somaram 90% do total de indivíduos desembarcados, sendo as mais importantes: acari amarelinho (48%), acari bola azul (11%), acari preto velho (7%), acari tigre de listra, acari picota ouro, acari assacu pirarara, e acari bola branca (todos com cerca de 4%, respectivamente).

O melhor rendimento foi obtido para o acari alicate que resultou em 550 unidades por viagem de pesca, seguido do jacundá (*Crenicichla* sp), com 500 e do acari amarelinho com 435 indivíduos por viagem. Contudo, o número de viagens, que foi registrado no banco de dados, para as duas primeiras espécies foi muito reduzido, o que diminui a confiabilidade desta estimativa. Já no caso do acari amarelinho o número de viagens é elevado (Tabela 68), pelo que podemos concluir que esta espécie é efetivamente bastante abundante na região.

Tabela 68 - Produtividade média (unidades/viagem), intervalo de confiança, mediana e número de viagens, para as principais espécies da pesca ornamental, de acordo com os registros dos portos de Altamira, entre janeiro de 2006 e março de 2008.

| Nome_Vulgar | Produtividade | IC 95% | Mediana | Viagens |
|-----------------------|---------------|---------|---------|---------|
| Acari alicate | 550.00 | 2044.70 | 100.00 | 3 |
| <i>Teleocicla</i> sp | 500.00 | 500.00 | 500.00 | 2 |
| Acari amarelinho | 435.11 | 68.39 | 200.00 | 233 |
| Jacundá | 418.57 | 247.73 | 500.00 | 7 |
| Acari naná | 186.67 | 254.95 | 160.00 | 3 |
| Acari zebra marrom | 130.00 | 121.18 | 120.00 | 4 |
| Acari gigante | 124.20 | 211.51 | 20.00 | 5 |
| Acari preto velho | 82.65 | 17.51 | 50.00 | 188 |
| Acari aba laranja | 65.81 | 27.91 | 19.00 | 118 |
| Acari pão | 54.35 | 29.83 | 12.00 | 161 |
| Acari bola azul | 49.13 | 4.90 | 30.00 | 488 |
| Acari ancistrus | 44.50 | 22.45 | 35.00 | 14 |
| Acari pretinho | 41.12 | 15.76 | 20.00 | 41 |
| Acari tigre de listra | 38.90 | 4.29 | 30.00 | 249 |
| Acari bola branca | 32.43 | 3.71 | 25.00 | 248 |
| Acari cara chata | 28.71 | 11.39 | 15.00 | 63 |

| Nome_Vulgar | Produtividade | IC 95% | Mediana | Viagens |
|-----------------------|---------------|--------|---------|---------|
| Acari tigre | 25.40 | 10.90 | 20.00 | 15 |
| Acari picota ouro | 25.16 | 5.43 | 8.00 | 353 |
| Acari tigre de poço | 24.17 | 2.73 | 20.00 | 243 |
| Acari assacu pirarara | 16.15 | 4.53 | 7.00 | 521 |
| Acari assacu comum | 13.78 | 12.62 | 8.00 | 9 |
| Acari onça | 10.61 | 3.36 | 6.00 | 46 |
| Acari boi de botas | 9.79 | 2.41 | 5.00 | 262 |
| Acari cutia preto | 8.96 | 4.59 | 4.00 | 114 |
| Acari maracajá | 6.56 | 12.53 | 1.00 | 9 |
| Acari arabia | 5.93 | 2.27 | 2.00 | 149 |
| Acari guariba | 3.35 | 1.24 | 2.00 | 37 |

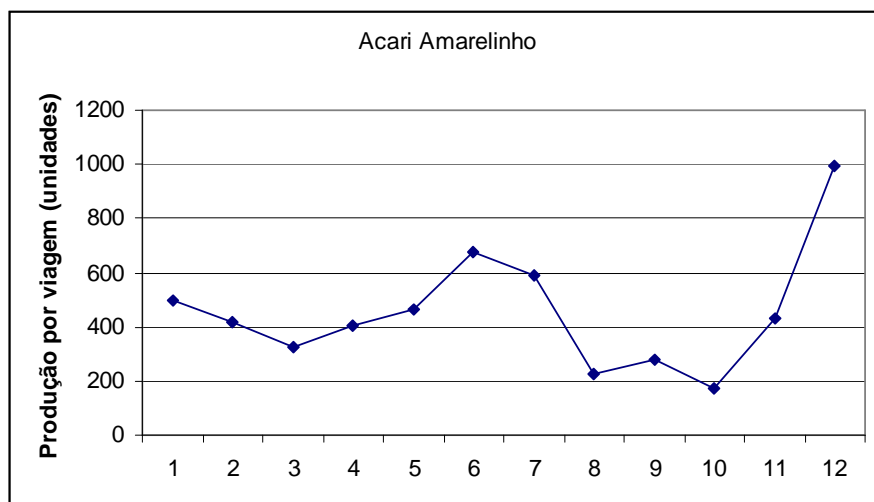
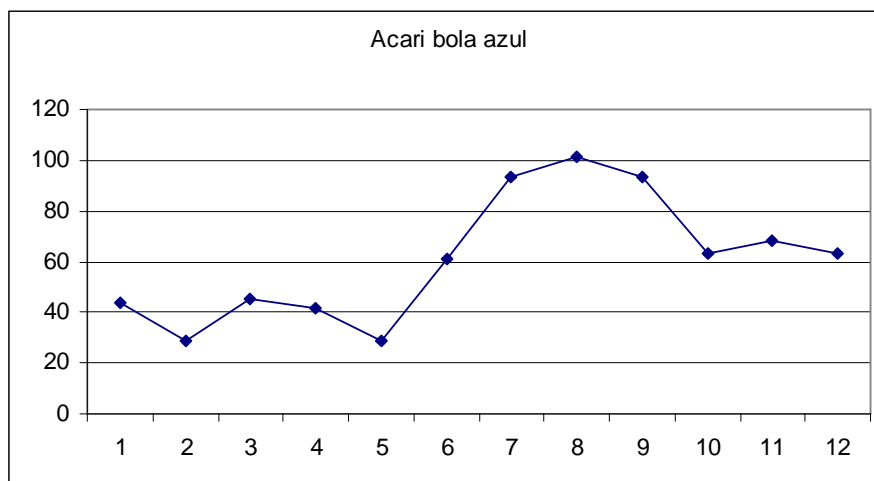


Figura 142 – Produção média por viagem do Acari bola azul (acima) e do Acari amarelinho (embaixo), ao longo dos meses do ano.

Considerando os dados obtidos através das guias do Ibama (Tabela 69), verificamos que boa parte da produção corresponde também ao acari amarelinho, que se manteve sempre em primeiro lugar nos três anos de dados disponíveis.

Foi observada também uma alternância nas capturas por espécies de acordo com a época do ano. A maior parte das pescarias produtivas ocorre nos meses de menor vazão, quando a produção por viagem é mais alta, como é o caso das capturas do acari bola azul, cuja produção aumenta nos meses de julho a setembro. Contudo, durante o período chuvoso ou na vazante, os pescadores se conseguem ainda bons rendimentos com o acari amarelinho, cuja abundância e localização, nas partes menos profundas dos blocos rochosos facilita a sua captura nessa época do ano (Figura 142).

Tabela 69- Unidades de peixes ornamentais por espécie exportadas do município de Altamira, segundo os registros das guias de exportação do Ibama.

| Nome vulgar | ANO | | | Total geral |
|-----------------------|--------|--------|--------|-------------|
| | 2000 | 2006 | 2007 | |
| Acari Amarelinho | 128334 | 209464 | 201228 | 539026 |
| Acari Tigre de Listra | 4295 | 61343 | 76415 | 142053 |
| Acari Cutia Preto | 2509 | 39870 | 36181 | 78560 |
| Acari Bola Azul | 5459 | 22776 | 21818 | 50053 |
| Acari Ancistro | 9090 | 18653 | 19628 | 47371 |
| Jacundá | - | 30205 | 13626 | 43831 |
| Tigre de Bola | 20 | 17784 | 15258 | 33062 |
| Acari Assacú Pirarara | 2374 | 12522 | 16810 | 31706 |
| Acari zebra | 20687 | - | - | 20687 |
| Acari | 20 | 8549 | 6434 | 15003 |
| Acari Borracha | - | 7944 | 6086 | 14030 |
| Pacú Vermelho | - | 3970 | 9205 | 13175 |
| Cascudo | - | 2139 | 9127 | 11266 |
| Corridora | 500 | 4950 | 4892 | 10342 |
| Apistograma | - | 6525 | 3499 | 10024 |
| Tetra Preto | - | 4060 | 1000 | 5060 |
| Acari Pão | 4680 | - | - | 4680 |
| Acará | - | 2395 | 2263 | 4658 |
| Acari Onça | 950 | 1222 | 2140 | 4312 |
| Piaba | - | 3700 | 320 | 4020 |
| Acari Picota Ouro | 3751 | - | - | 3751 |
| Acari Cara Chata | 2920 | 600 | - | 3520 |
| Aba Laranja | 3339 | - | - | 3339 |
| Tatia | - | 1838 | 870 | 2708 |
| Acari Preto Velho | 2523 | - | - | 2523 |
| Acari Alicate | - | 1636 | 509 | 2145 |
| Piranha vermelha | - | 820 | 1047 | 1867 |
| Acari Bola Branca | 1795 | - | - | 1795 |
| Acari Boi de Bota | 1569 | - | - | 1569 |
| Pula Pula | - | 908 | 276 | 1184 |
| Acari Pretinho | 1081 | - | - | 1081 |
| Barrigudinho | - | 800 | 150 | 950 |
| Acari Tubarão | 826 | - | - | 826 |
| Papa terra | - | 580 | - | 580 |
| Acari Chicote | - | 465 | 30 | 495 |
| Torpedinho | - | 400 | - | 400 |
| Acará Disco | - | 146 | 120 | 266 |
| Acari Albino | 240 | - | - | 240 |
| Cinolébia | - | - | 180 | 180 |

| Nome vulgar | ANO | | | Total geral |
|--------------------|----------------|----------------|----------------|------------------|
| | 2000 | 2006 | 2007 | |
| Coppella | - | 130 | - | 130 |
| Aracu | - | - | 118 | 118 |
| Beiradeira | - | 60 | - | 60 |
| Acari Assacú Preto | 40 | - | - | 40 |
| Acari Pinta Branca | 33 | - | - | 33 |
| Piranha Quexuda | - | - | 32 | 32 |
| Acará Bandeira | - | 30 | - | 30 |
| Acari zebra marron | 30 | - | - | 30 |
| Acari Guariba | 24 | - | - | 24 |
| Acari Branco | 20 | - | - | 20 |
| Acará Amarelo | - | 10 | - | 10 |
| Acará bararuá | - | 1 | - | 1 |
| Rebeca | - | 1 | - | 1 |
| Total geral | 197.109 | 466.496 | 449.262 | 1.112.867 |

Fonte: Registros IBAMA Altamira (2008)

Na análise mensal observa-se um pequeno aumento do número de unidades exportadas entre os meses de maio e setembro (Tabela 70). Contudo a demanda do comércio exportador está nitidamente relacionada ao pedido do comprador e, portanto, é independente da safra de determinada espécie. Nos períodos de ‘falha’ de algumas espécies, a diferença é evidenciada no preço de compra e venda destes recursos.

Tabela 70 – Distribuição mensal de peixes ornamentais (unidades) declarados nas guias de trânsito (IBAMA) nos anos 2000, 2006 e 2007 em Altamira.

| Mês | ANO | | | | | | Total geral | |
|--------------------|----------------|-------------|----------------|-------------|----------------|----------------|------------------|-------------|
| | 2000 | | 2006 | | 2007 | | | |
| | unidades | % | unidades | % | unidades | % | unidades | % |
| jan | 18296 | 9,28% | 13278 | 2,85% | 40665 | 9,05% | 72239 | 6,49% |
| fev | 16665 | 8,45% | 19379 | 4,15% | 52545 | 11,70% | 88589 | 7,96% |
| mar | 9119 | 4,63% | 26192 | 5,61% | 49822 | 11,09% | 85133 | 7,65% |
| abr | 13493 | 6,85% | 21700 | 4,65% | 39997 | 8,90% | 75190 | 6,76% |
| mai | 15930 | 8,08% | 23170 | 4,97% | 68994 | 15,36% | 108094 | 9,71% |
| jun | 14600 | 7,41% | 28100 | 6,02% | 74251 | 16,53% | 116951 | 10,51% |
| jul | 18982 | 9,63% | 21462 | 4,60% | 64326 | 14,32% | 104770 | 9,41% |
| ago | 21930 | 11,13% | 64978 | 13,93% | 58662 | 13,06% | 145570 | 13,08% |
| set | 22411 | 11,37% | 70067 | 15,02% | 0 | 0,00% | 92478 | 8,31% |
| out | 18379 | 9,32% | 67012 | 14,36% | 0 | 0,00% | 85391 | 7,67% |
| nov | 18041 | 9,15% | 64121 | 13,75% | 0 | 0,00% | 82162 | 7,38% |
| dez | 9263 | 4,70% | 47037 | 10,08% | 0 | 0,00% | 56300 | 5,06% |
| Total geral | 197.109 | 100% | 466.496 | 100% | 449.262 | 100,00% | 1.112.867 | 100% |

Produtividade das viagens de pesca

A produtividade média para todo o período foi de cerca 15 ($\pm 1,23$) unidades por pescador e por dia de pesca ou 60 ($\pm 5,95$) indivíduos por viagem. Porém, existem dois tipos de desembarques: i) aqueles que correspondem a viagens de um dia de pesca (pequena escala), e cuja comercialização foi feita provavelmente diretamente pelo produtor e ii) desembarques que correspondem a muitos dias de pesca (7 a 9), e que respondem à soma das produções de vários pescadores, recolhidas por

um atravessador, o qual transporta os produtos até o porto onde foi interceptado pelos coletores de dados. Nas viagens de pequena escala, a produção média é de 30 a 40 indivíduos para dois pescadores. Nos desembarques de atravessadores, a produção média é seis vezes maior, sendo que até 5 pescadores podem ter contribuído com a essa produção.

Os períodos de seca, enchente e vazante, apresentaram a maior produtividade, porém no teste ANOVA realizado para o logaritmo da CPUE não conseguimos provar diferenças significativas entre estações do ano. As corredeiras com pedrais aparecem também como os ambientes mais utilizados (71% de todas as viagens) e mais produtivos para a pesca ornamental. A produtividade média foi de quase 15 unidades por pescador e por dia de pesca, e de 69 unidades por viagem.

A produtividade depende também da forma de captura. Aproximadamente 94% das capturas foram feitas com mergulho utilizando o compressor para auxiliar na respiração do pescador. Cerca de 6% das capturas foram feitas com mergulho livre. O uso de tarrafinhas ou puçás é combinado com estas formas de pesca. Apesar de menos utilizado, pela sua periculosidade o mergulho livre parece ser a forma mais produtiva de captura, rendendo 292 unidades por viagem e 26 unidades por pescador e por dia de pesca, contra apenas 39 unidades por viagem e 13 unidades por pescador e por dia do mergulho com compressor ($F_{1,2360}=356,7$; $p<0,0001$ e $F_{1,2359}=39,7$; $p<0,0001$, respectivamente). Vale lembrar, que somente os pescadores muito experientes podem realizar esta prática de mergulho livre, o que aumenta a capturabilidade das presas.

A produtividade da pesca de peixes ornamentais mudou também de acordo com a área de captura (LogCPUE; $F_{8,3659}=17,59$; $p<0,00001$). A melhor produtividade ocorreu no trecho do rio entre Boa Esperança e Gorgulho da Rita, que corresponde ao Setor 2 de nossa classificação, na qual se obtiveram, em média, 33 indivíduos por pescador e por dia de pesca. Os trechos próximos à foz do rio Iriri (Setor I) e próximos à Ilha da Fazenda (Setor III) também demonstraram boa produtividade entre 21 e 24 indivíduos por pescador e por dia. O setor a jusante das cachoeiras resultou o menos produtivo (Figura 143).

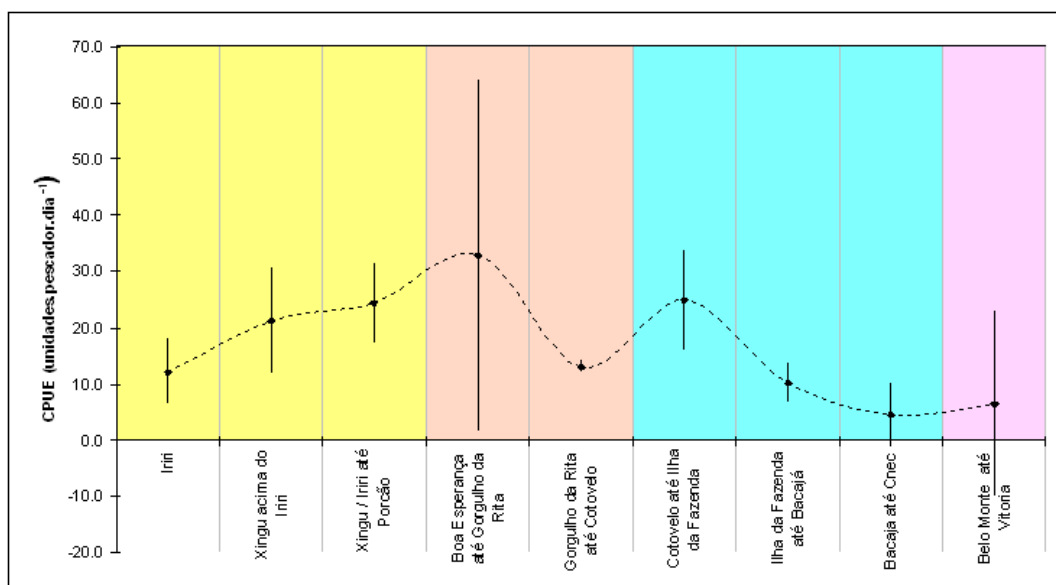


Figura 143 - Produção (unidades) por pescador e por dia de pesca, de acordo com a área de pesca, para a frota de peixes ornamentais que desembarca em Altamira. As cores representam os setores do rio I, II, III e IV, respectivamente.

Acompanhamento das pescarias

Composição de espécies nas pescarias acompanhadas

Nas 13 pescarias acompanhadas pela equipe de pesquisadores registramos a captura de 17 etno-espécies diferentes de peixes ornamentais, sendo que o destaque é para a família Loricariidae, com 100% das espécies capturadas.

Apesar da grande biodiversidade destas capturas, os acompanhamentos das pescarias revelaram que, as etno-espécies e o número de espécimes capturados estão estritamente relacionados à quantidade solicitada pelos compradores, ou seja, à demanda do mercado. Por outra parte os pescadores realizam também uma seleção do tamanho de cada indivíduo coletado, rejeitando tamanhos menores do que 6 cm e maiores do que 20 cm, e capturando aqueles considerados mais rentáveis. Eles também evitam capturar espécimes machucados, pois o valor dos mesmos pode ser muito baixo ou mesmo nulo. As categorias de tamanho já foram demonstradas na Tabela 65.

Durante o mês de setembro, nas cinco pescarias acompanhadas observamos a captura de 12 espécies diferentes, em um total de 657 indivíduos. A espécie mais capturada foi o amarelinho com 53% do total, seguido pelo acari pão com 38%. As demais espécies representaram percentuais bem menores, porém, algumas mesmo com a pequena quantidade de indivíduos capturados, o rendimento é superior àquelas que detiveram maior participação nas capturas, como é o caso do zebra marrom.

Em janeiro, mais cinco etno-espécies foram capturadas totalizando 17 etno-espécies em 428 indivíduos. Trata-se de espécies ainda não descritas, mas que visivelmente têm características morfológicas diferenciadas. A abundância das espécies também foi diferente da observada no período de estiagem. Nesta mesma campanha, o acari “pão” foi o mais freqüente nas capturas (60%) seguido pelo amarelinho (20%) (Tabela 71). Apenas um pesqueiro (Itaubinha) capturou todo o montante de acaris “pão” em janeiro, o mesmo aconteceu para o amarelinho, onde 100% dos espécimes foram capturados no pesqueiro do Arroz Cru (Tabela 71).

Na terceira e última campanha realizada em março de 2008, registramos a captura de 365 espécimes distribuídos 7 espécies sendo que, novamente, o amarelinho respondeu pela maior parcela das capturas (47% = 171 indivíduos). Neste terceiro momento o pesqueiro Caitucazinho foi o de maior representatividade nas pescarias (56% do total de indivíduos capturados).

Tabela 71 – Distribuição relativa da captura de peixes ornamentais por locais de pesca, nas pescarias acompanhadas entre setembro de 2007 e março de 2008.

| Pesqueiro | Setembro/2007 | Janeiro/2008 | Março/2008 | Total geral |
|------------------|----------------------|---------------------|-------------------|--------------------|
| Arroz Cru | 0,00% | 34,68% | 65,32% | 100,00% |
| Caitucá | 100,00% | 0,00% | 0,00% | 100,00% |
| Caitucazinho | 0,00% | 0,00% | 100,00% | 100,00% |
| Canari | 100,00% | 0,00% | 0,00% | 100,00% |
| Itaubinha | 34,11% | 65,89% | 0,00% | 100,00% |

| | | | | |
|--------------------|---------|--------|--------|---------|
| Porcas | 100,00% | 0,00% | 0,00% | 100,00% |
| Ilha de Serra | 48,28% | 51,72% | 0,00% | 100,00% |
| Total geral | 45,34% | 29,47% | 25,19% | 100,00% |

Os tamanhos e pesos médios dos espécimes capturados também mostraram diferenças entre as campanhas. Na maior parte das espécies, os menores indivíduos ocorrem na época cheia, porém algumas não acompanham essa tendência (**Tabela 73**). De todas as formas, em março foram capturadas menos espécies do que nas outras campanhas, devido à dificuldades do mergulho pelo aumento da velocidade da água. Estas variações, segundo os pescadores são sazonais fortalecendo ainda mais a necessidade de estudos de crescimento destas espécies.

Tabela 72 - Composição específica das capturas de peixes ornamentais por local de captura, nas pescarias acompanhadas entre setembro de 2007 e março de 2008.

| Etno-espécie | Setembro/2007 | Janeiro/2008 | Março/2008 | Total geral |
|---------------------------|---------------|--------------|------------|-------------|
| Aba laranja | 27,27% | 6,06% | 66,67% | 100,00% |
| Amarelinho | 58,27% | 13,75% | 27,99% | 100,00% |
| Assacu preto | 26,00% | 74,00% | 0,00% | 100,00% |
| Boi de bota | 88,89% | 11,11% | 0,00% | 100,00% |
| Bola azul (diferente) | 0,00% | 100,00% | 0,00% | 100,00% |
| Bola azul | 4,76% | 29,93% | 65,31% | 100,00% |
| Bola azul bicudo | 0,00% | 100,00% | 0,00% | 100,00% |
| Bola azul cara de tubarão | 0,00% | 100,00% | 0,00% | 100,00% |
| Bola branca | 0,00% | 0,00% | 100,00% | 100,00% |
| Cara chata | 29,17% | 4,17% | 66,67% | 100,00% |
| Cutia preta | 19,51% | 31,71% | 48,78% | 100,00% |
| Onça | 100,00% | 0,00% | 0,00% | 100,00% |
| Pão | 45,74% | 54,26% | 0,00% | 100,00% |
| Picota ouro | 50,00% | 25,00% | 25,00% | 100,00% |
| Tigre | 100,00% | 0,00% | 0,00% | 100,00% |
| Tigre do poço | 0,00% | 100,00% | 0,00% | 100,00% |
| Total geral | 45,34% | 29,47% | 25,19% | 100,00% |

Tabela 73: Comprimento total médio (cm), peso médio (g) e desvios das espécies de peixes ornamentais capturadas durante as pescarias acompanhadas nos meses de setembro/2007, janeiro/2008 e março/2008 nas pescarias acompanhadas do Rio Xingu.

| | Setembro | | | | Janeiro | | | | Março | | | |
|---------------------------|----------|------|-------|-------|---------|------|--------|-------|-------|------|-------|-------|
| | CT | DP | Peso | DP | CT | DP | Peso | DP | CT | DP | Peso | DP |
| Aba laranja | 10.07 | 2.36 | 13.89 | 9.45 | 10.00 | 2.62 | 13.38 | 6.04 | 7.13 | 2.98 | 8.80 | 24.06 |
| Amarelinho | 7.09 | 1.44 | 5.80 | 3.50 | 5.55 | 0.71 | 2.40 | 1.36 | 6.34 | 1.36 | 3.82 | 3.19 |
| Assacu preto | 19.63 | 6.47 | 77.60 | 50.66 | 19.53 | 5.03 | 124.31 | 57.39 | | | | |
| Boi de bota | 9.43 | 1.61 | 12.99 | 7.28 | 19.50 | 0.00 | 8.50 | 0.00 | | | | |
| Bola azul (diferente) | | | | | 14.50 | 0.00 | 49.00 | 0.00 | | | | |
| Bola azul | 7.52 | 3.01 | 10.58 | 9.14 | 5.93 | 1.74 | 4.05 | 3.85 | 6.93 | 1.30 | 5.57 | 3.03 |
| Bola azul bicudo | | | | | 7.50 | 0.00 | 6.50 | 0.00 | | | | |
| Bola azul cara de tubarão | | | | | 6.00 | 1.08 | 4.10 | 1.70 | | | | |
| Bola branca | | | | | | | | | 11.00 | 0.00 | 20.00 | 0.00 |
| Cara chata | 7.40 | 1.21 | 5.22 | 4.39 | 6.00 | 0.00 | 1.75 | 0.25 | 7.64 | 1.31 | 4.47 | 2.55 |
| Cutia preta | 8.37 | 1.78 | 7.06 | 4.40 | 9.15 | 1.84 | 8.62 | 3.65 | 6.93 | 2.58 | 5.25 | 6.11 |
| Onça | 8.94 | 2.81 | 11.53 | 9.88 | | | | | | | | |
| Pão | 8.72 | 2.35 | 9.21 | 6.48 | 10.05 | 2.29 | 14.34 | 7.24 | | | | |

| | | | | | | | | | | | | |
|--------------------|-------------|-------------|-------------|--------------|-------------|-------------|--------------|--------------|-------------|-------------|-------------|--------------|
| Picota ouro | 14.30 | 3.70 | 40.35 | 26.55 | 29.50 | 0.00 | 314.00 | 0.00 | 4.50 | 0.00 | 1.00 | 0.00 |
| Tigre | 13.30 | 0.00 | 29.20 | 0.00 | | | | | | | | |
| Tigre do poço | | | | | 14.00 | 0.00 | | | | | | |
| Total geral | 7.89 | 2.33 | 8.29 | 11.09 | 9.08 | 4.34 | 15.20 | 36.09 | 6.74 | 1.21 | 5.05 | 24.29 |

Duas espécies foram capturadas em maior quantidade durante as três campanhas: o acari “pão” e o acari “amarelinho”. O primeiro é muito abundante a jusante de Altamira e o acari amarelinho à montante de Altamira. O acari pão demonstrou aumento do tamanho, mas diminuição do peso médio no período de enchente ($F_{(1, 468)}=92.9$; $p<0.0001$ e $F_{(1, 468)}=64.0$ $p<0.0001$, respectivamente). Vale ressaltar que esta espécie não foi procurada durante a terceira campanha, provavelmente por falta de demanda e/ou preço. O acari amarelinho também demonstrou diferenças significativas de comprimento e peso ($F_{(2, 608)}=4.79$; $p=0.0086$ e $F_{(2,608)}=48.74$; $p<0.0001$). Os maiores valores ocorrem durante a estiagem.

O acari “pão” teve comprimentos maiores no pesqueiro Canari, no setor 4 ($F_{(1, 468)}=37243$; $p<0.0001$), e os espécimes de maior peso foram capturados no pesqueiro Itaubinha, também no setor 4 ($F_{(1, 468)}=22.6$ $p<0.0001$). Para o “amarelinho” os valores médios de comprimento (cm) e peso (g) foram estatisticamente diferentes nos quatro locais onde houve registro de captura, sendo as maiores médias de comprimento e peso verificadas no pesqueiro Caitucá, no setor III ($F_{(3, 607)}=3.76$ $p=0.0107$; $F_{(3, 607)}=3.79$ $p<0.0001$). É provável que as diferenças de tamanho estejam relacionadas com diferenças na pressão pesqueira nos diferentes locais.

Produtividade das capturas acompanhadas

A análise da produção pesqueira durante as pescarias acompanhadas demonstrou uma considerável diferença do esforço pesqueiro ao longo dos locais de pesca. Esta diferença pode estar relacionada à forma de captura que foi peculiar nas pescarias acompanhadas nas áreas à jusante e à montante da cidade de Altamira e uma estratégia estritamente oportunista dos pescadores. Apesar de serem em número muito pequeno, estes resultados preliminares são um bom exemplo da grande variabilidade, que caracteriza a atividade pesqueira, demonstrando o grau de incerteza dos trabalhadores desta modalidade de extrativismo.

Considerando os valores médios, afirma-se que as pescarias foram realizadas com dois pescadores por grupo, tendo uma duração média de três dias e capturando em média 35 unidades por pescador e por dia. Porém, em geral as distribuições destes valores não são normais, motivo pelo qual precisamos ter prudência ao considerar estes resultados.

Os valores de CPUE (nº de espécimes/pescador/hora) foram distribuídos de forma heterogênea, sendo maiores no único pesqueiro acompanhado à montante de Altamira (Porcão). Esta área, apesar de produtiva, reflete a abundância nas capturas de uma única etno-espécie, o amarelinho, a qual apesar de possuir baixo valor de mercado, apresentou a maior abundância nas capturas, mesmo considerando todas as espécies separadamente (Tabela 74). Esta tendência pôde ser observada também na segunda campanha, na qual o “Porcão” continuou sendo o pesqueiro mais produtivo em especial da etno-espécie “amarelinho”. Entretanto, a dinâmica das capturas é

diferenciada e as pescarias tornaram-se mais longas, alguns pesqueiros quase não são visitados devido ao grande volume das águas nestes locais e os pescadores passam nessa época mais de 3 dias nos pesqueiros, denotando um esforço pesqueiro evidentemente maior nos períodos chuvosos.

A captura média por unidade de esforço demonstrou ser maior no período de enchente, em relação ao período seco. Durante a terceira campanha, devido à maior área disponível, tornou-se quase impossível encontrar os profissionais anteriormente acompanhados ao longo do Rio Xingu. Conseguiu-se acompanhar o esforço pesqueiro em pelo menos três ambientes anteriormente acompanhados. Neste caso constatou-se que a captura por unidade de esforço é evidentemente menor no período chuvoso. Os pesqueiros mais piscosos são “Porcas”, “Itaubinha” e “Canari” embora sejam abundantes para um número reduzido de espécies.

Diversidade de peixes explorados pela pesca ornamental

Revisando referências bibliográficas, dados secundários e conhecimentos empíricos, sabemos que o número de espécies exploradas pela pesca ornamental é bem maior do que observamos durante os nossos acompanhamentos. Em uma lista feita de acordo com todos os registros e observações realizadas chegamos à conclusão de que pelo menos 255 espécies diferentes ocorrem nas pescarias ornamentais da região.

Da análise dessa lista de peixes ornamentais capturados na área, concluímos que na pesca de peixes ornamentais ocorrem pelo menos 94 espécies novas (denominadas com “sp”), ainda não descritas pela literatura especializada e 31 espécies classificadas preliminarmente com “*cf*” ou “*aff*”, indicando também que precisam de uma revisão taxonômica mais profunda.

Manuseio, conservação e transporte

Todo o montante de peixes ornamentais capturado é armazenado em basquetas e deixado submerso nas proximidades das áreas de captura (Figura 144), uma vez que, por ocasião das pescarias, os pescadores migram para áreas de “saroba” onde permanecem acampados até o final da pescaria. Esta característica foi principalmente observada entre os pescadores que atuam nos pesqueiros à montante de Altamira. Durante a permanência destes peixes nas basquetas, a mortalidade é considerada baixa.

Nos pesqueiros à jusante de Altamira, os peixes são acondicionados fora do seu ambiente, mesmo que dentro das basquetas com água, na qual são adicionados antibióticos e azul de metileno, para evitar a proliferação de fungos e bactérias. Em alguns casos também foi observada a utilização de sal dissolvido na água no intuito de diminuir também a proliferação de microorganismos, a um custo menor. A mortalidade das basquetas fora da água é evidentemente maior daquela quando a forma de conservação é feita nas basquetas submersas, em ambiente natural.

Tabela 74 - CPUE média por pescueiro e etno-espécie nas pescarias acompanhadas ao longo do Rio Xingu nos meses de setembro de 2007, janeiro e março de 2008.

| Etno-espécie/mês | PESQUEIRO | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | TOTAL GERAL |
|---------------------------|-----------|------|-------|---------------|-------|------|-----------|-------|------|-------------|------|-------|--------|------|------|---------------------------|------|------|---------|------|------|-------------|
| | Arroz Cru | | | Ilha de Serra | | | Itaubinha | | | Caituczinho | | | Canari | | | Porcas (incluindo Porcão) | | | Caitucá | | | |
| | SET | JAN | MAR | SET | JAN | MAR | SET | JAN | MAR | SET | JAN | MAR | SET | JAN | MAR | SET | JAN | MAR | SET | JAN | MAR | |
| Aba laranja | 0,00 | 0,76 | 0,00 | 0,76 | 8,32 | 0,00 | 8,32 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 3,40 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 1,03 |
| Amarelinho | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 15,88 | 0,00 | 0,00 | 32,33 | 24,57 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 42,72 | 67,30 | 0,00 | 0,00 | 98,26 | 0,00 | 0,00 | 56,52 | 0,00 | 0,00 | 16,08 |
| Assacu preto | 0,00 | 0,00 | 1,61 | 1,61 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 1,13 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,21 |
| Boi de bota | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 1,32 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,19 | 1,51 | 0,00 | 0,00 | 0,43 | 0,00 | 0,00 | 3,04 | 0,00 | 0,00 | 0,33 |
| Bola azul (diferente) | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,02 |
| Bola azul | 0,00 | 2,08 | 6,24 | 8,32 | 18,15 | 0,00 | 18,15 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,57 | 1,32 | 0,00 | 0,00 | 1,30 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 2,67 |
| Bola azul bicudo | 0,00 | 0,00 | 0,19 | 0,19 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,02 |
| Bola azul cara de tubarão | 0,00 | 0,00 | 0,57 | 0,57 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,05 |
| Bola branca | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,02 |
| Cara chata | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,38 | 0,00 | 0,00 | 6,05 | 1,89 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 2,65 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 4,35 | 0,00 | 0,00 | 0,73 |
| Cutia preta | 0,00 | 2,27 | 0,19 | 2,46 | 3,78 | 0,00 | 3,78 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,19 | 1,51 | 0,00 | 0,00 | 0,43 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,70 |
| Onça | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 1,70 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 2,46 | 4,16 | 0,00 | 0,00 | 5,65 | 0,00 | 0,00 | 3,91 | 0,00 | 0,00 | 0,85 |
| Pão | 0,00 | 0,00 | 48,20 | 48,20 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 40,64 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 6,53 |
| Picota ouro | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,19 | 0,19 | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,38 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,05 |
| Tigre | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,19 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,01 |
| Tigre do poço | 0,00 | 0,00 | 0,19 | 0,19 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 0,02 |
| Total geral | 0,00 | 5,67 | 58,79 | 80,72 | 30,62 | 0,00 | 69,00 | 29,49 | 0,00 | 0,00 | 0,00 | 46,12 | 124,20 | 0,00 | 0,00 | 106,09 | 0,00 | 0,00 | 67,83 | 0,00 | 0,00 | 29,45 |

A mortalidade dos espécimes em todos os gargalos do processo de captura e comercialização ainda é motivo de controvérsias, uma vez que, de acordo com o levantamento junto aos pescadores, atravessadores e empresários estes valores mudam frequentemente. Evidentemente, os pescadores e comerciantes procuram se utilizar de artefatos/hábitos para diminuir este índice uma vez que um aumento deste implica diretamente um prejuízo econômico.

Os processos de seleção de indivíduos são frequentemente observados, primeiramente entre os próprios pescadores que evitam capturar espécimes danificados ou visualmente mais ‘fracos’ que os demais. Este mesmo critério é mais fortemente observado quando o montante chega até as mãos dos atravessadores e exportadores, em especial nas mãos destes últimos que procuram priorizar a qualidade como garantia de manutenção do comprador.



Figura 144 - Basquetas submersas contendo espécimes de peixes ornamentais armazenados na região do rio Iriri, montante da cidade de Altamira (A e B) e armazenamento de peixes ornamentais em basquetas emersas, na canoa (C). (Fotografias: Bianca Bentes da Silva).

Após a captura dos espécimes, que segue a orientação das demandas dos compradores, os pescadores transportam a produção até o Porto 6 da cidade de Altamira, empilhando as basquetas umas sobre as outras, sem oxigenação. Às vezes, o desembarque ocorre em outros locais da orla da cidade. Na hora da entrega, os pescadores recebem o seu pagamento. Em alguns casos, os próprios compradores enviam embarcações até os locais onde os pescadores estão acampados, para transportar a produção e pagar diretamente os pescadores no local.

Durante o transporte a mortalidade é maior que durante sua conservação, haja vista a turbulência das embarcações e o tempo de viagem em meio sem oxigenação. Em terra, os espécimes são selecionados. Aqueles que apresentem partes quebradas, infecção por fungos ou bactérias ou ainda pouca mobilidade – são descartados na frente da cidade, em ambiente diferente daquele onde foram capturados.

Toda a produção de peixes ornamentais é transportada de Altamira para Belém, Manaus e Marabá, através das principais linhas aéreas que fazem conexão na região (RICO, META e TOTAL).

As associações de transporte para animais vivos organizam e administram todo o transporte aéreo de espécies vivas. Normalmente, os peixes são embalados em sacos plásticos de polietileno contendo no seu interior água (1/3 do volume) e oxigênio (2/3 do volume). Esses sacos plásticos são colocados em caixas de isopor separadas, para protegê-las de mudanças externas de temperatura e de luz (Figura 145). Entretanto, a utilização de caixas não foi observada entre todos os comerciantes entrevistados. As caixas devem permanecer fechadas hermeticamente e impermeáveis e não devem ser abertas durante o transporte. Esta etapa da produção é fundamental pela grande perda que ocorre durante o transporte dos indivíduos. Naturalmente, que uma melhor qualidade do transporte reflete na melhor qualidade final do produto.

Economia da pesca ornamental

A pesca de peixes ornamentais caracteriza-se por uma tipologia de pesca de cunho estritamente comercial e que envolve um complexo sistema de comercialização. Entretanto, embora diversificada, a base desta cadeia, ainda utiliza petrechos de captura muito rudimentares, caracterizando pescarias tipicamente artesanais.



Figura 145: Estruturas de armazenamento de peixes ornamentais (A e C) e formas de embalagem para transporte do produto (B e D) no município de Altamira – Pará. (Fotografias: Priscila Carmona).

Embora apresente uma escala similar às outras pescarias de pequena escala da Amazônia, observou-se que a pesca ornamental depende muito de demandas externas, além de demonstrar grande inserção social, econômica e política. Essas características conferem à atividade uma considerada complexidade, com estrutura e dinâmica diferenciadas em relação à pesca artesanal comercial de outras regiões da Amazônia.

Na pescaria, os membros do grupo são independentes: ou seja, cada pescador da equipe de uma embarcação é responsável pela captura de sua produção. Contudo, as despesas da viagem (embarcação, compressor, rancho, etc.) são divididas entre todos os envolvidos na pescaria. Quando os pescadores são contratados por um atravessador, os custos da viagem são, na maioria das vezes, cobertos pela pessoa que encomenda a captura.

Percebem-se várias formas de comercialização. Em um caso, os próprios pescadores viajam até o centro urbano (no caso, a cidade de Altamira) e entregam a captura a um comerciante local. Em outros casos, os pescadores vão acumulando a captura em viveiros de talas de madeira ou nas próprias basquetas, até que com certa periodicidade, em geral uma vez por semana, passa um atravessador a retirar os produtos e paga os pescadores. Ainda em uma terceira alternativa, o empresário mantém um funcionário de confiança (assalariado) nos entrepostos de recepção da produção, nestes casos, este

funcionário atua como um atravessador, e muitas vezes além do salário, estes ainda pescam para garantir renda extra. De toda forma, na maioria dos casos, os pescadores trabalham na forma de pactos, prometendo a captura para certos comerciantes; que na maior parte dos casos realizam o aviamento da viagem, o que compromete a entrega da produção.

Na cidade de Altamira foram identificadas nove empresas de exportação de peixes ornamentais, posteriormente este número foi confirmado através do sistema de cadastro, arrecadação e fiscalização SICAF-IBAMA. As empresas em geral têm mais de 15 anos de operação e são dirigidas, em sua maioria, por empresários locais, com algumas poucas exceções de exportadores da região centro oeste do país.

O perfil dos exportadores que residem no município de Altamira difere principalmente quanto à estrutura física dos pontos de recepção, embalagem e venda do produto. Em alguns casos os comerciantes detêm estruturas que otimizam em muito as perdas com a comercialização, como sistema de aeração e filtragem da água, por exemplo. Outros, com menor poder aquisitivo, possuem estruturas bem mais simples e conseqüentemente atingem mercados menos cobiçados que os primeiros.

A rede de distribuição do produto é complexa, com vários atores e estrangulamentos, o que dificulta sua delimitação. Entretanto, um esboço conceitual do processo pode ser visto no organograma da Figura 146. Parte do processo de comercialização acontece no mercado interno e outra no mercado internacional.

As informações sobre o destino dos peixes é considerada muitas vezes sigilosa entre os envolvidos. A comercialização de ornamentais que acontece no mercado interno, envolve a participação dos empresários locais (do município de Altamira) ou ainda de empresas de outros municípios como Manaus e Marabá. De acordo com alguns informantes, a rota de exportação de peixes ornamentais nem sempre é linear, muitas vezes os produtos atravessam rotas por municípios fora de lógica, entre origem e destino. Este itinerário teria o intuito de burlar a fiscalização, uma vez que algumas espécies ainda são comercializadas, mesmo com a proibição publicada em dispositivos oficiais de ordenamento. Evidências deste processo podem ser também evidenciadas nas entrevistas com os pescadores

A produção que sai do município de Altamira é direcionada às grandes exportadoras de Belém (33,5%) e Manaus (23,92%), estas direcionam a produção quase sempre ao mercado externo. Entretanto, em algumas situações a produção sai diretamente de Altamira para os mercados internacionais da Alemanha (cidade de Garbsen Honnover principalmente – 1%) e Estados Unidos (1%) sendo que neste último é desconhecida a cidade de destino.

Maiores detalhamentos sobre a cadeia produtiva são difíceis de serem obtidos. Quase a totalidade de peixes ornamentais que saem do município de Altamira, é controlada por empresários locais. Estes nem sempre estão disponíveis ao fornecimento de informações

sobre esta atividade e, ainda em muitas situações, impedem que seus subordinados o façam.

Observou-se também as relações de cumplicidade e fidelidade entre pescadores e compradores. Alguns pescadores claramente omitem informações referentes à captura de exemplares de espécies proibidas como o acari zebra (*Hypancistrus zebra*) ou as arraias (*Potamotrigon leopoldi*). A captura destes dois grupos de animais, embora proibida, ainda acontece, embora seja feita no mais absoluto sigilo. Este fato acabava prejudicando os próprios espécimes, devido ao transporte inadequado dos mesmos, visando burlar a fiscalização (CHARVET-ALMEIDA, 2006).

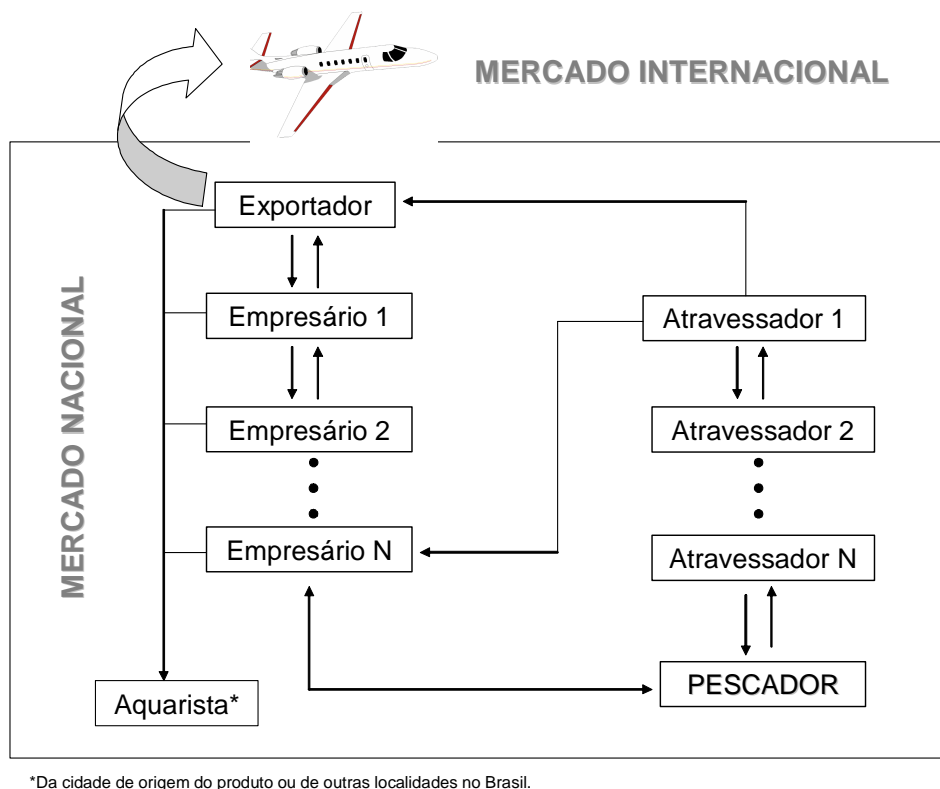


Figura 146: Fluxograma da cadeia de comercialização de peixes ornamentais oriundos da calha do Rio Xingu.

Os preços de comercialização das espécies de peixes ornamentais foram informações de difícil acesso e talvez até imprecisão, uma vez que a comercialização deste produto é alvo de competição entre os fornecedores e compromete as relações de amizade e fidelidade que existe entre exportadores e compradores. Contudo, após uma busca de fornecedores na internet percebemos a diferença exponencial entre o preço de primeira comercialização e o preço de venda nos aquários e *pet shops* nacionais e internacionais (Tabela 75).

A falta de coerência entre o que é declarado nas guias de exportação e o que realmente é transportado é outra característica típica deste setor. Durante todo o trajeto da carga de peixes, estas guias atuam como documentação de autorização do transporte dos peixes,

porém, em muitas situações os exportadores são notificados a pagar multas pela omissão ou inobservância do transporte das espécies declaradas.

Tabela 75: Preço da primeira comercialização, preço de venda aos aquários e preço ao consumidor final (R\$) de espécies de peixes ornamentais oriundos do Rio Xingu.

| Espécies (nome vulgar) | Valor de compra (R\$) | Valor de venda (R\$) | Preço (R\$) consumid or final* |
|------------------------|-----------------------|----------------------|--------------------------------|
| Amarelinho | 0,60 – 1,00 | 1,20 – 2,00 | Sem informação |
| Picota ouro | 1,00 – 2,00 | 3,00 – 3,50 | 48,00 |
| Bola azul | 0,50 | 1,00 – 1,20 | Sem informação |
| Bola branca | 0,50 | 1,00 – 1,20 | 21,00 |
| Acari tigre | 1,00 | 2,00 – 2,50 | 17,00 |
| Acari Pão | 1,20 – 2,00 | 2,50 | Sem informação |
| Preto velho | 0,50 - 1,00 | 1,00 – 1,20 | 26,00 |
| Acari alicate | 1,00 | 1,00 – 1,20 | Sem informação |
| Cutia preta | 1,50 | 2,00 – 2,50 | Sem informação |
| Assacu | 5,00 – 7,00 | 10,00 – 12,00 | Sem informação |

* fonte: www.ecoanimal.com.br acessado em março/2008.

Informações sobre rendimentos e lucros mensais, foram obtidas junto aos pescadores. A renda mensal líquida provinda destas pescarias, para o pescador, oscila entre R\$1.000,00 e R\$1.500,00. As despesas com a embarcação, manutenção do compressor e alimentação somam, em média, R\$250,00/mês.

Uma estimativa grosseira dos lucros por viagem foi realizada por ocasião do acompanhamento das pescarias. Em média, cada pescador recebe R\$300,00, e realiza 4 viagens por mês. Entretanto como depende do produto de sua pescaria, este valor está sujeito às inúmeras oscilações concernentes às incertezas da pesca. A habilidade do pescador e a resistência das espécies capturadas durante as pescarias são diretamente proporcionais aos rendimentos. Os valores de renda média por pescador de R\$1.000 reais por mês, que estimamos na Ilha da Fazenda em 2007, coincidem com as estimativas que obtivemos através das entrevistas aos trabalhadores da pesca ornamental.

A renda dos atravessadores e empresários não pode ser estimada, nos levantamentos deste diagnóstico. Sabemos também que no final da cadeia, o lucro aumenta exponencialmente e que muitas das espécies em questão possuem altíssimos valores no mercado internacional. No preço final do produto, o frete representa mais da metade ou até dois terços do total. As linhas aéreas são assim parte chave da cadeia produtiva. Por

isso, o transporte de longa-distância de peixe ornamental se tornou um negócio importante para as companhias aéreas, sendo um setor altamente lucrativo. Sendo assim, este elo é vital na cadeia, mas não pode ser controlado pelas outras partes envolvidas, o que as torna extremamente dependentes.

Para o cálculo da receita total desta atividade, consideramos o número de pescadores ornamentais estimados no ano 2001 (500 trabalhadores na região do Médio Xingu) e a estimativa de renda média mensal acima referida. Assim, chegamos a uma receita bruta, na primeira comercialização, entre R\$500.000 e R\$750.000 por mês na região provindos desta atividade, para os meses nos quais a produção é boa, ou seja, os meses de período seco.

Pelos registros do IBAMA, a receita anual oriunda da pesca ornamental variou entre R\$400.000 e R\$800.000 entre 2001 e 2006. Como já se discutiu anteriormente, os níveis de ilegalidade desta atividade, que usa meios de escoamento da produção que não são visíveis aos coletores de dados e à sonegação de informação, devido aos mesmos motivos, nos fazem concluir novamente que estes números estejam muito subestimados. Considerando uma produção de 2 milhões de exemplares ao ano e um valor médio de 2 reais por indivíduo, a receita total estimada para esta atividade, na primeira comercialização seria de, no mínimo, R\$4.000.000 por ano.

Sociologia da pesca ornamental

Os pescadores de peixes ornamentais ou são moradores das cidades da região ou fixam residências nas áreas próximas aos pesqueiros como forma de otimizar o acesso aos locais de trabalho. Os que atuam na região à montante de Altamira, moram geralmente em Altamira (66%). Os que atuam na região de Belo Monte, moram nesta localidade (10%) ou em outras vilas e comunidades dos municípios de Vitória do Xingu e Senador José Porfírio (24%). Estes pescadores normalmente não são donos das terras onde fixam residência, mas já residem nas áreas invadidas há pelo menos 4 anos, em alguns casos famílias inteiras já habitam determinadas áreas marginais do Rio Xingu a mais de 30 anos. A qualidade das moradias reflete a condição de vida deste grupo. Em geral são casas sem energia elétrica - salvo os que moram na cidade de Altamira - e sem acesso à água tratada, fato que pode justificar a observação da grande incidência de doenças gastro-intestinais, principalmente entre as crianças.

A etnia dos grupos de pescadores é bem diversa, incluindo brancos, índios e mestiços que em 94,8% são casados ou em relações estáveis, apenas 5% são solteiros. As famílias desta categoria de pescadores são bastante numerosas, igual que outros pescadores artesanais do estado do Pará, com extremos de até 13 filhos em uma única família e média de 4.

Os pescadores podem ser muito jovens (média de idade de 29 anos), ou atuam desde muito cedo nesta atividade, tendo encontrado alguns já com 13 anos de idade. A presença de crianças e adolescentes na atividade é, portanto, bastante comum. Os

pescadores entrevistados atuam na atividade, em média, há pelo menos 12 anos. A grande maioria é natural de Altamira ou dos municípios de Brasil Novo e Senador José Porfírio, totalizando 93% dos entrevistados. Apenas 7% dos pescadores são naturais de outros estados do Brasil, como Maranhão e Paraná.

Os pescadores trabalham na pesca em período integral ou, às vezes, parcial, alternando a pesca ornamental com a pesca de consumo e com a agricultura. Também existem pescadores eventuais, que participam da atividade ocasionalmente, para capturar peixes de maior valor, quando precisam de um reforço na renda familiar. Os pescadores que moram em Altamira possuem melhores condições de vida e nível de renda. Neste caso, a maioria deles (72%) é detentor de uma embarcação própria, geralmente uma “rabeta”, utilizada para pescar.

Os pescadores mais experientes conduzem seus filhos ou filhos de amigos ou conhecidos na atividade; nestes momentos estes funcionam como multiplicadores da prática, embora muitos pais tenham expectativas diferentes quanto ao futuro dos filhos. Muitos acreditam que a insalubridade das pescarias de peixes ornamentais não garante condições dignas de vida.

Apesar da sua importância como base da cadeia produtiva, os interesses dos pescadores não são muito bem representados na sociedade nem na política, o que faz com que poucas demandas sejam encaminhadas para garantir reformas que garantam melhores condições de captura e comercialização. Poucos pescadores (40%) são associados às colônias de pescadores dos municípios de Altamira (Z-57) e Vitória do Xingu (Z-12). Neste caso, eles se declaram pescadores de peixes para consumo, uma vez que a categoria de pescadores de peixes ornamentais não existe no âmbito da colônia de pescadores. Entretanto, mesmo os que são cadastrados na colônia normalmente estão inadimplentes com as mensalidades! Em uma tentativa de superar este problema foi criada uma associação de pescadores de peixes ornamentais em Vitória do Xingu, porém a mesma parece estar, no momento, desativada, apesar de que os pescadores entrevistados não souberam informar o motivo.

Conflitos de todos os tipos são comuns entre os pescadores de peixes ornamentais (Figura 147). Comentários sobre disputas entre atravessadores ou exportadores são as mais frequentes. Em alguns casos, recebemos denúncias informais de graves de agressões pessoais. De maneira geral, foram identificados conflitos em várias esferas, dentre as quais as relacionadas à cadeia de comercialização parecem ser as mais evidentes. A falta de conhecimento sobre o destino dos produtos da pesca, a dependência do atravessador e, conseqüentemente, a pouca valoração do produto, a falta de organizações de classe, o desconhecimento dos seus direitos e da legislação são temáticas muito discutidas entre os pescadores. Agregamos a esta lista a carência de pesquisas que reflitam o status da exploração dos estoques e esforço pesqueiro, que impedem validar a legislação vigente e suas proibições, bem como a falta do monitoramento da atividade, para acompanhar as tendências da produção ao longo do tempo.

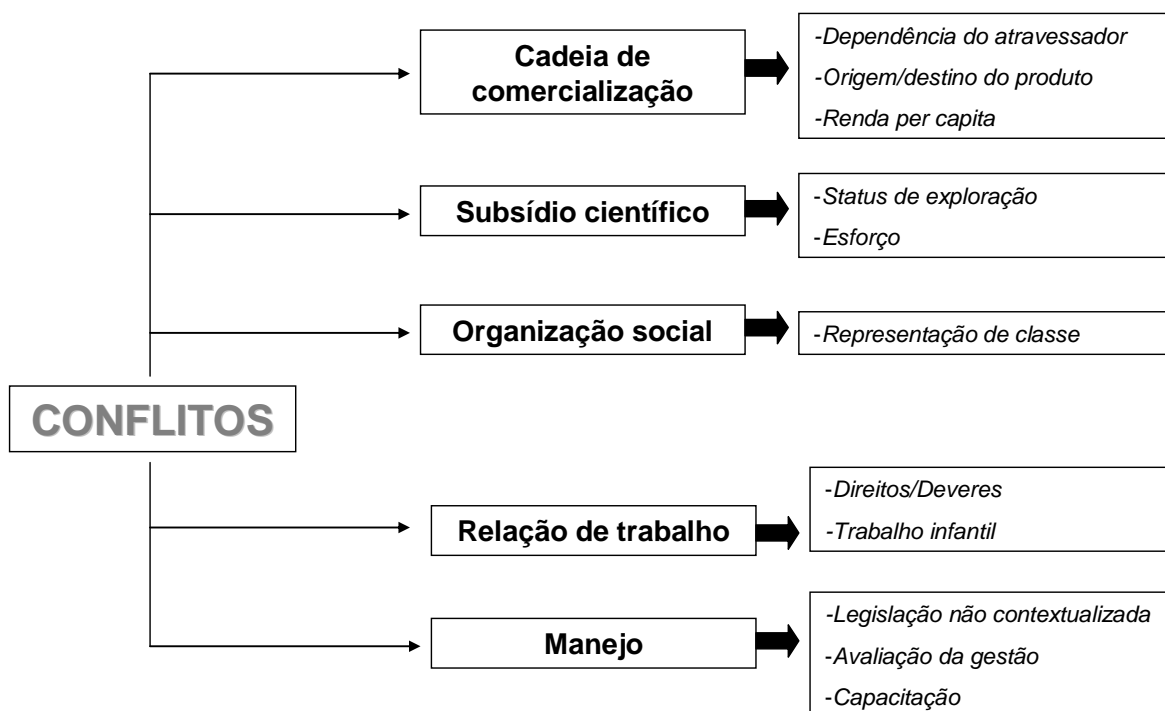


Figura 147: Esquema dos principais conflitos e carências observadas na pesca de peixes ornamentais no médio Rio Xingu.

Durante o trabalho de campo, sentimos um clima de desconfiança ou mesmo revolta, em relação a nossa presença nos pesqueiros. Isto porque, segundo relataram, anteriormente, pesquisadores realizaram pesquisas na região e pouco tempo depois disso, surgiram portarias do IBAMA proibindo a captura de acari zebra (*Hypancistrus zebra*) e da arraia preta (*Potamotrygon leopoldi*), duas espécies consideradas “carro chefe” da produção, pela sua rentabilidade. Assim, ficou a impressão que o aumento de conhecimentos científicos poderia significar maiores restrições à atividade, o que não é naturalmente desejado por eles. Da mesma forma, em alguns locais de desembarques os pescadores receberam ordem dos comerciantes de não responder às entrevistas de pesquisadores, sobre a produção. Acreditamos que essas atitudes remetem a relacionamentos errados entre a academia e o setor produtivo. Isto dificultou muito o trabalho de monitoramento, que teve que ser realizado com sigilo e muitas vezes às escondidas. Assim, estes conflitos latentes devem ser considerados nas futuras ações de projetos na região e nas estratégias de inserção regional.

Ordenamento da pesca ornamental

A pesca de ornamentais é alvo de muitas discussões entre grupos de trabalho por se tratar de uma atividade que gera um lucro que é relativamente desconhecido. Muitas empresas que atuam no ramo acumulam grandes quantidades de notificações (multas), que normalmente estão relacionadas ao transporte de animais sem nota fiscal licenciada

pelo mesmo órgão. As multas têm valores de R\$500,00 a R\$50.000,00 dependendo da espécie e as quantidades da mesma transportada de forma ilegal.

Não existe, até o momento, uma licença exclusiva para ser outorgada aos pescadores de peixes ornamentais; apenas alguns trabalhadores são registrados como pescadores profissionais, tanto no IBAMA. Isto demonstra a inadequação da legislação e o descaso para esta categoria de pescadores, já que, na realidade, o tipo de pesca no qual são registrados corresponde à captura de pescados que serão transportados e comercializados mortos (salgados ou congelados-resfriados), para o consumo e não vivos para aquários ou museus.

Em relação às normas de ordenamento, em 1989, a exportação de peixes capturados no Brasil era regulada por uma lista, publicada pela SUDEPE (Superintendência do Desenvolvimento da Pesca). Este documento listava como proibidas para aquários, somente aquelas espécies que eram utilizadas na alimentação humana. Quando foi criado o IBAMA (Instituto Brasileiro de Meio Ambiente e Recursos Naturais Renováveis), esta lista foi abandonada e uma nova lista (Portaria no.1 de 20.12.1989) contendo 45 espécies de espécies permitidas foi elaborada, sendo todas pertencentes a 5 gêneros (*Ancistrus* spp., *Peckoltia* spp., *Corydoras* spp., *Otocinclus* spp. e *Hyphessobrycon* spp.). Pouco depois várias adições elevaram o total de espécies para 79, com mais 7 gêneros (Portaria no. 477 de 14.03.1990). Após dois anos, uma nova lista surgiu (Portaria no. 62N de 10.06.1992) que continha 172 espécies e 3 gêneros permitidos para a captura. Atualmente, esta vigente a IN-MMA 13 de 09 de junho de 2005, com 180 espécies que têm sua comercialização e exportação permitidas no Brasil (Anexo 11).

Adicionalmente, como já mencionamos antes, existe também uma portaria (IN MMA nº 5 de 21 de maio de 2004) que proíbe a captura do acari zebra e da arraia preta, por serem consideradas espécies ameaçadas de extinção. Com a entrada em vigência desta proibição, os pescadores declaram que a atividade passou por momentos de intenso declínio, pois consideram economicamente insustentável a continuação do extrativismo com base apenas nas demais espécies.

Durante os acompanhamentos das pescarias e nas visitas a atravessadores encontramos espécies sendo coletadas ou comercializadas, que não constam na atual instrução normativa do IBAMA, como é o caso do acari boi de bota (*Panaque nigrolineatus*), acari marrom (*Hypancistrus* sp. “marrom”) e acari pão *Hypancistrus* spp., dentre outros. Esta última é uma das espécies mais frequentemente capturadas. Além disso, no exame das fichas de registros realizados no IBAMA, preenchidas para autorizar a exportação dos indivíduos, verificamos inúmeros nomes científicos que não correspondem aos nomes conhecidos pela literatura. Estes fatos alertam para o enorme caos de regulamentação e de controle, sob o qual está ocorrendo a exportação destes peixes vivos para o exterior. Em um país que se preocupa tanto com a conservação da sua biodiversidade, bem como em evitar a “bio-pirataria”, este descontrole da exportação de peixes do Rio Xingu, parece absolutamente inconsistente com a política de proteção ao nosso patrimônio genético.

CAPÍTULO 6 - OUTROS USOS DA ICTIOFAUNA

INTRODUÇÃO

A utilização dos recursos pesqueiros nos centros urbanos da região, seja como fonte de alimento, renda ou lazer identifica a cidade de Altamira e arredores como uma de suas principais características regionais. A importância do pescado na vida dos moradores pode ser medida a partir de atividades tais como o consumo de alimentos ou a pesca amadora. Na Amazônia o consumo de pescado per capita já foi aferido em diferentes trabalhos. Estimativas tomadas em comunidades ribeirinhas (CERDEIRA *et al.*, 1997; BATISTA *et al.* 1998; FABRÉ & ALONSO, 1998) e em cidades do interior da Amazônia Central (BATISTA, 1998), indicam uma taxa de consumo médio de pescado inteiro que varia entre 400 e 800g per capita dia⁻¹ e um abastecimento urbano no interior bastante variável, entre cerca de 60g per capita dia⁻¹ em Parintins e cerca de 160g per capita dia⁻¹ em Itacoatiara.

Este capítulo investiga o uso dos recursos pesqueiros nas cidades, através de três diferentes abordagens: i) comercialização de pescado na cidade de Altamira ii) consumo de pescado pelos moradores de Altamira e iii) ii) pesca amadora na região.

MATERIAL E MÉTODOS

No mês de dezembro de 2007 foram entrevistados os responsáveis ou donos de 30 restaurantes da cidade de Altamira. Este levantamento representou praticamente 100% dos restaurantes de maior tamanho e de maior visibilidade, representados por todos os da orla e praticamente todos os encontrados no centro urbano e pelo menos 50% dos menores empreendimentos encontrados na periferia. Existem algumas famílias que oferecem serviços de alimentação em locais de pouca visibilidade e provavelmente pouca representatividade, no que se refere ao volume de comercialização. Alguns restaurantes afirmaram não comercializar peixes no seu cardápio e por isso foram excluídos da análise.

Nessas entrevistas, foram investigadas questões relacionadas com a culinária que utiliza pescados, bem como os volumes comercializados de pescados por estes estabelecimentos comerciais. Os valores somados do consumo por item, em todas as refeições de cada dia foram divididos pelo número médio de comensais em cada dia, para obter a taxa de consumo diária per *capita*, daquele item. Valores médios foram posteriormente calculados e comparados com auxílio de análise de variância.

Também foi realizado um estudo sobre a quantidade de alimento ingerido e as fontes de proteínas na alimentação dos habitantes da Ilha da Fazenda e da cidade de Altamira, visando testar hipótese sobre a importância do pescado na dieta das famílias da região. Para tal, foram selecionadas residências de moradores da Ilha e da cidade de Altamira, buscando lares onde houvesse pessoas com capacidade e disponibilidade de pesar e anotar todos os itens de origem animal, consumidos durante 7 dias consecutivos. Cada dia da semana foi considerado uma réplica do consumo da família. A pesquisa na ilha da Fazenda foi realizada na estação seca e na estação chuvosa, entre 22 e 28 de setembro de 2007 e entre 26 de fevereiro a 6 de março de 2008, respectivamente. Para a

cidade de Altamira, as coletas sobre o consumo de proteínas foram feitas de 7 a 16 de dezembro. Diariamente, os responsáveis por esta pesquisa registravam em formulário específico (Anexo 12) o total de alimentos de origem animal, ingeridos em todas as refeições. Para a pesagem dos alimentos foram fornecidas balanças de mesa, de simples manuseio. Em cada residência houve um pequeno treinamento e posterior acompanhamento das primeiras pesagens, certificando a capacitação para a atividade.

No caso das 20 famílias de Altamira, estas foram distribuídas em quatro estratos: dois de acordo com o local da moradia, (um grupo que mora perto da beira do rio e do mercado e outro grupo que mora longe do centro da cidade) e dois estratos de acordo com a renda (alta e baixa renda). Esta estratificação parte da hipótese de que a acessibilidade do produto (perto do mercado e do porto) e o nível de renda afetam o consumo de proteínas e, especificamente, o consumo de pescado.

Os alimentos foram classificados em várias categorias, a saber: carnes (pescado, carne de boi, frangos, carne de porco, conservas, etc.), leite e ovos. A quantidade de leite foi medida em gramas, quando se tratava de leite em pó, ou transformada em peso, quando se tratava de leite líquido, de acordo com as especificações de conversão dos produtos lácteos em pó mais comuns no mercado (1 litro = 130g). Os ovos foram convertidos a peso (50g = 1 ovo de tamanho médio), segundo Souza *et al.* (2007). Os ovos de tracaçá foram convertidos a peso (1 ovo = 23,97g) segundo Lima (2007). Em cada residência foi escolhido um membro da família para realizar este trabalho, que após um treinamento ficou responsável pela aferição e preenchimento dos formulários durante os sete dias.

Ao todo, foram preenchidos 244 formulários, sendo 120 em Altamira e 124 na Ilha da Fazenda, com a participação de 38 famílias (de 4 a 5 membros em média), 10 na Ilha da Fazenda e 18 na cidade de Altamira (Tabela 76).

Tabela 76 – Número de amostras realizadas para investigar o consumo de fontes de proteínas nas famílias de Altamira

| Comunidade | Condição | Estação do ano | | | TOTAL |
|-----------------|---------------------------|----------------|----------|-------|-------|
| | | Seca | Enchente | Cheia | |
| Altamira | Perto do rio/classe alta | | 25 | | 25 |
| | Perto do rio/classe baixa | | 27 | | 27 |
| | Longe do rio/Classe alta | | 35 | | 35 |
| | Longe do rio/Classe baixa | | 33 | | 33 |
| Ilha da Fazenda | Perto do rio/Classe baixa | 67 | | 57 | 124 |
| TOTAL | | 67 | 120 | 57 | 244 |

Para o estudo da pesca amadora foram visitadas as cidades de Altamira, Vitória, Vila Nova e Senador José Porfírio, além da comunidade de Nossa Senhora de Nazaré, no Igarapé Tamanduá, município de Vitória do Xingu. Em todos estes locais foram entrevistados informantes qualificados para falar sobre as festividades e torneios relacionados com a pesca esportiva. Na cidade de Altamira foram também entrevistados os donos de pousadas dedicadas a este esporte, lojas de insumos e foi acompanhado o torneio do pacu seringa (*Mytilus rhomboidalis*), no mês de abril de 2008. Além disso, dados secundários e da literatura foram também utilizados.

Face à possibilidade de construção das barragens do Complexo Hidrelétrico de Belo Monte na região, os moradores da Ilha da Fazenda e da cidade de Altamira foram questionados sobre o empreendimento e quais os impactos que esta obra poderia acarretar à ilha, ao rio e aos moradores da região. Além das conversas informais, um questionário foi aplicado para 15 pescadores, sendo distribuídos equitativamente entre Altamira, Vitória do Xingu e Ilha da fazenda. O formulário (Anexo 13) solicita ao entrevistado que atribua uma nota (entre 0 e 10) para situações reais (produção de pescado, renda, etc.), numa perspectiva histórica (5 anos antes), presente (situação atual) e futura (5 anos adiante). A aplicação do formulário e a análise de dados seguiram a metodologia registrada em Isaac & Cerdeira (2003).

RESULTADOS

Consumo de alimentos e fontes de proteínas

A dieta dos moradores da região é composta por 13 itens de proteína animal, classificados em: i) aqueles provenientes de caça (capivara, jacaré, ovos de tracajá e queixada), ii) os comprados no comércio ou produtos beneficiados (leite, charque, conserva e mortadela), iii) os capturados no rio (peixes, tracajá) e iv) as carnes provenientes de criações (leite, frango, ovos de galinha, lingüiça, mocotó, porco e carne de gado), que não obrigatoriamente são criados na ilha (**Tabela 77**).

Todo dia são ingeridos produtos de origem animal. O consumo total de proteínas foi de quase 384 g per capita.dia⁻¹. Os maiores consumos médios foram para os pescados, resultando em 112 g per capita.dia⁻¹, seguidos de carne de gado, e frango com 103 e 64 g per capita.dia⁻¹, respectivamente. De acordo com estas informações cada morador da região consome um total de 41 kg de pescado por ano.

Na comparação entre as duas localidades, foram constatadas diferenças no consumo de peixes, caça, carne de gado, conservas e leite (Figura 148). Os moradores da Ilha da Fazenda comem definitivamente mais peixe e mais caça do que os moradores da cidade. O consumo médio de peixes na comunidade foi de 139g per capita.dia⁻¹ e o de caça (principalmente catitu e queixada), foi de mais de 20g per capita.dia⁻¹. Já em Altamira, o consumo de carne de gado, leite e conservas foi significativamente mais alto do que na comunidade. O consumo médio de peixes da cidade foi somente de 85g per capita.dia⁻¹ (**Tabela 77**).

De acordo com os mesmos dados, os moradores da ilha comem peixe 3 dias na semana e na cidade somente 2 dias na semana. Os peixes mais consumidos foram o tucunaré, pacu, acari e curimatã. Frango e carne de gado são consumidos, em média, 2 vezes por semana. Ovos de galinha são consumidos com a mesma frequência do que pescados, três dias por semana. O tracajá e a caça são consumidos em taxas relativamente altas, de 31 e 18 g per capita.dia⁻¹, e uma vez cada 10 a 20 dias.

Tabela 77 – Consumo diário médio (g per capita.dia⁻¹) de alimentos de origem animal na comunidade de Ilha da Fazenda (rural) e na cidade de Altamira (urbano) e valores de F e p resultantes da ANOVA.

| Alimento | Consumo total | Consumo Urbano | Freqüência Semanal Urbano | Consumo Rural | Freqüência Semanal Rural | F | p |
|--------------|----------------|----------------|---------------------------|----------------|--------------------------|--------|-------|
| Caça | 20.56 ± 10.55 | 9.57 ± 11.40 | 0,23 | 31,18 ± 17.55 | 0,85 | 4,120 | 0,043 |
| Camarão | 0.78 ± 1.09 | 1,59 ± 2.22 | 0,12 | 0,00 ± 0.00 | - | 2,080 | 0,151 |
| Carneiro | 0.61 ± 0.86 | 1,25 ± 1.75 | 0,12 | 0,00 ± 0.00 | - | 2,059 | 0,153 |
| Conservas | 22.19 ± 6.78 | 33.85 ± 11.94 | 2,16 | 10,91 ± 6.25 | 0,90 | 11,568 | 0,001 |
| Frango | 64.36 ± 18.19 | 51.21 ± 23.08 | 1,52 | 77,09 ± 28.12 | 1,75 | 1,970 | 0,162 |
| Gado | 102.84 ± 17.12 | 126.26 ± 26.64 | 4,61 | 80,19 ± 21.30 | 2,71 | 7,202 | 0,008 |
| Leite | 27.32 ± 7.24 | 55.46 ± 12.98 | 4,96 | 0,08 ± 0.16 | 0,06 | 73,767 | 0,000 |
| Ovos Galinha | 22.20 ± 4.33 | 19.14 ± 5.27 | 2,57 | 25,15 ± 6.85 | 2,94 | 1,882 | 0,171 |
| Ovos Tracajá | 0.56 ± 0.78 | 0.00 ± 0.00 | - | 1,10 ± 1.53 | 0,11 | 1,944 | 0,164 |
| Peixe | 112.25 ± 24.52 | 84.65 ± 29.92 | 2,10 | 138,97 ± 38.43 | 3,05 | 4,833 | 0,029 |
| Porco | 0.79 ± 0.95 | 1.60 ± 1.93 | 0,18 | 0,00 ± 0.00 | - | 2,789 | 0,096 |
| Sururu | 0.82 ± 1.14 | 1.67 ± 2.32 | 0,12 | 0,00 ± 0.00 | - | 2,084 | 0,150 |
| Tracajá | 8.93 ± 9.16 | 0.00 ± 0.00 | - | 17,57 ± 18.02 | 0,34 | 3,605 | 0,059 |
| Total | 384.21 ± 31.53 | 386,25 ± 42.04 | 7 | 382,24 ± 47.41 | 7 | 0,016 | 0,901 |

Agrupando os tipos de alimentos, os moradores da Ilha consomem quase 156g per capita.dia⁻¹ que extraem do rio, 157g per capita.dia⁻¹ dos animais de criação, além dos ovos de galinha, 32g per capita.dia⁻¹ que provêm das atividades de caça e somente 10g per capita.dia⁻¹ de produtos beneficiados, adquiridos no comercio. Estes índices de consumo reportam à importância do uso dos recursos naturais e do rio para esta comunidade, cuja subsistência depende diretamente da conservação dos mesmos.

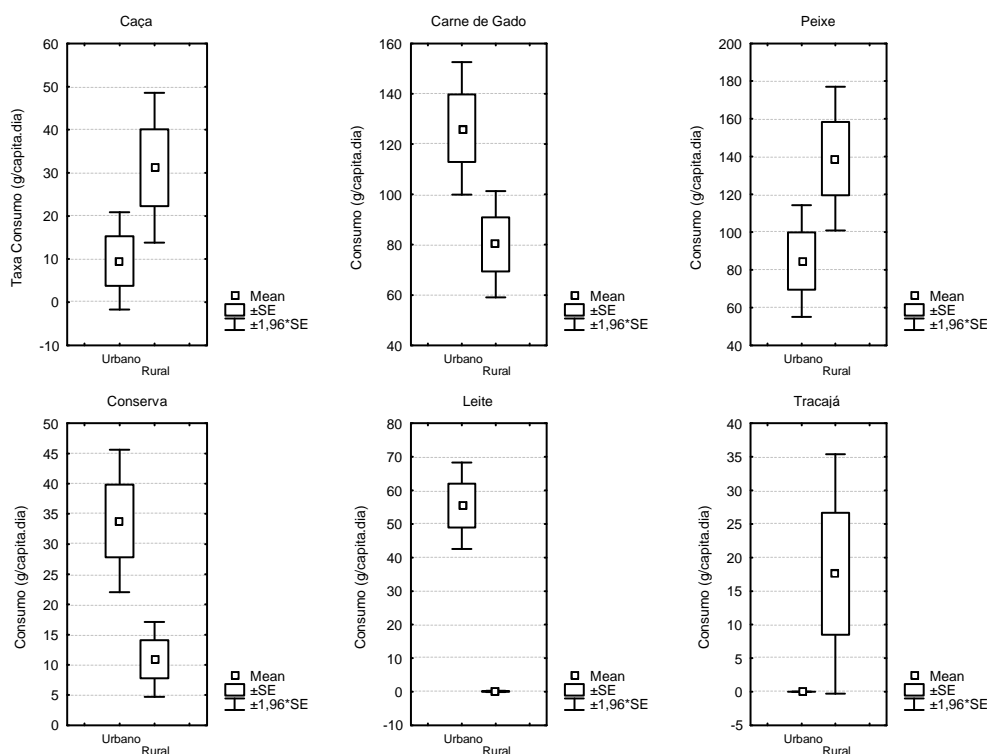


Figura 148 – Comparações do consumo médio (g per capita.dia⁻¹) de carne de caça, carne de gado, peixes, conservas, leite e tracajá, entre os moradores da comunidade de Ilha da Fazenda e os da cidade de Altamira

Os moradores de Altamira se alimentam principalmente de carne de gado, cuja ingestão é de 126 per capita.dia⁻¹, ou 32% do total. Depois da carne os peixes, o leite e o frango são a base protéica da dieta. A caça ocupa quase 2% do total. Camarões, sururu, carne de porco e de carneiro são ocasionais, na dieta dos moradores da cidade. O consumo médio de peixes, com 84 g per capita.dia⁻¹, é 24% inferior ao observado na comunidade da Ilha da Fazenda (Figura 148). Esta estimativa corresponde a aproximadamente 31kg por ano.

O consumo de leite e de carne de gado ocorre em 5 dias da semana. A carne de gado é consumida uma vez cada dois dias. Peixe, frango, conservas e ovos de galinha são consumidos duas vezes por semana.

Comparando os estudos realizados na Ilha da Fazenda e na cidade de Altamira, conclui-se que o pescado é um importante alimento para o suprimento dietético dos moradores da região. O consumo anual estimado entre 41 e 31kg por pessoa, para a cidade e para as comunidades ribeirinhas, é muito alto, representando mais do dobro do que a média mundial, de aproximadamente de 15kg per capita.ano⁻¹ (DELGADO et al., 2003).

As comparações entre os diferentes estratos amostrados na cidade de Altamira, demonstraram diferenças significativas ($F_{1,118}=5,70$; $p=0,0185$) no consumo de pescado. Mesmo sendo na cidade, a população de baixa renda consome duas vezes mais

quantidade de pescado do que a população mais favorecida, o que novamente demonstra a importância social e econômica do pescado na região, no fornecimento de condições de alimentação saudável para as camadas mais desfavorecidas da sociedade (Figura 149). Nenhum dos outros itens alimentares encontrados na dieta apresentaram diferenças significativas em relação a estas categorias. A classificação das moradias pela distância do centro da cidade ou do rio, não resultou em diferenças em relação ao consumo de pescados.

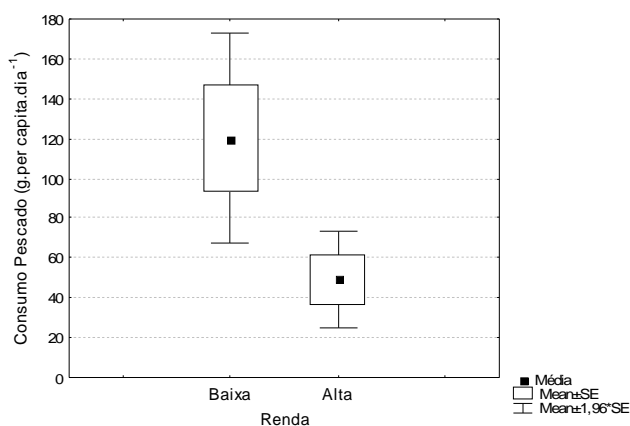


Figura 149 - Comparação das médias, erro padrão e IC das taxas de consumo de pescado das famílias de Altamira de acordo com o nível de renda.

Em relação às preferências de espécies, apenas para o curimatã o valor de p do teste foi muito próximo de 0,05, indicando que esta espécie é consumida preferencialmente pelas populações com menor nível de renda.

As comparações entre diferentes estações do ano, feitas pra os dados da Ilha da Fazenda, indicaram consumos ligeiramente maiores de carne de caça, tracajás e peixes durante o verão e carne de gado, durante o inverno, mas o resultado do teste não demonstrou diferenças significativas.

Consumo de pescado nos restaurantes de Altamira

O município de Altamira apresenta uma culinária que destaca a presença do peixe nos pratos servidos nos comércios da sede, o que indica as preferências alimentares dos moradores e visitantes da cidade.

O fornecimento dos pescados nos restaurantes é feito de forma oportunística, pelos vendedores de peixe, que por sua vez compram o pescado na hora do desembarque nos portos da cidade, ou então é adquirido na feira, no centro da cidade, de acordo com a demanda do momento e oferta de preço. Dos 30 restaurantes abordados, apenas 4 citaram que compram sempre de um único vendedor.

Nos restaurantes visitados, o prato mais comumente consumido é o “filé de peixe”. Aparentemente, há uma preferência local pelo peixe filetado e rara vez os clientes consomem postas ou peixes inteiro. Apesar da maioria dos pratos serem feitos à base de filé, a maior parte dos restaurantes compram o peixe inteiro e filetam o produto no próprio estabelecimento. Isto por uma questão econômica, uma vez que o pescado filetado custa aproximadamente 2 vezes mais que o peixe inteiro.

A espécie preferida pelos consumidores é o tucunaré, *Cichla spp*, que representa 38% do volume adquirido pelos restaurantes, seguido pela pescada com 19% do total. Às vezes, tucunarés e pescadas são vendidos juntos, não podendo ser contabilizadas as quantidades individuais, e esta categoria, onde essas duas espécies estão agregadas, contribuiu com 19% do volume comercializado (Figura 150). Além do tucunaré e a pescada foram registradas outras espécies como: acari, dourada, filhote, pacu, pescada amarela (espécie marinha, trazida de Belém), pirarara, pirarucu e surubim. Considerando esta lista e a distribuição de algumas dessas espécies como o pirarucu e a dourada, que só ocorrem embaixo das cachoeiras e a pescada amarela que é uma espécie marinha, percebe-se que os peixes adquiridos também procedem de outros mercados como Belém e Vitória do Xingu.

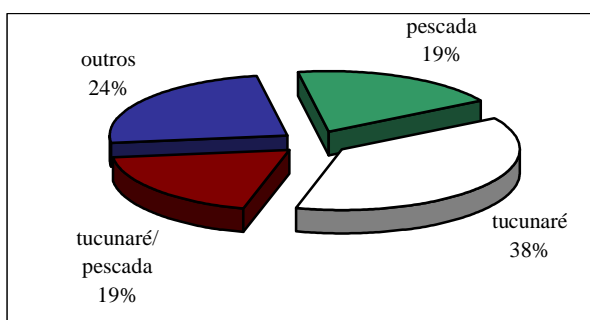


Figura 150 - Distribuição da compra de pescado nos restaurantes de Altamira por espécie.

Os preços médios de compra de pescado inteiro variaram de R\$3,00 até R\$6,10 kg⁻¹, dependendo da espécie. O maior valor (R\$6,10) foi pago pelo tucunaré, seguido pela pescada (R\$5,40) e o menor preço (R\$3,00) ficou por conta do acari e da pirarara. O menor preço por kg do filé foi para o filhote e a pescada, com cerca de R\$12,00; o tucunaré custou R\$13,00 kg⁻¹, sendo que o maior valor foi registrado para o filé do pirarucu que chegou a R\$14,00 kg⁻¹ (Tabela 78).

De acordo com estes resultados, o consumo de pescado através dos restaurantes de Altamira totalizou mais de 5,5 toneladas, para o mês de dezembro, sendo quase 60% inteiro, 38% em file e 2% em postas. Este volume corresponde a um valor equivalente a quase R\$45.000. Considerando um fator de aproveitamento de 30% para o filé de pescado (OGAWA & MAIA, 1999), devemos agregar a esta produção ainda 4,8 toneladas de desperdício no processo de filetagem, o que resulta em um total de mais de 10 toneladas por mês e um valor total comercializado de cerca de R\$70.000 para esse mês. Se esta produção fosse constante ao longo do ano, o volume de pescado comercializado através dos restaurantes seria de 120 t.ano⁻¹, correspondendo a R\$ 840.000. Esta produção representa aproximadamente 10% do total desembarcado nos portos da cidade, segundo estimado anteriormente neste trabalho. Contudo, respeitada a

sazonalidade dos recursos pesqueiros, espera-se que o uso destes recursos seja mais intenso durante os meses de maior pluviosidade, aumentando ainda mais os valores estimados em dezembro.

Cada prato utiliza em seu preparo cerca de 475g de pescado e custa, para o consumidor, em média, R\$11,40. Considerando que são comercializadas, em média, 9 refeições por dia contendo peixes, para 30 restaurantes, temos um consumo de 128,35kg.dia⁻¹; assumindo 26 dias de trabalho por mês e esta média de vendas, temos que em 12 meses serão comercializados cerca de 84.240 refeições, que consumirão mais de 40 toneladas de pescado e renderão aos restaurantes cerca de R\$964.080.ano⁻¹ de receita bruta.

Tabela 78 - Quantidade de pescado adquirido pelos restaurantes do município de Altamira por espécie e forma de comercialização e seus respectivos valores para o mês de dezembro de 2007.

| ESPÉCIES | TIPO | QUANTIDADE (KG) | PREÇO MÉDIO (R\$.KG) | VALOR (R\$) | % |
|--------------------|---------|-----------------|----------------------|--------------|------------|
| Acari | inteiro | 180 | 3 | 540 | 3.3 |
| Dourada | filé | 48 | 13 | 624 | 0.9 |
| | inteiro | 81.2 | 5 | 406 | 1.5 |
| Filhote | filé | 112 | 12 | 1344 | 2.0 |
| | inteiro | 60 | 5 | 300 | 1.1 |
| Pacu | inteiro | 138 | 5 | 621 | 2.5 |
| Pescada | filé | 195.6 | 12 | 2335 | 3.6 |
| | inteiro | 790 | 5 | 4246.3 | 14.4 |
| | posta | 60 | 6 | 360 | 1.1 |
| Pescada amarela | filé | 32 | 16 | 512 | 0.6 |
| Pirara | inteiro | 40 | 3 | 120 | 0.7 |
| Pirarucu | filé | 140 | 14 | 1960 | 2.5 |
| Surubim | inteiro | 70 | 3 | 236.3 | 1.3 |
| Tucunaré | filé | 746 | 13 | 9511.5 | 13.6 |
| | inteiro | 1256 | 6 | 7650.2 | 22.9 |
| | posta | 82 | 6 | 492 | 1.5 |
| Tucunaré/Pescada | filé | 630 | 12 | 7434 | 11.5 |
| | inteiro | 400 | 5 | 2100 | 7.3 |
| Vários | filé | 160 | 12 | 1920 | 2.9 |
| | inteiro | 272 | 7 | 1904 | 5.0 |
| Total geral | | 5493 | | 44616 | 100 |

Pesca Esportiva e Lazer

A pesca amadora ou esportiva é um componente do ecoturismo, entendido como uma forma alternativa de lazer, na qual os elementos naturais e culturais são foco principal de atração e atenção do viajante. Esta atividade é geradora de uma cultura conservacionista e é considerada como um dos mais importantes vetores para o desenvolvimento sustentável. Hoje em dia, o ecoturismo é um dos setores com maior índice de crescimento econômico no mundo, movimentando cerca de US\$ 3,5 trilhões.ano⁻¹ e 300 milhões de empregos. Nos próximos anos, estima-se um incremento de aproximadamente 10% para este setor (MMA, 1995).

Na região de estudo, o ecoturismo existente é focado, principalmente, para a pesca amadora ou esportiva. Ou seja, trata-se de turistas ou moradores da região que utilizam os recursos pesqueiros com a finalidade de lazer. Contudo, todas as fontes consultadas concordam que esta atividade ainda tem um grande potencial de desenvolvimento na região, sendo hoje em dia ainda muito tímida e desorganizada.

Torneios de pesca

Nas visitas ao campo foram detectados 4 torneios de pesca esportiva, sendo o maior o torneio do pacu seringá, em Altamira no mês de abril, seguido pelo Festival do Caratinga, em janeiro, em Senador José Porfírio (Tabela 79).

Tabela 79 – Torneios de pesca esportiva detectados na região de estudo.

| Localidade | Data | Espécie alvo | Nr. de participantes |
|-------------------------|-------------|--------------------------|-----------------------------|
| Altamira | Abril | Pacu seringá | 300 (2008) |
| Senador José Porfírio | Janeiro | Caratinga | 20-30 (2008) |
| Vila Nova | Junho | Curimatã | 1000 |
| Nossa Senhora de Nazaré | Abril | Pacu (todas as espécies) | 5-10 |

O torneio de pacu seringá *Mylus rhomboidalis* na cidade de Altamira vêm sendo realizado desde o ano de 1999 na cidade, com algumas interrupções em 2002 e 2003. Desde 2004 o evento vem sendo executado pelo Xingu Praia Clube, de Altamira. Neste ano, mais de 300 participantes se inscreveram no torneio, sendo 10% de fora da região (principalmente, PA, MG, SP, ES, GO, TO, AM). Cada equipe, composta de 3 pessoas, pagou uma taxa de R\$150,00 para concorrer. Estima-se que uns 800 exemplares dessa espécie foram capturados no dia da pesca, entre as 5:00 e as 18:00 h, com caniços e linhas, e utilizando a fruta da seringá como isca. O torneio vem sendo discutido no Conselho Municipal de Turismo, que está buscando incorporar às regras o sistema de “pescue e solte”, bem como limitar a área de atuação dos pescadores que hoje é ilimitada ao longo do rio. Isto visa que o torneio signifique também um marco de educação e preservação ambiental na comunidade, evitando ao máximo a mortalidade dos peixes. O evento movimentou cerca de 200.000 reais em dinheiro, além da aceleração econômica nos dias anteriores e posteriores do mesmo, através das lojas de insumos, pousadas e hotéis, passagens aéreas, transporte terrestre e fluvial e outros serviços. Por ser um evento em um clube da cidade, a quantidade de participantes é ainda limitado. Estima-se que umas 1.500 a 2.000 pessoas participaram este ano das festividades do clube.

O torneio do caratinga *Geophagus proximus* ou *G. altifrons*, da cidade de Senador José Porfírio, ocorre no mês de janeiro, na época em que a espécie é mais abundante. O torneio é organizado pela Secretaria Municipal de Meio Ambiente. Nele participam aproximadamente 30 pescadores, que devem capturar o menor e o maior peixe entre 7:00h e 10:00h com linha de mão, um anzol e minhoca como isca. Somente são retirados, definitivamente do rio, dois peixes. Os peixes intermediários, que não atendem aos critérios, são descartados e devolvidos ao rio. O evento movimenta pelo menos 150.000 reais, que é o investimento da Prefeitura, além do aquecimento da economia local, que favorece restaurantes, hotéis e pousadas, dentre outros. Estima-se que a cidade receba uns 10.000 visitantes nessa época, o que significa o dobro dos moradores locais.

A festa do curimatã, *Prochilodus nigricans*, na Vila Nova, no município de Senador José Porfírio, também é uma atividade relacionada com a pesca. Esta festividade não contempla um torneio, mesmo porque esta espécie não pode ser capturada com linha e anzol. Contudo, a comunidade prepara para o evento todo tipo de refeições e receitas contendo o curimatã, que os visitantes podem degustar ao longo de um final de semana entre os meses de Junho e Julho. Cada refeição é vendida a R\$1,50. Participam da festa umas 1.000 pessoas (500 visitantes e 500 locais). No último ano, foram arrecadados quase 4.000 reais, resultando em um lucro de R\$1.200, investidos em melhorias da igreja da comunidade.

Uma festividade pequena é realizada na comunidade de Nossa Senhora de Nazaré, também de Senador José Porfírio, às margens do Igarapé Tamanduá, que focaliza a pesca de pacus do gênero *Myleus*. Desde 2007, no final do mês de abril, alguns pescadores capturam os pacus durante duas horas, de 9:00h a 11:00h. Após o torneio, que premia os maiores peixes e têm jogo de futebol, festa dançante e outras atrações populares. O lucro obtido com a festividade, no último ano, foi de 1.200 reais, os quais foram investidos na escola da comunidade.

Concluindo, observa-se que as festividades e torneios de pesca, mesmo que ainda incipientes tem um potencial relativamente amplo para crescimento. Isto é verdadeiro em função da enorme abundância de recursos ícticos do rio e das belezas naturais da região, que incentivam o turista.

Além dos torneios relacionados com a pesca esportiva, outras festividades atraem os turistas para a região, o que implica indiretamente certa pressão sobre os recursos naturais, particularmente os recursos pesqueiros e as praias. Destacamos, as festividades de São Sebastião, em janeiro, o Carnaval, vários enduros ciclísticos e motociclísticos, a Feira Agropecuária, e o festival de grupos folclóricos, todos da cidade de Altamira.

Infra-estrutura e comercio

A pesca esportiva na região é praticada também durante boa parte do ano, por turistas isolados ou em grupos, que vêm de várias localidades, inclusive do exterior, para pescar

no rio Xingu. Além disso, a pesca esportiva é uma tradição cultural e ocupa nos finais de semana e nas férias os próprios moradores das cidades da região, particularmente Altamira, mas também Brasil Novo, Medicilândia e outras. O período considerado mais movimentado é o verão, entre os meses de Junho e Dezembro, mas eventualmente visitantes podem vir também na estação mais chuvosa. Os turistas focalizam as suas capturas para espécies tais com o tucunaré (*Cichla* sp), a pirarara (*Phractocephalus hemiliopterus*), a cachorra (*Hydrolicus armatus*), surubim (*Pseudoplatystoma fasciatum*), e outros de menor importância. A região conta com duas pousadas na beira do rio, que se dedicam a receber este tipo de turismo.

A Pousada Salvaterra (Figura 151), a uns 60km a montante de Altamira, tem capacidade para quase 40 pessoas, em 5 chalés, mas já fez acampamentos com quase 400 pessoas. Os visitantes podem realizar passeios em trilhas, viagens de barco ou voadeira, com pilotos e embarcações fretados de Altamira, além de visitar as belezas naturais da região, degustar as comida típica e receber atendimento personalizado. O local atende tanto turistas estrangeiros como brasileiros, e muitas vezes turistas regionais de Brasil Novo, Uruará e outros municípios próximos. Um tempo atrás vinham preferencialmente turistas japoneses, que contratavam pacotes de uma semana de pescaria, com tudo incluído, a um valor de aproximadamente R\$3.600.00 por pessoa.



Figura 151 – Fotografias da posada Salvaterra e suas atividades culinárias e de pesca esportiva relacionadas com o uso dos recursos ícticos. (Fotografias cedidas pelos responsáveis da Pousada).

A pousada Rio Xingu (Figura 152) está localizada no final da Volta Grande, em uma região bastante isolada e bonita do rio, pela abundância de corredeiras e cachoeiras. O empreendimento possui uma lotação de 20 pessoas em apartamentos duplos, além das dependências de cozinha, salas de estar e piscina. É visitada quase exclusivamente por turistas de outros estados (principalmente SP, e MG) e do exterior (principalmente, USA). Recebe aproximadamente 200 hóspedes por ano no período de safra, durante a estação mais seca. A captura ocorre no rio Xingu e é realizada com linhas e caniços e os princípios do “pesque e solte” são bem restritos. Isto porque não é permitida a retirada de nenhum exemplar capturado, fora da área do sítio. Desta forma, somente são extraídos do rio, os peixes que servirão para a alimentação dos hóspedes e funcionários da pousada. A pousada oferece os serviços de 10 guias e possui 8 voadeiras, que realizam excursões para pescar. Os trabalhadores do empreendimento são, na sua maioria, moradores da região. A pousada oferece pensão completa e todos os insumos

para a pesca. O pacote de uma semana custa R\$3.200 por pessoa e permite a pesca em toda a área exclusiva do sítio.



Figura 152 – Fotografias da Pousada Rio Xingu, empreendimento do sítio pesqueiro da Volta Grande. (Fotografias cedidas pelos responsáveis da Pousada)

A pousada Rio Xingu, tem como particularidade, o fato de estar localizada em uma área protegida, denominada “Sítio Pesqueiro Turístico Estadual Volta Grande do Xingu”. Um sítio pesqueiro é um espaço territorial de domínio público, especialmente protegido, para promover o manejo sustentável e o desenvolvimento de atividade de lazer, cultura e turismo ecológico, através de um empreendimento privado. Esta categoria de divisão territorial é amparada nos artigos 73, 75 e 76 da lei estadual 5.887, de 09.05.95 e conforme determina a lei estadual Nº 6.167, de 07.12.98, o decreto estadual Nº 3.551/99 e o decreto estadual Nº 3.553/99. O sítio foi decretado pelo governo do Estado, de acordo com a resolução do Coema Nº30, de 014 de junho de 2005. Para tal usaram-se como documentos os estudos de prospecção realizados por técnicos da Secretaria de Meio Ambiente do Estado do Pará. O sítio possui teoricamente espaço para três empreendimentos, ao todo, mas apenas um atua no momento. Deve-se ressaltar que o sítio ainda não possui um plano de manejo, apesar de ter sido decretado há quase três anos. Para sua implantação não foi realizado um estudo de impacto e nem foram registradas as atividades ou pessoas que iram ser afetadas negativamente pela criação desta reserva.

Estes fatos ignoraram, portanto, a existência de pescadores comerciais (de consumo e principalmente ornamentais) que usava essa área para suas atividades geradoras de renda. Assim, não é de estranhar que diversos conflitos tenham sido registrados na região, devido ao questionamento dos pescadores sobre a legalidade do sítio, por um lado, e ao zelo com que são resguardados os direitos do empreendimento por parte das autoridades fiscalizadoras. Recentemente, este sítio pesqueiro foi questionado pelo Ministério Público Federal, por se entender que a proibição da entrada de pescadores nas águas do rio, violava os direitos básicos da comunidade ribeirinha local e de indígenas, que tradicionalmente habitam a região e utilizam o rio como meio de subsistência. Ao ser impedidos de trafegar na área e usufruir dos recursos naturais necessários à sua sobrevivência o juiz entendeu que este sítio atuava de forma inconstitucional. Contudo, este questionamento não teve sucesso e o sítio continua suas funções, apesar dos conflitos por ele gerados.

Até alguns anos atrás existia também outra pousada de nome Tabaquara à montante de Altamira, que trabalhava exclusivamente com turistas europeus, e possuía um acordo com a FUNAI, para favorecer as tribos indígenas na região, através da extração de óleos e essências, que eram exportadas para a firma “Bodyshop” de Inglaterra. Por desentendimentos com as autoridades brasileiras indigenistas, esta pousada está sem funcionar e suas instalações foram abandonadas pelos seus donos.

Fora as pousadas, a cidade de Altamira conta com uma dezena de hotéis de categoria regular (padrão uma estrela), que atendem ao turista regional. Há duas empresas (uma associação e uma empresa) que possuem pilotos e embarcações, para a realização de viagens de pesca ou de turismo. Ao todo, estas empresas possuem 11 barcos e 40 voadeiras com motor de popa, que durante os eventos de pesca esportiva e durante as férias de julho não param de funcionar. Durante os períodos de entressafra estas embarcações ficam um pouco mais ociosas, sendo ocupadas para a pesquisa ou para prospecções realizadas pelos órgãos do governo ou empresas particulares.

A cidade também conta com duas lojas que vendem insumos para a pesca esportiva que registram um faturamento mensal de aproximadamente R\$50.000 e estimam um atendimento de pelo menos 20 a 30 pessoas vindas de fora da cidade por mês. Além disso, existem uns 30 restaurantes na cidade para atender as exigências gastronômicas dos visitantes.

Aspectos institucionais

O turismo ecológico é considerado uma das grandes potencialidades da região, para sair da crise econômica e da estagnação destes municípios. As belezas naturais e a diversidade ecológica potencializam estes atrativos. Em seminário realizado recentemente, pela Paratur, com 150 representantes de entidades vinculadas ao turismo, a região de Altamira foi escolhida entre as 10 regiões com maiores atrativos para esta atividade. Este fato determinou que a região recebesse maior atenção por parte do governo e que os seus pontos de interesse turísticos e eventos, como o torneio de pesca do pacu seringá, fossem divulgados nas páginas oficiais do governo. Institucionalmente, o fato de o governo municipal ter apoiado a implementação de um Conselho Municipal de Turismo, que possui representantes do setor governamental (municipal, estadual e federal), setor produtivo e, inclusive dos pescadores profissionais, demonstra o interesse público no desenvolvimento desse setor econômico. Contudo, é opinião geral que os empreendimentos de turismo ecológico e as áreas de lazer do rio (praias, ilhas, pesqueiros) serão ameaçados pelos impactos ambientais do represamento do rio Xingu para a construção do complexo hidrelétrico de Belo Monte. Também há consciência, que mesmo sem o empreendimento, os municípios possuem vários problemas estruturais que freiam o crescimento desta atividade. Dentre estes, destacamos: as carências nas comunicações com as pousadas do interior (telefonia celular deficiente e conexões de internet); a falta de transportes regulares de grande porte, devido ao tamanho das pistas do aeroporto; a falta de uma operadora turística nas cidades da região; a falta de bons hotéis e restaurantes de qualidade internacional, a deficiência na segurança das embarcações, considerando as particulares condições de navegabilidade (perigosa) do rio Xingu, dentre outros.

No que diz respeito a pesca amadora, as deficiências institucionais são várias. Além dos conflitos evidentes da pesca profissional com a pesca amadora, que surgiram por conta da instalação do sítio pesqueiro de uso exclusivo para particulares, destacamos que não existe nenhum controle por parte do governo (nem municipal, nem estadual e nem federal) do número de pescadores amadores que pescam na região e de sua regularidade, conforme a lei. A exigência da apresentação de licença de pescador amador é, às vezes, até esquecida, nos torneios de pesca. A fiscalização das regras de pesca amadora é inexistente. Estes indicadores retratam a necessidade de uma regulamentação mais rigorosa em relação ao exercício desta atividade.

Expectativas da população em relação ao empreendimento

A construção de um empreendimento como o planejado para o rio Xingu tem sem dúvida aspectos controversos. As modificações que as obras irão produzir não se limitam às características do meio físico e biótico, mas alteram, principalmente, as condições de vida das comunidades envolvidas. O uso dos recursos naturais, particularmente, dos peixes, por parte das comunidades ribeirinhas, faz parte da cultura mais tradicional da região. Qualquer mudança nas formas de vida das mesmas, poderá se tornar um elemento considerado negativo para o desenvolvimento do empreendimento. Já os ganhos na qualidade e condições de vida da sociedade na região dependerá da atitude que a mesma demonstre em relação aos impactos das obras. Uma sociedade ativa e participativa poderá obter maiores vantagens para induzir ao desenvolvimento regional, policiando para que as condicionantes da obra sejam cumpridas e que os programas e projetos garantam a sustentabilidade ambiental do projeto. Estas considerações nos levaram a buscar o conhecimento das expectativas das comunidades moradoras sobre o futuro dos recursos ambientais da região.

Quando questionados sobre a vantagem ou desvantagem da construção de um empreendimento do porte da represa hidrelétrica de Belo Monte na região, os moradores levantaram pontos positivos e negativos, para a economia, para o ambiente e para a qualidade de vida. A população demonstra consciência sobre o fato de que toda intervenção do homem causa impactos no meio ambiente; mas acreditam que é preciso e possível mensurar os custos e os benefícios que podem ser gerados.

Uma parcela dos entrevistados (31%) posicionou-se contra o empreendimento, devido principalmente aos danos ambientais que poderão ser causados ao rio, que representa a principal fonte de renda e de alimentos da população.

Aproximadamente 56% dos entrevistados afirmaram ser a favor da construção das barragens, alegando, que esperam ser indenizados pelas perdas que irão sofrer e, quem sabe, podem ser remanejados para um lote na estrada Trans-assurini, considerados vantajosos em um cenário no qual o rio teria um nível bem mais baixo. Percebe-se que moradores têm uma grande expectativa de que a qualidade de vida melhore na comunidade com o AHE.

Alguns moradores não opinaram (13%), afirmando não saberem nada sobre o empreendimento. Nesse caso, reclamaram muito da falta de comunicação dos profissionais que visitam as comunidades, fazem levantamentos, tiram fotografias, medem, observam, mas não se identificam ou apresentam à população o seu trabalho.

De maneira geral, podemos observar que existe uma grande falta de informações acerca do empreendimento e suas características, começando pela área que será afetada, até sobre as possíveis conseqüências, nas áreas de diminuição da vazão e de inundação permanente. Os moradores não compreendem o que vai acontecer com as pescarias, tanto de consumo como a de peixes ornamentais, atividades consideradas vitais para sua subsistência. Existe a preocupação com a formação de poços de água parada, no setor do rio que irá ficar mais seco, pois sabem que isso irá aumentar os focos de malária.

No caso da formação do reservatório, existe a preocupação com o desaparecimento da caça e uma enorme insegurança quanto à posição do governo e das empresas, no que se refere ao suporte àqueles que serão afetados pelo empreendimento. Caso houver deslocamentos dos moradores para as agrovilas, existe o medo de aumentar a marginalidade no local. Manifestam preocupação sobre o futuro daqueles que nasceram nas comunidades e sabem pescar ou exercer algumas atividades voltadas à realidade daquele ecossistema, caso sejam remanejados. A maioria das pessoas imagina que o futuro que lhes aguarda será similar ao que foi relatado sobre a hidrelétrica de Tucuruí, afirmando que lá foram gerados muitos empregos, além de ter agilizado a economia regional. Porém, eles argumentam que têm medo da falta de continuidade destes empregos, já que um dia a construção vai acabar.

Quantificando as opiniões dos entrevistados, surge que no balanço entre os aspectos positivos e negativos, estes últimos prevalecem. Como aspectos negativos, os entrevistados afirmaram que com a implantação do empreendimento esperam que ocorra o aumento no preço da energia, a emissão de mais impostos, o aparecimento de mais doenças e mais problemas sociais. Tudo isto deverá gerar mais conflitos na região. Também eles entendem que a comunicação fluvial será mais difícil (particularmente para os moradores da Ilha da Fazenda), a distribuição de energia será deficiente e, principalmente, acham que haverá menos peixes para serem consumidos pela população. Os impactos negativos são atribuídos como conseqüência do crescimento populacional, que ocorrerá em função do empreendimento. Dentre os impactos positivos citam a construção de novas estradas e melhoria das já existentes, como a Transsurini; esperam que melhorem os serviços de segurança pública e educação, que se instalem mais comércios nas cidades, que aumentem as oportunidades de emprego e renda e, em fim, que aumentem os indicadores de progresso na região (Figura 153).

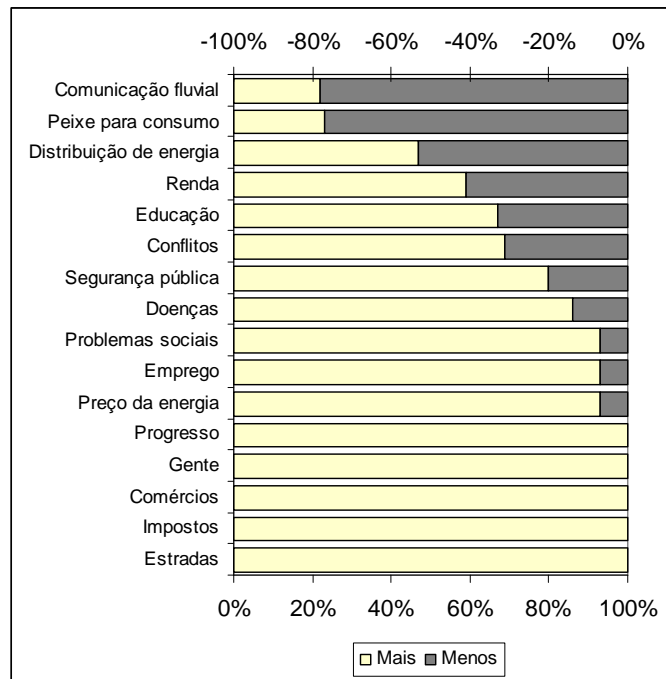


Figura 153 – Opinião dos moradores da região sobre os impactos do AHE de Belo Monte. As frequências representam o total de respostas sobre cada quesito.

Na pesquisa quantitativa sobre as expectativas da população em relação à produção pesqueira, os entrevistados acham que a produção de pescado para consumo humano vem diminuindo no rio Xingu, devido aos impactos do aumento do esforço de pesca sobre o ecossistema (Figura 154). Independente do empreendimento, a expectativa é que essa tendência continuará; mas com chegada da represa o processo deve se agravar, pois deverá aumentar a demanda por alimentos como o pescado na região.

Respostas similares foram dadas, quando questionados sobre a produção de peixes ornamentais. Eles indicaram a tendência decrescente no presente e também sua expectativa para o futuro. Alegam que os peixes ornamentais morrerão tanto pela inundação permanente, no reservatório, como pela diminuição da vazão, na Volta Grande. Mais ainda, eles prevêem uma intensa pressão de exploração, na Volta Grande, logo no início da operação, devido às mudanças no nível do rio, o que deve impelir os pescadores a aproveitar os estoques antes que suas áreas de pesca sejam reduzidas, pela falta de água.

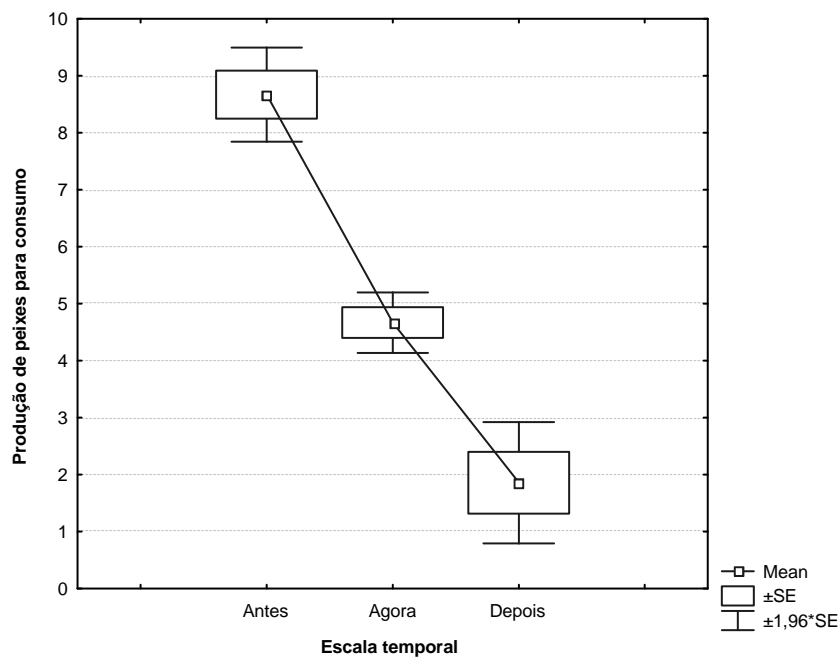


Figura 154 – Percepção dos pescadores da região em relação à evolução da produção pesqueira de peixes para consumo, aferida a partir de nota concedida pelos entrevistados em Vitória do Xingu, Altamira e Ilha da Fazenda.

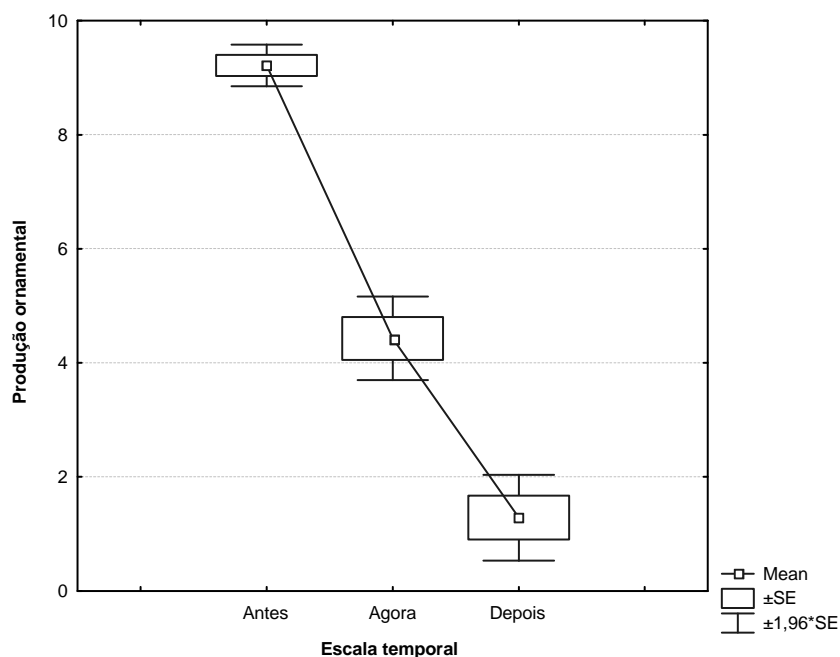


Figura 155 - Percepção dos pescadores da região em relação à evolução da produção pesqueira de peixes ornamentais, aferida a partir de nota concedida pelos entrevistados em Vitória do Xingu, Altamira e Ilha da Fazenda.

Todos os entrevistados afirmam que a renda média vem diminuindo, nos últimos anos. Os entrevistados imaginam que no futuro próximo, com a instalação da barragem, suas rendas diminuirão ainda mais. Os entrevistados afirmaram que a renda irá aumentar

durante a construção do empreendimento com o incremento da demanda de serviços, porém, após a conclusão da represa, existe a crença de que haverá uma grande onda de desempregos e uma regressão econômica na região.

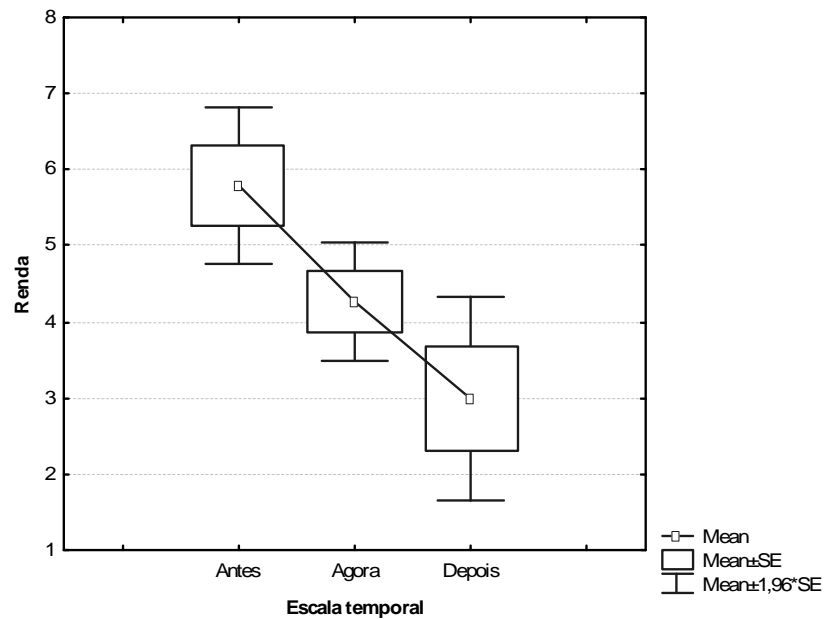


Figura 156: Percepção dos moradores e pescadores da região em relação renda familiar antes, durante e após a construção do complexo hidrelétrico de Belo Monte, aferida a partir de nota concedida pelos entrevistados em Vitória do Xingu, Altamira e Ilha da Fazenda.

Concluindo, observa-se que a opinião dos moradores e pescadores da região é bastante crítica em relação ao empreendimento. Estas condicionantes devem ser avaliadas para conduzir as ações de inserção regional e para atender às expectativas levantadas nas comunidades sobre os impactos desta obra.

CAPÍTULO 7 - ASPECTOS SÓCIO-ECONÔMICOS DAS COMUNIDADES RIBEIRINHAS - ESTUDO DE CASO

INTRODUÇÃO

As comunidades ribeirinhas que habitam as margens do Rio Xingu, possuem uma forte relação com os ambientes fluviais, seja para o transporte e deslocamento de cargas e passageiros, como para o uso de seus recursos naturais, particularmente o extrativismo pesqueiro.

Pelo isolamento das suas comunidades e pela falta de conhecimentos científicos sobre suas atividades, há uma grande deficiência da importância relativa do uso dos recursos pesqueiros pelos moradores da região.

A Volta Grande do Rio Xingu é uma das regiões do rio que deverá ser mais intensamente impactada com a eventual instalação do complexo hidrelétrico de Belo Monte. Por isso, conhecer as atividades econômicas e a relação dos moradores desta região com os recursos naturais e com o rio é de vital importância para o diagnóstico ambiental desta região.

O presente capítulo apresenta os resultados de um estudo de caso, realizado na comunidade ribeirinha de Ilha da Fazenda, na Volta Grande do Rio Xingu em setembro de 2007. O trabalho teve a finalidade de conhecer as atividades geradoras de renda dos moradores dessa comunidade, com ênfase na pesca, bem como descrever as opiniões dos moradores diante do empreendimento.

MATERIAL E MÉTODOS

Localização

A comunidade de Ilha da Fazenda fica localizada em uma ilha fluvial do Rio Xingu e faz parte do município de Senador José Porfírio. A ilha está situada em frente à localidade da Ressaca, nas margens do rio, logo abaixo do Arroz Cru e antes do garimpo do Galo, nas coordenadas 03° 33' 986'' S e 51° 55' 492'' W (Figura 157).

Coleta de dados

Um estudo de caso na comunidade da Ilha da Fazenda foi realizado de 19/09/07 a 04/10/07, no período seco. Durante esse período dois pesquisadores conviveram com os moradores da comunidade, acompanhando todas as atividades por eles realizadas, buscando conhecer os mecanismos de geração de renda, o histórico de fixação dos moradores na região e os padrões espaciais e temporais de uso dos recursos locais. No período de permanência na ilha, foram visitadas 39 famílias que são residentes permanentes da mesma.



Figura 157 - Localização da Ilha da Fazenda, no Rio Xingu, à jusante da cidade de Altamira. (Adaptado do Google Earth).

Para o estudo das atividades econômicas, foram acompanhadas, durante dois dias, pescarias de peixes ornamentais. Durante três dias foram realizadas visitas aos lotes de terra, onde as pessoas realizam atividades agrícolas e extrativistas e em uma oportunidade foi acompanhada a atividade de caça e a captura de tracajá. Também foram visitados três garimpos de ouro e observadas atividades de sete balsas que estavam trabalhando na região próxima da ilha.

Entrevistas na comunidade foram também realizadas na maioria das famílias que moram na ilha, representantes da igreja, associações, escolas e lideranças comunitárias. Nos acompanhamentos e entrevistas foram realizados registros áudio e fotográficos.

RESULTADOS

Histórico

A região da Volta Grande foi habitada tradicionalmente por comunidades indígenas. Os primeiros habitantes brancos da região se instalaram à margem do Rio Xingu, onde fica hoje a comunidade da Ressaca. Isto porque desde a margem havia mais facilidade para a conexão com as demais localidades da região. Porém, os conflitos com os índios Kayapós, que ali habitavam levaram os colonos a abandonar essa margem e atravessar para a ilha, fundando a comunidade da Ilha da Fazenda, no final da década de 20.

Após isso, a segunda onda de colonização da região ocorre por volta das décadas de 30 e 40, quando vários projetos do governo foram implementados para a fixação de trabalhadores da terra, na região. Dentre eles, destaca-se o projeto denominado “soldados da borracha” que incentivava a fixação de agricultores que plantavam seringa na Ilha da Fazenda e os quais também iniciaram a produção de castanha do Pará. Posteriormente, foi a vez da caça do gato do mato (*Leopardus tigrinus*), o qual foi intensamente capturado para a comercialização de suas peles por vários anos.

Por volta dos anos 40 iniciou também a atividade dos garimpos na região. A Ilha da Fazenda concentrava estes trabalhadores que buscavam ouro no fundo do rio, na região da Volta Grande, e ficavam morando na comunidade, onde ocorria o comércio do ouro. Nesta época, a ilha recebeu um grande contingente de pessoas que direta ou indiretamente participara da movimentação do capital oriundo da extração do ouro.

Com o declínio dos recursos minerais, inicia-se o ciclo econômico da pesca de peixes ornamentais, com ênfase nos pequenos acaris, da família Loricaridae, mas também algumas espécies de arraias (*Potamotrygon* spp). Esta atividade desenvolveu-se amplamente, até a sua regulamentação, pelas autoridades ambientais, que estabeleceram cotas de captura para certas espécies consideradas ameaçadas de sobrepesca entre 2003 e 2005.

Após esse ano, ocorreu a proibição de captura de todo tipo de arraias e do acari zebra (*Hypancistrus zebra*), recursos estes considerados tradicionais e que vinham sendo explorados há muitos anos, além de possuírem um alto valor econômico no mercado.

Desta forma, observam-se na região “ciclos de produção” que foram responsáveis pelos deslocamentos populacionais para e da região e também pelos esgotamentos sucessivos dos seus recursos naturais.

Hoje em dia, a proibição que limita a captura de peixes ornamentais, é citada como uma das causas do esvaziamento da comunidade, que se encontra francamente em decadência, pela emigração de moradores em busca de novas fontes de renda nas cidades ou comunidades vizinhas, ou mesmo em centros urbanos mais distantes.

Acesso

O acesso à comunidade da Ilha da Fazenda se dá somente por via fluvial, sendo feito por canoas a remo, rabetas, lanchas (ou voadeiras) e por três barcos de linha que realizam o trajeto diariamente, sendo que saem de Altamira e só retornam no outro dia.. A estrada do Assurini permite o acesso terrestre entre Altamira e a comunidade da Ressaca, porém, os moradores da ilha se negam a utilizar esta via, por considerarem a viagem muito ruim, desconfortável e com muita poeira, devido às péssimas condições da estrada.

As canoas e rabetas, de propriedade dos moradores, são utilizadas principalmente para deslocamento de curta distância para os locais de trabalho e para a pesca. As rabetas são canoas de madeira feitas em madeira única ou com ripas, geralmente com motor de potência de 5 a 7Hp e podendo transportar até 8 pessoas. As canoas a remo são menores e podem levar até 4 pessoas. O custo de construção de uma embarcação varia de acordo com o tamanho da mesma. Uma canoa de 4-5 pessoas custa, em média, R\$200,00. Os motores de rabeta custam cerca de R\$1.240,00.

Os trajetos maiores são feitos por lanchas ou pelos barcos de linha. As lanchas levam mais ou menos 2h pra percorrer o trecho de Altamira a Ilha da Fazenda e a viagem custa entre R\$20,00 e R\$25,00. Os barcos de linha transportam passageiros e cargas e levam cerca de 5 horas para chegar à cidade, custando R\$15,00, porém com direito ao almoço. Os moradores dividem as suas preferências indistintamente entre estas duas formas de transporte até Altamira.

Atrás dos lotes de terra firme, de posse de algumas pessoas da ilha, existem algumas estradas rurais de terra, entretanto o deslocamento por elas é limitado e casual, sendo realizado apenas para transportar a produção.

Demografia

Na ilha foram contabilizados, 184 pessoas, 83 homens e 101 mulheres, pertencentes a 39 famílias, sendo que pelo menos 10 famílias não foram entrevistadas por problemas de acesso às casas e pela ausência destes no momento da coleta. Neste período foram contabilizadas 7 crianças de colo, com menos de 1 ano o que deve ser adicionado às taxas de crescimento populacional por natalidade.

Segundo o censo feito pela Secretaria de Saúde de Senador José Porfírio, em 2006, residia 155 pessoas na ilha, o que aparentemente demonstraria um crescimento populacional de 29 pessoas por ano. Porém, segundo a agente de saúde que fora responsável pelo cadastro, muitas pessoas não estavam na ilha ou não quiseram participar dos registros do censo, o que demonstra pouca confiabilidade nos dados.

Na realidade, a demografia na comunidade é bastante complexa, e além de uma dinâmica intensa de emigração e imigração, de pessoas em busca de empregos ou oportunidades em outras localidades, o que nem sempre é bem sucedido, muitas vezes resultando no retorno à ilha. Foi também identificado um grande fluxo de pessoas, que permanecem por pequenos períodos na comunidade, vindos para a manutenção de suas posses ou de suas residências.

A ilha esta habitada por uma população com estrutura etária francamente jovem. Quase 49% da população têm menos de 15 anos, o que significa uma predominância de crianças e adolescentes. Uma anomalia na quantidade de mulheres idosas (60-64 anos) foi também observada. Já na faixa de 15 a 20 anos, vimos uma diminuição de pessoas na pirâmide, indicando uma emigração preferencial nessa classe etária (Figura 158).

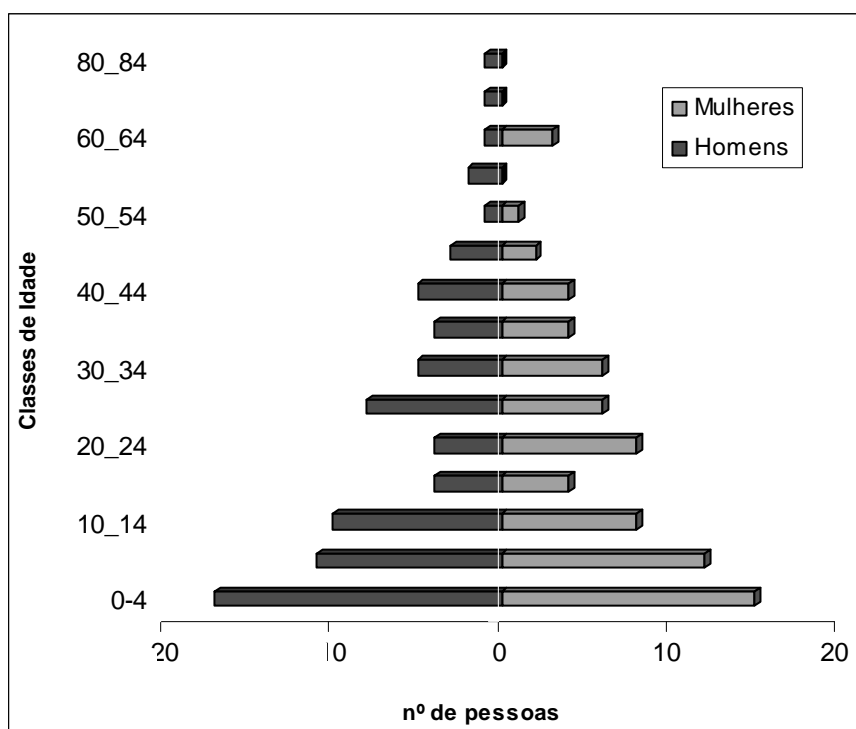


Figura 158 - Distribuição das idades por sexo das pessoas entrevistadas na ilha da Fazenda.

Moradias

A comunidade da Ilha da Fazenda possui aproximadamente 49 residências habitadas e mais 17 fechadas, sendo que 2 delas são utilizadas ocasionalmente, uma por uma senhora agricultora, dona de um lote de terra nas proximidades da ilha, e outra por um atravessador de peixes de consumo, que trabalha na rota de comércio entre a ilha e Altamira. Na ilha existem também 3 comércios, 1 padaria, 1 posto de saúde, 1 escola, 2 igrejas e 1 posto de notificação da SUCAM.

As moradias são construídas em alvenaria, madeira, ou de taipa revestida ou não, com tetos de palha, de telhas Brasilit ou de barro e com pisos de barro, madeira ou cimento, sendo que a maior parte das casas tem pisos de cimento. O número de cômodos variou desde um único cômodo a 5 cômodos. A maioria das residências possui infra-estrutura para energia elétrica e não tem banheiro interno.

Apesar da pouca disponibilidade de energia elétrica, em muitas casas existem aparelhos de televisão, geralmente com antenas parabólicas, som, dvd e alguns eletrodomésticos como liquidificadores e batedeiras. Porém, algumas casas não possuem nenhuma condição de habitação, não havendo mais do que um cômodo, onde todas as atividades familiares são realizadas sem nenhuma infra-estrutura a não ser o fogão de barro e redes para dormir.

Energia elétrica

A energia elétrica na ilha é fornecida por um gerador que funciona diariamente das 19 às 23 horas; isso quando há óleo combustível, o qual deve ser fornecido pela prefeitura de Senador José Porfírio. Os moradores tinham esperanças de receber energia elétrica após as últimas eleições municipais, mas as promessas de campanha não foram cumpridas. Como a ajuda da prefeitura acostuma falhar, a comunidade realiza coletas ocasionais entre seus moradores, o que corresponde a uma quantia entre R\$ 2,50 e R\$ 5,00 por família e por dia, para comprar o óleo, totalizando aproximadamente R\$ 100,00 por dia, para o fornecimento de apenas 4 horas de luz. Obviamente que nem todos os dias os moradores conseguem alcançar este valor, o que significa que o fornecimento de energia elétrica é extremamente irregular.

Captação e utilização da água

Os moradores da ilha captam água de 6 poços artesanais (Figura 159), sendo que a maioria deles seca durante o verão, ficando apenas 2 ou 3 dependendo da intensidade da seca. No verão, a qualidade da água é ruim, pois os sedimentos suspensos na água ficam mais concentrados e em certos casos, se faz necessário cavar mais para obter o volume de água necessário para a comunidade. O tratamento da água é feito através dos processos de filtração e cloração. A água é utilizada principalmente para o consumo e preparação dos alimentos. Porém, quando os moradores estão nos lotes de terra, é comum a ingestão de água do rio.



Figura 159 - Poços de água utilizados pela população da ilha para consumo. (Fotografia: Morgana Almeida)

Destino do lixo

Aproximadamente 79% da população da ilha afirmam que queimam ou enterram o lixo oriundo das atividades domésticas e 21% dos moradores dizem deixar o lixo em céu

aberto, não tendo um lugar específico para a alocação destes resíduos. É comum encontrar materiais, principalmente descartáveis, jogados no rio ou mesmo na vegetação em torno da ilha.

Saúde

A assistência a saúde dos moradores da Ilha da Fazenda é de responsabilidade do posto de saúde e do posto de notificação da SUCAM. Durante a visita de outubro de 2007, o posto de saúde estava fechado, porém os moradores citam que, ocasionalmente, um médico e enfermeiros vêm ao posto prestar serviços, sendo que estes, geralmente, ficam na Ressaca, a maior parte do tempo, atravessando para a ilha por um ou dois dias, após o qual retornam para a cidade.

Existe uma agente comunitária de saúde que atua realizando visitas às residências dos moradores, em busca de doentes, como hipertensos, tuberculosos, diabéticos e também gestantes. Neste caso, a agente faz o acompanhamento da evolução do paciente e do tratamento. Ao mesmo tempo, esta agente cumpre um papel na educação ambiental, fornecendo informações aos moradores sobre o correto destino do lixo e sobre a qualidade da água para o consumo humano, visando à prevenção de doenças.

Durante o estudo, foi observado que existem muitos casos de diarreias, vômitos e dores de cabeça, que não tinham causa aparente, mas supomos que estes sintomas sejam correlacionados à qualidade da água.

A SUCAM tem tido presença contínua na região, desde os tempos do início da exploração do ouro, atuando na prevenção das endemias. O posto tem uma larga área de atuação que inclui, além da Ilha da Fazenda, 15 localidades, ao longo do rio: Garimpo do Galo, Oca, Ressaca, Branca de Neve, Sítio Goiás, Porto Alegre, Terra Vista Alegre, Ilha de Serra, Ilha do Corro, Boa Esperança, Terra do Maia, Rio Bacajá, Terra do Cutia, Ilha do Deserto e Terra Bom Jardim.

Atualmente, atuam na ilha 3 guardas de endemias, 2 agentes de saúde e 3 laboratoristas (chamados de microscopistas). Os guardas de endemias têm a função de buscar ativamente doentes, através da coleta de sangue, além do controle de larvas e vetores, controle de quirópteros e de doenças tropicais. A região é endêmica de malária, que é causada por três espécies de protozoários: *Plasmodium vivax*, *P. malariae* e *P. falciparum*.

Educação

Na ilha da Fazenda existe apenas uma escola, construída em madeira (Figura 160) que, durante o dia, funciona com alunos do ensino fundamental, da pré-escola até a 4ª série e, à noite, funciona para o EJA (Ensino de Jovens e Adultos). Esta escola é mantida pela prefeitura, que é responsável pelo pagamento dos professores, fornecimento da merenda

escolar e transporte dos alunos. A igreja evangélica colabora através do fornecimento de um motor de luz.



Figura 160 - Escola de ensino fundamental na Ilha da Fazenda. (Fotografia: Morgana Almeida)

Na escola estão atualmente matriculados regularmente 77 alunos entre o período matutino e vespertino. Porém mais alunos freqüentam a escola, devido à intensa dinâmica de migração para dentro e fora da ilha, o que faz que alunos ingressem mesmo fora dos períodos regulares de matrícula. No programa EJA estão matriculados 19 alunos, sendo que somente 10 alunos são assíduos às aulas.

Alunos que desejam continuar os estudos após a 4ª série devem ir até a Ressaca, onde podem cursar até o ensino médio. Porém o alojamento dos professores desta escola e a quadra de esportes da mesma estão localizados na Ilha da Fazenda.

Funciona também na comunidade, o Programa de Erradicação do Trabalho Infantil – PETI, que abrange crianças na faixa etária de 5 a 16 anos, que freqüentam as aulas em períodos alternados com os da escola. Este programa tem por finalidade evitar que as crianças exerçam atividades não correlatas com a fase estudantil. A sede do programa localiza-se na ilha, no antigo prédio da delegacia, sendo que os materiais didáticos e a alimentação dos alunos são mantidos pela prefeitura de Senador José Porfírio. As aulas são ministradas por um único docente, responsável pelas 2 turmas, assim como pela preparação da alimentação dos alunos. Este docente deve permanecer no seu cargo somente até o fim do ano, por não estar satisfeito com o salário e condições de trabalho.

Estão inscritos no Programa 47 crianças, sendo 12 pela manhã e 35 pela tarde, oriundas tanto da Ilha da Fazenda, como da Ressaca e do Garimpo do Galo. Durante as aulas, são reforçadas as disciplinas desenvolvidas na escola regular, além de realizadas atividades de artes e esportes. As famílias desses alunos recebem um auxílio de R\$25,00, por criança inscrita no programa. Estas devem manter uma freqüência mínima em sala de aula, para que a família possa continuar recebendo o auxílio.

A pesar destas disponibilidades, o censo de 2006, feito pela agente de saúde local da comunidade, relatava que cerca de 50% das pessoas da ilha da fazenda não tem nenhuma formação educacional e nem freqüentam atualmente a escola, sendo que este padrão é praticamente o mesmo para homens e mulheres ().

Tabela 80: Escolaridade da população da Ilha da Fazenda.

| Alfabetizado/Freqüenta escola | Mulheres | Homens | Total |
|-------------------------------|----------|--------|--------|
| Não | 45,71% | 48,68% | 47,26% |
| Sim | 54,29% | 51,32% | 52,74% |

Ocupação

Segundo o mesmo relatório da agente de saúde, 34% da população da comunidade encontram-se ocupada com a sua educação, 37% dizem possuir alguma forma de trabalho gerador de renda e 23% (principalmente mulheres) trabalham dentro de casa (Tabela 81). Sabemos também que muitos alunos, geralmente aqueles com mais de 13 anos, participam da composição da renda, através da pesca do acari nos momentos em que não estão na escola.

A pesca do acari é, atualmente, uma das mais destacadas atividades geradoras de renda alternativa para a maioria dos homens, porém, vale ressaltar que o número de pescadores atuantes, diminuiu muito com as restrições de captura do acari zebra e das arraias.

Outra fonte de renda dos moradores da ilha é a agricultura e o extrativismo de madeira de corte nos lotes de terra que são atividades ocasionais dependendo das safras dos produtos ou da demanda de madeira.

Apesar de não se declararem nas pesquisas como criadores, algumas pessoas criam aves e suínos tanto para consumo como para comercialização.

Comércio

Existem 3 comércios que abastecem parte das necessidades dos moradores da Ilha da Fazenda. As demais necessidades são atendidas pelos comércios existentes na comunidade Ressaca. De um modo geral estes comércios fornecem alimentos básicos como arroz, macarrão e feijão, além de alguns enlatados e materiais de limpeza. Outro insumo, muito comumente comercializado, é a gasolina pura e misturada com óleo 2 tempos que é usada para os motores da região e é vendida a R\$3,00 o litro. As mercadorias para os comércios podem ser compradas em Altamira. Neste caso, a carga

pode vir junto com o barco de passageiros (R\$5,00 uma saca), ou com um barco fretado, o que custa em torno de R\$200,00 a R\$250,00.

Não existe comercialização de carne de gado na ilha, somente na Ressaca. Foi observada a presença de marreteiros flutuantes que atuam tanto em canoas a remo, provenientes de comunidades próximas, como também em antigas balsas de extração de ouro, que atualmente são usadas como moradia e comércio itinerante e que vendem frutas, verduras, carnes de gado e de caça, além de peixes. Esses comerciantes também atuam na base do escambo, fazendo trocas de produtos sempre que é vantajoso (Figura 161).

Tabela 81 - Distribuição das atividades de renda, na comunidade de Ilha da Fazenda.

| Ocupação | Nº de entrevistas | Freq |
|--------------------------------|-------------------|-------------|
| Estudante | 45 | 32% |
| Domestica | 27 | 19% |
| Agricultor | 23 | 16% |
| Pescador | 13 | 9% |
| Aposentado | 7 | 5% |
| Servente/Cozinheira | 4 | 3% |
| Guarda de endemias (SUCAM) | 3 | 2% |
| Laboratorista | 3 | 2% |
| Comerciantes | 3 | 2% |
| Garimpeiro | 2 | 1% |
| Agente comunitário de saúde | 2 | 1% |
| Mecânico | 2 | 1% |
| Professora | 2 | 1% |
| Roçador | 2 | 1% |
| Agente distrital da prefeitura | 1 | 1% |
| Padeiro | 1 | 1% |
| Vigia | 1 | 1% |
| Secretário da escola | 1 | 1% |
| Total | 142 | 100% |



Figura 161 - Marreteiros flutuantes que atuam na Ilha da Fazenda. (Fotografia: Roberto E. Santo)

Importância da água

Os moradores do Xingu têm uma relação muito forte e tradicional com o rio. Ele representa a única via de transporte, servindo para o deslocamento dos moradores tanto para Altamira, como para as áreas de plantio. Além disso, no rio ocorrem as atividades de garimpo, a pesca comercial de consumo e a pesca de peixes ornamentais.

A água do rio é utilizada para quase todas as atividades domésticas, que vão desde lavar os utensílios domésticos, roupas e para o asseio pessoal. Além disso, é do rio que a população retira os alimentos, fonte de renda e subsistência. As pessoas que vivem em locais mais distantes, como nos lotes de terra, pequenos sítios, ou quando ficam por alguns dias nos locais de pesca, utilizam a água do rio também para o consumo humano.

Na ilha, os moradores, principalmente as mulheres e crianças, usam as margens do rio para lavar louças, roupas e na higiene pessoal, deixando sempre as crianças, que brincam enquanto elas realizam estas atividades (Figura 162). Este exercício ocorre pelo menos 2 vezes ao dia, logo pela manhã e no final da tarde, ocupando cerca de uma hora e meia para estas atividades em cada turno.



Figura 162 - Atividades domésticas realizadas diariamente no rio pelos moradores da Ilha da Fazenda. (Fotografia: Roberto E. Santo)

Atividades Econômicas

Agricultura - Lotes de Terra

Muitos moradores da ilha têm lotes de terra em áreas do município de Vitória do Xingu e de Senador José Porfírio, localizados entre os rios do Bacajá e Bacajaí, provenientes de projetos de assentamentos na região. O conjunto destes proprietários se agrupa na associação APRIBAI (Associação dos Produtores Rurais de Ituna, Bacajá e Bacajaí). Estes lotes têm dimensões diferentes sendo os do município de Vitória padronizados em

500m de frente por 2000m de fundo e os de Senador com cerca de 300m por 2000m de fundo (Figura 163).

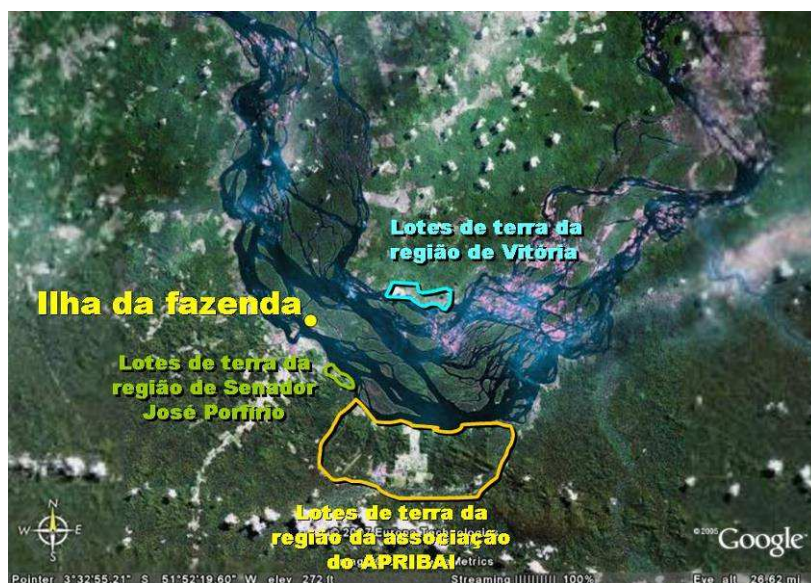


Figura 163 - Localização dos lotes de terra segundo os moradores da ilha da fazenda. (Adaptada do Google Earth)

A situação fundiária destes lotes é motivo de conflito. Os títulos recebidos nos lotes de Vitória do Xingu são de posse da terra; porém, os de Senador José Porfírio são apenas títulos de uso da terra, permitindo apenas a plantação e não a venda dos mesmos (Anexo 14).

Esses lotes de terra têm sido trabalhados, em sua maioria, de forma lenta, segundo a disponibilidade financeira dos seus donos. Destacam-se as plantações de laranja, mandioca, macaxeira, cacau, banana, mamão, coco, açaí, limão, cará, cupuaçu, manga, murici, goiaba, caju, abacaxi, ou ainda os subprodutos como o tucupi, goma e a farinha de mandioca. É de praxe, todos os lotes possuem plantações de mandioca para a produção da farinha, que é um produto muito usado nas refeições dos moradores. Além disso, são comuns plantações de feijão, arroz, café e milho. Os maiores investimentos encontrados nestes lotes são as plantações de cacau *Theobroma cacao*, e de madeiras de corte como o mogno (*Swietenia macrophylla*) e a teca (*Tectona grandis*) (Figura 164).

A produtividade agrícola é pequena e muitas vezes ocasional, além de ser voltada ao mercado local (Ilha da Fazenda, Ressaca e garimpo do Galo) já que não existiria como escoar uma produção maior de forma economicamente viável pelo rio e não existem estradas viáveis para o transporte dos produtos.

As madeiras de corte plantadas em larga escala, ainda não estão produtivas, já que demoram muito para alcançar o tamanho de corte (30 anos para mogno e 18 anos para teca). Porém, quando existe alguma demanda de madeira na ilha ou nas localidades

próximas, se cortam árvores nativas de grande porte, como mogno, ipê e castanheira, que ainda são encontradas na região.

Em cada lote geralmente há mais de uma cultura, seja de madeira de corte ou de produtos agrícolas. Em média em cada lote podem ser plantados aproximadamente 2000 a 3000 pés de cacau, sendo que a semente é comercializada a R\$3,00 o quilograma. As plantações de teca variaram de 600 a 2500 pés, o mogno de 600 a 1000 pés, o urucum e o café cerca de 5000 pés plantados. A maioria dos produtores tem seus viveiros com mudas de cacau e mogno (Figura 165).



Figura 164 - Plantações de teca (*Tectona grandis*) nos lotes dos moradores da Ilha da Fazenda. (Fotografia: Morgana Almeida)



Figura 165: Viveiros de mudas de cacau e mogno nos lotes dos moradores da Ilha da Fazenda. (Fotografia: Morgana Almeida)

Pesca Ornamental

A pesca ornamental é realizada por muitos moradores da Ilha da Fazenda e é uma das principais fontes de renda da população. Os pescadores deslocam-se para os pesqueiros

diariamente, utilizando canoas de rabetas, as quais em média transportam 5 pessoas. Durante os dias da semana, quando os pescadores são alunos, as pescarias começam a partir do meio dia, logo após a saída da escola, e duram aproximadamente 5 horas. Nos fins de semana, a atividade pode levar o dia inteiro com início desde bem cedo (Figura 166).



Figura 166 - Pescadores de acaris no Rio Xingu. (Fotografia: Roberto E. Santo)

Os ambientes onde ocorrem às capturas são ambientes fluviais lóticos, onde predominam águas correntes de corredeiras e blocos rochosos, onde habitam a maioria de espécies de Loricaridae. Foram citados vários locais de captura, com destaque para os seguintes pesqueiros: Landi, Caitucá, Itatá, Ituna, Bacajá, Bacajai, a jusante da Ilha da Fazenda; acima da comunidade, destacaram o Arroz Cru (Figura 167).



Figura 167 - Localização dos principais pesqueiros frequentados pelos pescadores de peixes ornamentais da Ilha da Fazenda. Adaptada do Google Earth)

A captura de peixes ornamentais é, fundamentalmente, manual. Contudo, eles utilizam vaquetas, que são pequenas varas de madeira, que usam para pegar os peixes que ficam

em tocas ou embaixo das pedras, e também redes ou pequenas tarrafas, com a mesma finalidade. Também levam máscaras de mergulho, para a proteção dos olhos e ganhar visibilidade debaixo d'água. Para guardar os peixes durante a captura, levam potes de plástico perfurados (Figura 168) e usam basquetas de plástico, para o posterior armazenamento dos peixes vivos. Depois de colocados nas basquetas, para uma melhor conservação, são adicionadas à água quantidades variadas de cloreto de sódio e do antibiótico tetraciclina. Nas pescarias direcionadas a acaris em poços de grande profundidade, são utilizados compressores, principalmente no inverno, quando o nível do rio aumenta muito.



Figura 168 - Pescador com os petrechos de captura atuando na pesca de peixes ornamentais. (Fotografia: Roberto E. Santo)

A produção diária durante a pesquisa do mês de outubro foi de 92 acaris para um grupo de três pescadores, sendo que mais de 90% da captura foi composta por somente uma espécie: o amarelinho (*Baryancistrus* sp), sendo que ainda foram pescados o assacu (*Pseudacanthicus* sp) e o aba laranja (*Baryancistrus* sp “aba laranja”), que juntos perfizeram cerca de 5% do total capturado.

As principais espécies citadas pelos pescadores como importantes nas pescarias, foram o assacu, amarelinho, marrom (*Hypancistrus* sp “marrom”), picota (*Scobiancistrus auratus*), boi-de-bota (*Panaque* aff. *nigrolineatus*), onça (*Leporacanthicus heterodon*) e o aba-laranja.

Atualmente, existem dois atravessadores, que contratam informalmente homens de várias idades e adolescentes a partir dos 13 anos, para atuarem nessas pescarias. Esses atravessadores compram toda a produção dos seus contratados e por sua vez vendem a produção para exportadores, sediados em Altamira.

Após a chegada dos pesqueiros, os pescadores entregam as produções aos atravessadores, para a quantificação e qualificação dos indivíduos. Os espécimes devem estar com todas as nadadeiras perfeitas e com boa coloração para serem aceitos. Os

atravessadores ficam mantendo os peixes vivos, realizando trocas periódicas de água, até o dia de entregarem a produção para os exportadores. Ao mesmo tempo em que cumprem com a função de comercializar os peixes ornamentais, os atravessadores são donos de comércios e, portanto, fornecem produtos alimentícios para os pescadores, que pagam com parte ou toda a produção de peixes capturados, criando laços de dependência entre eles. O pagamento do valor excedente (se houver) é realizado pelo atravessador semanalmente ou quinzenalmente para cada um dos seus contratados.

Pesca de Consumo

A pesca de subsistência é uma atividade relativamente pouco desenvolvida na comunidade. Apenas para poucas pessoas esta é uma atividade regular, que tem esta atividade como fonte de alimentação. São pescarias realizadas na beira do rio, feitas com anzol e linha, chamadas localmente de telinhas que capturam principalmente o piau, cadete, pacu e piranha, ou telas que são usadas para a pesca do tucunaré. Além são usadas as tarrafas e pequenas redes de emalhe.

Durante uma semana de visita na comunidade foram observados três pescadores comumente realizavam pequenas pescarias para seu consumo próprio. Além disso, nos finais de semana, quando algumas famílias vão até os lotes ou as corredeiras, com a finalidade de lazer, elas aproveitam para capturar acaris com tarrafas e pequenos arpões, que são consumidos logo pelos participantes da excursão.

A pesca comercial com a finalidade de capturar peixes para o consumo humano é realizada na ilha, pelo menos, por 3 pessoas, sendo que ativamente só atua um pescador, que é o produtor de pescado mais conhecido da ilha. Ele sai de noite ou de madrugada, dependendo da distancia do pesqueiro, e chega aproximadamente às 6 h da manhã. Para a captura utiliza uma canoa a remo, que é transportada dentro da sua rabeta. As pescarias são realizadas preferencialmente rio abaixo, em pesqueiros como Felipe Costa, próximo às cachoeiras do Landi e Caitucá, que é um pesqueiro comum aos pescadores da região.

Ele utiliza geralmente redes de emalhe de 200m de comprimento e tem uma produção média de 45 quilogramas de peixes por pescaria/dia. As espécies mais capturadas são o pacu branco *Myleus torquatus*, a curimatá *Prochilodus nigricans*, o tucunaré *Cichla temensis* e *C. monoculus*, pescados preferencialmente de março a novembro e surubins (*Pseudplatystoma* spp), sendo este último mais disponível no inverno (Figura 169).

Ao retornar da sua pescaria para a Ilha da Fazenda inicia a comercialização dos produtos dentre os moradores da comunidade. A maior parte do consumo de peixes da ilha tem origem neste produtor. Havendo excedente de pescado ele segue para a Ressaca para vender o produto restante.

Outro pescador, que é menos conhecido na ilha, direciona seus pescados para um atravessador de Altamira. Ele pesca tucunarés com o uso de telas. Sua produção diária mínima é de 2 a 5 peixes e no máximo de 10 a 15 peixes, sendo que ele armazena suas capturas durante 8 dias, em caixas com gelo fornecido pelo atravessador. O quilo do tucunaré é vendido de R\$4 a R\$5 e o curimatá e o pacu, que são de menor produção, são vendidos a R\$2 reais.



Figura 169 - Pescador voltando da pescaria demonstrando um surubim pintado, capturado durante a noite. (Fotografia: Morgana Almeida)

Captura de Tracajá

Os tracajás (*Podocnemis unifilis*) são capturados tanto casualmente nas redes de emalhe ou linhas para peixes, ou intencionalmente na espera, quando se colocam ramos de plantas nas margens do rio e se espera elas chegarem para apreendê-los com uma espécie de arpão, feito com a ponta de metal e rebarbas para perfurar e segurar os tracajás.

Outra forma muito comum é provocar “boiadores”, que são locais onde os tracajás surgem do fundo, curiosos, motivados pelo deslocamento circular da voadeira ou rabeta. Assim, quando eles emergem, um pescador da embarcação, que está posicionado na proa da embarcação, pula para a captura dentro da água.

As fêmeas são preferidas em relação aos machos, por serem maiores e por terem ovos no “fato” (vísceras), no período da desova. Porém, logo depois que estas desovam, os moradores da ilha afirmam que elas ficam magras e perdem o sabor. Nestes períodos eles preferem os “capitari” (tracajás machos), que apesar de serem menores são mais gordos, nesta época.

Os ovos de tracajá também são muito apreciados e intensamente procurados no período da desova, durante o verão, em agosto ou setembro, sendo estes encontrados pisando com o calcanhar na areia de praias, onde normalmente ocorrem as atividades de enterramento durante o processo reprodutivo da espécie.

Caça

A atividade de caça é realizada pelos moradores da ilha principalmente em uma escala de subsistência, como fonte de alimentação, raramente ocorrendo à comercialização. As áreas destinadas à caça são, em sua maioria, localizadas nos lotes de terra, fora da comunidade, sendo apenas uma minoria dos moradores que caçam na ilha, quando casualmente visualizam alguma presa. Na realidade, devido à presença do homem e, certamente à pressão de caça, estes recursos são escassos nas mediações da comunidade.

Por ser uma atividade de subsistência, ela é naturalmente oportunista, ou seja, não existe uma regularidade para ir caçar. Quando é realizada, a atividade começa no início da noite, preferencialmente em noites sem lua ou antes da lua sair. Segundo os caçadores, a luz espanta a caça.

No dia em que os moradores decidem ir caçar, estes saem para os lotes já de manhã, com a finalidade de identificar os caminhos pelos quais os animais passam para se alimentarem. Nesses locais eles preparam as armadilhas. A armadilha mais utilizada é chamada de “mutá” e consiste em uma estrutura de varas de madeira que são amarradas entre duas árvores formando degraus. Na parte superior é armada uma rede para que o caçador possa ficar à espera (

Figura 170). A espera dura, desde o anoitecer até a saída da lua ou até que o caçador realize a captura ou desista, concluindo, pela sua experiência, que nesse dia não haverá caça. O retorno à ilha ocorre sempre ao amanhecer. As espécies mais frequentemente capturadas são citadas na Tabela 82.



Figura 170 - Armadilha construída para caçar pelos moradores da Ilha da Fazenda.
(Fotografia: Roberto E. Santo)

Tabela 82 - Espécies capturadas na atividade de caça pelos moradores da Ilha da Fazenda.

| GRUPO | NOME COMUM | NOME CIENTÍFICO |
|------------------|-----------------------|--|
| | Mutum pinima | <i>Crax fasciolata</i> |
| | Mutum fava | <i>Crax globulosa</i> |
| | Maguari | <i>Ciconia maguari</i> |
| | Jaburu | <i>Mycteria americana</i> |
| | Arara vermelha | <i>Ara chloroptera</i> |
| | Arara azul | <i>Anodorhynchus hyacinthinus</i> |
| | Arara amarela | <i>Ara ararauna</i> |
| | Jacu verdadeiro | <i>Baryphtengus</i> sp |
| | Jacu cujubim | <i>Pipile pipile</i> |
| | Nambu | <i>Crypturellus</i> sp |
| | Uru | <i>Odontophorus capueira</i> |
| | Macuco | <i>Tinamus solitarius</i> |
| | Cigana | <i>Opisthocomus hoazin</i> |
| | Carara | <i>Polyborus plancus</i> |
| | Mergulhão | <i>Mergus octosetaceus</i> |
| | Pica pau | <i>Celeus</i> sp |
| | Juriti | <i>Leptotila</i> sp |
| | Galega | <i>Patagioenas cayennensis</i> |
| | Rolinha azul | <i>Claravis pretiosa</i> <i>Columbina talpacoti</i> |
| AVES | Rolinha sangue de boi | |
| | Camaleão | <i>Iguana iguana</i> |
| | Jibóia | <i>Boa constrictor</i> |
| | Jacaré | <i>Caiman crocodilus</i> |
| | Tracajá | <i>Podocnemis unifilis</i> <i>Chelonoidis carbonaria e C.</i> |
| RÉPTEIS | Jabuti | <i>denticulata</i> |
| | Caititu | <i>Tayassu tajacu</i> |
| | Paca | <i>Agouti paca</i> |
| | Anta | <i>Tapirus terrestris</i> |
| | Tatu canastra | <i>Priodontes maximus</i> |
| | Veado mateiro | <i>Mazama americana</i> |
| | Veado fuboca | <i>Mazama gouazoubira</i> |
| | Cutia | <i>Dasyprocta</i> sp. |
| | Tamanduá-bandeira | <i>Myrmecophaga tridactyla</i> |
| | Tamanduá mambira | <i>Tamandua tetradactyla</i> |
| | Tamanduá tamanduáí | <i>Cyclopes didactylus</i> |
| | Preguiça carneiro | <i>Bradypus</i> sp |
| | Preguiça estrela | <i>Bradypus</i> sp |
| | Capivara | <i>Hydrochoerus hydrochaeris</i> |
| | Onça pintada | <i>Panthera onca</i> |
| | Onça vermelha | <i>Puma concolor</i> |
| | Gato do mato | <i>Felis tigrina</i> |
| | Gato maracajá | <i>Leopardus wiedii</i> |
| MAMÍFEROS | Jaguatirica | <i>Leopardus pardalis</i> |
| | Mucura | <i>Didelphis marsupialis</i> (?) |
| | Quati | <i>Nasua nasua</i> |
| | Guaxinim | <i>Procyon cancrivorus</i> |
| | Queixada | <i>Tayassu pecari</i> |

Garimpo

A atividade de garimpo já foi uma atividade muito comum antigamente, mas hoje em dia ainda é exercida por alguns moradores da ilha, tendo uma importância relativa na constituição da renda. Atualmente, a empresa VERENA é responsável pela exploração de minérios da região da Volta Grande. As localidades da Ressaca e a do Galo são áreas de garimpo. Aqui funcionam três tipos de extração: i) a realizada por balsas “chupadeiras” que exploram o leito do rio; ii) a de moinho e iii) a de bateias (Figura 171).

As chupadeiras são garimpos que atuam sobre os fundos dos rios, revirando os solos com bombas que chupam o sedimento e os tratam com mercúrio para a separação do ouro. Nesta atividade, além daqueles que tomam conta da separação do ouro do solo, tem os mergulhadores que são responsáveis por controlar as bombas de sucção no leito do rio. Estes mergulhadores passam de 8 a 12 horas submersos executando esta atividade.



Figura 171 - Separação do ouro no garimpo, feita com bateias. (Fotografia: Morgana Almeida)

Os garimpos de moinho são aqueles de extração de ouro encontrado nos veios existentes em rochas. São feitas explosões para a quebra da rocha e retirada do minério. As pedras de rocha são trituradas e tratadas com mercúrio para a coleta do ouro.

A garimpagem com bateias é a mais simples e por isso a mais tradicional, onde o garimpeiro revira o solo em busca de ouro na bateia (pratos de metal), misturando o material do solo com mercúrio em busca de ouro.

Segundo Carvalho (2005) os índices de mercúrio na população residente na Ilha da Fazenda foram considerados normais, assim como na região da Ressaca e do Galo, apesar de serem áreas de garimpo. Os homens possuem maiores concentrações do que as mulheres. A média de concentração de mercúrio total nos moradores da Ilha da Fazenda foi de $3,42\mu\text{g.g}^{-1}$; na Ressaca foi de $4,87\mu\text{g.g}^{-1}$; no Galo de $5,20\mu\text{g.g}^{-1}$. Estes

valores são inferiores aos $10\mu\text{g.g}^{-1}$ estabelecidos como limite pelo International Programme of Chemical Safety (1990). Na área metropolitana de Belém foram encontrados valores de $2 \pm 1\mu\text{g.g}^{-1}$ e na região do Tapajós entre 2,9 e $71,5\mu\text{g.g}^{-1}$ (PINHEIRO *et al.*, 2000).

A atividade do garimpo geralmente exige exclusividade, porque as atividades são pagas por diárias, ocupando o dia inteiro, entretanto, existem algumas pessoas que selecionam alguns dias para atuar na retirada de ouro como diaristas e tem o resto do seu tempo exercendo outras atividades.

O pagamento dos garimpeiros é feito de duas formas: por porcentagem da produção que varia de 3 a 4% ou por diárias que equivalem a 1 grama de ouro, que, atualmente, oscila entre R\$30,00 e R\$40,00.

Renda

Os pescadores de peixes ornamentais pescam quase diariamente, geralmente em grupos de mais ou menos 5 pessoas, com um rendimento que varia de acordo com a época do ano. Nas viagens acompanhadas em outubro de 2007, o rendimento médio dos pescadores ornamentais foi de uns 25 acaris por dia e por pessoa, mas este valor pode ser considerado baixo, e depende muito da experiência dos pescadores participantes: quanto mais novos, menos produção. Os insumos da pesca, que incluem principalmente o combustível, os conservantes e as basquetas, são de responsabilidade dos atravessadores.

Entrevistando os atravessadores da ilha, chegamos a uma composição específica típica de inverno e outra de verão, para uma pescaria de um dia, na qual participariam, teoricamente, 5 pessoas. Segundo eles, algumas espécies são mais facilmente capturadas no inverno e outras no verão. O preço de primeira comercialização também varia de acordo com a época do ano, sendo geralmente maior no inverno, devido as dificuldade das águas grandes. Por isso, a renda média por pescador poderia quase quintuplicar durante o período chuvoso, sendo de 53 e 292 reais por pescador por dia, respectivamente (Tabela 83), nas nossas estimativas preliminares. Se estes valores forem corretos e supondo 20 dias de trabalho, chegamos a valores entre 1.000 e 5.800 reais por mês, do qual se pode concluir que um pescador de peixes ornamentais do Rio Xingu tem uma renda muito mais alta, do que a média da região, onde há predomínio de agricultores e pescadores comerciais de consumo, com renda mensal bem inferior a 1000 reais.

Tabela 83 - Espécies, produção e renda da pesca de acaris na ilha, para um grupo de cinco pescadores, de acordo com as entrevistas realizadas com os atravessadores.

| Espécie | Unidades. Pescador.dia verão | Unidades. Pescador.dia inverno | Preço verão (R\$) | Preço inverno (R\$) | Renda verão (R\$) | Renda inverno (R\$) |
|---------|------------------------------------|--------------------------------------|----------------------|------------------------|-------------------------|---------------------------|
|---------|------------------------------------|--------------------------------------|----------------------|------------------------|-------------------------|---------------------------|

| | | | | | | | |
|-------------|-----|-----|-----|-----|---------------------------|-----|------|
| Amarelinho | 400 | 200 | 0,4 | 1 | 160 | 200 | |
| Marrom | 10 | 10 | 3 | 3 | 30 | 30 | |
| Aba | 20 | 20 | 2 | 2,5 | 40 | 50 | |
| Onça | 15 | 15 | 0,5 | 1 | 7,5 | 15 | |
| Boi de bota | 10 | 600 | 1 | 1,5 | 10 | 900 | |
| Picota | 9 | 125 | 1,5 | 2 | 13,5 | 250 | |
| Assacu | 2 | 3 | 3 | 5 | 6 | 15 | |
| | | | | | Renda grupo/dia | 267 | 1460 |
| | | | | | Renda pescador/dia | 53 | 292 |

Os pescadores de consumo pescam por viagem entre 18 e 20 cambadas de peixe. Cada cambada tem aproximadamente 2,5kg e elas são vendidas a R\$5,00. A frequência das viagens é praticamente diária, inclusive fins de semana, não indo pescar apenas por indisposições ou problemas casuais.

O principal custo para as pescarias de consumo é o combustível que custa na Ressaca R\$3,00 o litro. Em uma viagem de rabeta são gastos de 2 a 3 litros de combustível. Como são viagens curtas, eles não usam gelo, sendo o peixe mantido fresco à temperatura ambiente.

Assim o pescador profissional pode obter uma renda bruta de aproximadamente R\$ 95,00 dia⁻¹, o que multiplicado por 20 dias de trabalho (média mensal), resulta em uma renda bruta de 1.840 reais. O rendimento líquido seria de R\$1.660,00 descontando os custos de combustível que seriam de aproximadamente R\$180,00, para este esforço.

A movimentação dos comércios, no verão, chega a valores de R\$2.000 por mês e no inverno de R\$3.000 a R\$4.000 mensais, sendo este aumento correlacionado com a valorização das pescarias do acari. Por serem mais valiosos os produtos, esta pescaria atrai um número maior de produtores no inverno, o que acaba por movimentar a economia dos comércios.

Os salários dos que trabalham no serviço público variam entre 1 e 1,5 salários para os funcionários da prefeitura e entre 1,5 e 5 salários para os funcionários da SUCAM. Os aposentados recebem cerca de 1 salário mínimo. Há também os benefícios da bolsa escola, que geram valores entre R\$80,00 e R\$112,00 por família e o PETI que gera R\$25,00 por aluno, para as famílias que tem filhos na escola.

Nos lotes, o corte de madeira também é uma importante fonte de renda. A produção madeireira gera cerca de R\$250,00/m², sendo que esta atividade, no momento, consiste no corte das árvores nativas como mogno, ipê e castanheiras e na entrega das tábuas para os compradores. As plantações de árvores de corte como o mogno e a teca ainda não constituem rendimentos para seus donos. Existem lotes com plantações de 40 a 2500 pés de mogno e de 60 a 1000 pés de teca.

A renda proveniente da colheita agrícola dos lotes não é fixa, pois a produção é sazonal e ocorre, geralmente, nos meses mais chuvosos do ano. Além disso, existem os entraves típicos da agricultura na região, dentre as quais se destaca a dificuldade de escoamento da produção e a destruição das plantações por bois, porcos do mato, ou mesmo pragas.

Alguns itens citados como produtos dos lotes são: i) farinha, cuja produção média é de 20 sacas, para duas linhas de terra, sendo comercializadas ao preço de R\$80,00 a saca e rendendo R\$1.600 por safra anual. O cacau rende cerca de R\$3,00/kg, porém ninguém soube estimar o volume de produção. Para o café foi estimada uma produção média por lote de cerca de 2.000 pés, que geram 800 kg de café seco, o qual é vendido por R\$1,50/kg, rendendo R\$1.200 por safra anual.

Além disso, os trabalhos na roça dos lotes de outras pessoas são atividades ocasionais geradores de renda para alguns moradores. Quando contratados por empresas, como a Verena Mineração, a diária de roça vale, em média, R\$20,00. Para pagamento por empreitada, feito por donos de lotes para parceiros ou vizinhos, cada dia de trabalho vale R\$40,00. Nas visitas realizadas durante o mês de outubro, acompanhamos um caso de um contrato de trabalho. Foi uma empreitada para a limpeza de 16 linhas de terra, que correspondem, mais ou menos, a 220m². A limpeza desta área foi realizada por 1 trabalhador e foram precisos 13 dias de trabalho a R\$40,00 por dia, totalizando 520,00 reais.

O garimpo ainda é uma opção de renda interessante, sendo que os trabalhadores desta modalidade ganham entre 150,00 e 400,00 reais por semana ou, no máximo, 1200 reais por mês.

O único padeiro da ilha faz de 30 a 40 pães/dia no verão e de 50 a 60 pães/dia no inverno, que vende a R\$0,75/pão, gerando uma renda bruta de 22 a 44 reais por dia.

Terra indígena e Ilha da Fazenda

Na região da Volta Grande, existe uma iniciativa, apoiada pela Igreja Católica, de criação de uma reserva indígena dos povos Araras. Para isto, foi realizado pelos padres o recenseamento da população local, tentando buscar as raízes desse povo, espalhadas na região. A reserva abrangeria as terras localizadas entre os rios do Bacajá e Bacajáí.

Os moradores da Ilha da Fazenda e de outras localidades próximas estão preocupados com esta iniciativa. Alegam que a área, que está sendo requerida para a criação da reserva, possui terras já trabalhadas, loteadas e com plantações e cultivos de madeira, das quais eles dependem economicamente.

Manifestaram, também, que talvez a verdadeira motivação da criação desta reserva seja política e não étnica. Haveria interesse em criar dificuldades adicionais para a construção da hidrelétrica de Belo Monte, considerado um empreendimento que, além dos problemas ambientais, deverá afetar as comunidades indígenas da região.

CAPÍTULO 8 – PROGNÓSTICO, CONCLUSÕES E RECOMENDAÇÕES

INTRODUÇÃO

A construção de barragens, que aproveitam a energia mecânica dos rios, tem sido uma das formas mais freqüentemente utilizada pelo homem para obter energia elétrica a partir do represamento de fontes de água. Um terço dos países do mundo depende de usinas hidrelétricas para produzir mais da metade de sua eletricidade. As grandes barragens geram 19% de toda a eletricidade do mundo. O Brasil possui 1% de todas as barragens do mundo e a energia hidrelétrica é responsável por mais de 90% da produção total de eletricidade utilizada no país. Apesar de todos os debates em volta da construção de centrais hidrelétricas que utilizam o potencial dos rios para a geração de energia, parece evidente que as barragens prestaram uma importante contribuição ao desenvolvimento humano, expandindo a infra-estrutura física e social (ex. estradas, escolas, hospitais, etc.), gerando empregos, fomentando a indústria e incentivando a geração de renda, além do próprio fornecimento de energia. Mas, ao mesmo tempo, o grande número de impactos resultantes destes investimentos tem produzido diversas críticas e é, ainda hoje, uma das questões mais polêmicas na área de desenvolvimento sustentável. Os adversários dos empreendimentos ressaltam o aumento do endividamento, a destruição e alteração de ecossistemas e dos recursos pesqueiros e, principalmente, a divisão desigual dos custos e benefícios dos projetos (CMB, 2000).

Recentemente, a Comissão Mundial de Barragens, depois de dedicados estudos no mundo todo, concluiu que, em um número muito grande de casos, os custos sociais e ambientais pagos por este tipo de empreendimento excedem os rendimentos econômicos gerados pela obtenção de energia. Isto é particularmente verdadeiro se considerarmos que, praticamente em todos os casos, a lucratividade econômica dos empreendimentos permanece imponderável, uma vez que os custos ambientais e sociais não são corretamente contabilizados, em termos econômicos. Qual é o verdadeiro valor econômico de um ecossistema funcionando da forma que ele funcionava antes da barragem ser construída? Este tipo de pergunta é difícil de responder, e de fato ainda hoje, o Brasil possui poucos instrumentos para contrabalançar argumentos tais como o fornecimento de energia para um país, que possui uma demanda maior do que a oferta.

Por outro lado, a natureza genérica e definitiva dos impactos das obras hidrelétricas sobre a biodiversidade e sobre os ecossistemas está se tornando cada vez mais conhecida para os cientistas, devido à experiência obtida em outros empreendimentos anteriores. Assim, sabemos hoje em dia, que muitos dos impactos negativos não são mitigáveis e que as ações propostas como “compensatórias” nem sempre vêm sendo realizadas como prometidas pelos empreendedores. Isto tem como consequência a existência de uma verdadeira aversão por parte de um importante setor da sociedade sobre a implantação de projetos de usinas hidrelétricas.

IMPACTOS ESPERADOS NA AHE DE BELO MONTE

No que diz respeito aos principais impactos sobre a ictiofauna, e considerando os nossos dados e os conhecimentos e experiências de projetos anteriores, consideramos que os três processos de maior importância para a ictiofauna são:

- Criação de reservatório e eliminação do pulso de inundação;
- Mudanças na vazão do rio e alterações no ciclo hidrológico na Volta Grande;
- Formação de reservatório dos canais em área de terra firme;
- Obstrução do canal do rio pela formação da represa;
- Desmatamento e aumento da erosão nas margens dos rios e igarapés.

Estes processos devem determinar alterações ambientais que influenciarão diretamente o comportamento da ictiofauna, e a abundância e estrutura de suas comunidades. Dentre os impactos associados destacamos os seguintes:

- Perda de habitat e biodiversidade;
- Perda de conectividade e rotas de migração;
- Mudanças na qualidade da água;
- Perdas e alterações na atividade pesqueira;

Criação do reservatório do Xingu

A principal característica em comum dos rios da Amazônia é a importância ecológica das áreas marginais, de inundação periódica, sejam várzeas ou igapós. Antigamente, estes ecossistemas de transição eram considerados indesejáveis e em países da Europa e América do Norte foram brutalmente modificados, antes mesmo que os limnólogos pudessem reconhecer o seu papel na produtividade do sistema aquático. Nas últimas décadas os estudos permitiram a melhor compreensão das múltiplas funções das planícies de inundação, sejam como locais de pesca durante as enchentes, agricultura nos seus solos enriquecidos, durante o período seco ou habitat de alimentação, reprodução e refugio de uma rica fauna e flora, adaptadas aos pulsos sazonais da inundação (Junk, *et al.*, 1989).

Um dos principais impactos da instalação da UHE de Belo Monte será a inundação permanente das áreas correspondentes ao reservatório do Xingu, entre o sítio Pimental, e até uns 30km a montante de Altamira. Com o enchimento do reservatório do Xingu, o pulso sazonal de inundação será perdido nessa área, que ficará em uma cota constante, de aproximadamente 97m sobre o nível do mar. Neste trecho do rio a AHE irá mudar uma das principais feições do rio Xingu, que é a dominância de sistemas lóticos. O corpo hídrico, que antes era dominado por águas correntes a uma velocidade considerável, se tornará agora um grande lago, sem flutuação de cota e com velocidades variáveis, mas sempre menores. Ao longo do rio, vazão do rio irá diminuir à medida que nos aproximamos da represa, no sítio do Pimental. O limite a montante do lago é

variável e depende da vazão e/ou da época do ano, mas mesmo assim, até a Ilha Grande o efeito é praticamente permanente.

Estas alterações implicam na perda de áreas, que antes eram apenas periodicamente inundadas pelas águas das chuvas, e que após a barragem permanecerão sempre embaixo da água. A maior parte das ilhas fluviais no setor a jusante de Altamira serão perdidas e alguns dos pedrais dessa região também deverão desaparecer completamente. Os lagos das ilhas fluviais dessa região, notadamente o Lago Arapujá, na frente da cidade de Altamira, também irão desaparecer.

Vimos, anteriormente, a importância das áreas de inundação, igapós e lagoas para a ictiofauna. Nestes ambientes podem ser observados indivíduos desovando, pequenos jovens e larvas nas suas primeiras etapas da vida, se alimentando durante a enchente. Estes locais são muito produtivos e pela diversidade de nichos e locais submersos servem para que os jovens se protejam dos predadores. Assim, as alterações no nível do rio devem ter como consequência direta a perda de ambientes onde ocorre a desova e locais de berçários dos peixes. Áreas de alimentação da fauna íctica também serão perdidas, a partir do momento em que a população de árvores nas margens de ilhas e rios desapareça, seja pela remoção das mesmas ou pela submersão permanente.

Sabemos que mais do que 50% das espécies de peixes coletadas neste estudo dependem da planície de inundação como habitat permanente ou temporário, seja para refúgio, alimentação ou desova. Por isso, podemos prever que nas áreas de inundação deverá haver uma perda efetiva daquelas espécies que realizam migrações e deslocamentos para a desova (ex. pacu, flexeira, branquinha, curimatã, surubim, etc.). Estes grupos não vão poder sobreviver às novas condições. No seu lugar podemos esperar um maior crescimento das comunidades ícticas que desovam em condições menos restritas, como os acarás, tucunarés, traíras, piranhas e pescadas.

À montante do vertedouro, haverá uma drástica redução do número de ilhas, que como vimos anteriormente são os ambientes mais preservados, e, talvez por isso, mais procurados pelos peixes migradores. Assim, podemos esperar um decréscimo no tamanho e na diversidade de habitats aquáticos. Isto representará um aumento efetivo da predação e da competição entre as espécies, favorecendo os grupos oportunistas e predadores.

Em termos pesqueiros, o desaparecimento da planície de inundação periódica determinará a perda do viveiro natural de alevinos de caracoideos migradores com grandes biomassas, que são explorados comercialmente. Contudo, a liberação de nichos por parte dos peixes reófilos permitirá o aumento de espécies que não precisam nem de grandes velocidades do rio e nem das áreas de inundação para a desova. Neste caso, espécies das famílias Cichlidae e Scianidade poderão aumentar a sua biomassa, compensando as perdas de outros grupos. Com isso o número de predadores do sistema irá aumentar, em detrimento de peixes frugívoros ou onívoros. Assim, para a região do reservatório do Xingu, a pesca comercial terá que mudar de espécies alvo, e deverá contar com maiores capturas de espécies sedentárias predadoras, tais como tucunarés e

pescadas e uma diminuição de espécies migradoras, como pacu, curimatã e aracu (Tabela 84).

Tabela 84 - Prognóstico das principais alterações da estrutura trófica da comunidade íctica do rio Xingu após a instalação da UHE de Belo Monte

| Características das espécies dominantes | |
|---|---|
| ANTES | DEPOIS |
| Comunidade complexa com bastantes espécies frugívoras e insetívoras | Dominância de espécies onívoras e predadoras |
| Muitas espécies que realizam piracemas e possuem desovas sincrônicas com a chegada das chuvas | Incremento das espécies oportunistas e que têm desovas ao longo de todo o ano ou desovas parceladas |
| Grande quantidade de espécies reófilas adaptadas ao ambiente de cachoeiras | Dominam espécies sedentárias e de ambientes lênticos |
| Pesca de peixes ornamentais e peixes migradores (acari, pacu, curimatã) | Pesca de peixes sedentários e predadores (pescada, tucunaré) |

Mudanças na vazão do rio na Volta Grande

A construção da represa no sitio Pimental e o desvio do rio, pelos canais até o novo reservatório deverá deixar quase 100km do rio, da região conhecida como Volta Grande, com uma vazão extremamente reduzida. Apesar das diversas propostas de mitigar este impacto com a chamada “vazão ecológica”, qualquer diminuição do ritmo atual do ciclo hidrológico terá impactos bastante sérios para a ictiofauna.

A falta de água irá impor enormes sacrifícios para a população e para o meio ambiente. A falta de vazão impedirá a inundação completa das florestas aluviais e das ilhas, bem como a entrada e a permanência das águas durante a enchente.

Como demonstrado anteriormente, a região da Volta Grande é um trecho do rio muito particular. É nessa área que foi encontrada a maior riqueza de habitats diferentes, a maior frequência de pedrais, além de uma grande quantidade de corredeiras e cachoeiras. Estas características geográficas favorecem o aumento de nichos ecológicos e a diversificação das espécies, bem como as taxas de endemismos. Do total de espécies registradas para a bacia, 372 ocorrem nesse trecho do rio; delas 19 espécies são endêmicas. Dentre as endêmicas, existem 3 espécies que não foram registradas em nenhuma outro trecho do Xingu: *Magdontognathus kaitukensis*, *Teleocichla centisquama* e *Leporacanthicus heterodon*, além de espécies que ocorrem em trechos que também irão sofrer grande impacto como é o caso do *Hypancistrus zebra*, que no reservatório do Xingu irá perder habitat devido à inundação e na Volta Grande por falta de água.

A Volta Grande do rio Xingu será a área do rio com a maior perda de habitats de toda a área afetada. Considera-se que os impactos para a fauna aquática serão mais graves

nesta área do que na região do reservatório. A mortalidade e a diminuição de espécies que são características dos pedrais é um dos impactos previstos nesta área, como consequência da perda de vazão. Este impacto se soma à perda de áreas de inundação e habitat de desova e alimentação dos peixes, como foi anteriormente explicado para a área do reservatório. Nesta região espera-se então a diminuição tanto das espécies reófilas, adaptadas às águas de velocidades altas, como das espécies sedentárias como os cascudos da família Loricariidae. A falta de água deverá também determinar o aumento da temperatura da água. Por isso, alguns peixes podem até desaparecer. É o caso de Anostomidae e Loricariidae que vivem nas partes inferiores das pedras, em locais protegidos do sol, procurando sempre águas bem oxigenadas e com temperaturas moderadas. O aumento da temperatura irá afugentar as espécies desses grupos.

Sabemos hoje em dia que a abundância da ictiofauna é uma relação da quantidade de chuvas e do cronograma das mesmas. Os hidrogramas de quase 70 anos do Xingu demonstram uma admirável regularidade, com uma variância relativamente pequena dos valores de vazão ao longo do ano. Assim, supomos que todo e qualquer arranjo para mitigar este impacto, deve reproduzir, da forma mais abrangente possível o pulso natural das águas nesta região. A diminuição na quantidade de água e no tempo em que a área permanece inundada deve ter um impacto direto sobre a abundância da fauna íctica.

Estimativas feitas em estudos para as áreas e inundação da calha do Amazonas demonstram como a abundância de espécies da ictiofauna é diretamente proporcional à quantidade de área alagada anualmente. Isto é particularmente verdadeiro para as espécies de herbívoros e detritívoros que dependem da produtividade das florestas para a sua produção. Se em ambientes mais produtivos de águas brancas esta correlação pode ser comprovada, imagina-se que em rios de águas claras, menos produtivas, que dependem em maior grau da produção alóctone de matéria orgânica, esta correlação deve também ser considerada verdadeira.

Mais ainda, como consequência das mudanças nos níveis de vazão supõe-se também importantes impactos para a pesca, principalmente para a captura de peixes ornamentais que é intensa nesta região. É provável que no início do enchimento da represa, haverá um aumento da capturabilidade, devido às águas baixas, o que a longo prazo deverá conduzir a extinção ou diminuição drástica de algumas espécies, que se não desaparecem pelas mudanças ambientais, desaparecerão pela pressão de captura.

Formação de reservatório dos canais em área de terra firme.

Uma grande quantidade de pequenos igarapés drena a região onde será formado o Reservatório dos Canais. Igarapés possuem uma importante função na ecológica. Nestes pequenos cursos de água aloja-se uma fauna distinta àquela encontrada no curso maior do grande rio. As obras dos canais de desvio do rio, os diques de contenção, os “bota fora” e outras obras relacionadas com empreendimento, na área do reservatório dos canais, ocorreram em uma região onde ocorre uma extensa rede hídrica de pequenos

igarapés de primeira e segunda ordem. O reservatório dos canais irá inundar estas áreas e, portanto, eliminará parte desta drenagem.

As matas de galerias desta drenagem fornecem abrigo e alimento à fauna íctica e garantem a integridade dos cursos d'água. Mesmo que estes igarapés estejam hoje em dia bastante degradados, devido à intensidade do uso do solo nesta região, o papel ecológico deles é ainda importante, como corredores hídricos de deslocamentos dessa fauna particular. A conservação de ambientes de igarapés em alguma outra área a ser preservada no futuro, terá que ser garantida para compensar esta enorme perda, na região dos igarapés dos canais. O reflorestamento de áreas desmatadas nas margens dos cursos de água poderá também ajudar na conservação da fauna de igarapés remanescentes.

A formação do Reservatório dos Canais pode ter um aspecto positivo para a ictiofauna e para os moradores/pescadores da região. Isto porque a área ganhará um novo espaço aquático para a pesca, permitindo o uso dessa fonte de alimento e renda. Contudo, a forma do reservatório e seu longo tempo de residência, que durante os meses do verão pode chegar a 60 dias, devem trazer algumas conseqüências negativas. A predominância de águas relativamente paradas favorece a estratificação das massas de água, que deverão induzir a acumulação de matéria orgânica por sedimentação, no fundo. Isto poderá produzir mortalidade dos peixes bentônicos e condições anóxicas de vida nas camadas mais profundas do lago, nesses períodos.

Assim, devemos esperar que durante as épocas de menor vazão este lago não seja habitado apenas por espécies que requerem boa oxigenação da água e que moram no fundo (filhotes, jaú, surubim, pirarara). Ou seja, este novo ambiente aquático não irá compensar totalmente as perdas de outros ambientes aquáticos no empreendimento.

Outro problema, mesmo que não tão abrangente, ocorrerá à jusante da casa de força. A hidrologia desta área é complexa já que além das grandes vazões do rio, grandes profundidades que ocorrem logo após as cachoeiras, esta área recebe diariamente o efeito da maré, que se faz notar mais intensamente durante o período seco. Neste local, dependendo da época do ano, serão devolvidas ao rio, as águas retidas nos reservatórios. Durante o verão estas águas podem não ter boa qualidade e com isso contribuir negativamente na região imediatamente a jusante da casa de força. Ainda mais, devido ao efeito físico da caída das águas, é provável que nessa região se forme um redemoinho, com inversão de corrente, de efeito local. Contudo, este efeito pode confundir os peixes que se orientam pela direção da corrente nos seus deslocamentos.

Obstrução do canal do rio

O rio Xingu funciona como um grande fluxo de água que conecta distantes regiões do país, desde o Mato Grosso, nas suas nascentes, até a sua foz, no estuário do rio Amazonas. A água que flui transporta nutrientes e organismos que por esta via tem acesso a outros ambientes. Assim, o rio funciona como uma via de dispersão de

nutrientes, matéria orgânica, frutos, plantas flutuantes, larvas, ovos e, eventualmente, organismos adultos.

Com a instalação da represa, ocorrerá a obstrução do fluxo efetivo de água do rio, nesta região. Esta ação tem, portanto, um impacto direto no fluxo destes materiais vivos e inertes; dentre estes inclusive a comunidade de peixes migradores. Vimos anteriormente que certo número de espécies sobe os rios no início da enchente à procura de locais apropriados para a desova, que garantem a sobrevivência dos filhotes. As distâncias percorridas exatamente por cada uma dessas espécies não pode ser determinada no contexto deste diagnóstico. Porém os estudos de genética deixaram claras evidências de que existe uma conectividade entre as comunidades à montante e a jusante do rio Xingu, inclusive apesar das barreiras geográficas impostas pelas grandes cachoeiras.

Por isso, fica claro que as obras de engenharia que serão construídas irão dificultar este trânsito rio acima dos adultos, e rio abaixo dos jovens recrutas. Esta interrupção deverá induzir alterações na abundância dos peixes migradores, cuja abundância será mínima na região do reservatório do Xingu. É provável também que mudanças na abundância destas espécies sejam observadas, a longo prazo, à montante do reservatório, como consequência da interrupção deste fluxo. O fato de termos observado a existência de áreas de desova em todos os trechos do rio faz pensar que este efeito sobre a fauna não será tão drástico e que, em parte, as populações locais, poderão compensar pelas perdas sofridas dos estoques que antes migravam das partes mais baixas do rio. Contudo, somente o monitoramento da abundância desta comunidade permitirá uma medida conclusiva da magnitude destas alterações.

Desmatamento e mudanças na descarga de sedimentos

A formação de novos ambientes lânticos (lagos) terá como consequência o aumento da sedimentação, devido às mudanças do fluxo da água. No reservatório do Xingu, este efeito não deve ser muito forte, devido ao curto tempo de residência do lago, mas ele será evidente no Reservatório dos canais. Desta forma as águas à jusante de Belo Monte poderão ter uma carga menor de sedimentos do que era de se esperar. Por outro lado, as operações de dragagem do porto que será instalado na frente da vila de Santo Antônio, também podem induzir à suspensão de sedimentos. Ou seja, nesta região podem ocorrer alterações na quantidade de sedimentos em suspensão e a transparência da água. Mesmo sendo um efeito local, este impacto poderá afetar a comunidade de peixes que habitam na coluna d'água, principalmente aqueles que utilizam a visão para capturas suas pressas, como é o caso do tucunaré.

Por outro lado, a formação dos canais e do novo lago pode também incentivar o processo erosivo nas encostas dos corpos de água, o que certamente também afetará a carga de sedimento nos lagos e à jusante. A alteração nas encostas dos igarapés da região de terra firme também determinará uma mudança no regime de descargas de sedimentos daqueles que ainda fiquem como cursos d'água.

Estas mudanças nos teores de sedimentos deverão alterar a qualidade e tipo de organismos bentônicos disponíveis, o que deve promover uma reestruturação da comunidade íctica a favor dos iliófagos e carnívoros nos locais, onde a sedimentação ocorre em regiões com suficientes teores de O₂ dissolvido.

MEDIDAS ESPECÍFICAS PARA A ICTIOFAUNA

De acordo com as conclusões deste trabalho sugerem-se os seguintes programas para a compensação ou mitigação dos impactos observados:

1) Programa de conservação de habitat para a ictiofauna, que contempla os seguintes objetivos:

- Reflorestamento de área “tampão” entre as obras e as matas ciliares dos igarapés;
- Reflorestamento da mata ciliar dos igarapés;
- Monitoramento da integridade ecológica dos igarapés e das ilhas aluviais;
- Criação de Unidade de Conservação em Igarapés ainda bem preservados;
- Plano de Manejo de Unidades de Conservação já existentes (Iri e Baixo Xingu).

2) Programa de monitoramento e conservação da ictiofauna, que contempla os seguintes objetivos:

- Estudar a estrutura, distribuição, abundância e ciclos biológicos da ictiofauna;
- Avaliar estoques de importância comercial;
- Monitoramento da distribuição e abundância de ovos e larvas de peixes;
- Estrutura genética das populações de peixes migradores;
- Estudo, proposição e monitoramento de sistema de transposição de peixes.

3) Programa de Aqüicultura de peixes ornamentais, que contempla os seguintes objetivos:

- Criação de laboratório experimental para o cultivo e estudos (UFPA);
- Subprograma de educação e treinamento de pescadores;
- Subprograma de extensão rural para a implantação deste sistema nas comunidades

4) Programa de Manejo Adaptativo para a Pesca Sustentável, que contempla os seguintes objetivos:

- Monitoramento da atividade pesqueira (controle de desembarque)
- Ordenamento da pesca (Conselho regional da pesca)
- Fiscalização participativa (cooperação comunidades vs órgãos ambientais)

5) Programa de Educação Ambiental e Conservação sobre a Ictiofauna, que contempla os seguintes objetivos:

- Criação de aquário na cidade de Altamira (Prefeitura)
- Incentivo ao Ecoturismo e Pesca Esportiva (SAGRI, SEPAQ, Prefeitura).
- Colaboração Escolas públicas vs Empreendedores

Medidas descartadas

Por sua comprovada ineficiência destacadas na literatura e na experiência anterior descartam-se as seguintes medidas:

- Estação de alevinagem para reposição de estoques nos seus ambientes naturais;
- Estocagem de espécies com a mesma finalidade;
- Aquicultura de espécies amazônicas não ornamentais (custo x benefício desfavorável);
- Cultivo de espécies não nativas (carpa, tilápia, etc.);
- Introdução de espécies para aumentar a captura;
- Tanques redes para engorda (destruição de gaiolas com vento e chuvas);

CONCLUSÕES E RECOMENDAÇÕES

Em decorrência da diversidade de ambientes e das características hídricas e geográficas, o rio Xingu possui uma das comunidades mais diversas e ricas de ictiofauna da Amazônia. A intensidade do esforço amostral nesta área, induzido pelos estudos de impacto ambiental, que vem sendo realizados há mais de uma década, tem promovido um avanço importante no conhecimento que hoje temos sobre essa assembleia de peixes e sua importância ecológica e econômica, o que foi apresentado em detalhes neste diagnóstico. Contudo, este conhecimento ainda deve ser aprimorado a partir dos programas e estudos sugeridos, para poder monitorar melhor as mudanças ambientais esperadas e propor medidas que possam mitigar os impactos ambientais da hidrelétrica.

Estes impactos sobre a ictiofauna do projeto da AHE do rio Xingu, nas proximidades de Belo Monte, são na maior parte, de grande alcance e contemplam a diminuição e desaparecimento de alguns grupos de espécies, principalmente na região do reservatório do Xingu e na Volta Grande.

Espécies endêmicas e de distribuição muito restrita devem desaparecer ou diminuir sensivelmente na sua abundância com as mudanças nos regimes hidrológicos. Outras espécies desaparecerão de certos trechos do rio, por falta de condições ecológicas,

devido à perda do pulso de inundação ou de habitat, como é o caso da maior parte dos Characiformes migradores no reservatório do Xingu. Os impactos devem ser notáveis na mudança da estrutura trófica da comunidade e na abundância relativa das diversas espécies, pois espera-se que tanto no reservatório como na Volta Grande aumente o número de predadores oportunistas (como o tucunaré e a pescada) em detrimento de migradores herbívoros ou detritívoros (como os pacus e o curimatã).

Os impactos sobre a atividade pesqueira devem ser também graves, já que as formas de pesca irão ter que se adaptar as mudanças na estrutura das comunidades. Contudo, espera-se que a produção não se altere significativamente, pois os impactos serão em parte compensados pelo surgimento de uma atividade específica nas áreas dos novos reservatórios. Estas atividades precisam ser monitoradas e regulamentadas adequadamente, pois o aumento da intensidade de pesca é esperado devido ao aumento da demanda. A possibilidade de cultivo de espécies ornamentais é vista como uma saída bastante promissora para esse setor da sociedade, para compensar as perdas que possam ocorrer na pesca de ornamentais nos ambientes do reservatório do Xingu e na Volta Grande.

Os estudos sobre a ictiofauna não devem ser interrompidos, para garantir que um acompanhamento das mudanças nos permita evitar novos impactos. Estudos mais detalhados sobre a ecologia das principais espécies, incluindo rotas migratórias com auxílio de marcadores genéticos devem ser iniciadas na maior brevidade, de preferência antes de que sejam iniciadas as obras da hidrelétrica. Estudos sobre a taxonomia e ecologia da fauna de igarapés ainda muito desconhecida, devem também ser priorizados, pois são pesquisas que levam um considerável esforço amostral e muito tempo.

Programas de pesquisa e de extensão, como o programa proposto que contempla o cultivo de peixes ornamentais nas comunidades ribeirinhas, irão facilitar a realocação da mão de obra e a compensação das fontes de renda que serão perdidas com os impactos negativos da UHE e devem portanto receber prioridade. O programa de monitoramento da pesca, para ter uma base contínua de informações sobre os volumes capturados, o valor econômico da produção e a evolução temporal do esforço devem ser implementados, na maior brevidade possível, ainda antes que as obras da hidrelétrica comecem a serem realizadas e devem ser integrados aos sistema nacional de monitoramento pesqueiro que está sendo implantado pela Secretaria de Aquicultura e Pesca da Presidência da República.

Obras de engenharia, que tendem a mitigar os impactos sobre a fauna de migradores, tais como canais de deriva para a fauna de peixes, requerem um estudo mais detalhado, para poder garantir a eficiência do seu funcionamento. A experiência em outros empreendimentos alertam para o fato de que escadas de peixes e outros sistemas de transposição podem ser mais negativos do que positivos na mitigação dos impactos decorrentes da interrupção do fluxo do rio.

CAPÍTULO 9 - REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- AGOSTINHO, A.A.; JULIO, JR. & PETRERE, M. JR. 1994. Itaipu Reservoir (Brasil): impacts of the impoundment of fish fauna and fisheries. PP. 419-446. In: COWX, I.G. (Ed.) Rehabilitation of freshwater fisheries. Oxford, Blackwell Scientific Publications, 486p.
- AGOSTINHO, A.A.; MARQUES, E.E.; AGOSTINHO, C.S.; ALMEIDA, D.A.; OLIVEIRA, R.J.; MELO, J.R.B. 2007. Fish ladder of Lajeado Dam: migrations on one-way routes? **Neotropical Ichthyology**, 5(2):121-130.
- AGOSTINHO C.S.; PEREIRA, C.R.; OLIVEIRA, R.J.; FREITAS, I.S.; MARQUES, E.E. 2007. Movements through a fish ladder: temporal patterns and motivations to move upstream. **Neotropical Ichthyology**, 5(2): 161-167.
- ALMEIDA, F.F.M. 1978. A evolução dos Crátos Amazônico e do São Francisco comparada com seus homólogos no hemisfério norte. In: **Congresso Brasileiro de Geologia, 30, Recife, Anais**. Recife: Sociedade Brasileira de Geologia, p.2393-2407.
- ANDRADE-TALMELLI, E.F., KAVAMOTO, E.T. ROMAGOSA, E., FENERICHVERANI, N. 2001. Embryonic and larval development of the “Piabanha”, *Brycon insignis*, Steindachner, 1876 (Pisces, Characidae). **Bol. Inst. Pesca**, São Paulo, 27 (1): 21–28.
- ANGELINI, R. 2002. **Desenvolvimento de ecossistemas: a planície de inundação do alto rio Paraná e o reservatório de Itaipu**. Tese de Doutorado, Universidade Estadual de Maringá. 134p.
- ARAÚJO M.L.G., CHARVET-ALMEIDA, P., ALMEIDA, M.P. & PEREIRA, H. 2004. **Freshwater stingrays (Potamotrygonidae): status, conservation and management challenges**. Relatório. Convention of International Trade in Endangered Species of Wild Fauna and Flora. 20th Meeting of the Animals Committee. AC20 Inf. 8, 6p.
- ARAUJO-LIMA, C. & GOULDING, M. 1997. **So fruitful a fish. Tambaqui, aquiculture and conservation in the Amazon**. New York: Columbia University Press, 191 pp.
- ARAUJO-LIMA, C. A. R. M., SILVA, V. V. da, PETRY, P., OLIVEIRA, E. C. & MOURA, S. M. L. 2001. Diel variation of larval fish abundance in the amazon and rio negro. **Braz. J. Biol.** 61(3): 357-362.
- ARAUJO-LIMA, C.A.R.M.; OLIVEIRA, E.C. 1998. Transport of larval fish in the Amazon. **J. Fish Biol.** 53: 297-305.
- ARCADIS, 2006. **Avaliação Ambiental integrada AAI da Bacia do Rio Xingu Caracterização da Bacia Hidrográfica do rio Xingu. Relatório. Eletronorte Eletrobrás, Arcadis Tetraplan SA**. Volume I, 289p.
- ARTONI, R.F.; MATIELLO, M.C.A. 2003. Genética de peixes neotropicais. I. Aspectos da conservação genética dos peixes no parque estadual de Vila Velha, Paraná, Brasil. **Ci. Biol. Saúde, Ponta Grossa**, 9 (2): 7-15.
- BACKIEL, T. AND R.L. WELCOMME (eds). (1980) Guidelines for sampling fish in inland waters. **EIFAC , Tech.Pap.**, (33):176 p

- BARTHEM, R.B.; GOULDING, M. 1997. **Os bagres balizadores: Ecologia, Migração e Conservação de peixes amazônicos**. Sociedade Civil Mamirauá; CNPq, Brasília. 140pp.
- BARTHEM, R.B; PETRERE JR, M.; ISAAC, V.J.; RIBEIRO, M.C.L.B; McGRATH, D; VIEIRA, I.A; VALDERRAMA, M. 1997. A pesca na Amazônia: Problemas e perspectivas para o seu manejo. In: VALLADARES-PADUA, C.; BODMER, R. (Org.). **Manejo e Conservação da Vida Silvestre no Brasil**. Brasília, p. 173-185.
- BATISTA, V.S. 1998. **Distribuição, dinâmica da pesca e dos recursos pesqueiros na Amazônia. Central**. Tese de doutorado, INPA/FUA. 291 pp.
- BATISTA, V.S.; INHAMUNS, A.J.; FREITAS, C.E.C.; FREIRE-BRASIL, D. 1998. Characterization of the fishery in river communities in the low-Solimões/high-Amazon region. **Fisheries Management and Ecology**, 5, 419-435.
- BATISTA, V.S.; ISAAC, V.J; VIANA, J.P. (2004). Exploração e manejo dos recursos pesqueiros da Amazônia. In: RUFFINO, M.L. (Org.). **A pesca e os recursos pesqueiros na Amazônia**. Manaus, p. 57-135.
- BAYLEY, P.B.; PETRERE, M. 1989. Amazon fisheries: Assessment methods, current status, and management options. In: DODGE, D.P. (Ed.). Proceedings of the International Large River Symposium. **Can. Spec. Publ. Fish. Aquat. Sci.**, v. 106, p. 385-398.
- BEANLANDS, G.E.; DUINKER, P.N. 1983. **An Ecological Framework for Environmental Impact Assessment in Canada**. Institute for Resource and Environmental Studies. Dalhousie University, Halifax; and Federal Environmental Assessment Review Office, Hull, Quebec.
- BERGLEITER, S. 1999. Zur ökologischen Struktur einer zentralamazonischen Fischzönose. Ethologische und morphologische Befunde zur Ressourcenteilung. **Zoológica**, 149: 1-191.
- BEVERTON, R.J.H.; HOLT, S.J. 1956. A review of methods for estimating mortality rates in exploited fish populations, with special reference to sources of bias in catch sampling. **Rapp.P.-V.Réun. CIEM**, 140:67-83.
- BISSET, R. 1980. Methods for environmental impact analysis: recent trends and future prospects. **Journal of Envir. Manag.**, 4: 27-43.
- BORGHETTI, J.R.; NOGUEIRA, V.S.G.; BORGHETTI, N.R.B. & CANZI, C. 1994. The fish ladder at the Itaipu Binational hydroelectric complex on the Paraná river, Brazil. **Neotropical Ichthyology**, 4: 291-294.
- BOUDREAU, P. R., DICKIE, L. E.; KERR, S. R. 1991. Body size spectra of production and biomass as system-level indicators of ecological dynamics. **Journal of Theoretical Biology**, 152: 329-340.
- BOUJARD, T. 1992. Space-time organization of riverine fish communities in French Guiana. **Environmental Biology of Fishes**, 34: 235-246.
- BRINN M.N.A.; PORTO, J.I.R.; FELDBERG, E. 2004. Karyological evidence for interspecific hybridization between *Cichla monoculus* and *C. temensis* (Perciformes, Cichlidae) in the Amazon. **Hereditas**, 141(3):252-257
- BUCKUP, P.A., MENEZES N.A. & SANT'ANNA GHAZZI M. (eds). 2007. Catálogo das espécies de peixes de água doce do Brasil. Rio de Janeiro Museu Nacional. 195p.

- CAMARGO, M. 2004. **A comunidade íctica como indicador de integridade ecológica dos ambientes aquáticos do sector do médio Rio Xingu – Pará**. Tese de doutorado. Museu Paraense Emílio Goeldi, Universidade Federal do Pará. 183p.
- CAMARGO, M., CARVALHO JUNIOR, J., GIARRIZZO, T., ZUANON, J., & V. ISAAC. 2002. Lista preliminar dos peixes do médio Rio Xingu, Amazônia brasileira, estado do Pará. Abstracts. **Congresso Brasileiro de Zoologia**. Itajaí/SC.
- CAMARGO, M.; & GHILARDI, R. (Eds), em preparação. **Entre a Terra, as Águas e os Pescadores do médio rio Xingu**. (Uma abordagem ecológica). Eletronorte, Brasília.
- CAMARGO, M.; GIARRIZZO T.; ISAAC, V.J. 2004. Review of the geographic distribution of fish fauna of the Xingu river basin, Brazil. **Ecotropica**, 10:123-147.
- CAMARGO, M; LIMA JUNIOR, W.M.A. 2007. Aspectos da biologia reprodutiva de seis espécies de peixes de importância comercial do médio Rio Xingu – Bases para seu manejo. **Uakari**, 3(1): 64-77.
- CARVALHO, A.S.C. 2005. **Avaliação químico-ambiental dos teores de arsênio, chumbo e mercúrio em matriz de cabelo da população do Município de Altamira/PA - Área Impactada pela Garimpagem de Ouro**. Dissertação (Mestrado em Química) - Universidade Federal do Pará. 187 pp .
- CASATTI, L.; ROCHA, F.C.; PEREIRA, D. C. 2005. Habitat use by two species of *Hypostomus* (Pisces, Loricariidae) in Southeastern Brazilian streams. **Biota Neotropical**, Campinas, 5, (2): 157-165
- CERDEIRA, R.G.P.; RUFFINO, M.L. & ISAAC, V.J. 1997. Consumo de pescado e outros alimentos pela população ribeirinha do Lago Grande de Monte Alegre, PA-Brasil. **Acta Amazônica**, Manaus, 27(3):227-231.
- CHADZON, R. L.; COLWELL, R. K.; DENSLOW, J. S.; GUARIGUATA, M. R. (1998). Statistical methods for estimating species richness of woody regeneration in primary and secondary rain forests of northeastern Costa Rica. In DALLMEIER, F.; COMISKEY, J. A. (Editors) **Forest Biodiversity research, monitoring and modeling: conceptual background and Old World case studies**. UNESCO Paris/The Parthenon Publishing Group. Man and the Biosphere Series. Volume 20. 285-309.
- CHAO, A. (1984). Non-parametric estimation of the number of classes in a population. **Scandinavian Journal of Statistics**, 11: 265-270.
- CHAO, A. (1987). Estimating the population size for capture-recapture data with unequal catchability. **Biometrics**. 43, 783-791.
- CHAO, A.; LEE, S-M. (1992). Estimating the number of classes via sample coverage. **Journal of American Statistical Association**, 87, 210-217.
- CHAO, A.; MA, M-C.; YANG, M. C. K. (1993), Stopping rule and estimation for recapture debugging with unequal detection rates. **Biometrika**, 80, 193-201.
- CHAO, N.L.; PRANG, G. 1997. Project Piaba – towards a sustainable ornamental fishery in the Amazon. **Aquarium Sciences and Conservation**, v. 1, p. 105-111.
- CHARVET-ALMEIDA, P. 2006. **História natural e conservação das raias de água doce (Chondrichthyes: Potamotrygonidae) no médio rio Xingu, área de influência do projeto hidrelétrico de Belo Monte (Pará, Brasil)**. Tese de Doutorado. Universidade Federal da Paraíba. 376 p.

- CHARVET-ALMEIDA, P.; ARAÚJO M.L.G.; ALMEIDA, M.P. 2005. Reproductive Aspects of freshwater stingrays (Chondrichthyes: Potamotrygonidae) in the Brazilian Amazon Basin. **J. Northw. Atl. Fish. Sci.**, **35**: 165-171.
- CHRISTENSEN, V.; PAULY, D. 1992. ECOPATH II – a software for balancing steady-state ecosystem models and calculating network characteristics. **Ecological Modelling**, **61**:169-185.
- CODDINGTON, J. A.; GRISWOLD, C; SILVA, D. PEÑARANDA, E.; LARCHER, S. F. (1991). Designing and testing sampling protocols to estimate biodiversity in tropical ecosystems, p. 40-60. In E. C. DUDLEY (ed.). **The Unity of Evolutionary Biology: Proceedings of the International Congress of Systematics e Evolutionary Biology**, ed. Dioscorides Press, Portland, Dudley, v. 1.
- COLWELL, R.K. (2004). **Estimates: Statistical estimation of species richness and shared species from samples**. Version 7. Persistent URL <pur.t.ocl.org/estimates>
- COY, Y.S. 1994. **Aspectos de la biología de las poblaciones de los grandes bagres (Ostariophysi-Siluriformes-Pimelodidae) en el sector colombiano del río Amazonas**. Universidade de Santafé, Bogotá, Colômbia, Trabalho de conclusão de curso.
- CRAMPTON, W. G. R., 1999. Os peixes da Reserva Mamirauá: diversidade e história natural na planície alagável da Amazônia. In Queiroz, H. L. & W. G. R. Crampton (eds), **Estratégias para manejo de recursos pesqueiros em Mamirauá. Sociedade Civil Mamirauá, MCT-CNPq, Brasília, Brasil, 10–36.**
- DELGADO, C.L.; WADA, N.; ROSEGRANT, M.W.; MEIJER, S.; AHMED, M. 2003. **Fish to 2020: Supply and Demand in Changing Global Markets**. World Fish Center Technical Report no. 62. Washington, D.C.: International Food Policy Research Institute. 28p.
- ELETRONORTE, 2007. **Atualização do inventário hidrelétrico da bacia do Rio Xingu**. Tomo I, Processo Aneel Número: 48500.004313/05-47. Mimeo. 163p.
- ELETRONORTE, 2001. **Complexo Hidrelétrico de Belo Monte - Estudo de Impacto Ambiental**. Mimeo.
- ESCADA, M.I.S.; VIEIRA, I.C.G.; KAMPEL, S.A. *et al.*, 2005. Processos de ocupação nas novas fronteiras da Amazônia (o interflúvio do Xingu/ Iriri). **Estudos Avançados**, **19** (54):9-22.
- ESTUPIÑAN R. & CAMARGO, M. (no prelo) Capítulo II: Ecologia da paisagem natural. 18-30p. In: CAMARGO, M.; & GHILARDI, R. (Eds), no prelo. **Entre a Terra, as Águas e os Pescadores do médio rio Xingu**. (Uma abordagem ecológica). Eletronorte, Brasília.
- FABRÉ, N.N. & ALONSO, J.C. 1998. Recursos ícticos no Alto Amazonas: sua importância para as populações ribeirinhas. **Bol. Mus. Para. Emílio Goeldi, sér. Zool.** **14**(1):19-55.
- FABRÉ, N. N. & SAINT PAUL, U. 1998. Annulus formation on scales and seasonal growth of the Central amazonian anostomid *Schizodon fasciatus*. **Journal Fish. Biology**. **53**: 1-11.
- FERNANDEZ, C.C. 2004. Movimentos migratórios de peixes em um sistema de várzea. In: R. CINTRA. (Org.). **História natural, ecologia e conservação de algumas**

- espécies de plantas e animais da Amazônia.** Manaus: EDUA/INPA/FAPEAM, Pp:141-146.
- FERNANDEZ, C.C. 1997. Lateral migration of fishes in Amazon floodplains. **Ecology of Freshwater Fish** 6: 36–44.
- FITTKAU, E.J. 1969. Limnological conditions in the headwater region of the Xingu River, Brasil. **Tropical Ecology**, 11(1):20-25.
- FORSBERG, B.R. 2000. Estudo Matriz para o Projeto Manejo Sustentável dos Recursos Naturais da Várzea. Manaus: ProVárzea/Ibama. 165 p.
- FROESE, R., & PAULY, D. 2006. **FishBase**. World Wide Web electronic publication. www.fishbase.org (version 04 janeiro 2006). Acesso: dezembro 2007.
- FUTUYMA, D.J. 1997. **Biologia Evolutiva**. 2a. Edição, Sociedade Brasileira de Genética, Ribeirão Preto, SP. 631pp.
- GAUCH JR., H. G. (1982) **Multivariate analysis in community ecology**. Cambridge University Press. Cambridge. 298 p.
- GÉRY, J. 1977. **Characoids of the world**. TFH Publications, New Jersey.
- GISLASON, H., & RICE, J. 1998. Modelling the response of size and diversity spectra of fish assemblages to changes in exploitation. **ICES Journal of Marine Science: Journal du Conseil**, 55(3):362-370.
- GODINHO, H.P.; GODINHO, A.L; FORMAGIO, P.S. & TORQUATO, V.C.1991. Fish ladder efficiency in a southeastern brazilian river. *Ciência e Cultura*, 43(1):63-67.
- GOODLAND, R, JURAS, A. & PACHAURI, R. 1992. Can hydroreservoirs in tropical moist forest be made environmentally acceptable? **Energy Policy**, 20(56): 507-515
- GOODLAND, R. 1993. Ethical priorities in environmentally sustainable energy systems: The Case of tropical hydropower. **International Journal of Sustainable Development**, 1(4):3-14.
- GODOY, M.P., 1957. Marcação de peixes no rio Mogi Guassu. **Rev. Bras. Biol.**, 17(4):479-490.
- GODOY, M.P. 1975. Peixes do Brasil: sub-ordem Characoidei – Bacia do rio Moji-Guaçu, Piacicaba. Franciscana, v4:846p.
- GOTELLI, N. J.; ELLISON, A. M. (2004) **A primer of ecological statistics**. Sinauer Associates Inc., Sunderland, Massachusetts. 492p.
- GOULDING M. 1980. **The fishes and the forest: explorations in amazon natural history**. Berkeley: University of Califórnia Press. 280p.
- GOULDING M., CARVALHO M.L. & FERREIRA E.G. 1988. **Rio Negro, rich life in poor water**. SPB Academic Publ., The Hague. 189 p.
- GOULDING, M.& CARVALHO, M. L. 1982. Life story and management of the tambaqui (*Colossoma macropomum*, Characidae): An important Amazonian food fish. **Rev. Bras. Zool.**, 1(2):107-133.
- GOULDING, M.1979. **Ecologia da pesca do rio Madeira**. CNPQ-INPA, Manaus. 172p.

- HANSKI, I & GILPIN, M.E. 1991. Metapopulation dynamics: brief history and conceptual domain. Pp 3-16. *In*: GILPIN M.E. & I HANSKI, I. (Eds.) **Metapopulation dynamics: Empirical and theoretical investigations**. Academic Press, London.
- HATANAKA, T.; SILVA, F. H. & GALETTI JR., P. M. 2002. A polymorphic, telomeric-like sequence microsatellite in the Neotropical fish *Prochilodus* **Cytogenet Genome Res.**, 98:308–310.
- ISAAC, V., CAMARGO, M., GIARRIZZO, T., MOURÃO JUNIOR, M., CARVALHO JUNIOR, J.R., & J.A.S. ZUANON. 2002. **Levantamento da ictiofauna na região da UHE Belo Monte, Altamira, PA**. Belém, Eletronorte. Mimeo.
- ISAAC, V.J.; PINHEIRO, R.C. 2003 **Avaliação e monitoramento de impactos dos acordos de pesca - Região do Médio Amazonas**. Manaus: EDUA, 2003. v. 1. 64 p.
- ISAAC, V.J.; SILVA, C.O.; RUFFINO, M.L. 2004. A pesca no Baixo Amazonas. *In*: RUFFINO, M. L. (Org.). **A pesca e os recursos pesqueiros na Amazônia brasileira**. Manaus, 2004, P. 185-211.
- ISBRÜCKER, I. J. H. & NIJSSEN, H. 1991. *Hypancistrus zebra*, a new genus and species of uniquely pigmented ancistrinae loricariid fish from the Rio Xingu, Brazil (Pisces: Siluriformes: Loricariidae). **Ichthyol. Explor. Freshwaters**, 1(4): 345-350.
- ISBRÜCKER, I. J. H. & NIJSSEN, H. 1989. Diagnose dreier neuer Harnischwelsgattungen mit fünf neuen Arten aus Brasilien (Pisces, Siluriformes, Loricariidae). **Die Aquarien- und Terrarien-Zeitschrift**, 42: 541-547.
- JEGU, M. & ZUANON, J. 2005. Threatened fishes of the world: *Ossubtus xinguense* (Jegu 1992) (Characidae: Serrasalminae). **Environmental Biology of Fishes**, 73: 414.
- JÉGU, M. 1992. *Ossubtus xinguensis*, Nouveau genre et espèce du Rio Xingu, Amazonie, Brésil (Teleostei: Serrasalminae). **Ichthyol. Explor. Freshwaters**, 3(3): 235-252.
- JOHNSON, R. A.; WICHERN, D. W. (1998) **Applied multivariate statistical analysis**. 4th Edition. Prentice Hall. New Jersey. 815p.
- JUNK, W.J. & NUNES DE MELLO, J.A.S. 1987. Impactos ecológicos das represas hidrelétricas na bacia amazônica brasileira. **Tüb. Georg. Stud.**, 95: 367-385.
- JUNK, W.J. 1997. **The Central Amazon Floodplain: Ecology of a Pulsing System**. Berlin: Springer Verlag, v 126: 525 p.
- JUNK, W.J.; BAYLEY, P.B.; SPARKS, R.E. 1989. The flood pulse concept in river-floodplain systems. **Canadian Journal of Fisheries and Aquatic**, 106: 110-127.
- KAPETSKY, J.M. (1974) **Growth, mortality and production in five fish species of the Kafue River floodplain, Zâmbia**. PhD. Dissertation, University of Michigan, 194p.
- KULLANDER, S.O. 1991a. *Crenicichla phaiospilus* and *C. percna*, two new species of pike cichlids (Teleostei: Cichlidae) from the rio Xingu, Brazil. **Ichthyol. Explor. Freshwaters**, 1(4): 351-360
- KULLANDER, S.O. 1991b. *Geophagus argyrostictus*, a new species of Cichlid fish from the Rio Xingu, Brazil. **Cybium**, 15: 129-138.

- KULLANDER, S.O.; FERREIRA, E.J.G. 2006. A review of the South American cichlid genus *Cichla*, with descriptions of nine new species (Teleostei:Cichlidae). **Ichthyological Exploration of Freshwaters**, 17(4): 289-398.
- LEITE, R. G., VALENTE J. V. da & FREITAS, C. E. 2006. Abundância e distribuição das larvas de peixes no Lago Catalão e no encontro dos rios Solimões e Negro, Amazonas, Brasil. **Acta Amazônica**. 36(4): 557-562.
- LEITE, R.G.; ZUANON, J. A. S. (1991) Peixes Ornamentais – Aspectos de comercialização, ecologia, legislação e propostas de ações para um melhor aproveitamento. *In*: VAL, A.L.; FIGLIUOLO, R.; FELDBERG, E. (Ed.). **Bases científicas para estratégias de preservação e desenvolvimento da Amazônia: fatos e perspectivas**. Manaus: INPA, p.327-331.
- LIMA, J. P. 2007. **Aspectos da ecologia reproductiva de *Podocnemis expansa*, *Podocnemis sextuverculata* e *Podocnemis unifilis* (Testudines, Podocnemididae) na Reserva Biológica do Abufari, Amazonas, Brasil**. Dissertação de Mestrado. INPA/UFAM, Manaus. 87p.
- LINDEMAN R. 1942. The trophic-dynamic aspect of ecology. **Ecology**, 23:399–418.
- LO, N. C. H., SMITH P.E., BUTLER, J.L. 1995. Population growth of northern anchovy and Pacific sardine using stage-specific matrix models. **Mar. Ecol. Prog. Ser.** 127: 15-26.
- LOWE-McCONNELL, R.H. 1979. Ecological aspects of seasonality in fishes of tropical waters. **Symp. Zool. Soc. Lond.** 44: 219-241.
- LOWE-McCONNELL, R.H. 1987. **Ecological studies in tropical fish communities**. Cambridge University Press. Cambridge. 382p.
- LOWE-McCONNELL, R.H. 1991. Natural history of fishes in Araguaia and Xingu Amazonian tributaries, Serra do Roncador, Mato Grosso, Brazil. **Ichth. Expl. Freshwat.** 2: 63–82.
- LOWE-McCONNELL, R.H. 1999. **Estudos ecológicos de comunidades de peixes tropicais**. São Paulo, EDUSP. 535pp.
- LUCKHURST, BE; LUCKHURST, K. 1978. Analysis of influence of substrate variables on coral-reef fish communities. **Marine Biology**, 49(4): 317-323.
- MAGURRAN, A. E. (1988). **Ecological diversity and its measurement**. Princeton University Press. Princeton.
- MALABARABA, L.R., REIS, R.E., VARI, R.P., LUCENA, Z.M.S., & C.A.S. LUCENA (Eds). 1998. **Phylogeny and classification of neotropical fishes**. Edipucrs, Porto Alegre. 603 p.
- MANLY, B. F. J. (1994) **Multivariate statistical methods: A Primer**. 2nd edition. Chapman & Hall. 215p.
- MCCUNE, B.; MEFFORD, M. J. (1997) **PC-ORD: Multivariate analysis of ecological data**. Version 3.12. MjM Software, Gleneden Beach, Oregon.
- MINISTÉRIO DE MEIO AMBIENTE/MMA. (1995) **Diretrizes para uma política nacional de ecoturismo**. Brasil, MICT/MMA. Mimeo.
- MMA/IBAMA (1995). **Avaliação de Impacto Ambiental: Agentes sociais, procedimentos e ferramental**. Ministério do Meio Ambiente, dos Recursos Hídricos e

da Amazônia Legal, Instituto Brasileiro do Meio Ambiente e dos Recursos Naturais Renováveis. Coordenação e adaptação de Miriam Laila Absy, Francisca Neta A. Assunção, Sueli Correia de Faria, versão de Paula Yone Stroh ... [et al.] -- Brasília, 136p.

MÜLLER, I.I.; GIBERTONI, R.F.C.; FRIEDRICH, M.F.; FIORINI, A. 2003. **Estudo do comportamento hidráulico do canal de Piracema da Usina Hidrelétrica de Itaipu**. In: Simpósio Brasileiro de Recursos Hídricos, 15, 2003, Curitiba. 19p.

MULLIS, K.B., FALOONA, F., SCHARF, S.J., SAIKI, R.K., HORN, G.T. Y ERLICH, H.A. (1986). Specific enzymatic amplification of DNA *in vitro*: The Polymerase Chain Reaction. Cold Spring Harbor. **Symp. Quant. Biol.** 51:263:273.

NEODAT II. 2006. **Inter-institutional database of fish biodiversity in the Neotropics**. <http://www.neodat.org> (version 04 June 2003). Acesso: dezembro de 2007.

NORRIS, S.; CHAO, N. L. Buy a fish save a tree? Safeguarding sustainability in an Amazonian ornamental fishery. **Conserv. Pract.**, v.3, p.30-35. 2002.

ODUM, E.P. 1969. The strategy of ecosystem development. **Science**, 164:262-270.

OGAWA, M.; MAIA, E. L. (Orgs) (1999) **Manual da Pesca - Ciência e Tecnologia do Pescado**. 1ª. ed. São Paulo: Livraria Varela Ltda. 430 p.

OLDANI, N.O.; BEIGÚN, C.R.M.; NESTLER, J.M.; GOODWIN, R.A. 2007. In fish passage technology saving fish resources in the lower La Plata River basin? **Neotropical Ichthyology**, 5(2): 89-102.

PAHNKE, H. 1993. Seit zwei Jahren regelmässig gezuchtet: *Hypancistrus zebra*. **DATZ**, 42(4): 227-231.

PATIL, G. P.; TAILLIE, C. (1982). Diversity as a Concept and Its Measurement. **Journal of the American Statistical Association**. 77, 379, 548-561.

PERES-NETO P.R. & MAGNAN P. 2004. The influence of swimming demand on phenotypic plasticity and morphological integration: a comparison of two polymorphic charr species. **Oecologia**, 140, 36-45.

PERROW, M. R.; COTÉ, E.M.; EVANS, M. (1996). Fish. P. 178-204. In: SHUTHERLAND, W.J. **Ecological Census Techniques**. A handbook. Cambridge University Press.336p.

PETRERE, M. JR. 1983. Relationship among catches, fishing effort and river morphology for eight rivers in Amazon State (Brazil) during 1976-1978. **Amazoniana** 8(2):281-296.

PETRERE, M. 1996. Fisheries in large tropical reservoirs in South America. **Lakes & Reservoirs: Research and Management** 2:111-113.

PINHEIRO, M. da C. N.; NAKANISHI, J., OIKAWA, T. et al. (2000) Exposição humana ao metil-mercúrio em comunidades ribeirinhas da Região do Tapajós, Pará, Brasil. **Rev. Soc. Bras. Med. Trop.**, 33(3):.265-269.

POFF, L.N., & ALLAN D.J. 1995. Functional organization of stream fish assemblages in relation to hydrological variability. **Ecology**, 76: 606–627.

PRANG, G. 2004. Social and Economic Change in Amazonia: The Case of Ornamental Fish Collection in the Rio Negro Basin. In: NUGENT, S; HARRIS, M. (Ed.). **Some**

Other Amazonians: Perspectives on Modern Amazonia. London: Institute for the Study of the Americas, p.57-103.

PRIOLI, S.M.A.P. ; PRIOLI, A.J. ; PAVANELLI, c.s. ; Júlio Jr., H. F. ; CARRARO, D.M. ; CARRER, H. ; PRIOLI, L. M. 2002. Identification of *Astyanax altipananae* (Teleostei, Characidae) in the Iguaçú River, Brazil, based on mitochondrial DNA and RAPD markers. **Genetics and Molecular Biology**, SP, 25(4): 421-430.

PUTZER, H. 1984. The geological evolution of the Amazon basin and its mineral resources. In: SIOLI, H. (Ed.) **The Amazon. Limnology and landscape ecology of a mighty tropical river.** Dr. W. Junk Publishers, Dordrecht. p. 15-46.

QUINN, G. P.; KEOUGH, M. J. (2002) **Experimental design and data analysis for biologists.** Cambridge University Press. Cambridge. 520p.

RAPP PY-DANIEL R.H. AND ZUANON J. 2005. Description of a new species of *Parancistrus* (Siluriformes: Loricariidae) from the rio Xingu, Brazil. **Neotropical Ichthyology**, 3(4):571-577.

RE, P. 1999. **Ictioplâncton estuarino da Península Ibérica guia de identificação dos ovos e estados larvares planctônicos.** Lisboa: Editora da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa. 163p.

REIS, R.E., KULLANDER, S.O. & C.J. FERRARIS (Org.). 2003. Check list of the Freshwater Fishes Of South and Central America. EDIPUCRS. 742p.

RIBEIRO, M. C. L. B.; PETRERE Jr., M. (1990). Fisheries ecology and management of the jaraqui (*Semaprochilodus taeniurus*, *S. insignis*) in the Central Amazonia. **Regulated River. Res. & Manag.** 5: 195-215 p.

RIBEIRO, M. L. L. B., (1983). **As migrações dos jaraquis (Pisces, Prochilodontidae) no rio Negro, AM, Brasil.** - Dissertação de mestrado apresentada ao curso de Pós-Graduação em Biologia de Água Doce e Pesca Interior, Instituto Nacional de Pesquisas da Amazônia, Universidade do Amazonas, Manaus, 192 pp.

ROCHET M.J. & TRENKEL V.M. 2003. Which community indicators can measure the impact of fishing? A review and proposals **Can. J. Fish. Aquat. Sci.** 60(1): 86–99.

RUFFINO, M.L.; ISAAC, V.J. 1995. Life cycle and biological parameters of several Amazon fish species. **Naga the Iclarm Quaterly**, Manila, v. 18, n. 4, p. 41-45.

SAMBROOK, J.; FRITSCH, E. F. & MANIATIS, T. 1989. **Molecular cloning: a laboratory manual** 2º ed. Cold-Spring Harbor Laboratory Press. New York.

SANTOS, J.A.; POMPEU, P.S; MARTINEZ, C.B. 2007. Swimming performance of the migratory neotropical fish *Leporinus reinhardti* (Characiformes: Anostomidae). **Neotropical Ichthyology**, 5(2): 139-146.

SARPEDONTI V. & CHONG V.C. 2008. Abundance and distribution of *Stolephorus baganensis* Hardenberg, 1933, and *Thryssa kammalensis* (Bleeker, 1849) larvae in relation to ontogeny and environmental factors in a Malaysian estuary. **Tropical Zoology. No prelo.**

SARPEDONTI, V. 2007. **O ictioplâncton na região sul da reserva biológica do Lago Piratuba – AP.** Relatório elaborado para o plano de manejo da ReBio do Lago Piratuba, IBAMA – AP. p 23.

SCHLIEWEN, U. AND R. STAWIKOWSKI. 1989. Zebras aus Brasilien. **DATZ**, 42(9):521.

- SCHOBENHAUS C., CAMPOS D.A., DERZE G.R., ASMUS, H.E. 1984. **Geologia do Brasil**. MMEDNPM, Brasília, 501p.
- SILVA J.M.; RYLANDS, A.B.; FONSECA, G.A.B. 2005. O destino das áreas de endemismo da Amazônia. **Megadiversidade**, 1(1): 124-131.
- SIOLI, H. 1957. Valores de pH de águas Amazônicas. **Boletim do Museu Paraense Emílio Goeldi. Geologia**, 1, 1-35.
- SMITH, P. E. & RICHARDSON, S. L. 1977, Standard techniques for pelagic fish egg and larva surveys. **FAO Fisheries Technical Paper**, 175: 100p.
- SOUZA H.B.; FREITAS, A.C.; HOLANDA. M.C.R.; SILVA, D.K.A.; SANTORO, K.R. (2007). **Aspectos da comercialização de ovos nos municípios de Lajedo e Canhotinho da região agreste do Estado de Pernambuco**. In: VII Jornada de Ensino, Pesquisa e Extensão, 2007, Recife (PE). Anais do VII JEPEX. Recife (PE): Universidade Federal Rural de Pernambuco. <http://www.adevento.com.br/jepex/cdrom/resumos/R0222-1.pdf>. Acessado em março de 2008.
- STAWIKOWSKI, R. 1992. “Kaktusse,” “Russelzahn,” und ein merkwürdiges “Zebra.” **DATZ**, 45(6):348-349.
- TEIXEIRA, A.S.; OLIVEIRA, S.S. 2005. Evidence for a natural hybrid of peacock bass (*Cichla cf. monoculus* vs. *Cichla temensis*) based on esterase electrophoretic patterns. **Genet. Mol. Res.**, Ribeirão Preto, 4: 74-83.
- THATCHER V.E. 1995. *Anphira xinguensis* sp nov (Isopoda, Cymothoidae) a gill chamber parasite of an Amazonian serrasalmid fish, *Ossubtus xinguense*, Jegu, 1992. **Amazoniana-Limnologia et Oecologia Regionalis Systemae Fluminis Amazonas**, 13(3-4):293-303.
- TORRES, M.F. (2006) **Estudos de conservação e manejo de peixes ornamentais da bacia do Rio Guamá: Análise da sócio-economia e pesca ornamental**. Belém: Secretaria de Ciência, Tecnologia e Meio Ambiente – SECTAM, 2006. 77p. Relatório Final.
- UNDERWOOD, A. J. (1997) **Experiments in ecology: Their logical design and interpretation using analysis of variance**. Cambridge University Press, Cambridge. 522p.
- VAZZOLER A.E.A.M. 1981. **Manual de métodos para estudos biológicos de populações de peixes: reprodução e crescimento**. CNPq, Brasília, Brasil, 108p.
- WALLACE, A. R. 1853. **A narrative of travels on the Amazon and Rio Negro, with an account of the native tribes, and observations on the climate, geology, and natural history of the Amazon Valley**. London: Reeve.
- WELLCOME, R.L. (1985). **River Fisheries**. FAO Fish. Tech. Pap., (262):330p.
- WELCOMME, R.L. 1992. **Pesca fluvial**. FAO Documento Técnico de Pesca (262), 303pp.
- WHITTINGTON, M.; PEREIRA, M.A.M.; GONÇALVES, M.; COSTA, A. 2000, **Uma investigação ao comércio de peixe ornamental em Moçambique – Fase I: Macro-diagnóstico e estudo preliminar**. Maputo: MICOA. Relatório para a Unidade de Gestão Costeira.

WILLIAMS, J.E.; JOHNSON, J.E.; HENDRICKSON, D.A.; CONTRERAS-BALDERAS, S.; WILLIAMS, J.D.; NAVARRO-MENSOZA, M.; ALLISTER, D.E. & DEACON, J.E. 1989. Fishes of North América: endangered, threatened, or of special concern. **Fisheries**, 14(6):3-20.

WINEMILLER K.O. 1989. Patterns of variation in life history among South American fishes in seasonal environments. **Oecologia**, 81: 225-241.

WOOTTON, R. J. 1984. Introduction: strategies and tactics in fish reproduction. *In*: POTTS, G.W. & WOOTTON, R. J. **Fish reproductions: strategies and tactics**. London, Academic Press. p. 1-12.

WORLD HEALTH ORGANIZATION. INTERNATIONAL PROGRAM ON CHEMICAL SAFETY (IPCS). (1990). **Methylmercury. Environmental health criteria 101**. WHO, Geneva.

ZAR, J. H. (1998). **Biostatistical analysis** (4th Edition). Prentice Hall. New Jersey. 929p.

ZUANON, J. (1999). **História natural da ictiofauna de corredeiras do Rio Xingu, na região de Altamira, Pará**. Ph.Sc.-Thesis, UNICAMP, Campinas, SP, Brazil: 198 pp.

ANEXOS

Anexo 01 – Locais e formas de coleta da ictiofauna durante os trabalhos de campo.

| SETOR | SITIO | Id | LOCALIDADE | X | Y | AMBIENTE | VEGE- TAÇÃO | 2000 | | 2001 | | | 2007 | | 2008 | | |
|-------|-------|----|-------------------|--------|---------|-----------------------|----------------|------------|--------|--------|--------|--------|--------|--------|----------------|----------------|--------|
| | | | | | | | | Seca | Ench | Ench | Ench | Vaza | Seca | Seca | Seca | Ench | Cheia |
| | | | | | | | | nov/00 | dez/00 | jan/01 | fev/01 | jul/01 | set/01 | out/01 | set/07 | dez/07 | mar/08 |
| I | 1 | 1 | Rio Xingu/Iriri | 322141 | 9578818 | canal do rio | DAU | ES | ES | ES | | ES | MA, ES | | | | |
| I | 1 | 2 | Rio Iriri | 320216 | 9578777 | canal do rio | DAU | ES | ES | ES | | | ES | | | | |
| I | 1 | 3 | Rio Xingu/Iriri | 322141 | 9578818 | remansos do rio | DAU | | | | | | MA | | | | |
| I | 1 | 4 | Rio Xingu/Iriri | 321847 | 9577767 | remansos do rio | DAU | MA | MA | MA | | MA | | | | | |
| I | 1 | 5 | Rio Iriri | 320034 | 9577358 | remansos do rio | DAU | MA, TA | MA | MA | | MA | MA | | | | |
| I | 1 | 6 | Rio Iriri | 320749 | 9577912 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | CV, ML, TA, PA | CV, ML, TA, PA | ML |
| I | 1 | 7 | Terra Nova | 323829 | 9584202 | igarapes | DAU | | | | | | | | PU, PE, AR | PU, PE, AR | MA, TA |
| I | 1 | 8 | Passaí | 328220 | 9588685 | igarapes | DAU | | | | | | | | PU, PE, AR | PU, PE, AR | MA, TA |
| II | 2 | 9 | Ilha Grande | 344758 | 9604020 | lagoas | DAU | | | | | MA | MA, ES | | | | |
| II | 2 | 10 | Boa Esperança | 349604 | 9608533 | remansos do rio | DAU | PU, MA | MA | | | ES, MA | MA | | | | |
| II | 2 | 11 | Boa Esperança | 349274 | 9606690 | remansos do rio | DAU | | | | | | AR | | | | |
| II | 2 | 12 | Boa Esperança | 349385 | 9606690 | remansos do rio | DAU | | PU | | | | | | | | |
| II | 2 | 13 | Boa Esperança | 349604 | 9608533 | canal do rio | DAU | | | | | ES | | | | | |
| II | 2 | 14 | Boa Esperança | 349385 | 9606690 | canal do rio | DAU | ES | ES | ES | | | ES | | | | |
| II | 2 | 15 | Boa Esperança | 349367 | 9606414 | áreas de inundação | DAU | | | MA | | | | | | | |
| II | 3 | 16 | Arapujá | 367983 | 9645024 | lagoas | VSP | MA, TA, PU | MA, PU | MA | | MA | AR | | | | |
| II | 3 | 17 | Arapujá | 367946 | 9644987 | áreas de inundação | VSP | | | | | MA, AR | MA | | | | |
| II | 3 | 18 | Arapujá | 367927 | 9644969 | áreas de inundação | VSP | | | | | ES | | | | | |
| II | 3 | 19 | Rio Xingu/Arapujá | 368112 | 9645338 | remansos do rio | VSP | MA | MA | MA | | | | | | | |
| II | 3 | 20 | Rio Xingu/Arapujá | 369427 | 9644750 | canal do rio | VSP | ES | ES | ES | | ES | ES | | | | |
| II | 3 | 21 | Gorgulho da Rita | 368211 | 9630438 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | CV, ML, TA, PA | CV, ML, TA, PA | MC |
| II | 4 | 22 | Dona Julia | 389690 | 9630452 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | CV, ML, TA, PA | CV, ML, TA, PA | MC |
| II | 4 | 23 | Cotovelo | 383273 | 9634041 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | CV, ML, TA, PA | CV, ML, TA, PA | MC |
| II | 4 | 24 | Arroz Cru | 385988 | 9630021 | remansos do rio | VSC | MA | MA | MA | | MA | MA | | | | |
| II | 4 | 25 | Arroz Cru | 392335 | 9627657 | lagoas | VSC | TA | | | | | | | | | |
| II | 4 | 26 | Arroz Cru | 394020 | 9627511 | canal do rio | VSC | ES | ES, TA | ES | | ES | ES | | | | |

| SETOR | SITIO | Id | LOCALIDADE | X | Y | AMBIENTE | VEGE- TAÇÃO | 2000 | | 2001 | | | | | 2007 | | 2008 |
|-------|-------|----|---------------------|--------|---------|-----------------------|----------------|--------|--------|--------|--------|----------------|--------|--------|----------------|----------------|----------------|
| | | | | | | | | Seca | Ench | Ench | Ench | Vaza | Seca | Seca | Seca | Ench | Cheia |
| | | | | | | | | nov/00 | dez/00 | jan/01 | fev/01 | jul/01 | set/01 | out/01 | set/07 | dez/07 | mar/08 |
| III | 4 | 27 | Arroz Cru | 396914 | 9622674 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | CV, ML, TA, PA | CV, ML, TA, PA | MC |
| II | 4 | 28 | Paratizão | 386062 | 9635524 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | | | MC |
| III | 5 | 29 | Paquiçamba/Caitucá | 403168 | 9606847 | remansos do rio | DAU | MA, PU | MA | MA | | MA, AR, PU, TA | MA | | | | |
| III | 5 | 30 | Paquiçamba/Caitucá | 403094 | 9606700 | canal do rio | DAU | ES | ES | ES | | ES | ES | | | | |
| III | 5 | 31 | Paquiçamba/Caitucá | 404080 | 9606096 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | AR | | | | | |
| III | 6 | 32 | Foz do Rio Bacajá | 415474 | 9609598 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | CV, ML, TA, PA | CV, ML, TA, PA | MC |
| III | 6 | 33 | CNEC | 423026 | 9639050 | remansos do rio | DAU | | | | | MA | | MA | | | |
| III | 6 | 34 | CNEC | 423031 | 9639050 | canal do rio | DAU | | | | | ES | | ES | | | |
| III | 6 | 35 | Cachoeira Itapaiúna | 425591 | 9654399 | canal do rio | DAU | | | | | ES | | | | | |
| III | 6 | 36 | Cachoeira Itapaiúna | 425683 | 9654399 | remansos do rio | DAU | MA | MA | MA | | MA | MA | | | | |
| III | 6 | 37 | Cachoeira Itamaracá | 425294 | 9654417 | remansos do rio | DAU | MA | MA | MA | | | MA | | | | |
| III | 6 | 38 | Cachoeira Itamaracá | 425221 | 9652925 | corredeiras e pedrais | DAU | TA | | ES | | | | | | | |
| III | 6 | 39 | Cachoeira Itamaracá | 425573 | 9652925 | canal do rio | DAU | ES | ES | | | | | | | | |
| III | 7 | 40 | Furo do Xingu | 431554 | 9648744 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | | | | | CV, ML, TA, PA | CV, ML, TA, PA | MC |
| IV | 8 | 41 | Sen. José Porfirio | 390425 | 9703008 | remansos do rio | DAU | TA, MA | MA, AR | MA | | MA | MA | | | | |
| IV | 8 | 42 | Sen. José Porfirio | 388411 | 9706383 | canal do rio | DAU | | ES | ES | | ES, CE | MA | | | | |
| IV | 8 | 43 | Sen. José Porfirio | 395377 | 9708158 | lagoas | DAU | | | MA | | MA | | | | | |
| V | 9 | 44 | De Maria | 397326 | 9624360 | igarapes | DAU | | | | | | | | PU, PE, AR | PU, PE, AR | |
| V | 9 | 45 | De Maria | 398908 | 9628167 | igarapes | DAU | | | | | | | | | | PU, TA |
| V | 9 | 46 | Galhoso | 395512 | 9629822 | igarapes | AP | | | | | | | | | | PU, PE |
| V | 9 | 47 | Galhoso | 394555 | 9627756 | igarapes | VSC | | | | | | | | PU, PE, AR | PU, PE, AR | MA |
| V | 10 | 48 | Paquiçamba | 416377 | 9642023 | igarapes | VSC | | | | | | | | PU, PE, AR | PU, PE, AR | |
| V | 10 | 49 | Ticaruca | 416807 | 9635980 | igarapes | VSC | | | | | | | | PU, PE, AR | PU, PE, AR | |
| V | 10 | 50 | Ticaruca | 414385 | 9636495 | igarapes | VSC | | | | | | | | | | PU, TA |
| V | 11 | 51 | Badu | 414536 | 9639017 | igarapes | VSC | | | | | | | | | | PU, TA |
| V | 11 | 52 | Agrobet | 416604 | 9642581 | igarapes | VSC | | | | | | | | | | PU, TA |
| V | 11 | 53 | Chocai | 416761 | 9649258 | igarapes | VSC | | | | | | | | | | CV, ML, TA, PA |

| SETOR | SITIO | Id | LOCALIDADE | X | Y | AMBIENTE | VEGE- TAÇÃO | 2000 | | 2001 | | | 2007 | | 2008 | | |
|-------|-------|----|------------|--------|---------|-----------------------|----------------|--------|--------|--------|--------|--------|--------|--------|--------|--------|--------|
| | | | | | | | | Seca | Ench | Ench | Ench | Vaza | Seca | Seca | Seca | Ench | Cheia |
| | | | | | | | | nov/00 | dez/00 | jan/01 | fev/01 | jul/01 | set/01 | out/01 | set/07 | dez/07 | mar/08 |
| VI | 12 | 54 | Rio Bacajá | 458101 | 9537894 | remansos do rio | DAU | | | | | | | | | | |
| VI | 12 | 55 | Rio Bacajá | 454852 | 9546567 | corredeiras e pedrais | PAAS | | | | MA | | | | | | |
| VI | 12 | 56 | Rio Bacajá | 453112 | 9562520 | canal do rio | DAU | | | | TA, PU | | | | | | |
| | | | | | | | | | | | ES | | | | | | |

Onde:

MÉTODO DE COLETA

MA MALHADEIRA
TA TARRAFA
ES ESPINHEL
CE CERCO
PU PUÇÁ
PE PENEIRA
AR ARRASTO
PA PARCELA
ML MERGULHO LIVRE
MC MERGULHO COMPRESSOR
CV CENSO VISUAL

VEGETAÇÃO

PAAD Formação pioneira com influência aluvial ou lacustre
DAU Floresta ombrófila densa aluvial com dosel uniforme
VSP Vegetação secundária - arbórea
VSC Vegetação secundária - capoeira
AP Pastagem

Anexo 02A – Distribuição e características das espécies da ictiofauna na bacia do rio Xingu, de acordo com todos os registros encontrados na literatura e nas coletas de campo.

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|------------------------------|---------------------------|-----------------|-------------------|-------------------|------------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| Acanthicus hystrix | Spix & Agassiz, 1829 | Acari guariba | Siluriformes | Loricariidae | A | | | Ilíofago | | C | O |
| Acanthicus sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | N | C | O |
| Acanthodoras sp | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | L, PI | D |
| Acanthopoma sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Carnívoro | | L, PI | D |
| Acarichthys heckelii | (Müller & Troschel, 1849) | | Perciformes | Cichlidae | A, HA, TO, N, AR | * | * | Ilíofago | | C | D |
| Acaronia nassa | (Heckel, 1840) | Acará pateta | Perciformes | Cichlidae | A, N, G, ES | | | Onívoro | | L, PI | O |
| Acaronia sp | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | L, PI | O |
| Acestrocephalus sardina | (Fowler, 1913) | | Characiformes | Characidae | M | * | *** | Ilíofago | D | R | D |
| Acestrorhynchus falcatus | (Bloch, 1794) | Ueua | Characiformes | Acestrorhynchidae | A, O, G, S | *O | *** | Piscívoro | S | R | C |
| Acestrorhynchus falcirostris | (Cuvier, 1819) | Ueua | Characiformes | Acestrorhynchidae | A, O, G | * | *** | Piscívoro | D | R | C |
| Acestrorhynchus lacustris | (Lütken, 1875) | Ueua | Characiformes | Acestrorhynchidae | SF, PA | | | Piscívoro | D | R | C |
| Acestrorhynchus microlepis | (Schomburgk, 1841) | Ueua | Characiformes | Acestrorhynchidae | A, O, G, S | * | *** | Piscívoro | N | R | C |
| Acestrorhynchus sp | | Ueua | Characiformes | Acestrorhynchidae | | | | Piscívoro | D | R | C |
| Achirus sp | | | Pleuronectiformes | Achiridae | | | | Onívoro | D | R | D |
| Acnodon normani | Gosline, 1951 | | Characiformes | Characidae | A, AR | | | Onívoro | D | C | D |
| Aequidens "xavantina" | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Aequidens michaeli | Kullander, 1995 | Cará | Perciformes | Cichlidae | A | * | *** | Onívoro | | R, PI | O |
| Aequidens sp | | Cará | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Aequidens tetramerus | (Heckel, 1840) | Cará | Perciformes | Cichlidae | A, AR, PR, G, S, O | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Ageneiosus aff ucayalensis | | Mandubé/Fidalgo | Siluriformes | Auchenipteridae | | *O | O | Piscívoro | D | R | C |
| Ageneiosus inermis | (Linnaeus, 1766) | Mandubé/Fidalgo | Siluriformes | Auchenipteridae | SA | *O | O | Piscívoro | N | R | C |
| Ageneiosus sp | | Mandubé/Fidalgo | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Piscívoro | D | R | C |
| Ageneiosus ucayalensis | Castelnau, 1855 | Mandubé/Fidalgo | Siluriformes | Auchenipteridae | A, O, G, PA | | | Piscívoro | D | R | C |
| Ageneiosus vittatus | Steindachner, 1908 | Mandubé/Fidalgo | Siluriformes | Auchenipteridae | O, A BE, TO, TA, N, | * | *** | Piscívoro | S | R | C |
| Agoniatas anchovia | Eigenmann, 1914 | Sardina gato | Characiformes | Characidae | SO, A, HA | *O | O | Piscívoro | D | R | D |
| Agoniatas halecinus | Müller & Troschel, 1845 | Sardina gato | Characiformes | Characidae | ES, N, O, AR, TA, TO, N, CS, | | | Piscívoro | D | R | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|----------------------------|--|--------------|---------------|---------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| | | | | | SO | | | | | | |
| Amazonsprattus scintilla | Roberts, 1984 | Sardina gato | Clupeiformes | Engraulidae | A | * | *O | Piscívoro | | R | D |
| Anchovia clupeioides | (Bleeker, 1866) | Sardinha | Clupeiformes | Engraulidae | GA, RJ | * | *** | Planctófago | | LO | D |
| Anchovia surinamensis | (Bleeker, 1866) | Sardinha | Clupeiformes | Engraulidae | | * | *** | Planctófago | | LO | D |
| Anchoviella vaillanti | (Steindachner, 1908) | Sardinha | Clupeiformes | Engraulidae | T, SF, RN, PR | | | Planctófago | | LO | D |
| Ancistrus ranunculus | Muller, Rapp Py-Daniel & Zuanon, 1994 | Preto velho | Siluriformes | Loricariidae | AR | * | *** | Ilíofago | | C | O |
| Ancistrus sp | | Ancistro | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Ancistrus sp 1 | | Preto Velho | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Ancistrus sp 2 | | Preto Velho | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Ancistrus sp 3 | | Ancistro | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Ancistrus sp 4 | | Ancistro | Siluriformes | Loricariidae | | * | *** | Ilíofago | | C | O |
| Anduzedoras sp | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Anostomoides laticeps | Eigenmann, 1912 | Piau, Araçu | Characiformes | Anostomidae | ES, O, SO | * | *** | Ilíofago | S | C | C |
| Anostomoides sp | | Piau, Araçu | Characiformes | Anostomidae | | | | Ilíofago | D | C | C |
| Anostomus intermedius | Winterbotton, 1980 | Piau | Characiformes | Anostomidae | E | | | Ilíofago | N | C | C |
| Anostomus sp | | Piau | Characiformes | Anostomidae | | * | ** | Ilíofago | D | C | C |
| Anostomus sp 2 | | Anostomo | Characiformes | Anostomidae | | | | Ilíofago | D | C | D |
| Anostomus ternetzi | Fernández-Yépez, 1949 | Anostomo | Characiformes | Anostomidae | O, AR, A, G | | | Ilíofago | N | C | D |
| Anostomus trimaculatus | (Kner, 1858) Isbrücker & Nijssen, 1983 | Anostomo | Characiformes | Anostomidae | O, AR, A, G | | | Ilíofago | D | C | D |
| Aphanotorulus cf frankei 1 | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | D |
| Aphyocharax alburnus | (Günther, 1869) | | Characiformes | Characidae | A | | | Insetívoro | D | R | O |
| Aphyocharax sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Insetívoro | | R | O |
| Apistogramma commbrae | (Regan, 1906) | Cará | Perciformes | Cichlidae | PY, PA, UR | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Apistogramma eunotus | Kullander, 1981 | Cará | Perciformes | Cichlidae | HA | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Apistogramma geophyra | Kullander, 1980 | Cará | Perciformes | Cichlidae | A, N | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Apistogramma regani | Kullander, 1980 | Cará | Perciformes | Cichlidae | A, N | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Apistogramma sp | | Cará | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Apteronotus sp | | Ituí | Gymnotiformes | Apteronotidae | | | | Carnívoro | D | R, PI | O |
| Apteronotus aff bonaparti | | Ituí | Gymnotiformes | Apteronotidae | | * | **O | Carnívoro | D | R, PI | O |
| Apteronotus albifrons | (Linnaeus, 1766) | Ituí | Gymnotiformes | Apteronotidae | PY, PA, A, HA | | | Carnívoro | D | R, PI | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|----------------------------------|--|---------------|-------------------|-----------------|--------------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Apteronotus bonaparti | (Castelnau, 1855) | Ituí | Gymnotiformes | Apteronotidae | A | | | Carnívoro | N | R, PI | O |
| Arapaima gigas | (Cuvier, 1829) | Pirarucu | Osteoglossiformes | Arapaimidae | A | | | Piscívoro | N | L | C |
| Archolaemus blax | Korringa, 1970 | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | AR, A, N, G A, JA, O, G, N, | * | **O | Insectívoro | | R, PI | O |
| Argonectes longiceps | (Kner, 1858) | Sarapó | Characiformes | Hemiodontidae | TO, TA, M | | | Ilíófago | | R, L | C |
| Argonectes robertsi | Langeane, 1999 Nijssen & Isbrücker, 1976 | Voador | Characiformes | Hemiodontidae | TA, AR | * | O | Ilíófago | | R, L | C |
| Aspidoras cf maculosus | | | Siluriformes | Callichthyidae | | | | Detritívoro | D | L | O |
| Aspidoras microgalaeus | Britto, 1998 Nijssen & Isbrücker, 1976 | | Siluriformes | Callichthyidae | E | | | Detritívoro | D | L | O |
| Aspidoras poecilus | | | Siluriformes | Callichthyidae | AR | | | Detritívoro | D | L | O |
| Aspidoras sp | | | Siluriformes | Callichthyidae | | | | Detritívoro | | L | O |
| Astronotus ocellatus | (Agassiz, 1831) | Cará | Perciformes | Cichlidae | A, G | | | Onívoro | | L | C |
| Astyanax abramis | (Jenyns, 1842) | Piaba | Characiformes | Characidae | L, O | | | Onívoro | | C, R | D |
| Astyanax aff bimaculatus | (Linnaeus, 1758) | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Astyanax bimaculatus | (Linnaeus, 1758) | Piaba | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | D | R | D |
| Astyanax cf anterior | Eigenmann, 1908 | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Astyanax cf paucidens | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Astyanax fasciatus | (Cuvier, 1819) | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Astyanax gracilior | Eigenmann, 1908 | Piaba | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | D | R | D |
| Astyanax longior | (Cope, 1878) | Piaba | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | D | R | D |
| Astyanax saltor | Travassos, 1960 | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | D | R | D |
| Astyanax scintillans | Myers, 1928 | Piaba | Characiformes | Characidae | O | | | Onívoro | D | R, PI | D |
| Astyanax sp | | Piaba | Characiformes | Characidae | | * | **O | Onívoro | | R, PI | D |
| Astyanax symmetricus | Eigenmann, 1908 | Piaba | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | D | R, PI | D |
| Auchenipterichthys cf longimanus | (Günther, 1864) | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Insetívoro | D | R, PI | D |
| Auchenipterichthys sp | | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Insetívoro | D | R, PI | D |
| Auchenipterichthys thoracatus | (Kner, 1858) | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | A | * | **O | Insetívoro | D | R, PI | D |
| Auchenipterus cf nuchalis | (Spix & Agassiz, 1829) | Mandubé preto | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Insetívoro | D | R, PI | D |
| Auchenipterus nuchalis | (Spix & Agassiz, 1829) | Mandubé preto | Siluriformes | Auchenipteridae | A, AR, GY, N | * | O | Insetívoro | N | R, PI | D |
| Auchenipterus osteomystax | (Miranda Ribeiro, 1918) | Mandubé preto | Siluriformes | Auchenipteridae | L, AR, A | | | Insetívoro | D | R, PI | D |
| Baryancistrus longipinnis | (Kindle, 1895) | | Siluriformes | Loricariidae | AR | | | Ilíófago | | C | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------------|---|--------------|---------------|-------------------|----------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| Baryancistrus niveatus | (Castelnau, 1855) | Bola branca | Siluriformes | Loricariidae | AR, TA, TO | * | | Ilíofago | | C | O |
| Baryancistrus sp "preto" | | | Siluriformes | Loricariidae | | * | | Ilíofago | | C | O |
| Baryancistrus sp 1 | | Bola branca | Siluriformes | Loricariidae | | * | | Ilíofago | | C | O |
| Baryancistrus sp 2 | | Amarelhino | Siluriformes | Loricariidae | | * | | Ilíofago | | C | O |
| Baryancistrus sp 3 | | Acari branco | Siluriformes | Loricariidae | | * | | Ilíofago | | C | O |
| Baryancistrus sp 4 | | Aba Laranja | Siluriformes | Loricariidae | | * | | Ilíofago | | C | O |
| Baryancistrus sp 5 | | Bola Azul | Siluriformes | Loricariidae | | * | | Ilíofago | | C | O |
| Batrochoglanis raninus | (Valenciennes, 1840) | | Siluriformes | Pseudopimelodidae | A, G | | | Piscívoro | | R | D |
| Belonidae sp | | | Beloniformes | Belonidae | | | | Carnívoro | | R | D |
| Bivibranchia fowleri | (Steindachner, 1908) | Charuto duro | Characiformes | Hemiodontidae | N, AR, TA, M, ES, O | *O | **O | Ilíofago | | R | D |
| Bivibranchia sp | (Eigenmann, 1912) | Charuto duro | Characiformes | Hemiodontidae | | | | Ilíofago | | R | D |
| Bivibranchia velox | (Eigenmann & Myers, 1927) | Charuto mole | Characiformes | Hemiodontidae | AR | * | **O | Ilíofago | | R | D |
| Boulengerella cuvieri | (Agassiz, 1829) | Bicuda | Characiformes | Ctenoluciidae | A, AR, O, ES, G | *O | O | Piscívoro | | R | D |
| Boulengerella lucius | (Cuvier, 1816) | Bicuda | Characiformes | Ctenoluciidae | A, O | | | Piscívoro | | R | D |
| Boulengerella maculata | (Valenciennes, 1849) | Bicuda | Characiformes | Ctenoluciidae | A, AR, O | * | **O | Piscívoro | | R | D |
| Brachyhalcinus copei | (Steindachner, 1882) | | Characiformes | Characidae | SO, M | | | Onívoro | | R, L | D |
| Brachyhalcinus orbicularis | (Valenciennes, 1850) | | Characiformes | Characidae | S, G | | | Onívoro | D | R, L | D |
| Brachyhypopomus beebei | (Schultz, 1944) | | Gymnotiformes | Hypopomidae | AD | | | Carnívoro | | R, L | O |
| Brachyhypopomus sp | | | Gymnotiformes | Hypopomidae | | | | Carnívoro | | R, L | O |
| Brachyplatystoma rousseauxii | (Castelnau, 1855) | Dourada | Siluriformes | Pimelodidae | A, O, G | * | **O | Piscívoro | | R | C |
| Brachyplatystoma filamentosum | (Lichtenstein, 1819) | Filhote | Siluriformes | Pimelodidae | A, O, G | * | **O | Piscívoro | | R, L | C |
| Brycon cf pesu | | Diana | Characiformes | Characidae | | * | *O | Piscívoro | D | C, R | O |
| Brycon falcatus | Müller & Troschel, 1844 | Diana | Characiformes | Characidae | G, S, A, O | | | Piscívoro | D | C, R | D |
| Brycon pesu | Müller & Troschel, 1845 | Diana | Characiformes | Characidae | G, S, A, O | * | *O | Piscívoro | | C, R | O |
| Brycon sp | | Diana | Characiformes | Characidae | | * | *O | Piscívoro | | C, R | D |
| Bryconadenos tanaothoros | Weitzman, Menezes, Evers & Burns, 2005 | | Characiformes | Characidae | TA | | | Onívoro | | I | D |
| Bryconamericus aff stramineus | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | I | D |
| Bryconamericus diaphanus | (Cope, 1878) | Piaba | Characiformes | Characidae | A | * | *O | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconamericus sp | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|---------------------------|---|--------------|-------------------|------------------|---------------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Bryconamericus sp 1 | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconamericus sp 2 | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops sp | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops aff affinis | (Günther, 1864) | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops aff gracilis | (Eigenmann, 1908) | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops affinis | (Günther, 1864) | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops alburnoides | Kner, 1858 | Piaba | Characiformes | Characidae | O, A | * | *O | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops caudomaculatus | (Günther, 1864) (Fernández-Yépez, 1950) | Piaba | Characiformes | Characidae | G, O, A | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops giacopinii | | Piaba | Characiformes | Characidae | O | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops gracilis | (Eigenmann, 1908) | Piaba | Characiformes | Characidae | TA | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops melanurus | (Bloch, 1794) | Piaba | Characiformes | Characidae | G, S | * | *O | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops sp | | Piaba | Characiformes | Characidae | | * | *O | Onívoro | | C, R | D |
| Bryconops sp B | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, R | D |
| Bunocephalus aleuropsis | Cope, 1870 | Piaba | Siluriformes | Aspredinidae | A, O | | | Detritívoro | N | R, PI | D |
| Bunocephalus coracoideus | (Cope, 1874) | | Siluriformes | Aspredinidae | A | | | Detritívoro | N | R, PI | D |
| Bunocephalus knerii | Steindachner, 1882 | | Siluriformes | Aspredinidae | A | | | Detritívoro | D | R, PI | D |
| Bunocephalus sp | | | Siluriformes | Aspredinidae | | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Caenotropus labyrinthicus | Kner, 1859 | Casca grossa | Characiformes | Chilodontidae | O, GY, S, PR | *O | O | Ilíofago | | R, PI | D |
| Callichthys callichthys | (Linnaeus, 1758) | | Siluriformes | Callichthyidae | | | | Detritívoro | D | L, PI | D |
| Callichthys sp | | | Siluriformes | Callichthyidae | | | | Detritívoro | D | L, PI | D |
| Calophysus macropterus | (Lichtenstein, 1819) | Fura calça | Siluriformes | Pimelodidae | A, O A, M, UT, A, O, N, G | | | Piscívoro | | R | C |
| Caquetaia spectabilis | (Steindachner, 1875) | Cará | Perciformes | Cichlidae | O, N, G | * | * | Onívoro | | R, PI | C |
| Carcharhinus leucas | (Müller & Henle, 1839) | Caçã | Carcharhiniformes | Carcharhinidae | A | | | Carnívoro | D | LO | D |
| Carnegiella strigata | (Günther, 1864) | | Characiformes | Gasteropelecidae | A, SO | | | Insetívoro | | LO | O |
| Centrodoras brachiatus | (Cope, 1872) | | Siluriformes | Doradidae | A | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Centromochlus heckelii | (De Filippi, 1853) | Carataí | Siluriformes | Auchenipteridae | A, O | * | *O | Insetívoro | N | R, PI | D |
| Centromochlus schultzi | Rössel, 1962 | Carataí | Siluriformes | Auchenipteridae | AR | * | O | Carnívoro | D | R, PI | D |
| Centromochlus sp | | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Insetívoro | D | R, PI | D |
| Cetengraulis sp | | Sardinha | Clupeiformes | Engraulidae | | | | Planctófago | | LO | D |
| Cetopsis coecutiens | (Lichtenstein, 1819) | Candiru | Siluriformes | Cetopsidae | A, AR, O | * | *O | Piscívoro | D | R, PI | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|----------------------------|-------------------------------|------------------------|---------------|---------------|----------------------------|------------|----------|------------|----------|---------|-----|
| Cetopsis sp | | Candiru | Siluriformes | Cetopsidae | | | | Piscívoro | D | R, PI | D |
| Cetopsorhamdia sp | | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Insetívoro | | R, PI | D |
| Chaetobrancus flavescens | Heckel, 1840 | | Perciformes | Cichlidae | A, O, G, S | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Chaetobrancus orbicularis | (Steindachner, 1875) | | Perciformes | Cichlidae | A, N, LA | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Chalceus epakros | Zanata & Toledo-Piza, 2004 | Piaba rabo vermelho | Characiformes | Characidae | A, O, ES | | | Piscívoro | D | R | D |
| Chalceus macrolepidotus | Cuvier, 1816 | Piaba rabo vermelho | Characiformes | Characidae | N, O, G, S | * | *O | Piscívoro | D | R | D |
| Characidae sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 1 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 10 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 12 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 13 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 14 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 15 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 16 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 17 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 2 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 3 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 4 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 5 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 6 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 7 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 8 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae sp 9 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidae spp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Characidium fasciatum (gr) | Reinhardt, 1867 | | Characiformes | Crenuchidae | SF, PA | | | Iliófago | | LO | O |
| Characidium sp | | | Characiformes | Crenuchidae | | | | Iliófago | | LO | O |
| Characidium zebra | Eigenmann, 1909 | | Characiformes | Crenuchidae | A, ES, G | | | Iliófago | S | LO | O |
| Charax gibbosus | (Linnaeus, 1758) | Ueba | Characiformes | Characidae | ES, G, S | * | *O | Piscívoro | D | R, PI | D |
| Charax sp | | Ueba | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Chasmocranus longior | Eigenmann, 1912 | | Siluriformes | Heptapteridae | G, S, N, O | | | Onívoro | | C | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|--------------------------|----------------------------|------------|-------------------|----------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Cichla melaniae | Kullander & Ferreira, 2006 | Tucunaré | Perciformes | Cichlidae | E | * | *O | Piscívoro | | LO | C |
| Cichla mirianae | Kullander & Ferreira, 2006 | Tucunaré | Perciformes | Cichlidae | | * | *O | Piscívoro | | LO | C |
| Cichla pinima | Kullander & Ferreira, 2006 | Tucunaré | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | | LO | C |
| Cichla sp | | Tucunaré | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | | LO | C |
| Cichlasoma araguaense | Kullander, 1983 | Acará | Perciformes | Cichlidae | A, AR | | | Onívoro | | R | D |
| Cichlasoma sp | | Acará | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Cichlasomatinae sp | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Cichlidae sp | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Cichlidae sp 1 | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Cichlidae sp 2 | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Cichlidae sp 3 | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Cochliodon sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C, R | O |
| Cochliodon sp "pinta" | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C, R | O |
| Colomesus asellus | (Müller & Troschel, 1849) | Baiacu | Tetraodontiformes | Tetraodontidae | A | * | * | Carnívoro | | LO | D |
| Colomesus psittacus | (Schneider, 1801) | Baiacu | Tetraodontiformes | Tetraodontidae | WA, GP, A | | | Carnívoro | | LO | D |
| Colossoma macropomum | (Cuvier, 1816) | Tambaqui | Characiformes | Characidae | A, O | | | Onívoro | | R,L | C |
| Copeina sp | | | Characiformes | Lebiasinidae | | | | Insetívoro | | LO | O |
| Copella sp | | | Characiformes | Lebiasinidae | | | | Insetívoro | | LO | O |
| Corydoras cf xinguensis | | Corredoras | Siluriformes | Callichthyidae | | | | Detritívoro | | LO | O |
| Corydoras sp | | Corredoras | Siluriformes | Callichthyidae | | | | Detritívoro | | LO | O |
| Corydoras xinguensis | Nijssen, 1972 | Corredoras | Siluriformes | Callichthyidae | E | | | Detritívoro | D | LO | O |
| Corymbophanes sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | D |
| Creagrutus cracentis | Vari & Harold, 2001 | | Characiformes | Characidae | TA | | | Onívoro | | LO | D |
| Creagrutus sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Creagrutus sp 1 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Creagrutus sp 2 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Creatochanes sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Crenicichla acutirostris | Günther, 1862 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A, TA, M | | | Piscívoro | | | O |
| Crenicichla aff strigata | Günther, 1862 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | | * | *O | Piscívoro | | C | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-----------------------------------|-------------------------------|-------------------------|---------------|-------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| <i>Crenicichla cametana</i> | Steindachner, 1911 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A, AR | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla cf regani</i> | | Sabão | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla cf saxatilis</i> | | Sabão | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla cf ternetzi</i> | | Sabão | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla inpa</i> | Ploeg, 1991 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A | * | *O | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla johanna</i> | Heckel, 1840 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A, O, ES, G, G | * | *O | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla labrina</i> | (Spix & Agassiz, 1831) | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A, AR PA, PY, | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla lepidota</i> | Heckel, 1840 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | RS, UR, GU | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla lugubris</i> | Heckel, 1840 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | G, ES A, N, UT, TA, | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla macrophthalmia</i> | Heckel, 1840 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | TO | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla marmorata</i> | Pellegrin, 1904 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A, M, AR | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla percna</i> | Kullander, 1991 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla phaiospilus</i> | Kullander, 1991 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A, GT | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla reticulata</i> | (Heckel, 1840) | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A, ES, G | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla rosemariae</i> | Kullander, 1997 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla saxatilis</i> | (Linnaeus, 1758) | Sabão | Perciformes | Cichlidae | S, G | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla sp</i> | | Sabão | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla sp "laranja"</i> | | Sabão | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla sp "preta"</i> | | Sabão preto | Perciformes | Cichlidae | | * | *O | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla strigata</i> | Günther, 1862 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | A PA, PY, PA, UR | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Crenicichla vittata</i> | Heckel, 1840 | Sabão | Perciformes | Cichlidae | | | | Piscívoro | C | O | |
| <i>Ctenobrycon sp 1</i> | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | LO | D | |
| <i>Curimata cyprinoides</i> | (Linnaeus, 1766) | Candunga, Branquinha | Characiformes | Curimatidae | O, G, A, AR | *O | O | Detritívoro | R, L | D | |
| <i>Curimata incompta</i> | Vari, 1984 | Candunga, Branquinha | Characiformes | Curimatidae | O | | | Detritívoro | R, L | D | |
| <i>Curimata inornata</i> | Vari, 1989 | Candunga, Branquinha | Characiformes | Curimatidae | A, AR | | | Detritívoro | R, L | D | |
| <i>Curimata ocellata</i> | (Eigenmann & Eigenmann, 1889) | Candunga, Branquinha | Characiformes | Curimatidae | | * | * | Detritívoro | R, L | D | |
| <i>Curimata plumbea</i> | (Eigenmann & | Candunga, | Characiformes | Curimatidae | A, AR | | | Detritívoro | R, L | D | |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------------|----------------------------------|-------------------------|---------------|-------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| | Eigenmann, 1889) | Branquinha | | | | | | | | | |
| Curimata sp | | Candunga, Branquinha | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimata spilura | (Günther, 1864) | Candunga, Branquinha | Characiformes | Curimatidae | ES, G, ES, G, N | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimata vittata | (Kner, 1859) | Candunga, Branquinha | Characiformes | Curimatidae | A, O, ES | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatella alburna | (Müller & Troschel, 1844) | Candunga | Characiformes | Curimatidae | A, AR | *O | *O | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatella dorsalis | Eigenmann & Eigenmann, 1889 | Candunga | Characiformes | Curimatidae | O, A, AR, PY, PA | *O | *O | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatella immaculata | (Fernández-Yépez, 1948) | Candunga | Characiformes | Curimatidae | O, A, AR, GY, ES | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatella lepidura | (Eigenmann & Eigenmann, 1889) | Candunga | Characiformes | Curimatidae | SF | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatella meyeri | (Steindachner, 1882) | Candunga | Characiformes | Curimatidae | A | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatella sp | | Candunga | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatidae sp | | | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatopsis crypticus | Vari, 1982 | | Characiformes | Curimatidae | A, G, S, G | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Curimatopsis sp 1 | | | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, L | D |
| Cynodon gibbus | (Agassiz, 1829) | Cachorra | Characiformes | Characidae | A, O, G | * | *O | Piscívoro | | R, PI | C |
| Cynopotamus essequibensis | Eigenmann, 1912 | | Characiformes | Characidae | G, S, G | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Cynopotamus sp | | Mocinha | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax abramoides | (Kner, 1858) | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | N, O, A | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax aff multilineatus | (Myers, 1927) | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax festivus | Vari, 1992 | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | A, O, ES | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax gouldingi | Vari, 1992 | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | G, AR, HA | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax leucostictus | (Eigenmann & Eigenmann, 1889) | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | A, G | *O | *O | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax signatus | Vari, 1992 | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | A, AR | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax sp | | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax sp 1 | | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax sp 2 | | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax spiluroopsis | (Eigenmann & Eigenmann, 1889) | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | A | * | *O | Detritívoro | | R, PI | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|------------------------------------|--|--------------|---------------|------------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Cyphocharax spilurus | (Günther, 1864) | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | ES, G, N | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Cyphocharax stibolepis | Vari, 1992 | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | AR | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Dianema longibarbis | Cope, 1872 | Mocinha | Siluriformes | Callichthyidae | A | | | Detritívoro | D | LO | O |
| Doradidae sp | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Doradidae spn | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Doradidae spn sensu Higuchi | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Doras carinatus | (Linnaeus, 1766) | Serra | Siluriformes | Doradidae | ES, A, O | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Doras cf eigenmanni | (Boulenger, 1895) | Serra | Siluriformes | Doradidae | | * | *O | Onívoro | | R, PI | D |
| Doras sp | | Serra | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Eigenmannia aff limbata | | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | | * | *O | Insectívoro | | L, PI | O |
| Eigenmannia aff macrops | | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | | * | *O | Insectívoro | | L, PI | O |
| Eigenmannia aff virescens | | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | | * | *O | Insectívoro | | L, PI | O |
| Eigenmannia cf trilineata | | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | | | | Insectívoro | | L, PI | O |
| Eigenmannia limbata | (Schreiner & Miranda Ribeiro, 1903) | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | G, A | | | Insectívoro | | L, PI | O |
| Eigenmannia macrops | (Boulenger, 1897) | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | G, A | | | Insectívoro | | L, PI | O |
| Eigenmannia sp | | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | | | | Insectívoro | | L, PI | O |
| Eigenmannia virescens | (Valenciennes, 1842) | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | O, L | | | Insectívoro | | L, PI | O |
| Electrophorus electricus | (Linnaeus, 1766) | Poraquê | Gymnotiformes | Electrophoridae | A, O | * | *O | Piscívoro | | L, PI | D |
| Exodon paradoxus | Müller & Troschel, 1844 | | Characiformes | Characidae | A, AR, G | | | Piscívoro | D | R, PI | D |
| Farlowella amazona | (Günther, 1864) | Acari agulha | Siluriformes | Loricariidae | A, AR, L | | | Ilíofago | | LO | O |
| Farlowella sp | | Acari agulha | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Gasteropelecidae sp | | | Characiformes | Gasteropelecidae | | | | Onívoro | | LO | O |
| Gasteropelecus sternicla | (Linnaeus, 1758) | | Characiformes | Gasteropelecidae | A, G | | | Onívoro | | LO | O |
| Geophagus aff altifrons | Heckel, 1840 | Caratinga | Perciformes | Cichlidae | | *O | O | Onívoro | | R, PI | C |
| Geophagus altifrons | Heckel, 1840 | Caratinga | Perciformes | Cichlidae | A | | | Onívoro | | R, PI | C |
| Geophagus argyrostictus | Kullander, 1991 | Cará-bicudo | Perciformes | Cichlidae | A, CM, BM, A | * | *O | Onívoro | | R, PI | C |
| Geophagus proximus | (Castelnau, 1855) | Caratinga | Perciformes | Cichlidae | A, HA, SO, TO | * | *O | Onívoro | | R, PI | C |
| Geophagus sp | | Caratinga | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R, PI | C |
| Glyptoperichthys aff joselimaianus | Weber, 1991 | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | * | *O | Ilíofago | | C, PI | C |
| Glyptoperichthys sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C, PI | C |
| Glyptoperichthys xinguensis | Weber, 1991 | Acari | Siluriformes | Loricariidae | E | | | Ilíofago | | C, PI | C |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|----------------------------------|---------------------------|------------|---------------|------------------|----------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| Goeldiella eques | (Müller & Troschel, 1848) | | Siluriformes | Heptapteridae | G, A | | | Onívoro | | R | D |
| Goslinia platynema | (Boulenger, 1898) | | Siluriformes | Pimelodidae | A, O | | | Piscívoro | | R | C |
| Gymnorhamphichthys cf hypostomus | Ellis, 1912 | Ituí | Gymnotiformes | Rhamphichthyidae | | * | *O | Onívoro | | R, PI | O |
| Gymnorhamphichthys hypostomus | Ellis, 1912 | Ituí | Gymnotiformes | Rhamphichthyidae | ME, O | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Gymnorhamphichthys rondoni | (Miranda Ribeiro, 1920) | Ituí | Gymnotiformes | Rhamphichthyidae | A, PA, O, G | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Gymnorhamphichthys sp | | Ituí | Gymnotiformes | Rhamphichthyidae | | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Gymnotus carapo | Linnaeus, 1758 | | Gymnotiformes | Gymnotidae | PY | | | Carnívoro | | R, PI | O |
| Gymnotus cf anguillaris | Hoedeman, 1962 | | Gymnotiformes | Gymnotidae | | | | Carnívoro | | R, PI | O |
| Gymnotus sp | | | Gymnotiformes | Gymnotidae | | | | Carnívoro | | R, PI | O |
| Haemomaster venezuelae | Myers, 1927 | | Siluriformes | Trichomycteridae | A, O | | | Carnívoro | | R | D |
| Harttia sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | C |
| Hassar orestis | (Steindachner, 1875) | Botinho | Siluriformes | Doradidae | A, O, ES | *O | O | Onívoro | | R | D |
| Hassar sp | | Botinho | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Helogenes cf marmoratus | Günther, 1863 | Candiru | Siluriformes | Cetopsidae | | | | Piscívoro | | R | D |
| Helogenes marmoratus | Günther, 1863 | Candiru | Siluriformes | Cetopsidae | G, S, O, N, A | | | Piscívoro | | R | D |
| Hemiancistrus sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | C |
| Hemibrycon sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C | D |
| Hemicetopsis candiru | (Spix & Agassiz, 1829) | Candiru | Siluriformes | Cetopsidae | A | * | * | Piscívoro | D | R | D |
| Hemigrammus belotii (gr) | (Steindachner, 1882) | | Characiformes | Characidae | SO, N, G | | | Onívoro | | C | O |
| Hemigrammus boesemani | Géry, 1959 | | Characiformes | Characidae | GY, G, S, A | | | Onívoro | | C | O |
| Hemigrammus cf iota | Durbin, 1909 | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C | O |
| Hemigrammus cf levis | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, LO | O |
| Hemigrammus cf marginatus | Ellis, 1911 | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, LO | O |
| Hemigrammus cf tridens | Eigenmann, 1907 | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, LO | O |
| Hemigrammus levis | Durbin, 1908 | | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | C, LO | O |
| Hemigrammus marginatus | Ellis, 1911 | | Characiformes | Characidae | SF, PA, PY, GU, O | | | Onívoro | | C, LO | O |
| Hemigrammus ocellifer | (Steindachner, 1882) | | Characiformes | Characidae | G, S, A | | | Onívoro | D | C, LO | O |
| Hemigrammus rodwayi | Durbin, 1909 | | Characiformes | Characidae | G, S, A | | | Onívoro | D | C, LO | O |
| Hemigrammus sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, LO | O |
| Hemigrammus sp "fireline" | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, LO | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|--------------------------------|---|-------------|---------------|------------------|--|------------|----------|------------|----------|---------|---------|
| Hemigramus tridens (gr) | Eigenmann, 1907 | | Characiformes | Characidae | PY | | | Onívoro | | C, LO | O |
| Hemiodontichthys acipenserinus | (Kner, 1853) | Acari viola | Siluriformes | Loricariidae | A, ES, O, PY O, JA, A, N, TA, UT, GY, ES, MM | | | Ilíofago | | C, LO | C |
| Hemiodus argenteus | Pellegrin, 1908 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | | | | Ilíofago | | R, L | C |
| Hemiodus cf microlepis | Kner, 1858 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | | | | Ilíofago | | R, L | C |
| Hemiodus goeldii | Steindachner, 1908 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | G JA, N, A, TO, | | | Ilíofago | | R, L | C |
| Hemiodus immaculatus | Kner, 1858 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | TA, M, O | ** | O | Ilíofago | | R, L | C |
| Hemiodus microlepis | Kner, 1858 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | M, AR, O TA, M, AR, | * | * | Ilíofago | | R, L | C |
| Hemiodus semitaeniatus | Kner, 1858 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | ES, O, PA | | | Ilíofago | | R, L | D |
| Hemiodus sp | | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | | | | Ilíofago | | R, L | D |
| Hemiodus ternetzi | Myers, 1927 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | AR | | | Ilíofago | | R, L | D |
| Hemiodus unimaculatus | (Bloch, 1794) | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | A, AR, S, G | * | O | Ilíofago | | R, L | C |
| Hemiodus vorderwinkleri | (Géry, 1964) | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | SO, PT | * | O | Ilíofago | | R, L | C |
| Hemisorubim platyrhynchos | (Valenciennes, 1840) | Pintado | Siluriformes | Pimelodidae | A, G, O, PA | * | * | Piscívoro | | R, LO | C |
| Henonemus punctatus | (Boulenger, 1887) | | Siluriformes | Trichomycteridae | A | | | Carnívoro | | LO | D |
| Heptapterus sp | | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Carnívoro | | LO | D |
| Heros severus | Heckel, 1840 | | Perciformes | Cichlidae | O, A, N ES, A, TA, SO, O | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Heterocharax macrolepis | Eigenmann, 1912 | | Characiformes | Characidae | | | | Insetívoro | | R, PI | D |
| Hipoptopomatinae sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R, PI | O |
| Hisonotus sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | D |
| Hoplerythrinus unitaeniatus | (Agassiz, 1829) Isbrücker & Nijssen, 1989 | Jeju | Characiformes | Erythrinidae | SF, A, PA, O, MD, G, S | * | * | Piscívoro | | R, L | C |
| Hopliancistrus tricornis | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | TA, | | | Ilíofago | | C | O |
| Hoplias aff lacerdae | (Valenciennes, 1847) | Trairão | Characiformes | Erythrinidae | | | | Piscívoro | | R, PI | C |
| Hoplias aimara | (Valenciennes, 1847) | Trairão | Characiformes | Erythrinidae | A, TO, TA, AR, G, S, O | * | * | Piscívoro | | R, PI | C |
| Hoplias malabaricus | (Bloch, 1794) | Traira | Characiformes | Erythrinidae | SA | * | * | Piscívoro | | R, PI | C |
| Hoplias sp | | Traira | Characiformes | Erythrinidae | | | | Piscívoro | | R, PI | C |
| Hydrolycus armatus | (Cuvier, 1817) | Cachorra | Characiformes | Characidae | A, O, G | * | O | Piscívoro | | LO, PI | C- E |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|------------------------------------|-------------------------------------|-----------------|-------------------|--------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|----------|
| Hydrolycus scomberoides | (Cuvier, 1816) | Cachorra | Characiformes | Characidae | A | | | Piscívoro | | LO, PI | C - E |
| Hydrolycus tatauaia | Toledo-Piza, Menezes & Santos, 1999 | Cachorra | Characiformes | Characidae | A, O, G | | | Piscívoro | | LO, PI | C - E |
| Hypancistrus sp "pão" | | Pão | Siluriformes | Loricariidae | | * | * | Ilíofago | | C | O |
| Hypancistrus zebra | Isbrücker & Nijssen, 1991 | Acari Zebra | Siluriformes | Loricariidae | E | * | * | Ilíofago | | C | O |
| Hyphessobrycon aff herbertaxelrodi | Géry, 1961 | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon agulha | Fowler, 1913 | | Characiformes | Characidae | M | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon cf cachimbensis | Travassos, 1964 | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon cf copelandi | Durbin, 1908 | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon elachys | Weitzman, 1984 | | Characiformes | Characidae | PY | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon heterorhabdus | (Ulrey, 1894) | | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon loweae | Costa & Géry, 1994 | | Characiformes | Characidae | E | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon minimus | Durbin, 1909 | | Characiformes | Characidae | GY | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon mutabilis | Costa & Géry, 1994 | | Characiformes | Characidae | E | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon pulchripinnis | Ahl, 1937 | | Characiformes | Characidae | TA | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon scholzei | Ahl, 1937 | | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon sp "rose" | | Rosaceu | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hyphessobrycon sp 2 | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO, R | D |
| Hypoclinemus mentalis | (Günther, 1862) | Soila, Linguado | Pleuronectiformes | Achiridae | A, O, | | | Onívoro | D | R, PI | D |
| Hypoclinemus sp | | Soila, Linguado | Pleuronectiformes | Achiridae | | * | * | Onívoro | D | R, PI | D |
| Hypophthalmus edentatus | Spix & Agassiz, 1829 | Mapará | Siluriformes | Pimelodidae | A, O, G, S | * | * | Planctófago | | LO | C |
| Hypophthalmus fimbriatus | Kner, 1858 | Mapará | Siluriformes | Pimelodidae | N | * | * | Planctófago | | LO | C |
| Hypophthalmus marginatus | Valenciennes, 1840 | Mapará | Siluriformes | Pimelodidae | A, O, G, S | * | * | Planctófago | | LO | C |
| Hypophthalmus sp | | Mapará | Siluriformes | Pimelodidae | | | | Planctófago | | LO | C |
| Hypopomidae sp | | | Gymnotiformes | Hypopomidae | | | | Carnívoro | | R, L | O |
| Hypoptopoma aff gulare | Cope, 1878 | Acari tubarão | Siluriformes | Loricariidae | | * | * | Ilíofago | | R | O |
| Hypoptopoma cf inexpectatum | (Holmberg, 1893) | Acari tubarão | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Hypoptopoma gulare | Cope, 1878 | Acari tubarão | Siluriformes | Loricariidae | A | | | Ilíofago | | R | O |
| Hypoptopoma sp | | Acari tubarão | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------------|------------------------------------|------------|---------------|------------------|----------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| Hypoptopomatinae sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Hypoptopomatinae sp 1 | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Hypopygus sp | | | Gymnotiformes | Hypopomidae | | | | Carnívoro | | LO | O |
| Hypostominae sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Hypostomus aff hemicochliodon | Kner, 1854 | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Hypostomus cf plecostomus | (Linnaeus, 1758) | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Hypostomus plecostomus | (Linnaeus, 1758) | Acari | Siluriformes | Loricariidae | G | | | Ilíofago | | C | O |
| Hypostomus pyrineusi | (Miranda Ribeiro, 1920) | Acari | Siluriformes | Loricariidae | M | | | Ilíofago | | LO | O |
| Hypostomus sp 1 | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | * | * | Ilíofago | | C, R | O |
| Hypostomus sp 2 | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | * | * | Ilíofago | | C, R | O |
| Hypselecara temporalis | (Günther, 1862) | | Perciformes | Cichlidae | A, HA, SO, O | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Iguanodectes af purusi | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, LO | D |
| Iguanodectes sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, LO | D |
| Iguanodectes spilurus | (Günther, 1864) | | Characiformes | Characidae | A, ES, O, AR | | | Onívoro | | C, LO | D |
| Ilisha amazonica | (Miranda Ribeiro, 1920) | Apapá | Clupeiformes | Clupeidae | A | *O | * | Piscívoro | | R | O |
| Imparfinis aff hasemani | Steindachner, 1915 | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Carnívoro | | LO | D |
| Imparfinis pristos | Mees & Cala, 1989 | | Siluriformes | Heptapteridae | N, O | | | Carnívoro | | LO | D |
| Imparfinis sp | | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Carnívoro | | LO | D |
| Ituglanis amazonicus | (Steindachner, 1882) | | Siluriformes | Trichomycteridae | A, S | | | Onívoro | | LO | D |
| Ituglanis gracilior | (Eigenmann, 1912) | | Siluriformes | Trichomycteridae | G | | | Onívoro | | LO | D |
| Ituglanis sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Jobertina sp | | | Characiformes | Crenuchidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Jupiaba abramoides | (Eigenmann, 1909) | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Jupiaba acanthogaster | (Eigenmann, 1911) | | Characiformes | Characidae | PY, TA, AR | | | Onívoro | | LO | D |
| Jupiaba aff minor | (Travassos, 1964) | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Jupiaba anteroides | (Géry, 1965) | | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | LO | D |
| Jupiaba cf ocellata | (Géry, Planquette & Le Bail, 1996) | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Jupiaba minor | (Travassos, 1909) | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Jupiaba ocellata | (Géry, Planquette & Le Bail, 1996) | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Jupiaba polylepis | (Günther, 1864) | | Characiformes | Characidae | G, AR, S, G | | | Onívoro | | LO | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|----------------------------|--------------------------------|------------------------|---------------|--------------|----------------------------|------------|----------|----------|----------|---------|-----|
| Knodus cf victorai | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Knodus heteresthes | (Eigenmann, 1908) | | Characiformes | Characidae | TA | | | Onívoro | | LO | D |
| Knodus moenkhausii | (Eigenmann & Kennedy, 1903) | | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | LO | D |
| Knodus sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Knodus cf savannensis | Géry, 1961 | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Krobia guianensis | (Regan, 1905) | | Perciformes | Cichlidae | G, S | | | Onívoro | | LO | O |
| Laemolyta cf taeniata | | Aracu branco | Characiformes | Anostomidae | | * | * | lIIófago | D | C | C |
| Laemolyta fernandesi | Myers, 1950 | Aracu branco | Characiformes | Anostomidae | O | * | * | lIIófago | N | C | C |
| Laemolyta garmani | (Borodin, 1931) | Aracu branco | Characiformes | Anostomidae | A | * | * | lIIófago | D | C | C |
| Laemolyta petiti | (Kner, 1859) | Aracu flexa | Characiformes | Anostomidae | AR | * | * | lIIófago | D | C | C |
| Laemolyta proxima | (Garman, 1890) | Aracu flexa | Characiformes | Anostomidae | GU | * | * | lIIófago | N | C | C |
| Laemolyta sp | | Aracu flexa | Characiformes | Anostomidae | | | | lIIófago | D | C | C |
| Laemolyta taeniata | (Kner, 1859) | Aracu branco | Characiformes | Anostomidae | A, N, O | * | | lIIófago | D | C | C |
| Laemolyta varia | (Garman, 1890) | Aracu branco | Characiformes | Anostomidae | N, A | | | lIIófago | S | C | C |
| Laetacara sp | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | C | O |
| Laetacara sp 7 bandas | | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | C | O |
| Lasiacistrus scolymus | Nijssen & Isbrücker, 1985 | | Siluriformes | Loricariidae | M | | | lIIófago | | C | O |
| Lasiacistrus sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | lIIófago | | C | O |
| Leporacanthicus heterodon | Isbrücker & Nijssen, 1989 | | Siluriformes | Loricariidae | E | | | lIIófago | | LO | O |
| Leporacanthicus joselimai | Isbrücker & Nijssen, 1989 | | Siluriformes | Loricariidae | TA | | | lIIófago | | LO | O |
| Leporellus vittatus | (Valenciennes, 1850) | Aracu branco | Characiformes | Anostomidae | A, PA, PY, SF | | | lIIófago | D | C | C |
| Leporinus aff desmotes | | Piau | Characiformes | Anostomidae | | | | lIIófago | D | C | D |
| Leporinus affinis | Günther, 1864 | Piau | Characiformes | Anostomidae | A | | | lIIófago | N | C | D |
| Leporinus brunneus | Myers, 1950 | Piau | Characiformes | Anostomidae | O, N | * | * | lIIófago | D | C | D |
| Leporinus cf ortomaculatus | | Piau | Characiformes | Anostomidae | | | | lIIófago | D | C | O |
| Leporinus cylindriiformis | Borodin, 1929 | Piau | Characiformes | Anostomidae | A | | | lIIófago | D | C | D |
| Leporinus desmotes | Fowler, 1914 | Piau camisa de meia | Characiformes | Anostomidae | GY | * | * | lIIófago | D | C | D |
| Leporinus elongatus | Valenciennes, 1850 | Piau | Characiformes | Anostomidae | PA, L, SF | | | lIIófago | D | C | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------|--|-------------------|---------------|---------------|-----------------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| Leporinus fasciatus | (Bloch, 1794) | Piau | Characiformes | Anostomidae | A | | | lilófago | S | C | C |
| Leporinus friderici | (Bloch, 1794) | Piau cabeça gorda | Characiformes | Anostomidae | S, A | * | * | lilófago | S | C, L | C |
| Leporinus granti | Eigenmann, 1912 | Piau | Characiformes | Anostomidae | G | | | lilófago | N | C | C |
| Leporinus julii | Santos, Jégu & Lima, 1996 | Piau | Characiformes | Anostomidae | E | | | lilófago | D | C | C |
| Leporinus maculatus | Müller & Troschel, 1844 | Piau aracu | Characiformes | Anostomidae | G, SF | * | * | lilófago | N | C | C |
| Leporinus megalepis | Günther, 1863 | Piau | Characiformes | Anostomidae | ES, G, S | | | lilófago | N | C | C |
| Leporinus pachycheilus | Günther, 1863 | Piau | Characiformes | Anostomidae | M | | | lilófago | D | C | D |
| Leporinus parae | Eigenmann, 1908 | Piau | Characiformes | Anostomidae | A | | | lilófago | D | C | D |
| Leporinus pellegrini | Steindachner, 1910 | Piau | Characiformes | Anostomidae | G, A | | | lilófago | D | C | D |
| Leporinus sp | | Piau | Characiformes | Anostomidae | | * | | lilófago | D | PI, C | D |
| Leporinus sp "pa" | | Piau | Characiformes | Anostomidae | | * | * | lilófago | D | PI, C | D |
| Leporinus sp "psi" | Sensu Zuanon, 1999 | Piau | Characiformes | Anostomidae | | | | lilófago | D | C | D |
| Leporinus sp "verde" | Sensu Zuanon, 1999 | Piau | Characiformes | Anostomidae | | * | * | lilófago | D | C | C |
| Leporinus sp 2 | | Piau | Characiformes | Anostomidae | | | | lilófago | | C | D |
| Leporinus tigrinus | Borodin, 1929 | Piau onça | Characiformes | Anostomidae | AR | * | * | lilófago | D | C | D |
| Leptodoras aff hasemani | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Leptodoras hasemani | (Steindachner, 1915) (Myers & Weitzman, 1956) | | Siluriformes | Doradidae | N, O, ES N, N, AR, A, M, CS | | | Onívoro | | R | D |
| Leptodoras praelongus | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Leptorhamdia schultzi | (Miranda Ribeiro, 1964) | | Siluriformes | Heptapteridae | E | | | Carnívoro | | R | D |
| Limatulichthys griseus | (Eigenmann, 1909) | | Siluriformes | Loricariidae | A, AR, ES, O, PR | | | lilófago | | R | O |
| Limatulichthys sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | lilófago | | R | O |
| Lithodoras dorsalis | (Valenciennes, 1840) | Serra negra | Siluriformes | Doradidae | A, G | * | * | Onívoro | | R, PI | D |
| Loricaria cataphracta | Linnaeus, 1758 | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | A, G | | | lilófago | | R | O |
| Loricaria cf simillima | | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | | | lilófago | | R | O |
| Loricaria sp | | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | *O | * | lilófago | | R | O |
| Loricaria sp 1 | | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | | | lilófago | | R | O |
| Loricaria sp 2 | | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | | | lilófago | | R | O |
| Loricaria sp 3 | | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | | | lilófago | | R | O |
| Loricariichthys sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | * | * | lilófago | | R | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------------|--|---------------|--------------------|-------------------|------------------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Loricariidae sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Loricariidae sp 1 | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | D |
| Loricariidae sp 2 | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | D |
| Loricariinae sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | D |
| Lycengraulis batesii | (Günther, 1868) | Sardinha gato | Clupeiformes | Engraulidae | O, O, G, SO, A, HA | *O | * | Piscívoro | | LO | D |
| Macropsobrycon xinguensis | Géry, 1973 | | Characiformes | Characidae | E | | | Onívoro | | LO | D |
| Mastiglanis sp | | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Carnívoro | | LO | D |
| Megadontognathus kaitukaensis | Campos-da-Paz, 1999 | | Gymnotiformes | Apteronotidae | E | | | Carnívoro | N | R, PI | O |
| Megalechis sp | | | Siluriformes | Callichthyidae | | | | Detritívoro | D | R, PI | O |
| Megalechis thoracata | (Valenciennes, 1840) (Eigenmann & Eigenmann, 1888) | | Siluriformes | Callichthyidae | A, HA, PY, G | | | Detritívoro | D | R, PI | D |
| Megalodoras uranoscopus | | Cuiu cuiu | Siluriformes | Doradidae | A, AR, ES | * | * | Onívoro | | R, PI | D |
| Megalonema sp | | Mandi | Siluriformes | Pimelodidae | | * | * | Piscívoro | | LO | C |
| Melanocharacidium depressum | Buckup, 1993 | | Characiformes | Crenuchidae | UT, N, O | | | Ilíofago | | LO | O |
| Melanocharacidium dispilomma | Buckup, 1993 | | Characiformes | Crenuchidae | A, O, E, G | | | Ilíofago | | LO | O |
| Mesonauta acora | (Castelnau, 1855) | | Perciformes | Cichlidae | A, AR, PA, A, HA, ME, LA, TA | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Mesonauta festivus | (Heckel, 1840) | | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Mesonauta insignis | (Heckel, 1840) (Müller & Troschel, 1844) | | Perciformes | Cichlidae | A, N, O | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Metynnis hypsauchen | (Cope, 1870) | Pacu pintado | Characiformes | Characidae | A, PY, G | * | * | Onívoro | | C, PI | C |
| Metynnis lippincottianus | (Kner, 1858) | Pacu | Characiformes | Characidae | A, G | | | Onívoro | | C, PI | C |
| Metynnis maculatus | | Pacu | Characiformes | Characidae | A, PY | | | Onívoro | | C, PI | C |
| Metynnis sp | | Pacu | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | C, PI | C |
| Microcharacidium sp | | | Characiformes | Crenuchidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Microgenys sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Microglanis sp | | | Siluriformes | Pseudopimelodidae | | | | Insetívoro | | LO | D |
| Microglanis sp2 | | | Siluriformes | Pseudopimelodidae | | | | Insetívoro | | LO | D |
| Microlepidogaster sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Micromischodus sugillatus | Roberts, 1971 | Flexeira | Characiformes | Hemiodontidae | A, M, N, SO | * | * | Onívoro | | R | D |
| Microphilypnus sp | | | Perciformes | Gobiidae | | | | Insetívoro | | R | D |
| Micropoecilia parae | (Eigenmann, 1894) | | Cyprinodontiformes | Poeciliidae | G, A | | | Insetívoro | | LO | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|---------------------------------------|---------------------------|----------------|---------------|---------------|----------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| <i>Microschemobrycon elongatus</i> | Géry, 1973 | | Characiformes | Characidae | E | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Microschemobrycon</i> sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia aff collettii</i> | (Steindachner, 1882) | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| <i>Moenkhausia aff comma</i> | Eigenmann, 1909 | Piaba | Characiformes | Characidae | | * | * | Onívoro | | R, PI | D |
| <i>Moenkhausia barbouri</i> | Eigenmann, 1908 | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| <i>Moenkhausia cf intermedia</i> | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia cf justae</i> | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia cf lepidura</i> | (Kner, 1858) | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia cf xinguensis</i> | Géry, 1973 | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia chrysargyrea</i> | (Günther, 1864) | Piaba | Characiformes | Characidae | G, A | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia collettii</i> | (Steindachner, 1882) | Piaba | Characiformes | Characidae | A, HA, G | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia comma</i> | Eigenmann, 1908 | Piaba | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia cotinho</i> | Eigenmann, 1908 | Piaba | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia gracilima</i> | Eigenmann, 1908 | Piaba | Characiformes | Characidae | G, A | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia grandisquamis</i> (gr) | (Müller & Troschel, 1845) | Piaba | Characiformes | Characidae | G, A | * | * | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia heikoi</i> | Géry & Zarske, 2004 | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia intermedia</i> | Eigenmann, 1908 | Piaba triste | Characiformes | Characidae | A, PY | *O | O | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia lepidura</i> | (Kner, 1858) | Piaba | Characiformes | Characidae | A, S | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia megalops</i> | (Eigenmann, 1907) | Piaba | Characiformes | Characidae | A, G | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia oligolepis</i> | (Günther, 1864) | Piaba | Characiformes | Characidae | A, G | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia petymbuaba</i> | Lima & Birindelli, 2006 | Piaba | Characiformes | Characidae | E | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia phaeonota</i> | Fink, 1979 | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia sanctaefilomenae</i> | (Steindachner, 1907) | Piaba | Characiformes | Characidae | PY | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia</i> sp | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia</i> sp 1 | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia</i> sp 2 | | Piaba | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia xinguensis</i> | (Steindachner, 1882) | Piaba | Characiformes | Characidae | E | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Moenkhausia lepidura</i> | (Kner, 1858) | Piaba | Characiformes | Characidae | A, S | | | Onívoro | | LO | D |
| <i>Monocirrhus polyacanthus</i> | Heckel, 1840 | | Perciformes | Polycentridae | A | | | Onívoro | | LO | O |
| <i>Myletes pacu</i> | (Schomburgk, 1841) | Pacu currupião | Characiformes | Characidae | ES | * | O | Frugívoro | | LO, PI | C |
| <i>Myleus arnoldi</i> | (Ahl, 1936) | Pacu | Characiformes | Characidae | AR | | | Frugívoro | | LO, PI | C |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|------------------------------|------------------------------|---------------|--------------------|------------------|----------------------------|------------|----------|------------|----------|---------|-----|
| Myleus rhomboidalis | (Cuvier, 1818) | Pacu | Characiformes | Characidae | A, G | | | Frugívoro | | LO, PI | C |
| Myleus rubripinnis | (Müller & Troschel, 1844) | Pacu | Characiformes | Characidae | A, O, G | | | Frugívoro | | LO, PI | C |
| Myleus schomburgkii | (Jardine & Schomburgk, 1841) | Pacu | Characiformes | Characidae | A, HA, O, S | | | Frugívoro | | LO, PI | C |
| Myleus setiger | Müller & Troschel, 1844 | Pacu | Characiformes | Characidae | A, O, G | | | Frugívoro | | LO, PI | C |
| Myleus sp | | Pacu | Characiformes | Characidae | | | | Frugívoro | | LO, PI | C |
| Myleus torquatus | (Kner, 1858) | Pacu branco | Characiformes | Characidae | A, N, O | *O | O | Frugívoro | | LO, PI | C |
| Myloplus sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Frugívoro | | LO, PI | C |
| Myoglanis sp | | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Carnívoro | | LO, PI | D |
| Nannostomus eques | (Steindachner, 1876) | | Characiformes | Lebiasinidae | A | | | Insetívoro | | LO | O |
| Nannostomus unifasciatus | Steindachner, 1876 | | Characiformes | Lebiasinidae | A, O, G | | | Insetívoro | | LO | O |
| Nemadoras humeralis | (Kner, 1855) | Botinho | Siluriformes | Doradidae | A | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Nemadoras leporhinus | (Eigenmann, 1912) | Botinho | Siluriformes | Doradidae | O, N, ES | * | * | Onívoro | | R, PI | D |
| Ochmacanthus sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | R | D |
| Oligancistrus punctatissimus | (Steindachner, 1882) | Bola azul | Siluriformes | Loricariidae | AR, | | | Ilíofago | | LO | O |
| Oligancistrus sp 1 | | Bola azul | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Oligancistrus sp 2 | | Bola branca | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Oligancistrus sp 3 | | Bola azul | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Opsodoras ternetzi | Eigenmann, 1925 | | Siluriformes | Doradidae | A | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Orinocodoras sp | | | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Ossubtus xinguensis | Jegú, 1992 | Pacu capivara | Characiformes | Characidae | E | * | * | Ilíofago | | C | C |
| Osteoglossum bicirrhosum | Vandelli, 1829 | Aruaná | Osteoglossiformes | Osteoglossidae | A, GY, G | * | * | Piscívoro | | L | C |
| Otocinclus hasemani | Steindachner, 1915 | | Siluriformes | Loricariidae | AR, PR | | | Ilíofago | | LO | O |
| Otocinclus sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Otocinclus sp 1 | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Oxyropsis carinata | (Steindachner, 1879) | Acari tubarão | Siluriformes | Loricariidae | A | * | * | Ilíofago | | R, PI | O |
| Pachyurus junki | Soares & Casatti, 2000 | Curvina | Perciformes | Sciaenidae | | | | Ilíofago | | R, PI | C |
| Pachyurus schomburgkii | Günther, 1860 | Curvina | Perciformes | Sciaenidae | A, O | *O | O | Ilíofago | | LO | C |
| Pamphorichthys araguaiensis | Costa, 1991 | | Cyprinodontiformes | Poeciliidae | AR | | | Insetívoro | | LO | D |
| Pamphorichthys hollandi | (Henn, 1916) | | Cyprinodontiformes | Poeciliidae | SF, | | | Insetívoro | | LO | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------------|-------------------------------|-------------------------|--------------------|------------------|----------------------------|------------|----------|------------|----------|---------|-----|
| Pamphorichthys minor | (Garman, 1895) | | Cyprinodontiformes | Poeciliidae | A | | | Insetívoro | | LO | D |
| Pamphorichthys sp | | | Cyprinodontiformes | Poeciliidae | | | | Insetívoro | | LO | D |
| Panaque nigrolineatus | (Peters, 1877) | Boi de botas | Siluriformes | Loricariidae | O, A | * | * | Ilíofago | | C | O |
| Paracanthopoma parva | Giltay, 1935 | | Siluriformes | Trichomycteridae | A, ES | | | Onívoro | | C | D |
| Parancistrus aurantiacus | (Castelnau, 1855) | | Siluriformes | Loricariidae | HA, AR | | | Ilíofago | | C | O |
| Parancistrus cf nudiventris | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Parancistrus nudiventris | Rapp Py-Daniel & Zuanon, 2005 | Acari | Siluriformes | Loricariidae | E | | | Ilíofago | | C | O |
| Parancistrus sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Parancistrus sp 1 | | Bola azul Acari bola | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Parancistrus sp 3 | | branca | Siluriformes | Loricariidae | | * | * | Ilíofago | | C | O |
| Paratrygon aiereba | (Müller & Henle, 1841) | Arraia aramaca | Rajiformes | Potamotrygonidae | A, O | * | * | Carnívoro | | C | O |
| Parauchenipterus sp | | | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Insetívoro | D | R | D |
| Paravandellia sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | R | D |
| Parodon sp | | | Characiformes | Parodontidae | | | | Ilíofago | | C | D |
| Parotocinclus spn 10 | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Parotocinclus spn 2 | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO | O |
| Peckoltia cf vermiculata | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Peckoltia sp 1 | | Tigre de bola | Siluriformes | Loricariidae | | * | * | Ilíofago | | C | O |
| Peckoltia vittata | Steindachner, 1908 | Tigre de listra | Siluriformes | Loricariidae | A | * | O | Ilíofago | | C | O |
| Pellona castelnaeana | (Valenciennes, 1847) | Apapá amarelo | Clupeiformes | Clupeidae | A, G | * | O | Piscívoro | | LO | C |
| Pellona flavipinnis | (Valenciennes, 1836) | Apapá | Clupeiformes | Clupeidae | UR, G | * | O | Piscívoro | | LO | C |
| Petalodoras eigenmanni | Sensu Higuchi | Serra | Siluriformes | Doradidae | | * | O | Onívoro | | R, PI | D |
| Petiliipinnis grunniens | (Jardine, 1843) | Curvina | Perciformes | Sciaenidae | A, ES | * | *** | Carnívoro | | R, PI | D |
| Phenacogaster cf calverti | (Norman, 1934) | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Phenacogaster pectinatus | (Cope, 1870) | | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | LO | D |
| Phenacogaster sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Phenacorhamdia cf hoehnei | (Miranda Ribeiro, 1914) | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Carnívoro | | LO | D |
| Phenacorhamdia sp | | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Carnívoro | | LO | D |
| Phractocephalus hemiliopterus | (Bloch & Schneider, 1801) | Pirarara | Siluriformes | Pimelodidae | A, O | * | O | Piscívoro | | LO | C |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|--------------------------------|--|----------------|---------------|---------------|---------------------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| Piaractus brachypomus | (Cuvier, 1818) | | Characiformes | Characidae | A, O | | | Onívoro | | LO | C |
| Pimelodella altipinnis | (Steindachner, 1864) (Müller & Troschel, 1849) | Mandi | Siluriformes | Heptapteridae | ES, G | * | O | Piscívoro | | R | D |
| Pimelodella cristata | | Mandi | Siluriformes | Heptapteridae | ES, G | | | Piscívoro | | R | D |
| Pimelodella sp | | Mandi liso | Siluriformes | Heptapteridae | | * | | Piscívoro | | R | D |
| Pimelodella sp 10 | | Mandi liso | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Piscívoro | | R | D |
| Pimelodella sp 2 | | Mandi liso | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Piscívoro | | R | D |
| Pimelodella sp 5 | | Mandi liso | Siluriformes | Heptapteridae | | | | | | R | D |
| Pimelodella sp 6 | | Mandi liso | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Piscívoro | | R | D |
| Pimelodidae sp | | Mandi liso | Siluriformes | Pimelodidae | | | | Piscívoro | | R | C |
| Pimelodina flavipinnis | Steindachner, 1877 | Mandi amarelo | Siluriformes | Pimelodidae | A, O | * | O | Piscívoro | | LO | C |
| Pimelodinae sp | | | Siluriformes | Pimelodidae | | | | Piscívoro | | LO | C |
| Pimelodus blochii | Valenciennes, 1840 | Mandi | Siluriformes | Pimelodidae | GP, A, ES, O | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pimelodus cf albofasciatus | | Mandi | Siluriformes | Pimelodidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pimelodus ornatus | Kner, 1858 | Mandi | Siluriformes | Pimelodidae | A, ES, ES, O, PA, G | * | O | Piscívoro | | LO | O |
| Pimelodus sp | | Mandi | Siluriformes | Pimelodidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pimelodus sp "olhudo" | | Mandi | Siluriformes | Pimelodidae | | * | O | Piscívoro | | LO | D |
| Pimelodus sp 1 | | Mandi | Siluriformes | Pimelodidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pinirampus pirinampu | (Spix & Agassiz, 1829) | Barba chata | Siluriformes | Pimelodidae | A, ES, O, PA | * | O | Piscívoro | | LO | C |
| Plagioscion sp | | Pescada branca | Perciformes | Sciaenidae | | | | Piscívoro | | LO | C |
| Plagioscion sp B | | Pescada branca | Perciformes | Sciaenidae | | | | Piscívoro | | LO | C |
| Plagioscion squamosissimus | (Heckel, 1840) | Pescada branca | Perciformes | Sciaenidae | HA | * | O | Piscívoro | | LO | C |
| Plagioscion surinamensis | (Bleeker, 1873) | Pescada branca | Perciformes | Sciaenidae | A, MD, S A, AR, PR, O, ES, G, S | *O | O | Piscívoro | | LO | C |
| Platydoras costatus | (Linnaeus, 1758) | Serra | Siluriformes | Doradidae | | * | O | Onívoro | | R, PI | D |
| Platydoras sp | | Serra | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Platynemateichthys notatus | (Jardine, 1841) | Pirananbu | Siluriformes | Pimelodidae | A, O | * | O | Piscívoro | | R, PI | C |
| Platystacus cotylephorus | Bloch, 1794 | Rebeca | Siluriformes | Aspredinidae | O | * | O | Onívoro | S | R, PI | D |
| Platystomatichthys sp 2 | | Pirananbu | Siluriformes | Pimelodidae | | | | Piscívoro | | R, PI | C |
| Platystomatichthys sturio | (Kner, 1858) | Braço de moça | Siluriformes | Pimelodidae | A | | | Piscívoro | | R, PI | C |
| Platyurosternachus macrostomus | (Günther, 1870) | | Gymnotiformes | Apteronotidae | A | | | Carnívoro | D | R, PI | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-----------------------------|---|----------------|--------------------|-------------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Plectrochilus sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Poecilia sp | | | Cyprinodontiformes | Poeciliidae | | | | Insetívoro | | LO | O |
| Poeciliidae sp | | | Cyprinodontiformes | Poeciliidae | | | | Insetívoro | | LO | O |
| Poptella compressa | (Günther, 1864) | Olho de boi | Characiformes | Characidae | O, A, G | * | O | Onívoro | | R, PI | D |
| Poptella longipinnis | (Popta, 1901) | Olho de boi | Characiformes | Characidae | O, S, AR | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Poptella orbicularis | (Valenciennes, 1850) | Olho de boi | Characiformes | Characidae | S, G | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Poptella sp | | Olho de boi | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Porotergus sp | | | Gymnotiformes | Apterontidae | | | | Carnívoro | N | PI, L | D |
| Potamorhina latior | (Spix & Agassiz, 1829) | Branquinha | Characiformes | Curimatidae | A | * | O | Detritívoro | | PI, L | C |
| Potamorrhaphis guianensis | (Jardine, 1843) | | Beloniformes | Belonidae | A, O, G | | | Carnívoro | N | R | D |
| Potamotrygon aff hystrix | | Arraia | Rajiformes | Potamotrygonidae | | * | O | Carnívoro | | R, C | O |
| Potamotrygon cf humerosa | | Arraia branca | Rajiformes | Potamotrygonidae | | * | O | Carnívoro | | R, C | O |
| Potamotrygon leopoldi | Castex & Castello, 1970 | Arraia de fogo | Rajiformes | Potamotrygonidae | E | * | O | Carnívoro | | R, C | O |
| Potamotrygon motoro | (Müller & Henle, 1841) | Arraia de fogo | Rajiformes | Potamotrygonidae | UR, PA, PY, O, A | * | O | Carnívoro | | R, C | O |
| Potamotrygon orbignyi | (Castelnau, 1855) | Arraia | Rajiformes | Potamotrygonidae | A, O | * | O | Carnívoro | | R, C | O |
| Potamotrygon sp | | Arraia branca | Rajiformes | Potamotrygonidae | | | | Carnívoro | | R, C | O |
| Pristella maxillaris | (Ulrey, 1894) | | Characiformes | Characidae | A, O, G | | | Onívoro | | LO | D |
| Pristis sp | | | Pristiformes | Pristidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pristobrycon aureus | (Spix & Agassiz, 1829) | | Characiformes | Characidae | A, G | | | Piscívoro | | LO | C |
| Pristobrycon sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | LO | C |
| Pristobrycon striolatus | (Steindachner, 1908) | | Characiformes | Characidae | A, O, G | | | Piscívoro | | LO | C |
| Prochilodus nigricans | Agassiz, 1829 (Eigenmann & Eigenmann, 1889) | Curimatá | Characiformes | Prochilodontidae | A, AR | * | O | Detritívoro | | LO, PI | C |
| Psectrogaster falcata | | Mocinha | Characiformes | Curimatidae | A | * | O | Detritívoro | | R, PI | C |
| Pseudopimelodus cf bufonius | | | Siluriformes | Pseudopimelodidae | | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Pseudacanthicus histrix | (Valenciennes, 1840) | Acari pirara | Siluriformes | Loricariidae | N, A | | | Ilíofago | | C | O |
| Pseudacanthicus leopardus | (Fowler, 1914) | Acari pirara | Siluriformes | Loricariidae | N, A | * | O | Ilíofago | | C | O |
| Pseudacanthicus sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Pseudacanthicus spinosus | (Castelnau, 1855) | Acari pirara | Siluriformes | Loricariidae | A | | | Ilíofago | | C | O |
| Pseudancistrus barbatus | (Valenciennes, 1840) | Acari | Siluriformes | Loricariidae | G, S, ES | * | O | Ilíofago | N | C | O |
| Pseudancistrus sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------------|--------------------------------|-----------------|---------------|-------------------|---------------------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Pseudanos trimaculatus | (Kner, 1858) | | Characiformes | Anostomidae | A | | | Ilíofago | N | C | O |
| Pseudepapterus cucuhyensis | Böhlke, 1951 | | Siluriformes | Auchenipteridae | A, N | | | Insetívoro | N | C | D |
| Pseudepapterus hasemani | (Steindachner, 1915) | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | A, AR | * | O | Insetívoro | N | R | D |
| Pseudoceptosis sp | | | Siluriformes | Cetopsidae | | | | Piscívoro | D | R | D |
| Pseudoloricaria cf punctata | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Pseudoloricaria laeviuscula | (Valenciennes, 1840) | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | A, N | | | Ilíofago | | R | O |
| Pseudoloricaria punctata | Bleeker, 1862 | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | * | O | Ilíofago | | R | O |
| Pseudoloricaria sp 1 | | Acari rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Pseudopimelodus cf spn 1 | | | Siluriformes | Pseudopimelodidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pseudopimelodus genn spn | | | Siluriformes | Pseudopimelodidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pseudopimelodus sp | | | Siluriformes | Pseudopimelodidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pseudoplatystoma fasciatum | (Linnaeus, 1766) | Surubim | Siluriformes | Pimelodidae | A, ES, ES, O, PA | * | O | Piscívoro | | LO | C |
| Pseudoplatystoma tigrinum | (Valenciennes, 1840) | Surubim | Siluriformes | Pimelodidae | A, O | * | O | Piscívoro | | LO | C |
| Pseudotolylosurus angusticeps | (Günther, 1866) | Agulha | Beloniformes | Belonidae | A, HA, PA, PY | | | Piscívoro | | LO | D |
| Pseudotolylosurus microps | (Günther, 1866) | Agulha | Beloniformes | Belonidae | A | * | O | Piscívoro | D | LO | D |
| Pterengraulis atherinoides | (Linnaeus, 1766) | Sardinha gato | Clupeiformes | Engraulidae | O, G | * | O | Planctófago | | LO | D |
| Pterodoras granulosus | (Valenciennes, 1821) | Bacu | Siluriformes | Doradidae | A, PA, G, S A, HA, SO, G, G, ES | * | O | Onívoro | | R, PI | D |
| Pterophyllum scalare | (Schultze, 1823) | Bacu | Perciformes | Cichlidae | | * | O | Onívoro | | R, PI | O |
| Pygocentrus nattereri | Kner, 1858 | Piranha | Characiformes | Characidae | A, PY, PA, ES | * | O | Piscívoro | | R, PI | C |
| Pygocentrus sp | | Piranha | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | R, PI | C |
| Pyrrhulina australis | Eigenmann, & Kennerdy, 1905 | | Characiformes | Lebiasinidae | L, PY, GU | | | Insetívoro | | LO | O |
| Pyrrhulina sp | | | Characiformes | Lebiasinidae | | | | Insetívoro | | LO | O |
| Reganella depressa | (Kner, 1853) | | Siluriformes | Loricariidae | N, TA | * | O | Ilíofago | | R, PI | O |
| Retroculus xinguensis | Gosse, 1971 | Acari rabo seco | Perciformes | Cichlidae | A, TA | * | O | Onívoro | | C, R | C |
| Rhamdella sp | | Jaburu | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Rhamdia cf quelen | | Mandi liso | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Rhamdia itacaiunas | Silfvergrip, 1996 | | Siluriformes | Heptapteridae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Rhamdia quelen | (Quoy & Gaimard, 1824) | | Siluriformes | Heptapteridae | S | | | Piscívoro | | LO | D |
| Rhamdia sp | | | Siluriformes | Heptapteridae | | * | O | Piscívoro | | LO | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|-------------------------------|---------------------------|-------------------|--------------------|------------------|----------------------------|------------|----------|------------|----------|---------|-----|
| Rhamphichthys marmoratus | Castelnau, 1855 | Ituí terçado | Gymnotiformes | Rhamphichthyidae | A, AR, HA | | | Carnívoro | | R, PI | O |
| Rhamphichthys rostratus | (Linnaeus, 1766) | Ituí terçado | Gymnotiformes | Rhamphichthyidae | A, AR, HA | * | O | Carnívoro | | R, PI | O |
| Rhamphichthys sp | | Ituí terçado | Gymnotiformes | Rhamphichthyidae | | | | Carnívoro | | R, PI | O |
| Rhaphiodon sp | | Cachorra facão | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | R, PI | C |
| Rhaphiodon vulpinus | Agassiz, 1829 | Cachorra facão | Characiformes | Characidae | A, O, PA, G | * | O | Piscívoro | | R | C |
| Rhinodoras dorbignyi | (Kner, 1855) | Cujuba | Siluriformes | Doradidae | PA | * | O | Onívoro | | R | D |
| Rhinodoras sp | | Cujuba | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R | D |
| Rhinopetitia myersi | Géry, 1964 | | Characiformes | Characidae | AR | | | Piscívoro | | R | C |
| Rhynchodoras xingui | Klausewitz & Rössel, 1961 | Cujuba | Siluriformes | Doradidae | E | | | Onívoro | | R | D |
| Rineloricaria cf platyura | | Rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Rineloricaria lanceolata | (Günther, 1868) | Rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | A | | | Ilíofago | | R | O |
| Rineloricaria sp | | Rabo seco | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Rivulus sp | | | Cyprinodontiformes | Rivulidae | | | | Insetívoro | | R | O |
| Rivulus zygonectes | Myers, 1927 | | Cyprinodontiformes | Rivulidae | AR, | | | Insetívoro | | LO | O |
| Roeboexodon geryi | Myers, 1960 | Ueba | Characiformes | Characidae | A, AR, , TA | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Roeboexodon guyanensis | Puyo, 1948 | Ueba | Characiformes | Characidae | A, AR, G | * | O | Piscívoro | | R, PI | D |
| Roeboides cf affinis | (Günther, 1868) | Ueba | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Roeboides cf descalsvandensis | Fowler, 1932 | Ueba | Characiformes | Characidae | | * | O | Piscívoro | | R, PI | D |
| Roeboides dayi | Steindachner, 1879 | Ueba | Characiformes | Characidae | MD | *O | O | Piscívoro | | R, PI | D |
| Roeboides sp | | Ueba | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Roeboides thurni | Eigenmann, 1912 | Ueba | Characiformes | Characidae | G, S | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Sartor respectus | Myers & Carvalho, 1959 | | Characiformes | Anostomidae | E | | | Ilíofago | N | C | O |
| Satanoperca jurupari | Heckel, 1840 | Carapeu | Perciformes | Cichlidae | A, HA, G | * | O | Onívoro | | C, PI | C |
| Satanoperca sp | | Carapeu | Perciformes | Cichlidae | | | | Onívoro | | C, PI | C |
| Schizodon sp | | Piau vara | Characiformes | Anostomidae | | | | Herbívoros | D | LO, PI | C |
| Schizodon vittatus | (Valenciennes, 1850) | Piau vara | Characiformes | Anostomidae | A, AR | * | O | Herbívoros | N | LO, PI | C |
| Scobiancistrus sp | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | LO, PI | O |
| Scobinancistrus aureatus | Burgess, 1994 | Acari picota ouro | Siluriformes | Loricariidae | E | * | O | Ilíofago | | C | O |
| Scobinancistrus pariolispos | Isbrücker & Nijssen, 1989 | Acari cutia | Siluriformes | Loricariidae | AR, TA | * | O | Ilíofago | | C | O |
| Scoloplax distolothrix | Schaefer, Weitzman & | | Siluriformes | Scoloplacidae | AR, PY | | | Ilíofago | | R, L | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|---------------------------------|--|-----------------|---------------|------------------|----------------------------|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| | Britski, 1989 | | | | | | | | | | |
| Scoloplax sp | | | Siluriformes | Scoloplacidae | | | | Ilíofago | | R, L | D |
| Semaprochilodus brama | (Valenciennes, 1850) | Jaraqui/Ariduia | Characiformes | Prochilodontidae | AR, | * | O | Detritívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalminae sp | | Piranha | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus aff manuei | | Piranha camari | Characiformes | Characidae | | * | O | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus cf eigenmanni | | Piranha | Characiformes | Characidae | | * | O | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus cf rhombeus | | Piranha | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus cf spilopleura | | Piranha | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus hollandi | Eigenmann, 1915 | Piranha preta | Characiformes | Characidae | M, G | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus humeralis | Valenciennes, 1850 (Fernández-Yépez & Ramírez, 1967) | Piranha preta | Characiformes | Characidae | A | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus manuei | (Linnaeus, 1776) | Piranha | Characiformes | Characidae | A, O | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus rhombeus | (Valenciennes, 1850) | Piranha preta | Characiformes | Characidae | A, G | *O | O | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus serrulatus | | Piranha | Characiformes | Characidae | A | * | O | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus sp | | Piranha amarela | Characiformes | Characidae | | ** | O | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Serrasalmus spilopleura | Kner, 1858 | Piranha amarela | Characiformes | Characidae | GU, AR | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Sorubim elongatus | Littmann, Burr, Schmidt & Isern, 2001 (Bloch & Schneider, 1801) | Bico de pato | Siluriformes | Pimelodidae | A, ES, O, ME | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Sorubim lima | Miranda Ribeiro, 1920 | Bico de pato | Siluriformes | Pimelodidae | A, O, PA, PR | * | O | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Sorubim trigonocephalus | | Bico de pato | Siluriformes | Pimelodidae | M, TA, A | | | Piscívoro | | LO, PI | C |
| Spatuloricaria sp | | | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | R | O |
| Spectracanthicus punctatissimus | (Steindachner, 1881) | Acari bola azul | Siluriformes | Loricariidae | E | * | * | Ilíofago | | C | O |
| Spectracanthicus sp 1 | | Bola azul | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Spectracanthicus sp 2 | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Spectracanthicus sp 3 | | Acari | Siluriformes | Loricariidae | | | | Ilíofago | | C | O |
| Squaliforma emarginata | (Valenciennes, 1840) | Acari | Siluriformes | Loricariidae | A | * | * | Ilíofago | | R | O |
| Squaliforma horrida | (Kner, 1854) | Acari | Siluriformes | Loricariidae | M | | | Ilíofago | | R | O |
| Steatogenys elegans | (Steindachner, 1880) | Acari | Gymnotiformes | Hypopomidae | G, A | | | Carnívoro | | R, PI | O |
| Stegophilus panzeri | (Ahl, 1931) | | Siluriformes | Trichomycteridae | A | | | Onívoro | | LO | D |
| Stegophilus sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Steindachnerina amazonica | (Steindachner, 1911) | | Characiformes | Curimatidae | AR, | | | Detritívoro | | R, PI | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|---------------------------------|--|--------------|------------------|-----------------|--|------------|----------|-------------|----------|---------|-----|
| Steindachnerina bimaculata | (Steindachner, 1876) | Candunga | Characiformes | Curimatidae | A, O | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Steindachnerina cf bimaculata | | Candunga | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Steindachnerina cf pupula | | Candunga | Characiformes | Curimatidae | | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Steindachnerina elegans | (Steindachner, 1875) | Candunga | Characiformes | Curimatidae | PD, SF | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Steindachnerina pupula | Vari, 1991 | Candunga | Characiformes | Curimatidae | O | | | Detritívoro | | R, PI | D |
| Steindachnerina sp | | Candunga | Characiformes | Curimatidae | | * | O | Detritívoro | | R, PI | D |
| Stenodoras brevis | | Candunga | Siluriformes | Doradidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Sternarchella terminalis | Eigenmann & Allen, 1943 | Ituí | Gymnotiformes | Apteronotidae | A | * | O | Detritívoro | N | R, PI | O |
| Sternarchogiton sp | | | Gymnotiformes | Apteronotidae | | | | Carnívoro | N | R, PI | O |
| Sternarchorhamphus muelleri | (Steindachner, 1881) | | Gymnotiformes | Apteronotidae | A | | | Carnívoro | D | R, PI | O |
| Sternarchorhynchus curvirostris | (Boulenger, 1887) | Ituí | Gymnotiformes | Apteronotidae | HA | * | O | Carnívoro | D | R, PI | O |
| Sternarchorhynchus sp | | Ituí | Gymnotiformes | Apteronotidae | | | | Carnívoro | D | R, PI | O |
| Sternopygus cf macrurus | (Bloch & Schneider, 1801) | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | | | | Insectívoro | | R, PI | O |
| Sternopygus macrurus | (Bloch & Schneider, 1801) | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | MD, A, O, HA, G, AR, PR, SF, PY, PA | | | Insectívoro | | R, PI | O |
| Sternopygus sp | | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | | | | Insectívoro | | R, PI | O |
| Sternopygus xingu | Albert & Fink, 1996 | Sarapó | Gymnotiformes | Sternopygidae | AR | * | O | Insectívoro | | R, PI | O |
| Stethaprion sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | R, PI | C |
| Symphysodon aequifasciatus | Pellegrin, 1904 Myers & Fernández- Yépez, 1950 | | Perciformes | Cichlidae | A, SO, HA, AR | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Synaptolaemus cingulatus | | | Characiformes | Anostomidae | O, CS, | | | Iliófago | D | C | O |
| Synbranchidae sp | | Sarapó | Synbranchiformes | Synbranchidae | | | | Insectívoro | | R, PI | D |
| Synbranchus marmoratus | (Bloch, 1795) | Muçum | Synbranchiformes | Synbranchidae | HA | * | O | Piscívoro | | R, PI | D |
| Synbranchus sp | | Muçum | Synbranchiformes | Synbranchidae | | | | Piscívoro | | R, PI | D |
| Tatia aulopygia | (Kner, 1858) | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | GU | | | Carnívoro | N | R | D |
| Tatia intermedia | (Steindachner, 1877) | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | A, G | * | O | Carnívoro | N | R | D |
| Tatia simplex | Mees, 1974 | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | E | | | Carnívoro | N | R | D |
| Tatia sp | | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Carnívoro | D | R | D |
| Teleocichla centisquama | Zuanon & Sazima,2002 | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | E | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla centrarchus | Kullander, 1988 | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | E | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla gephyrogramma | Kullander, 1988 | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | A, | | | Iliófago | | C | O |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|---------------------------|-------------------------|-----------------|-------------------|------------------|----------------------------|------------|----------|------------|----------|---------|-----|
| Teleocichla monogramma | Kullander, 1988 | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | A, | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla proselytus | Kullander, 1988 | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | A, TA | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla sp | | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla sp "CI" | | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla sp "LS" | | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla sp "PR" | | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla sp 1 | | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | | | | Iliófago | | C | O |
| Teleocichla sp nv | | Jacundazinho | Perciformes | Cichlidae | | | | Iliófago | | C | O |
| Tetragonopterae sp | | Olho de boi | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Tetragonopterus argenteus | Cuvier, 1816 | Olho de boi | Characiformes | Characidae | A, L | * | O | Piscívoro | | LO | D |
| Tetragonopterus chalcus | Spix & Agassiz, 1829 | Olho de boi | Characiformes | Characidae | A, SF, G | * | O | Piscívoro | | LO | D |
| Tetragonopterus sp | | Olho de boi | Characiformes | Characidae | | | | Piscívoro | | LO | D |
| Thalassophryne amazonica | Steindachner, 1876 | Pocomon do lago | Batrachoidiformes | Batrachoididae | A | | | Insetívoro | N | LO | D |
| Thayeria boehlkei | Weitzman, 1957 | | Characiformes | Characidae | A, AR | | | Onívoro | | LO | D |
| Thayeria sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | LO | D |
| Tocantinsia piresi | (Miranda Ribeiro, 1920) | Pocomon | Siluriformes | Auchenipteridae | AR | *O | O | Onívoro | D | R, PI | D |
| Tometes sp "xingu" | | Pacu curupite | Characiformes | Characidae | | * | O | Frugívoro | | C | C |
| Trachelyopterus coriaceus | Valenciennes, 1840 | Pocomon do lago | Siluriformes | Auchenipteridae | G, A | | | Insetívoro | N | R, PI | D |
| Trachelyopterus galeatus | (Linnaeus, 1766) | Pocomon do lago | Siluriformes | Auchenipteridae | N, HA | * | * | Insetívoro | N | R, PI | D |
| Trachelyopterus sp | | | Siluriformes | Auchenipteridae | | | | Insetívoro | | R, PI | D |
| Trachydoras steindachneri | (Perugia, 1897) | | Siluriformes | Doradidae | A | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Trachydoras trachyparia | | | Siluriformes | Doradidae | A | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Trichomycteridae sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Trichomycterus sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Triportheus rotundatus | (Jardine, 1841) | Sardinha | Characiformes | Characidae | A, G | * | O | Onívoro | | R, PI | D |
| Triportheus albus | Cope, 1872 | | Characiformes | Characidae | A, G, AR | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Triportheus curtus | (Garman, 1890) | Sardinha | Characiformes | Characidae | A | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Triportheus elongatus | (Günther, 1864) | Sardinha | Characiformes | Characidae | A, O, ES | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Triportheus sp | | Sardinha | Characiformes | Characidae | | | | Onívoro | | R, PI | D |

| Espécie | Autor | Nome comum | Ordem | Família | Distribuição além Xingu | Abundância | Raridade | Guilda | Migração | Habitat | Uso |
|----------------------------|--------------------|------------|---------------|------------------|-------------------------|------------|----------|-----------|----------|---------|-----|
| Typhlobelus sp | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Onívoro | | R, PI | D |
| Uaru amphiacanthoides | Heckel, 1840 | Uaru | Perciformes | Cichlidae | A, SO, JA, TA, N | | | Onívoro | | R, PI | O |
| Utariichthys sp | | | Characiformes | Characidae | | | | Frugívoro | | R, PI | C |
| Vandellia cirrhosa | Valenciennes, 1846 | Candiru | Siluriformes | Trichomycteridae | A | | | Carnívoro | | R | D |
| Vandellia spn 1 | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Carnívoro | | R | D |
| Vandellia spn 2 | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Carnívoro | | R | D |
| Vandellia spn 4 | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Carnívoro | | R | D |
| Vandellia spn 5 | | | Siluriformes | Trichomycteridae | | | | Carnívoro | | R | D |
| Zungaro zungaro | (Humboldt, 1821) | Jau | Siluriformes | Pimelodidae | A, O | | | Piscívoro | | LO | C |
| Zungaropsis multimaculatus | Steindachner 1908 | | Siluriformes | Pimelodidae | E | | | Piscívoro | | LO | D |

Onde:

| Migração | Abreviatura | Bacia hidrográfica |
|----------------|-------------|-----------------------------|
| S Sim | A | Bacia do Amazonas |
| N Não | AD | Rios interandinos |
| D Desconhecida | AR | Bacia do Araguaia-Tocantins |
| | BA | Baixo Amazonas |
| | BE | Bacia do rio Beni |
| | CS | Canal Casiquiare |
| | E | Endêmico do Xingu |
| | ES | Bacia do Essequivo |
| | G | Sistema das Guianas |
| | GP | Golfo de Pária |
| | GU | Bacia do Guaporé |
| | GY | Rios da Guyana |
| | HA | Alto Amazonas |
| | JA | Rio Japurá |
| | L | La Plata |
| | M | Bacia do Madeira |
| | MD | Rio Magdalena |

| | | | |
|-------------------|-----------------|----|------------------------------|
| E | Pesca esportiva | ME | Bacia do rio Mamoré |
| | | N | Bacia do rio Negro |
| | | O | Bacia do Orinoco |
| Abundância | | PA | Bacia do Paraná |
| *** | ≥ 15%; | PR | Bacia do Parnaíba |
| **O | 10-15%; | PY | Rio Paraguay |
| ** | 5-10%; | S | Rios de Suriname |
| *O | 1-5%; | SA | Cosmopolita a América do Sul |
| * | ≥ 1%; | SF | São Francisco |
| O | Não estimado | SO | Médio Solimões |
| | | TA | Bacia do Tapajós |
| | | TO | Rio Trombetas |
| | | UT | Rio Uatumá |
| | | X | Bacia do Xingu |

Anexo 02 B – Ocorrência de espécies da ictiofauna do rio Xingu, de acordo com os trechos do rio. Nota: Os números representam a quantidade de registros encontrados na literatura ou nos trabalhos de levantamentos de dados.

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------------------|-----------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| <i>Acanthicus hystrix</i> | Acari guariba | | | | | 1 | | | | 1 |
| <i>Acanthicus</i> sp | Acari | | | | | 1 | | | | 1 |
| <i>Acanthodoras</i> sp | | | | | 3 | | | 2 | | |
| <i>Acanthopoma</i> sp | | 1 | | | | | | | | |
| <i>Acarichthys heckelii</i> | | | | | 1 | | | 2 | | |
| <i>Acaronia nassa</i> | Acará pateta | | | | | 1 | | 1 | | |
| <i>Acaronia</i> sp | | | | | | | | | | 1 |
| <i>Acestrocephalus sardina</i> | | | | | 2 | 1 | | | | 1 |
| <i>Acestrorhynchus falcatus</i> | Ueua | 3 | 1 | 3 | 11 | 2 | | 1 | | 1 |
| <i>Acestrorhynchus falcirostris</i> | Ueua | 4 | | 2 | 12 | 2 | | 9 | | 1 |
| <i>Acestrorhynchus lacustris</i> | Ueua | 2 | | | | | | | | |
| <i>Acestrorhynchus microlepis</i> | Ueua | 9 | 3 | 5 | 12 | 4 | | 2 | | 3 |
| <i>Acestrorhynchus</i> sp | Ueua | 1 | | | | | | | | |
| <i>Achirus</i> sp | | | | | | | | | | 1 |
| <i>Acnodon normani</i> | | 1 | 2 | 1 | 5 | 5 | | | | 3 |
| <i>Aequidens "xavantina"</i> | | 4 | | | | | | | | |
| <i>Aequidens michaeli</i> | Cará | | | 2 | 8 | 10 | | 2 | | 1 |
| <i>Aequidens</i> sp | Cará | 1 | | | 3 | 1 | 1 | | | 3 |
| <i>Aequidens tetramerus</i> | Cará | 1 | 6 | | 1 | 4 | 4 | | | 2 |
| <i>Ageneiosus aff ucayalensis</i> | Mandubé/Fidalgo | | | | | | | | | 1 |
| <i>Ageneiosus inermis</i> | Mandubé/Fidalgo | 5 | 1 | 10 | 18 | 6 | | 9 | 4 | 1 |
| <i>Ageneiosus</i> sp | Mandubé/Fidalgo | | 1 | | | 2 | | | | |
| <i>Ageneiosus ucayalensis</i> | Mandubé/Fidalgo | | | 8 | 20 | 8 | | 10 | 5 | |
| <i>Ageneiosus vittatus</i> | Mandubé/Fidalgo | | | 3 | 1 | 2 | | 3 | | 1 |
| <i>Agoniates anchovia</i> | Sardina gato | | 2 | 8 | 25 | 11 | | 15 | 3 | 4 |
| <i>Agoniates halecinus</i> | Sardina gato | | | | | | | 1 | | |
| <i>Amazonsprattus scintilla</i> | Sardina gato | | | | | | | 1 | | |
| <i>Anchovia clupeioides</i> | Sardinha | | | | | | | 3 | | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iiriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|----------------------------|-------------|------------|----------------------|--------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Anchovia surinamensis | Sardinha | | | | 3 | | | 7 | | 1 |
| Anchoviella vaillanti | Sardinha | | | | | | | 1 | | |
| Ancistrus ranunculus | Preto velho | | | | 7 | 4 | 1 | 2 | | 6 |
| Ancistrus sp | Ancistro | 1 | 1 | | | 8 | 1 | | | 1 |
| Ancistrus sp 1 | Preto Velho | | | 1 | 1 | | | | | |
| Ancistrus sp 2 | Preto Velho | | | 1 | 1 | | | | | |
| Ancistrus sp 3 | Ancistro | | | 2 | 3 | 4 | | | | |
| Ancistrus sp 4 | Ancistro | | | 3 | 4 | 2 | 1 | 4 | | 1 |
| Anduzedoras sp | | | | | | 1 | | | | 2 |
| Anostomoides laticeps | Piau, Araçu | | | | 4 | 1 | | 4 | | 1 |
| Anostomoides sp | Piau, Araçu | | 1 | | | 1 | | | | |
| Anostomus intermedius | Piau | 2 | | | 2 | | | | | 2 |
| Anostomus sp | Piau | | | | | | | | | 1 |
| Anostomus sp 2 | Anostomo | | | | 2 | | | | | |
| Anostomus ternetzi | Anostomo | 4 | 2 | | | | | | | 1 |
| Anostomus trimaculatus | Anostomo | | | | 1 | 1 | | | | |
| Aphanotorulus cf frankei 1 | | | | | | 1 | | | | |
| Aphyocharax alburnus | | 1 | | | | | | | | |
| Aphyocharax sp | | | 2 | | | | | | | |
| Apistogramma commbrae | Cará | | 2 | | | | | | | |
| Apistogramma eunotus | Cará | | | 1 | | | | | | |
| Apistogramma gephyra | Cará | | | | | | | 2 | | |
| Apistogramma regani | Cará | | | | | | | 2 | | |
| Apistogramma sp | Cará | | 2 | 2 | 4 | 1 | 4 | | | 1 |
| Apteronotus sp | Ituí | | | | | | | | | 1 |
| Apteronotus aff bonaparti | Ituí | | | | | | | | | 1 |
| Apteronotus albifrons | Ituí | | 1 | | | 3 | | | | |
| Apteronotus bonaparti | Ituí | | | | 2 | 3 | | 2 | | |
| Arapaima gigas | Pirarucu | | | | | | | 1 | | |
| Archolaemus blax | Sarapó | | | | | 3 | | 1 | | 2 |
| Argonectes longiceps | Sarapó | | | | | 1 | | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|----------------------------------|---------------|------------|----------------------|-----------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Argonectes robertsi | Voador | | 1 | 6 | 13 | 6 | | 7 | | 3 |
| Aspidoras cf maculosus | | | | 1 | | | | | | |
| Aspidoras microgalaeus | | 10 | | | | | | | | |
| Aspidoras poecilus | | 1 | | | | | | | | |
| Aspidoras sp | | | | 2 | | | | | | |
| Astronotus ocellatus | Cará | | | | | 1 | | | | |
| Astyanax abramis | Piaba | | | | | | 1 | | | |
| Astyanax aff bimaculatus | Piaba | 9 | | | | | | | | 1 |
| Astyanax bimaculatus | Piaba | 1 | | | | | | | | |
| Astyanax cf anterior | Piaba | | | | | 1 | | | | |
| Astyanax cf paucidens | Piaba | | 1 | 2 | | | | | | |
| Astyanax fasciatus | Piaba | | | | | | 1 | | | |
| Astyanax gracilior | Piaba | 1 | 1 | | | | | | | |
| Astyanax longior | Piaba | | 2 | | | | | | | |
| Astyanax saltor | Piaba | 1 | | | | | | | | 2 |
| Astyanax scintillans | Piaba | 2 | | | | | | | | |
| Astyanax sp | Piaba | | 13 | 2 | 1 | 9 | 2 | 2 | | 6 |
| Astyanax symmetricus | Piaba | 2 | | | | | | | | |
| Auchenipterichthys cf longimanus | Pocomon | | | | | 2 | | | | |
| Auchenipterichthys sp | Pocomon | | 1 | 1 | 5 | 4 | | 2 | | 1 |
| Auchenipterichthys thoracatus | Pocomon | | | 2 | 4 | 1 | | 4 | | 1 |
| Auchenipterus cf nuchalis | Mandubé preto | 1 | | | | | | | | |
| Auchenipterus nuchalis | Mandubé preto | | | 7 | 11 | 2 | | 6 | 3 | 1 |
| Auchenipterus osteomystax | Mandubé preto | 3 | | | | | | | | |
| Baryancistrus longipinnis | | 5 | | | | | | | | |
| Baryancistrus niveatus | Bola branca | | 1 | 6 | 7 | 8 | | 5 | | 4 |
| Baryancistrus sp "preto" | | | | | 1 | 1 | | | | |
| Baryancistrus sp 1 | Bola branca | | | 1 | 3 | 2 | | | | |
| Baryancistrus sp 2 | Amarelhino | | | 8 | 14 | 8 | | 5 | | 2 |
| Baryancistrus sp 3 | Acari branco | | | 1 | | 4 | | 2 | | 5 |
| Baryancistrus sp 4 | Aba Laranja | | | | 1 | 1 | | | | 2 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------------|--------------|------------|----------------------|-----------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Baryancistrus sp 5 | Bola Azul | | | 1 | 1 | | | | | |
| Batrochoglanis raninus | | | | | 1 | 2 | | | | |
| Belonidae sp | | 1 | | | | | | | | |
| Bivibranchia fowleri | Charuto duro | | 2 | 5 | 14 | 10 | | 9 | 2 | 1 |
| Bivibranchia sp | Charuto duro | | | | 2 | | | | | |
| Bivibranchia velox | Charuto mole | | 1 | 4 | 11 | 6 | 2 | 4 | | 2 |
| Boulengerella cuvieri | Bicuda | | 2 | 12 | 22 | 13 | | 18 | 3 | 4 |
| Boulengerella lucius | Bicuda | 2 | 1 | | 1 | 1 | | | | 1 |
| Boulengerella maculata | Bicuda | | | 1 | 2 | 4 | | 2 | | 1 |
| Brachychalcinus copei | | | | | | | 2 | | | |
| Brachychalcinus orbicularis | | | 1 | | | | | | | 1 |
| Brachyhypopomus beebei | | | 1 | | | | 1 | | | |
| Brachyhypopomus sp | | 2 | | | | | | | | 1 |
| Brachyplatystoma rousseauxii | Dourada | | | | | | | 1 | | |
| Brachyplatystoma filamentosum | Filhote | | | | 1 | | | 3 | | 1 |
| Brycon cf pesu | Diana | | | 1 | | 2 | | | | 1 |
| Brycon falcatus | Diana | 2 | 1 | | 2 | 9 | | 1 | 1 | 2 |
| Brycon pesu | Diana | 1 | 1 | 4 | 17 | 11 | 1 | 10 | 1 | 4 |
| Brycon sp | Diana | 2 | 2 | 4 | 8 | 1 | | 1 | | |
| Bryconadenos tanaothoros | | 1 | | | | | | | | |
| Bryconamericus aff stramineus | Piaba | | | 1 | | | | | | |
| Bryconamericus diaphanus | Piaba | | | 2 | 7 | 3 | | 2 | | 1 |
| Bryconamericus sp | Piaba | 1 | 2 | | | | 1 | | | |
| Bryconamericus sp 1 | Piaba | | | | | | 3 | | | |
| Bryconamericus sp 2 | Piaba | | | | | | 1 | | | |
| Bryconops sp | Piaba | | | | | | | | | 1 |
| Bryconops aff affinis | Piaba | | 2 | | | | | | | |
| Bryconops aff gracilis | Piaba | | 1 | | | | | | | |
| Bryconops affinis | Piaba | | 1 | | | | | | | |
| Bryconops alburnoides | Piaba | | | | 3 | 1 | | 1 | | 1 |
| Bryconops caudomaculatus | Piaba | 2 | 5 | | 1 | | | 1 | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-----------------------------|---------------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Bryconops giacopinii | Piaba | | 2 | | | | | | | |
| Bryconops gracilis | Piaba | 1 | | | 2 | | | | | |
| Bryconops melanurus | Piaba | 3 | 4 | | 7 | 4 | 4 | 2 | 1 | 1 |
| Bryconops sp | Piaba | 2 | 2 | 2 | 2 | 4 | 3 | 1 | | 3 |
| Bryconops sp B | Piaba | | 2 | | | | | | | |
| Bunocephalus aleuopsis | Piaba | 3 | | | | | | | | 1 |
| Bunocephalus coracoideus | | | | | | 1 | | | | 1 |
| Bunocephalus knerii | | | 2 | | | | | | | |
| Bunocephalus sp | | | | 1 | | | 1 | | | |
| Caenotropus labyrinthicus | Casca grossa | 8 | 2 | 6 | 19 | 7 | | 7 | | 5 |
| Callichthys callichthys | | 2 | | | 1 | 1 | | | | |
| Callichthys sp | | 1 | 2 | | | | | | | |
| Calophysus macropterus | Fura calça | | | 1 | | 1 | | | | 1 |
| Caquetaia spectabilis | Cará | | | | 1 | 8 | | 3 | | 3 |
| Carcharhinus leucas | Cação | | | | | | | 1 | | |
| Carnegiella strigata | | | | | | | | 1 | | 1 |
| Centrocorona brachiatus | | | | | | | | 1 | | |
| Centromochlus heckelii | Carataí | | | | 1 | 2 | | 8 | | 1 |
| Centromochlus schultzi | Carataí | 2 | | | 2 | 2 | | 3 | | 3 |
| Centromochlus sp | Pocomon | 2 | | | | | | | | 2 |
| Cetengraulis sp | Sardinha | | | | | | | 2 | | 1 |
| Cetopsis coecutiens | Candiru | | | | 1 | 2 | | 5 | | 1 |
| Cetopsis sp | Candiru | 1 | | | | | | | | |
| Cetopsorhamdia sp | | | | | | 2 | | | | |
| Chaetobranchius flavescens | | | | | | | | 1 | | |
| Chaetobranchius orbicularis | | | | | | | | 3 | | |
| Chalceus epakros | Piaba rabo vermelho | 3 | 2 | | | 4 | | | | |
| Chalceus macrolepidotus | Piaba rabo vermelho | | | 2 | 6 | 4 | | 4 | | 2 |
| Characidae sp | | | | 2 | | | 5 | | | |
| Characidae sp 1 | | | | 1 | | | 3 | | | |
| Characidae sp 10 | | | | 1 | | | | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iiriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|----------------------------|------------|------------|----------------------|--------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Characidae sp 12 | | | | 1 | | | | | | |
| Characidae sp 13 | | | | 1 | | | | | | |
| Characidae sp 14 | | | | | | | 1 | | | |
| Characidae sp 15 | | | | 1 | | | 1 | | | |
| Characidae sp 16 | | | | | | | 1 | | | |
| Characidae sp 17 | | | | | | | 2 | | | |
| Characidae sp 2 | | | | 2 | | | 2 | | | |
| Characidae sp 3 | | | | | | | 4 | | | |
| Characidae sp 4 | | | | | | | 2 | | | |
| Characidae sp 5 | | | | 2 | | | 2 | | | |
| Characidae sp 6 | | | | 1 | | | 1 | | | |
| Characidae sp 7 | | | | 1 | | | | | | |
| Characidae sp 8 | | | | 2 | | | 1 | | | |
| Characidae sp 9 | | | | 1 | | | | | | |
| Characidae spp | | | | 1 | | | | | | |
| Characidium fasciatum (gr) | | | | 1 | | | 5 | | | |
| Characidium sp | | 4 | 4 | 2 | | 1 | 5 | 1 | | 1 |
| Characidium zebra | | | 2 | | | | | | | 1 |
| Charax gibbosus | Ueba | | | 1 | 8 | 1 | | | | 1 |
| Charax sp | Ueba | | | | 1 | | | | | 1 |
| Chasmocranus longior | | | 1 | | | 1 | | | | |
| Cichla melaniae | Tucunaré | | 2 | 5 | 17 | 5 | | 5 | | 2 |
| Cichla miriana | Tucunaré | 2 | 2 | | | | | | | |
| Cichla pinima | Tucunaré | 1 | | | | 4 | | | | 3 |
| Cichla sp | Tucunaré | | | 1 | | | 1 | | | |
| Cichlasoma araguaense | Acará | 1 | | | | | | | | |
| Cichlasoma sp | Acará | | 1 | | | | | | | |
| Cichlasomatinae sp | | | | 1 | | | 2 | | | |
| Cichlidae sp | | 1 | | 1 | | | 1 | | | |
| Cichlidae sp 1 | | | | | | | 1 | | | |
| Cichlidae sp 2 | | | | | | | 1 | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|---------------------------|------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Cichlidae sp 3 | | | | | | | 1 | | | |
| Cochliodon sp | | | | | 1 | 3 | | | | |
| Cochliodon sp "pinta" | | | 2 | | | | | | | |
| Colomesus asellus | Baiacu | 2 | | | | | | 2 | | 1 |
| Colomesus psittacus | Baiacu | | | | | 1 | | 2 | | |
| Colossoma macropomum | Tambaqui | | | | | | | 1 | | |
| Copeina sp | | | | | | | 2 | | | |
| Copella sp | | | | | | | 1 | | | |
| Corydoras cf xinguensis | Corredoras | | 1 | | | | | | | |
| Corydoras sp | Corredoras | 3 | | 2 | 4 | | 1 | | | 1 |
| Corydoras xinguensis | Corredoras | 7 | 1 | | 1 | 1 | | | | 1 |
| Corymbophanes sp | | | | | | 2 | | | | |
| Creagrutus cracentis | | | | 2 | | | 2 | | | |
| Creagrutus sp | | | 1 | 1 | | | | | | |
| Creagrutus sp 1 | | | | | | 2 | | | | 1 |
| Creagrutus sp 2 | | | | | | | | | | 1 |
| Creatochanes sp | | 1 | | | | | | | | |
| Crenicichla acutirostris | Sabão | | | | | 1 | | 1 | | 2 |
| Crenicichla aff strigata | Sabão | | | | | | | | | 1 |
| Crenicichla cametana | Sabão | | | | | 1 | | | | 1 |
| Crenicichla cf regani | Sabão | | | | 1 | 1 | | | | |
| Crenicichla cf saxatilis | Sabão | 4 | | | | | | | | |
| Crenicichla cf temetzi | Sabão | | | | | 1 | | | | |
| Crenicichla inpa | Sabão | | | | 2 | 3 | | 4 | | 1 |
| Crenicichla johanna | Sabão | | | | 3 | 1 | | 4 | | 2 |
| Crenicichla labrina | Sabão | | | | 1 | | | 1 | | |
| Crenicichla lepidota | Sabão | | | 1 | | | | | | |
| Crenicichla lugubris | Sabão | | | | | 1 | | | | 2 |
| Crenicichla macrophthalma | Sabão | | | | 1 | 1 | | 2 | | 2 |
| Crenicichla marmorata | Sabão | | 1 | | | 1 | | 2 | | |
| Crenicichla percna | Sabão | | 1 | | 1 | 1 | | 1 | | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|----------------------------------|----------------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| <i>Crenicichla phaiospilus</i> | Sabão | | 3 | | | 1 | | | | |
| <i>Crenicichla reticulata</i> | Sabão | | | | 1 | 1 | | | | |
| <i>Crenicichla rosemariae</i> | Sabão | 3 | | | | | | | | |
| <i>Crenicichla saxatilis</i> | Sabão | 1 | | | | | | 1 | | |
| <i>Crenicichla</i> sp | Sabão | 2 | 3 | 1 | 6 | 5 | 4 | 1 | | 4 |
| <i>Crenicichla</i> sp "laranja" | Sabão | | | | | 1 | | | | 1 |
| <i>Crenicichla</i> sp "preta" | Sabão preto | | | | | 2 | | 3 | | 2 |
| <i>Crenicichla strigata</i> | Sabão | | | | 2 | 1 | | 4 | | |
| <i>Crenicichla vittata</i> | Sabão | 1 | 1 | | | 1 | | 1 | | |
| <i>Ctenobrycon</i> sp 1 | | | | 1 | | | 3 | | | |
| <i>Curimata cyprinoides</i> | Candunga, Branquinha | | 1 | 4 | 23 | 4 | | 13 | | 1 |
| <i>Curimata incompta</i> | Candunga, Branquinha | 5 | | | | 1 | | | | |
| <i>Curimata inornata</i> | Candunga, Branquinha | | | | 3 | 1 | | 4 | | 5 |
| <i>Curimata ocellata</i> | Candunga, Branquinha | | | 1 | 7 | 3 | | 3 | | 1 |
| <i>Curimata plumbea</i> | Candunga, Branquinha | 1 | | | | 1 | | | | |
| <i>Curimata</i> sp | Candunga, Branquinha | | | | 3 | 1 | | | | 3 |
| <i>Curimata spilura</i> | Candunga, Branquinha | | | | | 2 | | | | |
| <i>Curimata vittata</i> | Candunga, Branquinha | 1 | 1 | | | 1 | | | | 1 |
| <i>Curimatella alburna</i> | Candunga | | 1 | | | | | | | |
| <i>Curimatella dorsalis</i> | Candunga | 1 | | | | | | | | 1 |
| <i>Curimatella immaculata</i> | Candunga | 1 | | | 19 | 2 | | 9 | | |
| <i>Curimatella lepidura</i> | Candunga | 1 | | | | | | | | |
| <i>Curimatella meyeri</i> | Candunga | 1 | | 1 | | | | | | |
| <i>Curimatella</i> sp | Candunga | | | 1 | 3 | | | | | 1 |
| <i>Curimatidae</i> sp | | | | 2 | | | 2 | | | |
| <i>Curimatopsis crypticus</i> | | | | | | | | 2 | | |
| <i>Curimatopsis</i> sp 1 | | | | | | | 1 | | | |
| <i>Cynodon gibbus</i> | Cachorra | | | 3 | 6 | 2 | | 2 | 2 | 1 |
| <i>Cynopotamus essequibensis</i> | | | | 1 | | | | | | |
| <i>Cynopotamus</i> sp | Mocinha | 2 | 1 | | | | | | | |
| <i>Cyphocharax abramoides</i> | Mocinha | | | | | | | 3 | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------------|--------------|------------|----------------------|-----------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Cyphocharax aff multilineatus | Mocinha | | 2 | | | | | | | |
| Cyphocharax festivus | Mocinha | | 1 | | 3 | | | | | |
| Cyphocharax gouldingi | Mocinha | 2 | | | | | 2 | 1 | | |
| Cyphocharax leucostictus | Mocinha | | | | 9 | 2 | | 5 | | 1 |
| Cyphocharax signatus | Mocinha | 1 | | | | | | | | |
| Cyphocharax sp | Mocinha | 1 | 1 | 2 | | | | | | |
| Cyphocharax sp 1 | Mocinha | | | | | | 1 | | | |
| Cyphocharax sp 2 | Mocinha | | | | | | 2 | | | |
| Cyphocharax spiluroopsis | Mocinha | 2 | | 1 | 1 | 1 | 1 | | | 1 |
| Cyphocharax spilurus | Mocinha | 6 | 4 | 3 | 13 | | | 2 | | 2 |
| Cyphocharax stilbolepis | Mocinha | | | | 8 | 2 | | 1 | | 1 |
| Dianema longibarbis | Mocinha | | | | | | | 1 | | |
| Doradidae sp | | 1 | | | | | | | | |
| Doradidae spn | | | | | | | | | 1 | |
| Doradidae spn sensu Higuchi | | | | | | | | | | 1 |
| Doras carinatus | Serra | | | | | 1 | | | 1 | 1 |
| Doras cf eigenmanni | Serra | | | | 3 | 2 | | 2 | 1 | 1 |
| Doras sp | Serra | 3 | | | | 2 | | | | |
| Eigenmannia aff limbata | Sarapó | | | | | | | | | 1 |
| Eigenmannia aff macrops | Sarapó | 5 | | 2 | 1 | | | 1 | | 2 |
| Eigenmannia aff virescens | Sarapó | | | | 1 | | | 1 | | 1 |
| Eigenmannia cf trilineata | Sarapó | 3 | | | | | | | | |
| Eigenmannia limbata | Sarapó | | | | 3 | 1 | | 2 | | |
| Eigenmannia macrops | Sarapó | 1 | | | | | | | | |
| Eigenmannia sp | Sarapó | 4 | | | 1 | | 1 | 2 | | |
| Eigenmannia virescens | Sarapó | 3 | 2 | | | 1 | | | | |
| Electrophorus electricus | Poraquê | 1 | | | 2 | 3 | | 2 | 2 | 1 |
| Exodon paradoxus | | 2 | | | | | | | | |
| Farlowella amazona | Acari agulha | | | | | | | 1 | | |
| Farlowella sp | Acari agulha | 1 | | 1 | | 1 | | | | |
| Gasteropelecidae sp | | | | | | | 1 | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|------------------------------------|-------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Gasteropelecus sternicla | | | | | | | 1 | | | |
| Geophagus aff altifrons | Caratinga | | | | | | | | | 1 |
| Geophagus altifrons | Caratinga | | 2 | 5 | 42 | 14 | | 17 | | 3 |
| Geophagus argyrostictus | Cará-bicudo | | 5 | 4 | 12 | 10 | | 5 | | 3 |
| Geophagus proximus | Caratinga | | | | | 1 | | 1 | | 1 |
| Geophagus sp | Caratinga | 1 | | | | 7 | | 9 | | |
| Glyptoperichthys aff joselimaianus | Acari | | | | | | | | | 1 |
| Glyptoperichthys sp | Acari | 1 | | | | 1 | | | | |
| Glyptoperichthys xinguensis | Acari | 1 | | 1 | 11 | 2 | | 4 | 2 | 1 |
| Goeldiella eques | | | | | | 1 | | | | |
| Goslinia platynema | | | | | 3 | | | | | |
| Gymnorhamphichthys cf hypostomus | Ituí | | | | | | 2 | | | 1 |
| Gymnorhamphichthys hypostomus | Ituí | 3 | | | | | | | | |
| Gymnorhamphichthys rondoni | Ituí | 8 | 2 | | 1 | 2 | | | | |
| Gymnorhamphichthys sp | Ituí | 1 | 1 | | 1 | | 3 | | | |
| Gymnotus carapo | | | | | | 2 | 3 | | | |
| Gymnotus cf anguillaris | | | | | | 1 | | | | |
| Gymnotus sp | | 4 | | | | | 1 | | | |
| Haemomaster venezuelae | | 3 | | | | | | | | |
| Harttia sp | | | 1 | | | | | | | |
| Hassar orestis | Botinho | 4 | | 4 | 18 | 12 | | 6 | 1 | 3 |
| Hassar sp | Botinho | | 1 | | | | | | | |
| Helogenes cf marmoratus | Candiru | 1 | | | | | | | | |
| Helogenes marmoratus | Candiru | 1 | | | | | | | | |
| Hemiancistrus sp | | | 1 | | | | | | | |
| Hemibrycon sp | | | 1 | | | | | | | |
| Hemicetopsis candiru | Candiru | | | | | 1 | | 2 | | 1 |
| Hemigrammus belotii (gr) | | | | | | | 3 | | | |
| Hemigrammus boesemani | | | | | | | 1 | | | |
| Hemigrammus cf iota | | 2 | | | | | | | | |
| Hemigrammus cf levis | | 1 | 1 | | | | | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|--------------------------------|-------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Hemigrammus cf marginatus | | 2 | | | | | | | | |
| Hemigrammus cf tridens | | 2 | | | | | | | | |
| Hemigrammus levis | | | | | | | 1 | | | |
| Hemigrammus marginatus | | | | | | | 1 | | | |
| Hemigrammus ocellifer | | | | | | | | 2 | | |
| Hemigrammus rodwayi | | 4 | | | | | | | | |
| Hemigrammus sp | | 4 | | | 1 | 5 | 3 | | | |
| Hemigrammus sp "fireline" | | | | | | | | 1 | | |
| Hemigrammus tridens (gr) | | | | | | | 1 | | | |
| Hemiodontichthys acipenserinus | Acari viola | | 1 | | | | | 3 | | 1 |
| Hemiodus argenteus | Flexeira | 2 | 1 | 9 | 21 | 5 | | 4 | 1 | 3 |
| Hemiodus cf microlepis | Flexeira | | | | | 1 | | | | |
| Hemiodus goeldii | Flexeira | | | 1 | | 1 | | | | 1 |
| Hemiodus immaculatus | Flexeira | | | 3 | 6 | 3 | | 8 | | 1 |
| Hemiodus microlepis | Flexeira | 1 | 2 | | 1 | 1 | | | | 2 |
| Hemiodus semitaeniatus | Flexeira | | 1 | | | | | | | |
| Hemiodus sp | Flexeira | 1 | | 1 | 1 | | | | | |
| Hemiodus ternetzi | Flexeira | | | | | 2 | | | | |
| Hemiodus unimaculatus | Flexeira | 4 | | 8 | 20 | 11 | | 12 | 2 | 3 |
| Hemiodus vorderwinkleri | Flexeira | 3 | | 6 | 7 | 8 | | 8 | | 5 |
| Hemisorubim platyrhynchos | Pintado | 6 | 1 | | 3 | 1 | | 5 | | 3 |
| Henonemus punctatus | | | | | | | | 1 | | |
| Heptapterus sp | | | | | | 2 | 1 | | | |
| Heros severus | | | | | | 2 | | 1 | | 2 |
| Heterocharax macrolepis | | | 2 | | | | | 1 | | |
| Hipoptopomatinae sp | | | | | | | 1 | | | |
| Hisonotus sp | | 23 | | | | | | | | 1 |
| Hoplerythrinus unitaeniatus | Jeju | 3 | 2 | 1 | 1 | | 2 | 2 | | 1 |
| Hopliancistrus tricornis | Acari | 1 | | 1 | 2 | 2 | | | | 2 |
| Hoplias aff lacerdae | Trairão | | | | | 1 | | | | 1 |
| Hoplias aimara | Trairão | 1 | 5 | 1 | 6 | 4 | 1 | 2 | 3 | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|------------------------------------|-----------------|------------|----------------------|-----------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Hoplias malabaricus | Traira | 5 | 1 | 3 | 14 | 1 | 7 | 2 | 1 | 2 |
| Hoplias sp | Traira | 3 | 2 | | | 4 | 1 | | | |
| Hydrolycus armatus | Cachorra | 2 | 1 | 14 | 21 | 11 | | 6 | 3 | 1 |
| Hydrolycus scomberoides | Cachorra | 1 | 2 | | 2 | 3 | | 2 | 1 | 1 |
| Hydrolycus tatauaia | Cachorra | 2 | 2 | | | 2 | | 1 | | 1 |
| Hypancistrus sp "pão" | Pão | | | | | 1 | | 2 | | 1 |
| Hypancistrus zebra | Acari Zebra | | | | 1 | 2 | | 2 | | 3 |
| Hyphessobrycon aff herbertaxelrodi | | | 2 | | | | | | | |
| Hyphessobrycon agulha | | | 2 | | | | | | | |
| Hyphessobrycon cf cachimbensis | | | 2 | | | | | | | |
| Hyphessobrycon cf copelandi | | | | | | | 3 | | | |
| Hyphessobrycon elachys | | 1 | | | | | | | | 1 |
| Hyphessobrycon heterorhabdus | | | 2 | | | | | 1 | | |
| Hyphessobrycon loweae | | 3 | | | | | | | | 1 |
| Hyphessobrycon minimus | | | 2 | | | | | | | |
| Hyphessobrycon mutabilis | | 5 | | | | | | | | |
| Hyphessobrycon pulchripinnis | | | | | | | | 2 | | 1 |
| Hyphessobrycon scholzei | | | 2 | | | | | | | |
| Hyphessobrycon sp | | 5 | 3 | 1 | | 4 | 4 | | | |
| Hyphessobrycon sp "rose" | Rosaceu | | | | | | | 1 | | |
| Hyphessobrycon sp 2 | | 4 | 2 | | | | | | | |
| Hypoclinemus mentalis | Soila, Linguado | | | | | 3 | | 6 | | |
| Hypoclinemus sp | Soila, Linguado | | | | 1 | | | | | 1 |
| Hypophthalmus edentatus | Mapará | | | | | | | 3 | | 1 |
| Hypophthalmus fimbriatus | Mapará | | | | | 1 | | 3 | | 1 |
| Hypophthalmus marginatus | Mapará | | | 2 | 1 | 2 | | 2 | | 1 |
| Hypophthalmus sp | Mapará | | | | 1 | | | 1 | | |
| Hypopomidae sp | | | | | | | 1 | | | |
| Hypoptopoma aff gulare | Acari tubarão | | | | | | | | | 1 |
| Hypoptopoma cf inexpectatum | Acari tubarão | | | | | 1 | | 3 | | 1 |
| Hypoptopoma gulare | Acari tubarão | | | | 2 | 1 | | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iiriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------------|---------------|------------|----------------------|--------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Hypoptopoma sp | Acari tubarão | 5 | 1 | | 1 | 1 | | | | 1 |
| Hypoptopomatinae sp | | | | | | | | | | 1 |
| Hypoptopomatinae sp 1 | | | | | | | 2 | | | |
| Hypopygus sp | | 2 | | | | | | | | |
| Hypostominae sp | | 3 | | | | | | | | |
| Hypostomus aff hemicochliodon | Acari | 9 | | | | | | | | |
| Hypostomus cf plecostomus | Acari | | 1 | | | 2 | | | | |
| Hypostomus plecostomus | Acari | | | 1 | | | 2 | | | |
| Hypostomus pyrineusi | Acari | | | | | 2 | | | | |
| Hypostomus sp 1 | Acari | 13 | | 4 | 9 | 3 | | 4 | 3 | 3 |
| Hypostomus sp 2 | Acari | | | | | | | | | 1 |
| Hypselecara temporalis | | 3 | 1 | | | 2 | | | | |
| Iguanodectes af purusi | | 3 | | | | | | | | |
| Iguanodectes sp | | | | 2 | 4 | 5 | 2 | 2 | | |
| Iguanodectes spilurus | | | 1 | 1 | | | | 1 | | |
| Ilisha amazonica | Apapá | | | | 1 | 2 | | 13 | | 1 |
| Imparfinis aff hasemani | | 11 | | | | | | | | |
| Imparfinis pristos | | 1 | | | | 1 | | | | 1 |
| Imparfinis sp | | 1 | | | 1 | 1 | | | | 1 |
| Ituglanis amazonicus | | 1 | | | | | | | | |
| Ituglanis gracilior | | 9 | | | | | | | | |
| Ituglanis sp | | 2 | | 1 | | | | | | |
| Jobertina sp | | | | | 2 | 1 | | | | |
| Jupiaba abramoides | | | 2 | | | | | | | |
| Jupiaba acanthogaster | | | 2 | | | | | | | |
| Jupiaba aff minor | | | 1 | | | | | | | |
| Jupiaba anteroides | | 5 | 2 | | | | | | | |
| Jupiaba cf ocellata | | | | | | | 1 | | | |
| Jupiaba minor | | | 1 | 1 | | | | | | |
| Jupiaba ocellata | | | | 1 | | | | | | |
| Jupiaba polylepis | | 1 | 10 | | | 1 | | | | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|----------------------------|---------------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Knodus cf victorai | | | | | | 1 | | | | |
| Knodus heteresthes | | | | | 1 | 1 | | | | 1 |
| Knodus moenkhausii | | | 2 | | | | | | | |
| Knodus sp | | | 2 | 1 | | 8 | 1 | | | |
| Knodus cf savannensis | | | | 1 | | | 2 | | | |
| Krobia guianensis | | 2 | | | | | | | | 1 |
| Laemolyta cf taeniata | Aracu branco | | | | | | | | | 1 |
| Laemolyta fernandezi | Aracu branco | 2 | | | | 3 | | | | |
| Laemolyta garmani | Aracu branco | | | | | 1 | | | | 1 |
| Laemolyta petiti | Aracu flexa | | | 4 | 7 | 1 | | 6 | | 1 |
| Laemolyta proxima | Aracu flexa | | | | 2 | 4 | | 4 | | 1 |
| Laemolyta sp | Aracu flexa | | | | 1 | | | | | |
| Laemolyta taeniata | Aracu branco | 1 | 1 | 1 | 9 | 1 | | 3 | | 2 |
| Laemolyta varia | Aracu branco | | | | | | | 1 | | |
| Laetacara sp | | 2 | | | | | | | | |
| Laetacara sp 7 bandas | | 1 | | | | | | | | |
| Lasiancistrus scolymus | | | | | | 1 | | | | |
| Lasiancistrus sp | | | | | | 2 | | | | |
| Leporacanthicus heterodon | | | | | | 1 | | | | 1 |
| Leporacanthicus joselimai | | | | 1 | 1 | 2 | | | | |
| Leporellus vittatus | Aracu branco | 2 | | | | 1 | | | | 1 |
| Leporinus aff desmotes | Piau | | 1 | | | | | | | |
| Leporinus affinis | Piau | | | | | | | 2 | | |
| Leporinus brunneus | Piau | | | 1 | 4 | 1 | | 2 | | 2 |
| Leporinus cf ortomaculatus | Piau | 1 | 1 | | | | | | | |
| Leporinus cylindriformis | Piau | | | | | | | 1 | | |
| Leporinus desmotes | Piau camisa de meia | 6 | | 3 | 2 | 2 | | 2 | | 2 |
| Leporinus elongatus | Piau | 3 | | | | | | | | |
| Leporinus fasciatus | Piau | 1 | 2 | | 2 | 2 | | 1 | | 1 |
| Leporinus friderici | Piau cabeça gorda | 4 | 1 | 5 | 13 | 6 | | 5 | | 3 |
| Leporinus granti | Piau | | | | | 1 | | | | 2 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------|-----------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Leporinus julii | Piau | | | 2 | 2 | 4 | | 5 | | 3 |
| Leporinus maculatus | Piau aracu | | | 2 | 2 | 4 | 1 | 3 | 2 | 2 |
| Leporinus megalepis | Piau | | | | | 1 | | 1 | 1 | 1 |
| Leporinus pachycheilus | Piau | | | | | 3 | | | | |
| Leporinus parae | Piau | | 1 | | | 1 | | | | |
| Leporinus pellegrini | Piau | | 1 | | 1 | 1 | | | | |
| Leporinus sp | Piau | 1 | 3 | 1 | 4 | 3 | 3 | 5 | | 2 |
| Leporinus sp "pa" | Piau | | | 1 | | 1 | | 4 | | 1 |
| Leporinus sp "psi" | Piau | | | 2 | 1 | 1 | | 4 | | 1 |
| Leporinus sp "verde" | Piau | | | 10 | 20 | 3 | | 16 | 2 | 3 |
| Leporinus sp 2 | Piau | | | 1 | | | | | | |
| Leporinus tigrinus | Piau onça | | | 3 | 4 | 5 | | 3 | | 1 |
| Leptodoras aff hasemani | | | 1 | | | | | | | |
| Leptodoras hasemani | | 2 | | | | 1 | | | | |
| Leptodoras praelongus | | 2 | | | | 1 | | | | |
| Leptorhamdia schultzi | | 1 | | | | | | | | |
| Limatulichthys griseus | | | 1 | | | 1 | | 2 | | |
| Limatulichthys sp | | | | | | 1 | | | | |
| Lithodoras dorsalis | Serra negra | | | 1 | 3 | | | 1 | 1 | 1 |
| Loricaria cataphracta | Acari rabo seco | | | | | | | 1 | | |
| Loricaria cf simillima | Acari rabo seco | 2 | | | | | | | | |
| Loricaria sp | Acari rabo seco | 8 | | 4 | 11 | 5 | | 5 | | 6 |
| Loricaria sp 1 | Acari rabo seco | | 1 | | | | | 1 | | |
| Loricaria sp 2 | Acari rabo seco | | | | | | | 2 | | |
| Loricaria sp 3 | Acari rabo seco | | | | | | | 1 | | |
| Loricariichthys sp | Acari | | | | | 2 | | 2 | | 1 |
| Loricariidae sp | Acari | | | 3 | 7 | 2 | | 5 | 2 | |
| Loricariidae sp 1 | Acari | | | 1 | | | 2 | | | |
| Loricariidae sp 2 | Acari | | | 1 | | | 2 | | | |
| Loricariinae sp | | | | 1 | | | 5 | | | |
| Lycengraulis batesii | Sardinha gato | | | | | | | 6 | | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------------|--------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Macropsobrycon xinguensis | | 5 | | | | | | | | |
| Mastiglanis sp | | 6 | | | | | | | | |
| Megadontognathus kaitukaensis | | | | | | 2 | | | | |
| Megalechis sp | | 1 | | | | | | | | |
| Megalechis thoracata | | 1 | | | | 1 | 2 | 1 | | 2 |
| Megalodoras uranoscopus | Cuiu cuiu | | | 2 | 2 | 1 | | 1 | | 1 |
| Megalonema sp | Mandi | | 1 | | 1 | 1 | | 1 | | 1 |
| Melanocharacidium depressum | | | | | | 1 | | | | 1 |
| Melanocharacidium dispilomma | | | | | | 1 | | 2 | | 1 |
| Mesonauta acora | | 2 | 2 | | | 1 | | | | 2 |
| Mesonauta festivus | | 1 | | | | 1 | | 1 | | |
| Mesonauta insignis | | 1 | | | | 2 | | | | |
| Metynnis hypsauchen | Pacu pintado | 4 | | | 12 | | | 2 | | 1 |
| Metynnis lippincottianus | Pacu | 2 | | | | | | | | |
| Metynnis maculatus | Pacu | 3 | | | | | | | | |
| Metynnis sp | Pacu | 1 | 1 | | | | | | | |
| Microcharacidium sp | | | 1 | | | | | | | |
| Microgenys sp | | 1 | | | | | | | | |
| Microglanis sp | | | | | 1 | | | | | |
| Microglanis sp2 | | 1 | | | | | | | | |
| Microlepidogaster sp | | | 2 | | | 1 | | | | 1 |
| Micromischodus sugillatus | Flexeira | | | | 1 | 1 | | | | 1 |
| Microphilypnus sp | | | | | | | | 1 | | |
| Micropoecilia parae | | | | | | | | 2 | | 1 |
| Microschemobrycon elongatus | | 4 | | | 1 | 1 | | | | |
| Microschemobrycon sp | | 1 | | | | | | | | |
| Moenkhausia aff collettii | Piaba | | 1 | | | | | | | |
| Moenkhausia aff comma | Piaba | | | | 3 | 1 | | 1 | | 1 |
| Moenkhausia barbouri | Piaba | | | | | 1 | | | | |
| Moenkhausia cf intermedia | Piaba | | 1 | | | | | | | |
| Moenkhausia cf justae | Piaba | 2 | | | | | | | | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|--------------------------------|--------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Moenkhausia cf lepidura | Piaba | | 2 | | | 1 | | | | |
| Moenkhausia cf xinguensis | Piaba | | 2 | | | 1 | | | | |
| Moenkhausia chrysargyrea | Piaba | | | | | | 3 | | | |
| Moenkhausia colletti | Piaba | 1 | 1 | | | | | 1 | | |
| Moenkhausia comma | Piaba | | | | | 1 | | | | |
| Moenkhausia cotinho | Piaba | 1 | 1 | | | | | | | |
| Moenkhausia gracilima | Piaba | 2 | | | | | | | | |
| Moenkhausia grandisquamis (gr) | Piaba | 2 | | 2 | 3 | 2 | 1 | 5 | | 1 |
| Moenkhausia heikoi | Piaba | | 2 | 1 | | 2 | | | | |
| Moenkhausia intermedia | Piaba triste | | | 4 | 23 | 3 | | 3 | 3 | 1 |
| Moenkhausia lepidura | Piaba | 3 | 3 | | | 1 | | 2 | | |
| Moenkhausia megalops | Piaba | 2 | | | | | | | | |
| Moenkhausia oligolepis | Piaba | 5 | 1 | 2 | | | 6 | | | |
| Moenkhausia petymbuaba | Piaba | | 4 | | | | | | | |
| Moenkhausia phaeonota | Piaba | 2 | | | | 1 | | | | |
| Moenkhausia sanctaefilomenae | Piaba | 2 | | | 2 | 3 | | | | |
| Moenkhausia sp | Piaba | 2 | 3 | | 1 | 5 | | 1 | | 2 |
| Moenkhausia sp 1 | Piaba | | | | | 2 | | | | 1 |
| Moenkhausia sp 2 | Piaba | | | | | | | | | 1 |
| Moenkhausia xinguensis | Piaba | | 1 | | | 1 | | | | |
| Moenkhausia lepidura | Piaba | | | | | | 1 | | | |
| Monocirrhus polyacanthus | | | | | | | | 3 | | |
| Myletes pacu | Pacu curupiã | | 1 | 8 | 15 | 10 | | 8 | 1 | 5 |
| Myleus arnoldi | Pacu | 2 | | | | | | | | |
| Myleus rhomboidalis | Pacu | 1 | | 2 | 3 | 6 | | 1 | | 2 |
| Myleus rubripinnis | Pacu | 1 | 2 | 11 | 11 | 6 | | 2 | | 4 |
| Myleus schomburgkii | Pacu | 2 | 5 | 10 | 13 | 13 | | 4 | | 2 |
| Myleus setiger | Pacu | | 1 | | | | | | | |
| Myleus sp | Pacu | 1 | 1 | | | 5 | | | | |
| Myleus torquatus | Pacu branco | 2 | | 12 | 19 | 11 | | 10 | 4 | 1 |
| Myloplus sp | | | 1 | | | | | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|------------------------------|---------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Myoglanis sp | | | | | | 2 | | | | |
| Nannostomus eques | | | | | | | | 2 | | |
| Nannostomus unifasciatus | | | | | | | | 3 | | |
| Nemadoras humeralis | Botinho | 2 | | | | | | 1 | | |
| Nemadoras leporhinus | Botinho | | | 2 | 1 | | | 1 | 1 | 1 |
| Ochmacanthus sp | | | | | 1 | 2 | | | | 1 |
| Oligancistrus punctatissimus | Bola azul | | | 1 | | 1 | | 1 | 1 | |
| Oligancistrus sp 1 | Bola azul | | | 1 | 1 | 1 | | | 1 | |
| Oligancistrus sp 2 | Bola branca | | | | | 1 | | | | |
| Oligancistrus sp 3 | Bola azul | | | | | 1 | | | | |
| Opsodoras ternetzi | | | | | | 1 | | 1 | | 1 |
| Orinocodoras sp | | | | | | 1 | | | | 1 |
| Ossubtus xinguensis | Pacu capivara | | | 1 | 3 | 3 | | 1 | | 2 |
| Osteoglossum bicirrhosum | Aruanã | | | | | | | 7 | | |
| Otocinclus hasemani | | 4 | | | | | | | | |
| Otocinclus sp | | | | 2 | | | 2 | | | |
| Otocinclus sp 1 | | | | | | | 2 | | | |
| Oxyropsis carinata | Acari tubarão | 1 | | | 4 | 3 | | 2 | | 3 |
| Pachyurus junki | Curvina | | 1 | | | 1 | | | | 2 |
| Pachyurus schomburgkii | Curvina | 1 | 2 | 8 | 14 | 6 | | 7 | 1 | 3 |
| Pamphorichthys araguaiensis | | 1 | | | | 1 | | | | |
| Pamphorichthys hollandi | | 2 | | | | | | | | |
| Pamphorichthys minor | | 3 | | | | 1 | | 1 | | 1 |
| Pamphorichthys sp | | | | | | | | | | 1 |
| Panaque nigrolineatus | Boi de botas | | 1 | 1 | 6 | 1 | | | | 1 |
| Paracanthopoma parva | | 1 | 1 | | | | | | | |
| Parancistrus aurantiacus | | | | | | 1 | | | | 1 |
| Parancistrus cf nudiventris | Acari | | | 1 | | | | | | |
| Parancistrus nudiventris | Acari | | | 1 | 4 | 2 | | | | |
| Parancistrus sp | Acari | | | | | 1 | 3 | | | 1 |
| Parancistrus sp 1 | Bola azul | | | 1 | 1 | 3 | | 1 | | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------------|-------------------|------------|----------------------|-----------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Parancistrus sp 3 | Acari bola branca | | | 1 | 5 | 3 | | 5 | 2 | 1 |
| Paratrygon aiereba | Arraia aramaca | 1 | | | | 1 | | 4 | | 2 |
| Parauchenipterus sp | | | 1 | | | 1 | | | | |
| Paravandellia sp | | 1 | | | | | | | | |
| Parodon sp | | | 4 | | | | | | | |
| Parotocinclus spn 10 | | 11 | | | | | | | | 1 |
| Parotocinclus spn 2 | | 2 | | | | | | | | |
| Peckoltia cf vermiculata | | | | | | 1 | | 1 | | 1 |
| Peckoltia sp 1 | Tigre de bola | | | 3 | 5 | 4 | | 3 | | 3 |
| Peckoltia vittata | Tigre de listra | 1 | | 1 | 7 | 5 | | 3 | | 3 |
| Pellona castelnaeana | Apapá amarelo | | | | | | | 7 | | 1 |
| Pellona flavipinnis | Apapá | | | | | 1 | | 12 | | 1 |
| Petalodoras eigenmanni | Serra | | | | | | | 1 | | 2 |
| Petilipinnis grunniens | Curvina | | | 1 | 6 | 5 | | 13 | | 2 |
| Phenacogaster cf calverti | | 2 | | | | | | | | |
| Phenacogaster pectinatus | | | | | | | 1 | | | |
| Phenacogaster sp | | 2 | 4 | 2 | | 7 | 3 | | | 1 |
| Phenacorhamdia cf hoehnei | | 6 | | | | | | | | 1 |
| Phenacorhamdia sp | | | | | | 2 | | | | 1 |
| Phractocephalus hemiliopterus | Pirarara | | 2 | 8 | 7 | 7 | | 2 | 2 | 1 |
| Piaractus brachypomus | | | | | | | | 1 | | |
| Pimelodella altipinnis | Mandi | | 1 | | 2 | 1 | | 11 | | 2 |
| Pimelodella cristata | Mandi | | 1 | 1 | | | 1 | | | |
| Pimelodella sp | Mandi liso | 1 | 5 | | 8 | 6 | | 5 | 2 | 3 |
| Pimelodella sp 10 | Mandi liso | 2 | | | | | | | | |
| Pimelodella sp 2 | Mandi liso | 16 | | | | | | | | 1 |
| Pimelodella sp 5 | Mandi liso | 1 | | | | | | | | |
| Pimelodella sp 6 | Mandi liso | 5 | | | | | | | | |
| Pimelodidae sp | Mandi liso | | | | | | 2 | | | |
| Pimelodina flavipinnis | Mandi amarelo | | | 1 | 1 | 1 | | 4 | 2 | 1 |
| Pimelodinae sp | | | 1 | | | | | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|---------------------------------------|----------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| <i>Pimelodus blochii</i> | Mandi | 1 | 1 | | | | | 1 | | |
| <i>Pimelodus cf albofasciatus</i> | Mandi | 10 | | | | 1 | | | | 1 |
| <i>Pimelodus ornatus</i> | Mandi | 2 | 1 | 2 | 6 | 1 | | 2 | | 2 |
| <i>Pimelodus sp</i> | Mandi | 1 | | 1 | 5 | 1 | | 2 | | |
| <i>Pimelodus sp "olhudo"</i> | Mandi | | | 6 | 6 | 1 | | 3 | | 1 |
| <i>Pimelodus sp 1</i> | Mandi | 3 | | | | | | | | |
| <i>Pinirampus pirinampu</i> | Barba chata | | 2 | 7 | 13 | 7 | | 9 | 1 | 1 |
| <i>Plagioscion sp</i> | Pescada branca | 1 | 1 | | | | | | | |
| <i>Plagioscion sp B</i> | Pescada branca | | | | | 1 | | 1 | | |
| <i>Plagioscion squamosissimus</i> | Pescada branca | | 1 | 7 | 6 | 6 | | 7 | 1 | 2 |
| <i>Plagioscion surinamensis</i> | Pescada branca | 1 | | 6 | 11 | 4 | | 12 | 4 | 1 |
| <i>Platydoras costatus</i> | Serra | 3 | 2 | | 5 | 4 | | 2 | 1 | 1 |
| <i>Platydoras sp</i> | Serra | 1 | | | | | | | | |
| <i>Platynemichthys notatus</i> | Pirananbu | | | | | 2 | | 9 | | 1 |
| <i>Platystacus cotylephorus</i> | Rebeca | | | | 1 | 1 | | 3 | | 1 |
| <i>Platystomatichthys sp 2</i> | Pirananbu | | | | | | | 1 | | |
| <i>Platystomatichthys sturio</i> | Braço de moça | | | | 1 | 1 | | | | 1 |
| <i>Platyurosternachus macrostomus</i> | | 1 | | | | | | | | |
| <i>Plectrochilus sp</i> | | 1 | | | | | | | | |
| <i>Poecilia sp</i> | | | | 1 | | | 2 | | | |
| Poeciliidae sp | | | | 2 | | | 2 | | | |
| <i>Poptella compressa</i> | Olho de boi | | 2 | 4 | 15 | 2 | 2 | 8 | 1 | 2 |
| <i>Poptella longipinnis</i> | Olho de boi | 1 | | | 2 | | | | | |
| <i>Poptella orbicularis</i> | Olho de boi | | | | | | 2 | | | |
| <i>Poptella sp</i> | Olho de boi | | | 2 | | 2 | 2 | | | |
| <i>Porotergus sp</i> | | | | | | 2 | | | | |
| <i>Potamorhina latior</i> | Branquinha | | | | | | | 2 | | 1 |
| <i>Potamorrhaphis guianensis</i> | | 3 | | | 2 | | | 1 | | 1 |
| <i>Potamotrygon aff hystrix</i> | Arraia | | | 2 | 6 | 2 | | 2 | | 2 |
| <i>Potamotrygon cf humerosa</i> | Arraia branca | | | | | | | | | 1 |
| <i>Potamotrygon leopoldi</i> | Arraia de fogo | | 2 | 1 | 6 | 2 | | 1 | | 2 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-----------------------------|-----------------|------------|----------------------|-----------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Potamotrygon motoro | Arraia de fogo | | | | 2 | | | 2 | | 2 |
| Potamotrygon orbignyi | Arraia | | 4 | | 1 | | | 2 | | 2 |
| Potamotrygon sp | Arraia branca | | | | 3 | 2 | | 1 | | 2 |
| Pristella maxillaris | | | | | | | | 2 | | |
| Pristis sp | | | | | | 1 | | 1 | | |
| Pristobrycon aureus | | 2 | | | | | | | | |
| Pristobrycon sp | | | 1 | | | 1 | | | | |
| Pristobrycon striolatus | | 2 | | | | 1 | | | | |
| Prochilodus nigricans | Curimatá | 3 | 3 | 8 | 14 | 4 | 1 | 5 | 3 | 2 |
| Psectrogaster falcata | Mocinha | | | | | | | 3 | | 2 |
| Pseudopimelodus cf bufonius | | | | | 1 | | | | | |
| Pseudacanthicus histrix | Acari pirara | | | | | 1 | | | | |
| Pseudacanthicus leopardus | Acari pirara | | | | 4 | 2 | | 2 | 1 | 1 |
| Pseudacanthicus sp | Acari | | | | 1 | 1 | | | | |
| Pseudacanthicus spinosus | Acari pirara | | | | | 1 | | 1 | 1 | 2 |
| Pseudancistrus barbatus | Acari | | | 1 | 3 | 4 | | 4 | | 2 |
| Pseudancistrus sp | Acari | | | | | 3 | | | | |
| Pseudanos trimaculatus | | | | | | | | 1 | | |
| Pseudepapterus cucuhyensis | | | | | | | | 1 | | |
| Pseudepapterus hasemani | Pocomon | | | | 2 | 1 | | 2 | | 1 |
| Pseudoceptosis sp | | 2 | | | | | | | | |
| Pseudoloricaria cf punctata | | | | | | | | 6 | | |
| Pseudoloricaria laeviuscula | Acari rabo seco | | | | | 3 | | 1 | | |
| Pseudoloricaria punctata | Acari rabo seco | | | 1 | 14 | 6 | | 5 | | 2 |
| Pseudoloricaria sp 1 | Acari rabo seco | | | | 3 | 1 | | 1 | | |
| Pseudopimelodus cf spn 1 | | 1 | | | | | | | | |
| Pseudopimelodus genn spn | | 1 | | | | | | | | |
| Pseudopimelodus sp | | | | | 1 | 1 | 2 | | | |
| Pseudoplatystoma fasciatum | Surubim | 7 | 2 | 5 | 5 | 3 | | 3 | 1 | 1 |
| Pseudoplatystoma tigrinum | Surubim | | | | | | | 1 | | |
| Pseudotylorus angusticeps | Agulha | | | | | | | 1 | | 1 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-----------------------------------|-----------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| <i>Pseudotilosurus microps</i> | Agulha | | | | | | | 7 | | 1 |
| <i>Pterengraulis atherinoides</i> | Sardinha gato | | | | | | | 2 | | 1 |
| <i>Pterodoras granulosus</i> | Bacu | 1 | | 3 | 3 | 1 | | | 3 | 2 |
| <i>Pterophyllum scalare</i> | Bacu | | | | | | | 2 | | 1 |
| <i>Pygocentrus nattereri</i> | Piranha | | 1 | 3 | 3 | 3 | | 5 | | 1 |
| <i>Pygocentrus sp</i> | Piranha | | 1 | | | | | | | |
| <i>Pyrrhulina australis</i> | | 2 | | | | | | | | |
| <i>Pyrrhulina sp</i> | | 2 | | | | | | 1 | | |
| <i>Reganella depressa</i> | | | | | | | | 14 | | 2 |
| <i>Retroculus xinguensis</i> | Acari rabo seco | 2 | 5 | 6 | 11 | 7 | 1 | 1 | | 2 |
| <i>Rhamdella sp</i> | Jaburu | 7 | | | | 1 | | | | 2 |
| <i>Rhamdia cf quelen</i> | Mandi liso | 1 | | | | | | | | |
| <i>Rhamdia itacaiunas</i> | | 2 | | | | | | | | |
| <i>Rhamdia quelen</i> | | 2 | | | | | | | | |
| <i>Rhamdia sp</i> | | | 5 | 4 | 5 | 7 | 4 | 8 | 2 | 1 |
| <i>Rhamphichthys marmoratus</i> | Ituí terçado | | | | | | | 1 | | |
| <i>Rhamphichthys rostratus</i> | Ituí terçado | | | 1 | 2 | 1 | | 3 | | 1 |
| <i>Rhamphichthys sp</i> | Ituí terçado | | 1 | | | 1 | | | | |
| <i>Rhaphiodon sp</i> | Cachorra facão | | | | | | | 1 | | |
| <i>Rhaphiodon vulpinus</i> | Cachorra facão | 3 | 1 | 10 | 6 | 4 | | 9 | 3 | 2 |
| <i>Rhinodoras dorbignyi</i> | Cujuba | | | | | | | 3 | 2 | 1 |
| <i>Rhinodoras sp</i> | Cujuba | 1 | | | | | | | | |
| <i>Rhinopetitia myersi</i> | | | | | | 1 | | | | |
| <i>Rhynchodoras xingui</i> | Cujuba | 1 | | | | | | | | |
| <i>Rineloricaria cf platyura</i> | Rabo seco | | | 1 | | | | | | |
| <i>Rineloricaria lanceolata</i> | Rabo seco | 2 | 2 | | | | | | | |
| <i>Rineloricaria sp</i> | Rabo seco | | | | 3 | 3 | 1 | | | 1 |
| <i>Rivulus sp</i> | | | | | | | 4 | 2 | | |
| <i>Rivulus zygonectes</i> | | | | | | 1 | | | | |
| <i>Roeboexodon geryi</i> | Ueba | 1 | 1 | | | | | | | |
| <i>Roeboexodon guyanensis</i> | Ueba | 2 | 2 | 1 | 2 | | | | | 3 |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|-------------------------------|-------------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Roeboides cf affinis | Ueba | 2 | | | | | | | | |
| Roeboides cf descaltvandensis | Ueba | | | | | | | | | 1 |
| Roeboides dayi | Ueba | | | | | 1 | | | | 2 |
| Roeboides sp | Ueba | 1 | | | | | | | | |
| Roeboides thurni | Ueba | | | | 13 | 1 | | 4 | 4 | |
| Sartor respectus | | 4 | | | 1 | 1 | | | | |
| Satanoperca jurupari | Carapeu | 2 | 3 | 3 | 13 | 4 | | 6 | | 4 |
| Satanoperca sp | Carapeu | 2 | | 1 | | 1 | | | | 1 |
| Schizodon sp | Piau vara | | 1 | | | 1 | | | | |
| Schizodon vittatus | Piau vara | 1 | | 5 | 8 | 1 | | 4 | | 1 |
| Scobiancistrus sp | Acari | | | 1 | 3 | 2 | | | | |
| Scobinancistrus aureatus | Acari picota ouro | | 2 | 5 | 7 | 4 | | 2 | | 3 |
| Scobinancistrus pariolispos | Acari cutia | | 1 | 1 | 2 | 5 | | | | 2 |
| Scoloplax distolothrix | | 3 | | | 3 | | | | | 2 |
| Scoloplax sp | | | | | 1 | | | | | |
| Semaprochilodus brama | Jaraqui/Ariduia | | 1 | 11 | 16 | 3 | | 4 | | 2 |
| Serrasalmidae sp | Piranha | | | | | | 2 | | | |
| Serrasalmus aff manuei | Piranha camari | | | | | | | | | 1 |
| Serrasalmus cf eigenmanni | Piranha | | | | | | | 1 | | 1 |
| Serrasalmus cf rhombeus | Piranha | 2 | | | | | | | | |
| Serrasalmus cf spilopleura | Piranha | | 1 | | | | | | | |
| Serrasalmus hollandi | Piranha preta | | | | | 2 | | | | 1 |
| Serrasalmus humeralis | Piranha preta | 4 | 2 | 5 | 4 | 2 | | 5 | | |
| Serrasalmus manuei | Piranha | | | 6 | 11 | 7 | | 2 | | |
| Serrasalmus rhombeus | Piranha preta | 2 | 1 | 12 | 22 | 8 | | 12 | 3 | 3 |
| Serrasalmus serrulatus | Piranha | 1 | | 4 | 2 | 1 | | 3 | | 2 |
| Serrasalmus sp | Piranha amarela | 2 | 7 | | | 1 | | 1 | | 2 |
| Serrasalmus spilopleura | Piranha amarela | | | | | | | 2 | | |
| Sorubim elongatus | Bico de pato | | | | | 2 | | | | |
| Sorubim lima | Bico de pato | | | | 3 | 1 | | 5 | | 1 |
| Sorubim trigonocephalus | Bico de pato | 4 | | | | | | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|---------------------------------|-----------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Spatuloricaria sp | | 3 | 2 | | | | | | | |
| Spectracanthicus punctatissimus | Acari bola azul | | 1 | 1 | 4 | 6 | | 2 | | 2 |
| Spectracanthicus sp 1 | Bola azul | | | 1 | 5 | 5 | | | | 2 |
| Spectracanthicus sp 2 | Acari | | | 1 | 4 | 2 | | | | |
| Spectracanthicus sp 3 | Acari | | | | 1 | 1 | | | | |
| Squaliforma emarginata | Acari | 8 | 1 | 4 | 21 | 6 | 1 | 5 | | 2 |
| Squaliforma horrida | Acari | | | | | 1 | | | | 1 |
| Steatogenys elegans | Acari | | | | | 1 | | | | |
| Stegophilus panzeri | | 6 | | | | | | | | 1 |
| Stegophilus sp | | 1 | 1 | | | 1 | | | | |
| Steindachnerina amazonica | | 3 | | | | | | | | |
| Steindachnerina bimaculata | Candunga | | | | | 1 | | | | |
| Steindachnerina cf bimaculata | Candunga | | | | | | | | | 1 |
| Steindachnerina cf pupula | Candunga | 1 | | | | | | | | |
| Steindachnerina elegans | Candunga | 2 | | 1 | 1 | 1 | | 4 | | 1 |
| Steindachnerina pupula | Candunga | 3 | | | | | | | | |
| Steindachnerina sp | Candunga | | | | | | | | | 1 |
| Stenodoras brevis | Candunga | | | | | | | 1 | | |
| Sternarchella terminalis | Ituí | | | 1 | 1 | 2 | | 2 | | 1 |
| Sternarchogiton sp | | | | | | 2 | | | | |
| Sternarchorhamphus muelleri | | | | | | | | 1 | | |
| Sternarchorhynchus curvirostris | Ituí | | | 1 | | 2 | | | | 1 |
| Sternarchorhynchus sp | Ituí | | | | | 1 | | | | |
| Sternopygus cf macrurus | Sarapó | | | | | | 1 | | | |
| Sternopygus macrurus | Sarapó | | | | | 1 | 2 | | | |
| Sternopygus sp | Sarapó | 1 | 1 | | | | | | | |
| Sternopygus xingu | Sarapó | 4 | 1 | 2 | 1 | | | | | 1 |
| Stethaprion sp | | | 2 | | | | | | | |
| Symphysodon aequifasciatus | | | | | | 1 | | | | 2 |
| Synaptolaemus cingulatus | | 2 | | | | 1 | | | | 2 |
| Synbranchidae sp | Sarapó | | | | | | 1 | | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|---------------------------|-----------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Synbranchus marmoratus | Muçum | 1 | 3 | | 3 | 1 | 1 | | | 1 |
| Synbranchus sp | Muçum | 1 | | 2 | 2 | | 1 | | | |
| Tatia aulopygia | Pocomon | 4 | | | | | | | | |
| Tatia intermedia | Pocomon | | | | 3 | 1 | | 5 | | 1 |
| Tatia simplex | Pocomon | 1 | | | | | | | | |
| Tatia sp | Pocomon | | | | 1 | 2 | | 1 | | |
| Teleocichla centisquama | Jacundazinho | | | | | 1 | | | | 1 |
| Teleocichla centrarchus | Jacundazinho | | 6 | | 3 | 5 | | | | |
| Teleocichla gephyrogramma | Jacundazinho | 1 | 1 | | | | | | | |
| Teleocichla monogramma | Jacundazinho | 1 | 1 | | | | | | | |
| Teleocichla proselytus | Jacundazinho | | | | 1 | 1 | | | | |
| Teleocichla sp | Jacundazinho | | 4 | | 3 | 8 | | | | |
| Teleocichla sp "CI" | Jacundazinho | | | | | | | | | 1 |
| Teleocichla sp "LS" | Jacundazinho | | | | | 1 | | | | 1 |
| Teleocichla sp "PR" | Jacundazinho | | | | | 1 | | | | 1 |
| Teleocichla sp 1 | Jacundazinho | | | | | | | | | 1 |
| Teleocichla sp nv | Jacundazinho | | | | | 1 | | | | |
| Tetragonopterinae sp | Olho de boi | | 2 | | 2 | 3 | | | | 1 |
| Tetragonopterus argenteus | Olho de boi | | 2 | | 3 | | | 1 | 1 | 1 |
| Tetragonopterus chalceus | Olho de boi | | 3 | 1 | 4 | 3 | | 3 | | 1 |
| Tetragonopterus sp | Olho de boi | 3 | 1 | 2 | 3 | | 1 | | | 2 |
| Thalassophryne amazonica | Pocomon do lago | | | | | | | 1 | | |
| Thayeria boehlkei | | 8 | 1 | 1 | 2 | | | | | |
| Thayeria sp | | | | 1 | | | | | | |
| Tocantinsia piresi | Pocomon | 1 | 1 | 12 | 19 | 10 | | 3 | 3 | 1 |
| Tometes sp "xingu" | Pacu curupite | | | 12 | 5 | 10 | | 6 | 3 | 1 |
| Trachelyopterus coriaceus | Pocomon do lago | | | | 3 | | | 3 | | |
| Trachelyopterus galeatus | Pocomon do lago | | | | | 1 | | | | 1 |
| Trachelyopterus sp | | | | | | | 1 | | | |
| Trachydoras steindachneri | | | | | | | | 1 | | 2 |
| Trachydoras trachyparia | | | | | | | | 2 | | |

| Espécie | Nome comum | Alto Xingu | Médio Xingu superior | Médio Xingu Iriri | Reservatório do Xingu | Volta Grande | Reservatório dos Canais | Baixo Xingu | Bacajá | Sem localização |
|----------------------------|------------|------------|----------------------|-------------------|-----------------------|--------------|-------------------------|-------------|--------|-----------------|
| Trichomycteridae sp | | | | 2 | | | 2 | | | |
| Trichomycterus sp | | | 2 | | 2 | 1 | | | | |
| Triportheus rotundatus | Sardinha | | | 11 | 30 | 8 | | 9 | 2 | 2 |
| Triportheus albus | | | | | 1 | 5 | | 1 | | 1 |
| Triportheus curtus | Sardinha | | | 2 | | | | | | |
| Triportheus elongatus | Sardinha | | | | 2 | 2 | | 1 | | |
| Triportheus sp | Sardinha | 1 | 5 | | 2 | 4 | | | | 2 |
| Typhlobelus sp | | | | | 1 | 1 | | | | |
| Uaru amphiacanthoides | Uaru | | | | | | | 1 | | |
| Utiaitichthys sp | | | 1 | | | | | | | |
| Vandellia cirrhosa | Candiru | 2 | | | | | | | | |
| Vandellia spn 1 | | 4 | | | | | | | | |
| Vandellia spn 2 | | 7 | | | | | | | | |
| Vandellia spn 4 | | 2 | | | | | | | | |
| Vandellia spn 5 | | 3 | | | | | | | | |
| Zungaro zungaro | Jau | | | | | 1 | | | 1 | |
| Zungaropsis multimaculatus | | | | | | 1 | | | 1 | 1 |

Anexo 03A - Densidade média (ind.dia m⁻²) e desvio padrão (entre parênteses) dos peixes coletados com redes de malha no médio Rio Xingu, em 2000 e 2001

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|-------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| Beloniformes | | | | | | | | | | | | |
| Belonidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Pseudotilosurus microps</i> | | | | | | | 0,0006 (0,0009) | 0,0005 (0,0005) | | | | |
| Characiformes | | | | | | | | | | | | |
| Acestrorhynchidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acestrorhynchus falcatus</i> | 0,002 (0,004) | 0,0008 (0,0014) | | | 0,0005 (0,0007) | 0,0384 (0,0607) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,02 (0,0194) | 0,0005 (0,0011) | |
| <i>Acestrorhynchus falcirostris</i> | 0,0054 (0,0107) | 0,0001 (0,0003) | 0,0041 (0,0107) | 0,0125 (0,0121) | | 0,0042 (0,0061) | | 0,0097 (0,0168) | 0,0021 (0,0023) | 0,0556 (0,1025) | 0,0017 (0,0028) | |
| <i>Acestrorhynchus microlepis</i> | 0,0003 (0,0007) | 0,0002 (0,0005) | | 0,0028 (0,0056) | 0,0015 (0,002) | 0,01 (0,0139) | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Acestrorhynchus sp</i> | | | | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | |
| Anostomidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Anostomoides laticeps</i> | 0,0002 (0,0003) | 0,0002 (0,0005) | 0,0003 (0,0008) | 0,0006 (0,0011) | | | 0,0002 (0,0006) | | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Anostomus intermedius</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | | | |
| <i>Anostomus sp. 2</i> | | | | | | | | 0,0005 (0,0008) | | 0,0011 (0,0013) | | |
| <i>Laemolyta cf taeniata</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | 0,0008 (0,001) | 0,0046 (0,0074) | | 0,0007 (0,001) |
| <i>Laemolyta petiti</i> | | | | 0,0001 (0,0003) | 0,0014 (0,0016) | 0,0018 (0,0028) | 0,0048 (0,0094) | 0,0015 (0,0025) | 0,0017 (0,003) | 0,0036 (0,0038) | | |
| <i>Laemolyta proxima</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | 0,0039 (0,0064) | | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Laemolyta sp</i> | | | | | | | | | | 0,0002 (0,0005) | | |
| <i>Laemolyta taeniata</i> | | | | 0,0003 (0,0006) | | | | | | 0,0013 (0,0021) | | |
| <i>Leporinus brunneus</i> | 0,0002 (0,0003) | | | | | 0,0005 (0,001) | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Leporinus desmotes</i> | | | 0,0002 (0,0003) | | | 0,0002 (0,0005) | 0,0001 (0,0003) | | 0,0004 (0,0004) | | 0,0002 (0,0004) | |
| <i>Leporinus friderici</i> | 0,0003 (0,0007) | 0,0006 (0,0009) | 0,0002 (0,0004) | 0,0007 (0,0014) | 0,0011 (0,0013) | 0,0006 (0,0009) | | | 0,0002 (0,0004) | 0,0017 (0,0014) | 0,0011 (0,0014) | 0,0003 (0,0005) |
| <i>Leporinus julii</i> | | | 0,0004 (0,0009) | | | | 0,0028 (0,0052) | | 0,0002 (0,0004) | | | |
| <i>Leporinus maculatus</i> | | 0,0002 (0,0005) | | | 0,0005 (0,0007) | 0,0001 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | 0,0005 (0,0008) | | | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Leporinus sp</i> | | 0,0003 (0,0005) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0003 (0,0005) | 0,0019 (0,0024) | | | | 0,0002 (0,0003) | |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|---------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Leporinus</i> sp. "pa" | | | | | 0,0002 (0,0003) | | 0,0017 (0,0025) | | | | | |
| <i>Leporinus</i> sp. "psi" | 0,0012 (0,002) | 0,0006 (0,0017) | 0,0084 (0,0175) | 0,0002 (0,0004) | | | | | | | | |
| <i>Leporinus</i> sp. "verde" | 0,0029 (0,0033) | 0,002 (0,0028) | 0,0007 (0,0009) | 0,0019 (0,0025) | 0,0041 (0,0032) | 0,0026 (0,0017) | 0,0314 (0,0639) | 0,0003 (0,0005) | 0,003 (0,0027) | 0,0055 (0,0055) | 0,0011 (0,0017) | |
| <i>Leporinus tigrinus</i> | 0,0003 (0,0007) | 0,0013 (0,0034) | 0,0004 (0,0008) | | | | 0,0004 (0,0009) | 0,0005 (0,0008) | | | | |
| <i>Schizodon</i> sp | 0,0002 (0,0003) | | | | | | | | | | | |
| <i>Schizodon vittatus</i> | | | | | 0,0007 (0,001) | 0,0003 (0,0005) | 0,001 (0,0009) | | 0,0005 (0,0005) | 0,0002 (0,0004) | | |
| Characidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acestrocephalus sardina</i> | | | | | | 0,0003 (0,0007) | | | | 0,0005 (0,001) | | |
| <i>Acnodon normani</i> | 0,0005 (0,001) | 0,0001 (0,0003) | 0,0008 (0,0021) | | | 0,0009 (0,0023) | 0,0004 (0,0009) | | | 0,0002 (0,0004) | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Agoniatés anchovia</i> | 0,0031 (0,0047) | 0,0024 (0,0021) | 0,0028 (0,0038) | 0,0115 (0,0124) | 0,0033 (0,0029) | 0,0109 (0,0213) | 0,0016 (0,001) | 0,0033 (0,0026) | 0,0092 (0,0113) | 0,0024 (0,003) | 0,0021 (0,0016) | |
| <i>Agoniatés</i> sp | 0,0002 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | | |
| <i>Astyanax</i> sp | | | | | 0,0002 (0,0004) | 0,0002 (0,0004) | 0,002 (0,0043) | 0,0005 (0,0004) | | | | |
| <i>Brycon cf pesu</i> | | 0,0007 (0,0018) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0024 (0,0067) | | 0,001 (0,0008) | 0,0019 (0,0033) | 0,0056 (0,0102) | | |
| <i>Brycon pesu</i> | 0,0002 (0,0003) | 0,0003 (0,0006) | 0,0004 (0,0004) | 0,0003 (0,0007) | | 0,0003 (0,0009) | | 0,0007 (0,0012) | 0,0021 (0,0019) | 0,0026 (0,003) | 0,0017 (0,0013) | |
| <i>Brycon</i> sp | | 0,0004 (0,0007) | 0,0004 (0,0007) | | | 0,0003 (0,0009) | | | 0,0009 (0,0015) | 0,0004 (0,0004) | | |
| <i>Bryconamericus diaphanous</i> | | | | | 0,0002 (0,0004) | 0,001 (0,0017) | | | | | | |
| <i>Bryconops alburnoides</i> | | | | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0002 (0,0006) | | | | | |
| <i>Bryconops melanurus</i> | | | | | | 0,0014 (0,0014) | 0,0008 (0,0015) | | | | | |
| <i>Bryconops</i> sp | 0,001 (0,0017) | 0,0025 (0,0061) | 0,0015 (0,0028) | 0,0005 (0,0007) | | | | | | | | |
| <i>Chalceus macrolepidotus</i> | | 0,0001 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | 0,0003 (0,0007) | 0,0005 (0,0007) | 0,0001 (0,0002) | 0,0023 (0,0052) | | | 0,0004 (0,0004) | 0,0005 (0,0011) | |
| <i>Charax gibbosus</i> | | 0,0097 (0,0254) | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0005 (0,0009) | | | 0,0006 (0,0011) | 0,0139 (0,0279) | | |
| <i>Charax</i> sp | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | | | | |
| <i>Cynodon gibbus</i> | | 0,0003 (0,0009) | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0013 (0,0031) | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Hydrolycus armatus</i> | 0,0051 (0,0006) | 0,0018 (0,0024) | 0,0024 (0,0026) | | 0,0053 (0,0041) | 0,0022 (0,0021) | 0,0024 (0,001) | | 0,0028 (0,0013) | 0,0021 (0,0006) | | |
| <i>Hydrolycus scomberoides</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | 0,0011 (0,0022) | 0,0016 (0,0033) | |
| <i>Hydrolycus tatauaia</i> | | | | | | | | | 0,0003 (0,0005) | 0,0002 (0,0004) | 0,0003 (0,0007) | |
| <i>Iguanodectes</i> sp | | | | | | | | | 0,0016 (0,0027) | 0,011 (0,0154) | 0,0041 (0,0051) | |
| <i>Metynnis hypsauchen</i> | | 0,0025 (0,0041) | | | | 0,0013 (0,0026) | | | | 0,0009 (0,0012) | | |
| <i>Metynnis</i> sp | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | | | | 0,0003 (0,0005) |
| <i>Moenkhausia aff comma</i> | | | | | | 0,0001 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Moenkhausia grandisquamis</i> (gr) | | | 0,0003 (0,0005) | | | | | | | 0,0005 (0,001) | 0,0002 (0,0003) | |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|--------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Moenkhausia intermedia</i> | 0,0079 (0,0153) | 0,0001 (0,0002) | | 0,0004 (0,0008) | 0,0007 (0,0011) | 0,0309 (0,0736) | 0,0014 (0,0017) | | 0,0005 (0,0005) | 0,0803 (0,155) | | |
| <i>Moenkhausia sp</i> | | | | | | 0,0007 (0,002) | | | | | | |
| <i>Myletes pacu</i> | 0,0011 (0,001) | 0,0039 (0,0042) | 0,003 (0,0062) | 0,0002 (0,0004) | 0,0041 (0,0034) | 0,0003 (0,0005) | 0,0034 (0,0052) | | 0,0012 (0,0007) | 0,0019 (0,0027) | 0,0007 (0,0008) | 0,0003 (0,0005) |
| <i>Myleus rubripinnis</i> | 0,0067 (0,0066) | 0,0012 (0,0021) | 0,0003 (0,0006) | | 0,0012 (0,0015) | 0,0001 (0,0002) | 0,0001 (0,0003) | | 0,0021 (0,002) | 0,0004 (0,0007) | 0,0024 (0,0047) | |
| <i>Myleus schomburgkii</i> | 0,0109 (0,0171) | 0,0004 (0,0006) | 0,0007 (0,0011) | | 0,0024 (0,0027) | 0,0004 (0,0008) | 0,0008 (0,0007) | | 0,0006 (0,0011) | 0,0002 (0,0004) | 0,0007 (0,001) | |
| <i>Myleus sp</i> | 0,0003 (0,0007) | 0,0004 (0,0011) | 0,0011 (0,0019) | | | | | | | 0,0004 (0,0007) | 0,003 (0,0031) | 0,0003 (0,0005) |
| <i>Myleus torquatus</i> | 0,0122 (0,0204) | 0,0054 (0,0053) | 0,0051 (0,0045) | | 0,0124 (0,0055) | 0,0044 (0,0073) | 0,0068 (0,0056) | 0,0012 (0,0015) | 0,0022 (0,0019) | 0,0055 (0,0066) | 0,0061 (0,011) | |
| <i>Ossubtus xinguensis</i> | | | 0,0001 (0,0003) | | 0,0004 (0,0008) | | | | | | | |
| <i>Poptella compressa</i> | 0,0007 (0,0013) | 0,0002 (0,0005) | 0,0005 (0,0014) | | 0,0019 (0,0034) | 0,0024 (0,0027) | 0,0015 (0,0019) | 0,0002 (0,0004) | 0,0038 (0,0066) | 0,0086 (0,0151) | 0,0005 (0,001) | |
| <i>Poptella orbicularis</i> | | | | | | | | | 0,0003 (0,0005) | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Poptella sp</i> | | | 0,0004 (0,001) | 0,0017 (0,0035) | | | | | | | | |
| <i>Pristobrycon striolatus</i> | 0,0262 (0,0389) | 0,0025 (0,0042) | 0,0036 (0,0062) | 0,0022 (0,0044) | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | |
| <i>Pygocentrus nattereri</i> | 0,0002 (0,0003) | 0,0006 (0,0012) | 0,0001 (0,0003) | 0,001 (0,0013) | 0,0007 (0,001) | 0,0001 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | | | | | 0,0017 (0,0025) |
| <i>Rhaphiodon sp</i> | 0,0007 (0,0014) | | | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | |
| <i>Rhaphiodon vulpinus</i> | 0,001 (0,0021) | 0,0031 (0,0072) | 0,0001 (0,0003) | 0,0002 (0,0004) | 0,0009 (0,0009) | 0,0001 (0,0002) | 0,0011 (0,001) | 0,0003 (0,0005) | 0,0011 (0,001) | 0,0004 (0,0007) | 0,0002 (0,0004) | |
| <i>Roeboides cf. descalfandensis</i> | | | | | | 0,0008 (0,0022) | | | | | | |
| <i>Roeboides cf. descalfandensis</i> | | | | | | 0,0006 (0,0018) | | | | 0,0012 (0,0024) | | |
| <i>Roeboides dayi</i> | 0,003 (0,006) | | | | | 0,0279 (0,0571) | 0,0002 (0,0006) | 0,0025 (0,0037) | 0,0003 (0,0005) | 0,0017 (0,0034) | | |
| <i>Roeboides sp</i> | 0,0034 (0,0067) | | | | | | | | | | | |
| <i>Serrasalmus aff. manueli</i> | 0,0017 (0,0022) | 0,0005 (0,0011) | 0,0032 (0,0082) | | | 0,0001 (0,0002) | 0,0008 (0,0015) | | 0,0073 (0,0089) | 0,0012 (0,0014) | 0,001 (0,0013) | |
| <i>Serrasalmus cf. eigenmanni</i> | 0,0002 (0,0004) | 0,0001 (0,0002) | | 0,0011 (0,0011) | 0,0063 (0,0087) | 0,001 (0,0014) | 0,0004 (0,0004) | | | | | |
| <i>Serrasalmus cf. rhombeus</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | | | |
| <i>Serrasalmus manueli</i> | | 0,0001 (0,0003) | 0,0002 (0,0006) | | | | | | | | | |
| <i>Serrasalmus rhombeus</i> | 0,0056 (0,0008) | 0,0006 (0,0011) | 0,001 (0,0017) | 0,0013 (0,0015) | 0,0097 (0,0087) | 0,0067 (0,0084) | 0,004 (0,0043) | 0,0002 (0,0004) | 0,005 (0,005) | 0,0085 (0,0094) | 0,0007 (0,001) | 0,001 (0,0015) |
| <i>Serrasalmus sp</i> | | | | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | 0,001 (0,0015) |
| <i>Tetragonopterus argenteus</i> | | | | 0,0002 (0,0004) | | | | | | | | |
| <i>Tetragonopterus chalcus</i> | | | | | | 0,0042 (0,0082) | 0,0008 (0,002) | 0,0026 (0,0045) | | | | |
| <i>Tometes sp "xingu"</i> | 0,0018 (0,0012) | 0,0009 (0,0022) | 0,0024 (0,0056) | | 0,0045 (0,0036) | 0,0004 (0,0007) | 0,0018 (0,0015) | | 0,0011 (0,001) | | 0,0007 (0,0015) | 0,0003 (0,0005) |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Triportheus rotundatus</i> | 0,0068 (0,0098) | 0,007 (0,0098) | 0,0004 (0,0007) | 0,0002 (0,0004) | 0,0058 (0,0057) | 0,0053 (0,0053) | 0,0019 (0,0019) | | 0,0173 (0,0211) | 0,0319 (0,0304) | 0,0003 (0,0007) | 0,0008 (0,0011) |
| <i>Triportheus sp</i> | 0,0067 (0,0121) | 0,0022 (0,0039) | 0,0021 (0,0049) | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | |
| Chilodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Caenotropus labyrinthicus</i> | 0,0067 (0,0134) | 0,0095 (0,02) | 0,002 (0,0036) | | 0,0329 (0,0504) | 0,0082 (0,0175) | 0,0087 (0,0056) | | 0,0013 (0,0011) | 0,0022 (0,0044) | 0,0005 (0,001) | |
| Ctenoluciidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Boulengerella cuvieri</i> | 0,0062 (0,003) | 0,0045 (0,0063) | 0,0077 (0,0118) | 0,0005 (0,0007) | 0,0063 (0,0101) | 0,0137 (0,0137) | 0,0132 (0,0087) | 0,0007 (0,0007) | 0,009 (0,0021) | 0,009 (0,0059) | 0,006 (0,0065) | 0,0017 (0,0025) |
| <i>Boulengerella maculata</i> | | 0,0002 (0,0006) | 0,0001 (0,0003) | 0,0004 (0,0008) | | | | | | | | |
| Curimatidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Curimata cyprinoides</i> | 0,0249 (0,0351) | 0,0039 (0,0057) | 0,005 (0,0083) | 0,0126 (0,0168) | 0,0031 (0,0058) | 0,0315 (0,0439) | 0,0054 (0,0052) | 0,0015 (0,0014) | 0,1384 (0,2397) | 0,0095 (0,0098) | | 0,0004 (0,0005) |
| <i>Curimata inornata</i> | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | 0,0009 (0,0016) | 0,0066 (0,0079) | | |
| <i>Curimata ocellata</i> | | | | | 0,0003 (0,0007) | 0,0005 (0,0013) | 0,0015 (0,0031) | 0,0002 (0,0004) | | 0,0024 (0,0032) | 0,0003 (0,0004) | |
| <i>Curimata sp</i> | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | 0,0012 (0,0021) | | 0,0012 (0,0025) | | |
| <i>Curimata spilura</i> | 0,0013 (0,0027) | | | 0,0003 (0,0006) | | | | | | | | |
| <i>Curimatella dorsalis</i> | 0,0055 (0,0111) | 0,0104 (0,0272) | | 0,0072 (0,0139) | | 0,0283 (0,0664) | 0,0024 (0,0051) | 0,0103 (0,0093) | 0,0044 (0,0077) | 0,095 (0,1089) | 0,0002 (0,0004) | |
| <i>Curimatella sp</i> | | 0,0004 (0,0011) | | 0,0014 (0,0028) | | | | | | | | |
| <i>Cyphocharax abramoides</i> | | | | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | |
| <i>Cyphocharax leucostictus</i> | | | | | | 0,0075 (0,0157) | 0,0148 (0,0296) | | | 0,0009 (0,0017) | | |
| <i>Cyphocharax spiluroopsis</i> | 0,0017 (0,0034) | 0,0006 (0,0016) | | 0,0007 (0,0013) | | 0,0015 (0,003) | | | 0,0009 (0,0016) | 0,0012 (0,0016) | | |
| <i>Cyphocharax stilbolepis</i> | 0,0235 (0,0469) | | | | | | | | 0,0079 (0,0137) | 0,0026 (0,0042) | | |
| <i>Potamorhina latior</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Steindachnerina sp</i> | | | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0064 (0,0182) | 0,0001 (0,0003) | 0,0002 (0,0004) | | | | |
| Erythrinidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hoplerythrinus unitaeniatus</i> | | | | | | 0,0003 (0,0008) | | | | | | |
| <i>Hoplias aimara</i> | 0,0002 (0,0003) | | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0002 (0,0005) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0002 (0,0005) | | 0,0003 (0,0005) |
| <i>Hoplias malabaricus</i> | | 0,0199 (0,0526) | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0014 (0,0028) | 0,0002 (0,0006) | | | 0,0046 (0,0087) | | |
| Hemiodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Argonectes robertsi</i> | 0,0007 (0,0014) | 0,0012 (0,0021) | 0,0059 (0,0132) | 0,0009 (0,0011) | 0,0022 (0,003) | 0,0089 (0,0075) | 0,0012 (0,0011) | 0,0076 (0,0092) | 0,0004 (0,0007) | 0,0015 (0,003) | 0,0016 (0,0023) | |
| <i>Bivibranchia fowleri</i> | 0,0056 (0,0103) | 0,0003 (0,0008) | 0,0003 (0,0004) | | 0,0003 (0,0004) | 0,0163 (0,0402) | 0,0026 (0,0041) | 0,0117 (0,0149) | | 0,0144 (0,0252) | 0,0012 (0,0012) | |
| <i>Bivibranchia sp</i> | 0,0033 (0,0066) | | | | | | | | | | | |
| <i>Bivibranchia velox</i> | | | | | 0,0005 (0,0004) | 0,0031 (0,0042) | 0,0089 (0,0126) | 0,0012 (0,0021) | | 0,0133 (0,0257) | 0,0003 (0,0007) | |
| <i>Hemiodus argenteus</i> | 0,0046 (0,007) | 0,0021 (0,0026) | 0,0012 (0,0023) | | 0,0059 (0,0103) | 0,0191 (0,0246) | 0,0002 (0,0004) | 0,0089 (0,0081) | 0,0116 (0,0116) | 0,017 (0,0113) | 0,0002 (0,0004) | |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|--|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Hemiodus immaculatus</i> | 0,0059 (0,0119) | 0,0067 (0,0158) | 0,0084 (0,016) | 0,0106 (0,0211) | 0,0123 (0,0216) | 0,0482 (0,0912) | 0,0156 (0,026) | | | | | |
| <i>Hemiodus microlepis</i> | 0,0002 (0,0005) | | | | | | | | | | | |
| <i>Hemiodus unimaculatus</i> | 0,0083 (0,0111) | 0,0463 (0,0776) | 0,0239 (0,0405) | 0,0028 (0,004) | 0,0417 (0,0807) | 0,2015 (0,3433) | 0,0108 (0,0152) | 0,0035 (0,0034) | 0,0088 (0,009) | 0,0416 (0,0365) | 0,0242 (0,0246) | |
| <i>Hemiodus vorderwinkleri</i> | 0,0023 (0,0045) | 0,0029 (0,0063) | 0,0019 (0,0037) | | 0,0018 (0,0026) | 0,0117 (0,0285) | 0,0053 (0,0076) | 0,0002 (0,0004) | | 0,0011 (0,0021) | | 0,0007 (0,0006) |
| <i>Micromischodus sugillatus</i> | 0,0001 (0,0002) | | | | | | | | | | | |
| Prochilodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Prochilodus nigricans</i> | 0,0035 (0,0037) | 0,0015 (0,0022) | 0,005 (0,0114) | 0,0011 (0,0022) | 0,0021 (0,0028) | 0,0003 (0,0007) | 0,0005 (0,0009) | | 0,0013 (0,0022) | 0,0005 (0,001) | 0,002 (0,004) | |
| <i>Semaprochilodus brama</i> | 0,0067 (0,0113) | 0,012 (0,0286) | 0,0007 (0,0013) | | 0,001 (0,0013) | 0,0002 (0,0003) | 0,0008 (0,0009) | | 0,0021 (0,0023) | 0,0027 (0,0035) | | |
| Clupeiformes | | | | | | | | | | | | |
| Clupeidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Ilisha amazônica</i> | | | 0,0023 (0,004) | | | | 0,0008 (0,0022) | 0,0115 (0,0144) | 0,015 (0,0223) | | 0,0008 (0,0012) | |
| <i>Pellona castelnaeana</i> | | | 0,0021 (0,0046) | | 0,0009 (0,0013) | | | | | | | |
| <i>Pellona flavipinnis</i> | | | 0,0017 (0,0027) | | 0,0016 (0,0024) | | 0,0062 (0,006) | | 0,0017 (0,0023) | | | |
| Engraulidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Anchovia clupeoides</i> | | | 0,0004 (0,001) | | | | | | | | | |
| <i>Anchovia surinamensis</i> | | | | | 0,0003 (0,0007) | | 0,0005 (0,0009) | 0,0155 (0,018) | | 0,0005 (0,0005) | | |
| <i>Anchoviella vaillanti</i> | | | | | | | | | 0,0036 (0,0046) | | | |
| <i>Cetengraulis sp</i> | | | | | | | | | | | 0,0008 (0,0011) | |
| <i>Lycengraulis batesii</i> | | | 0,0004 (0,0007) | | | | 0,0007 (0,0017) | | 0,0605 (0,0673) | | | |
| <i>Pterengraulis atherinoides</i> | | | | | 0,0002 (0,0004) | | | | 0,0002 (0,0004) | | | |
| Gymnotiformes | | | | | | | | | | | | |
| Apteronotidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Apteronotus aff bonaparti</i> | | | 0,0002 (0,0006) | | | | 0,0001 (0,0002) | 0,0001 (0,0003) | | | | |
| <i>Sternarchella terminalis</i> | 0,0009 (0,0017) | | | | | | 0,0003 (0,0009) | 0,0001 (0,0003) | 0,0007 (0,0013) | | | |
| <i>Sternarchorhynchus curvirostris</i> | | | | | 0,0002 (0,0003) | | | | | | | |
| Electrophoridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Electrophorus electricus</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | 0,0005 (0,001) | | | |
| Rhamphichthyidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Rhamphichthys rostratus</i> | 0,0007 (0,0018) | | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | 0,0002 (0,0004) | | | | | |
| Sternopygidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Archolaemus blax</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|----------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Eigenmannia aff limbata</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | 0,0005 (0,0005) | | | | |
| <i>Eigenmannia aff macrops</i> | 0,0009 (0,0017) | | | | 0,0002 (0,0004) | 0,0002 (0,0004) | | 0,0003 (0,0005) | | | | |
| <i>Eigenmannia aff virescens</i> | | | | | | | | 0,0021 (0,0037) | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Eigenmannia sp</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | | | |
| <i>Sternopygus xingu</i> | 0,0009 (0,0013) | 0,0002 (0,0003) | 0,0023 (0,0037) | | 0,0002 (0,0004) | | | | 0,0002 (0,0004) | 0,0005 (0,0007) | 0,0029 (0,0049) | |
| Osteoglossiformes | | | | | | | | | | | | |
| Osteoglossidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Osteoglossum bicirrhosum</i> | | | 0,0003 (0,0008) | 0,0015 (0,0027) | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | 0,0003 (0,0005) |
| Perciformes | | | | | | | | | | | | |
| Cichlidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acarichthys hechelii</i> | | | | | | | | | | | | 0,001 (0,0015) |
| <i>Acnodon sp</i> | | | 0,0003 (0,0008) | | | | | | | | | |
| <i>Aequidens michaeli</i> | 0,0007 (0,0014) | 0,0076 (0,0199) | | | | 0,0007 (0,002) | | | | | | |
| <i>Caquetaia spectabilis</i> | | 0,0001 (0,0003) | | 0,0014 (0,0028) | | | | | | | | |
| <i>Cichla sp</i> | 0,001 (0,0012) | 0,0004 (0,0005) | 0,0018 (0,0025) | 0,0033 (0,0023) | 0,0002 (0,0003) | 0,0007 (0,0007) | 0,0016 (0,0015) | 0,0002 (0,0004) | 0,0014 (0,001) | 0,0004 (0,0009) | | |
| <i>Crenicichla aff strigata</i> | | 0,0004 (0,001) | 0,0002 (0,0006) | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Crenicichla inpa</i> | 0,0002 (0,0003) | 0,0002 (0,0005) | | | | 0,0001 (0,0002) | 0,001 (0,0013) | | | | | |
| <i>Crenicichla johanna</i> | | 0,0009 (0,0018) | 0,0002 (0,0006) | | | | | 0,0002 (0,0004) | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Crenicichla sp</i> | | 0,0004 (0,0008) | 0,0003 (0,0005) | 0,0008 (0,0012) | | | | | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Crenicichla sp "preta"</i> | 0,0002 (0,0003) | | 0,0002 (0,0003) | | | | 0,0005 (0,0012) | | | | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Geophagus aff altifrons</i> | 0,0063 (0,0107) | 0,0124 (0,0156) | 0,0007 (0,0009) | 0,0035 (0,007) | 0,001 (0,0021) | 0,0063 (0,007) | 0,0021 (0,0022) | 0,0054 (0,0013) | 0,0073 (0,011) | 0,0054 (0,0015) | 0,0011 (0,0012) | |
| <i>Geophagus altifrons</i> | | | | 0,0007 (0,0014) | | | | | | | | |
| <i>Geophagus argyrostictus</i> | 0,0021 (0,0042) | 0,0017 (0,0029) | 0,0001 (0,0003) | | 0,0004 (0,0004) | 0,0009 (0,0013) | 0,0004 (0,0006) | | 0,0006 (0,0011) | 0,0009 (0,0014) | 0,0004 (0,0004) | |
| <i>Geophagus proximus</i> | 0,013 (0,0155) | 0,0006 (0,001) | 0,0005 (0,0006) | | | | | 0,0026 (0,0045) | | 0,0007 (0,0013) | | |
| <i>Geophagus sp</i> | 0,002 (0,004) | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | | |
| <i>Retroculus xinguensis</i> | 0,0007 (0,0014) | 0,0009 (0,0017) | 0,0002 (0,0005) | | 0,0002 (0,0003) | 0,0011 (0,0013) | | 0,0006 (0,001) | 0,0009 (0,001) | 0,0005 (0,0007) | | |
| <i>Satanoperca jurupari</i> | 0,0009 (0,0007) | 0,0075 (0,02) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0001 (0,0002) | 0,0021 (0,0052) | | | 0,0002 (0,0005) | | |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|--------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Satanoperca sp</i> | | 0,0001 (0,0003) | | 0,0003 (0,0007) | | | | | | | | |
| <i>Teleocichla sp</i> | | 0,0018 (0,0045) | | | | | | | | | | |
| Sciaenidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Pachyurus junki</i> | | 0,0002 (0,0003) | | | | | | | | | | |
| <i>Pachyurus schomburgkii</i> | 0,0006 (0,0011) | 0,008 (0,013) | 0,0045 (0,0067) | | 0,0023 (0,0022) | 0,006 (0,0092) | 0,0089 (0,0064) | 0,0597 (0,1035) | 0,0011 (0,001) | 0,0015 (0,001) | 0,0024 (0,0035) | |
| <i>Plagioscion sp</i> | 0,006 (0,0067) | 0,0014 (0,0018) | 0,0022 (0,0031) | 0,0041 (0,0081) | 0,0029 (0,0009) | 0,0015 (0,0012) | 0,0067 (0,0054) | 0,0052 (0,004) | | | | |
| <i>Plagioscion squamosissimus</i> | 0,0115 (0,0221) | 0,0008 (0,0012) | 0,0032 (0,0033) | 0,0014 (0,0028) | 0,0009 (0,0007) | | | 0,0002 (0,0004) | 0,0028 (0,001) | 0,0052 (0,0099) | 0,0035 (0,0023) | 0,0017 (0,0025) |
| <i>Petilipinnis grunniens</i> | 0,0045 (0,0086) | 0,0015 (0,0031) | 0,0044 (0,0102) | | | 0,0001 (0,0003) | 0,0027 (0,0039) | 0,0776 (0,0812) | | | 0,0077 (0,0149) | 0,0031 (0,0043) |
| Pleuronectiformes | | | | | | | | | | | | |
| Achiridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hypoclinemus sp</i> | | | 0,0002 (0,0005) | 0,0002 (0,0004) | | | 0,0004 (0,0009) | 0,0005 (0,0005) | | | | |
| Rajiformes | | | | | | | | | | | | |
| Potamotrygonidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Paratrygon aiereba</i> | | | | 0,0004 (0,0007) | | | 0,0002 (0,0004) | | | | | |
| <i>Potamotrygon aff hystrix</i> | 0,0003 (0,0007) | 0,0007 (0,0018) | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0002 (0,0003) | 0,0002 (0,0004) | | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Potamotrygon cf humerosa</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Potamotrygon leopoldi</i> | | | | | 0,0002 (0,0003) | | | | | | | |
| <i>Potamotrygon motoro</i> | 0,0002 (0,0003) | | | | | | | | 0,0003 (0,0005) | | | |
| <i>Potamotrygon orbignyi</i> | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | |
| <i>Potamotrygon sp</i> | | | | | | | | | 0,0016 (0,0027) | 0,0002 (0,0005) | | 0,0007 (0,001) |
| Siluriformes | | | | | | | | | | | | |
| Aspredinidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Platystacus cotylephorus</i> | | | | | | 0,0005 (0,0013) | | 0,0011 (0,0013) | | | | |
| Auchenipteridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Ageneiosus aff ucayalensis</i> | | 0,0051 (0,0099) | 0,0001 (0,0003) | | 0,0402 (0,0321) | 0,0081 (0,0067) | 0,0041 (0,004) | 0,0025 (0,0029) | 0,0015 (0,002) | 0,0035 (0,0017) | 0,0027 (0,0054) | 0,0007 (0,001) |
| <i>Ageneiosus inermis</i> | 0,002 (0,0016) | 0,0031 (0,0075) | 0,0001 (0,0003) | 0,0004 (0,0007) | 0,0005 (0,0007) | 0,0115 (0,0178) | 0,0043 (0,0062) | 0,0016 (0,0017) | 0,0209 (0,0329) | 0,0019 (0,0027) | 0,0065 (0,0121) | 0,0004 (0,0005) |
| <i>Ageneiosus sp</i> | | 0,0039 (0,0103) | | 0,001 (0,0021) | | | | | | | | |
| <i>Ageneiosus vittatus</i> | | | | 0,0004 (0,0007) | 0,0063 (0,0108) | | 0,0002 (0,0006) | 0,0003 (0,0005) | | 0,0026 (0,0052) | | |
| <i>Auchenipterichthys sp</i> | 0,0015 (0,003) | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | 0,0088 (0,009) | 0,0006 (0,0011) | 0,0012 (0,0014) | 0,0003 (0,0005) |
| <i>Auchenipterichthys thoracatus</i> | | | | 0,0028 (0,0056) | 0,0005 (0,001) | 0,0003 (0,0007) | 0,0016 (0,0038) | | 0,0009 (0,0015) | 0,002 (0,0025) | | 0,0003 (0,0005) |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|---------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Auchenipterus nuchalis</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | 0,006 (0,0073) | 0,0013 (0,0012) | 0,0005 (0,0006) | 0,0019 (0,0022) | | 0,0024 (0,0042) | 0,0002 (0,0004) | 0,0233 (0,033) |
| <i>Centromochlus heckelii</i> | | | | | | | 0,0031 (0,0062) | 0,0014 (0,0025) | | | 0,0353 (0,0471) | |
| <i>Centromochlus sp</i> | | | | | | | | | | | 0,002 (0,0039) | |
| <i>Pseudepapterus hasemani</i> | | | | | | 0,0001 (0,0002) | 0,0012 (0,0029) | | | | | |
| <i>Tatia intermedia</i> | | | | | | 0,0005 (0,0011) | 0,003 (0,0073) | 0,001 (0,0017) | | | | |
| <i>Tatia simplex</i> | | | | | | 0,001 (0,0024) | 0,0026 (0,0064) | 0,0019 (0,0034) | | | 0,0005 (0,001) | |
| <i>Tatia sp</i> | | | | | | | | | | 0,0002 (0,0004) | 0,0008 (0,0017) | |
| <i>Tocantinsia piresi</i> | 0,0005 (0,0007) | 0,0027 (0,0048) | 0,0004 (0,001) | | 0,02 (0,0127) | 0,0023 (0,0025) | 0,0014 (0,002) | | 0,0026 (0,0022) | 0,0007 (0,0015) | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Trachelyopterus galeatus</i> | | | | | | 0,0014 (0,0023) | | | | | | |
| Cetopsidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Cetopsis coecutiens</i> | | | 0,0001 (0,0003) | 0,0002 (0,0004) | | 0,0002 (0,0005) | 0,0001 (0,0003) | 0,0003 (0,0005) | | | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Cetopsis sp</i> | | | | | | | | | | | 0,0007 (0,0013) | |
| Doradidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acanthodoras sp</i> | | | | | | 0,0027 (0,0043) | 0,0002 (0,0004) | | | | | |
| <i>Doras cf eigenmanni</i> | | | 0,0006 (0,0017) | | | 0,0012 (0,003) | 0,0002 (0,0004) | 0,0002 (0,0004) | | | | |
| <i>Hassar orestis</i> | 0,0047 (0,0085) | 0,006 (0,0143) | 0,0054 (0,0094) | 0,0009 (0,0019) | 0,0011 (0,0009) | 0,0086 (0,0104) | 0,0043 (0,0095) | 0,0277 (0,0264) | | 0,0265 (0,052) | 0,0036 (0,0055) | 0,0004 (0,0005) |
| <i>Hassar sp</i> | | 0,0007 (0,0013) | 0,0025 (0,0043) | | | | | | | | | |
| <i>Lithodoras dorsalis</i> | | | | | 0,0002 (0,0003) | | | | | | | |
| <i>Megalodoras uranoscopus</i> | | | | | 0,0003 (0,0007) | 0,0006 (0,0017) | | 0,0006 (0,001) | 0,0006 (0,0011) | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Opsodoras ternetzi</i> | | | | | 0,0012 (0,0024) | 0,0002 (0,0007) | | 0,0033 (0,0057) | 0,0002 (0,0004) | | | |
| <i>Platyodoras costatus</i> | 0,0003 (0,0007) | 0,0001 (0,0003) | | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0006 (0,0011) | | | | | |
| <i>Pterodoras granulosus</i> | | 0,0003 (0,0006) | | | 0,0005 (0,0004) | 0,0003 (0,0005) | | | | | | |
| <i>Rhinodoras dorbignyi</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | 0,0003 (0,0005) | | | | |
| Hypopomidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hypopomidae sp</i> | | | | | | 0,0001 (0,0002) | | | | | | |
| Loricariidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Ancistrus ranunculus</i> | | | | | | | 0,0006 (0,0009) | | | | | |
| <i>Ancistrus sp</i> | | | | | | | | | 0,0002 (0,0004) | | | |
| <i>Ancistrus sp 2</i> | 0,0002 (0,0004) | | 0,0002 (0,0006) | | | | 0,0009 (0,0015) | | | | | |
| <i>Baryancistrus niveatus</i> | 0,0019 (0,0038) | 0,0037 (0,0089) | 0,001 (0,0023) | | 0,0007 (0,0015) | | 0,0013 (0,0025) | | 0,0004 (0,0004) | | 0,0024 (0,0028) | |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|--|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|----|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Baryancistrus sp</i> | 0,0003 (0,0007) | | 0,0004 (0,0007) | | | | | | | | | |
| <i>Baryancistrus sp</i> ("pg") | | 0,0067 (0,0177) | 0,0012 (0,0023) | | 0,0013 (0,0016) | 0,0014 (0,0016) | 0,0012 (0,0011) | | 0,004 (0,0064) | | | |
| <i>Baryancistrus sp</i> ("pp") | 0,0005 (0,001) | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | 0,0004 (0,0004) | | 0,0003 (0,0007) | |
| <i>Glyptoperichthys aff. joselimaianus</i> | | 0,0007 (0,0018) | | 0,0002 (0,0004) | | 0,0001 (0,0002) | | | | 0,0007 (0,0015) | | |
| <i>Glyptoperichthys xinguensis</i> | 0,0002 (0,0003) | 0,0003 (0,0006) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0004 (0,0008) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,011 (0,0214) | | |
| <i>Hemiodontichthys acipenserinus</i> | | | | 0,0025 (0,0032) | | | | | | | | |
| <i>Hypancistrus sp "pão"</i> | | | | | | 0,0002 (0,0004) | | | | | | |
| <i>Hypancistrus zebra</i> | | | | | | | | 0,0002 (0,0004) | | | | |
| <i>Hypoptopoma aff gulare</i> | | | | | | 0,0001 (0,0002) | | | | 0,0054 (0,0109) | | |
| <i>Hypoptopoma sp</i> | | 0,0001 (0,0003) | | 0,0006 (0,0007) | | | | | | | | |
| <i>Squaliforma emarginata</i> | 0,001 (0,0016) | 0,0009 (0,0018) | 0,0004 (0,0006) | | 0,0014 (0,0028) | 0,0003 (0,0004) | 0,0008 (0,002) | 0,0003 (0,0005) | 0,0015 (0,002) | 0,0012 (0,0008) | 0,0012 (0,0012) | |
| <i>Hypostomus sp. 1</i> | | 0,0004 (0,001) | | | 0,0014 (0,0023) | 0,0005 (0,001) | 0,0033 (0,007) | | 0,0005 (0,0005) | 0,0005 (0,001) | | |
| <i>Loricaria sp</i> | 0,0021 (0,0024) | 0,0009 (0,0015) | | | | 0,0026 (0,0073) | 0,0143 (0,0195) | 0,1321 (0,1939) | 0,0002 (0,0004) | 0,0027 (0,0049) | 0,0027 (0,0041) | |
| <i>Loricariichthys sp</i> | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | 0,0014 (0,0019) | | | | |
| <i>Loricariidae sp</i> | 0,0012 (0,0024) | 0,0006 (0,0017) | 0,0001 (0,0003) | | 0,0024 (0,0039) | 0,0013 (0,0017) | 0,0013 (0,0019) | | | | | |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Oligancistrus sp 2</i> | | 0,0003 (0,0004) | 0,0003 (0,0009) | | | | 0,0004 (0,0004) | | | | | |
| <i>Oligancistrus sp 3</i> | | 0,0003 (0,0008) | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | | |
| <i>Panaque nigrolineatus</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0002 (0,0004) | | | | | | | |
| <i>Peckoltia sp 1</i> | 0,0014 (0,0028) | 0,0001 (0,0003) | 0,0001 (0,0003) | | 0,0009 (0,0017) | 0,0017 (0,0045) | 0,0004 (0,0006) | | | | | |
| <i>Peckoltia vittata</i> | | 0,0002 (0,0005) | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Pseudacanthicus leopardus</i> | | 0,0002 (0,0004) | | | | 0,0004 (0,0008) | 0,0002 (0,0004) | | | | 0,0004 (0,0007) | |
| <i>Pseudancistrus barbatus</i> | | | 0,0005 (0,0014) | | | | 0,0004 (0,0009) | 0,0009 (0,0016) | | 0,0004 (0,0007) | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Pseudoloricaria punctata</i> | | 0,0002 (0,0006) | 0,0001 (0,0003) | 0,0039 (0,0078) | | | | 0,0003 (0,0005) | 0,0003 (0,0005) | 0,0018 (0,0006) | 0,0007 (0,0006) | |
| <i>Pseudoloricaria sp 1</i> | 0,0035 (0,007) | 0,0005 (0,001) | 0,0002 (0,0003) | 0,0005 (0,0007) | | | | | | | | |
| <i>Reganella depressa</i> | | | | | | | 0,0004 (0,0009) | 0,0134 (0,0208) | | | | |
| <i>Scobiancistrus sp</i> | 0,0005 (0,001) | | | | | | | | | | | |
| <i>Scobiancistrus aureatus</i> | 0,0009 (0,0011) | 0,0003 (0,0007) | 0,0001 (0,0003) | | 0,0004 (0,0007) | 0,0005 (0,001) | 0,0002 (0,0006) | | 0,0002 (0,0004) | | 0,0002 (0,0004) | |
| <i>Scobiancistrus pariolispos</i> | 0,0002 (0,0004) | | | | | | | | | | | |
| Pimelodidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Brachyplatystoma filamentosum</i> | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | 0,0048 (0,0083) | | | | |

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|--------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Calophysus macropterus</i> | 0,0026 (0,0052) | | | | | | | | | | | |
| <i>Hemisorubim platyrhynchos</i> | | | 0,001 (0,0023) | 0,0004 (0,0007) | | 0,0001 (0,0003) | 0,0005 (0,0009) | | 0,0003 (0,0005) | 0,0002 (0,0005) | | |
| <i>Hypophthalmus edentatus</i> | | | | | | | 0,0014 (0,0035) | 0,0005 (0,0008) | | | | |
| <i>Hypophthalmus fimbriatus</i> | | | | | | | 0,002 (0,0035) | 0,002 (0,0034) | | | | |
| <i>Hypophthalmus marginatus</i> | | 0,0003 (0,0009) | | | 0,0006 (0,0007) | | 0,0005 (0,0012) | 0,0003 (0,0005) | | | | |
| <i>Megalonema sp</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| <i>Phractocephalus hemiliopterus</i> | 0,0002 (0,0003) | | 0,0001 (0,0003) | | 0,0007 (0,0006) | | | | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Pimelodella altipinnis</i> | 0,0003 (0,0007) | | | | | 0,0003 (0,0008) | 0,0002 (0,0004) | 0,0065 (0,0113) | | | | |
| <i>Pimelodella sp</i> | | 0,0008 (0,0018) | | | | 0,0002 (0,0005) | 0,0028 (0,0045) | | | 0,0004 (0,0005) | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Pimelodina flavipinnis</i> | | | | | 0,0002 (0,0004) | | | 0,0195 (0,0331) | | 0,0002 (0,0004) | | |
| <i>Pimelodinae sp</i> | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | | | | | |
| <i>Pimelodus ornatus</i> | 0,0003 (0,0004) | 0,0004 (0,001) | | | 0,0002 (0,0003) | 0,0002 (0,0005) | 0,0001 (0,0003) | | | 0,0007 (0,001) | 0,0002 (0,0003) | |
| <i>Pimelodus sp</i> | 0,0003 (0,0007) | 0,0002 (0,0005) | | | | | | | 0,002 (0,0018) | 0,0007 (0,0009) | | |
| <i>Pimelodus sp "olhudo"</i> | 0,0007 (0,0014) | | | | 0,0011 (0,0009) | 0,0004 (0,0007) | 0,002 (0,0049) | | | 0,0005 (0,001) | | |
| <i>Pinirampus pirinampu</i> | 0,0019 (0,003) | 0,0005 (0,0005) | 0,0003 (0,0004) | 0,0013 (0,0015) | 0,0007 (0,0011) | 0,0001 (0,0002) | 0,0009 (0,0012) | 0,0008 (0,0015) | 0,0002 (0,0004) | 0,0004 (0,0004) | 0,0007 (0,0008) | |
| <i>Platynemateichthys notatus</i> | | | | 0,001 (0,0021) | | | 0,0016 (0,0024) | 0,0057 (0,0025) | | | 0,0005 (0,001) | 0,0003 (0,0005) |
| <i>Platystomatichthys sturio</i> | 0,0002 (0,0003) | | | | | | | | | | | |
| <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> | 0,0005 (0,0007) | 0,0035 (0,009) | | | 0,0002 (0,0003) | | 0,0004 (0,0004) | | | 0,0002 (0,0005) | 0,0002 (0,0004) | |
| <i>Rhamdia sp</i> | 0,0023 (0,0045) | 0,0006 (0,0009) | 0,0004 (0,0007) | | | | 0,0014 (0,0017) | 0,0006 (0,001) | | | | |
| <i>Sorubim lima</i> | | 0,0001 (0,0002) | | | | 0,0001 (0,0003) | 0,0002 (0,0004) | 0,0005 (0,0005) | | 0,0002 (0,0005) | | |
| Trychomictoridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hemicetopsis candiru</i> | | | | | | | 0,0001 (0,0003) | | | | | |
| Tetraodontiformes | | | | | | | | | | | | |
| Tetraodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Colomesus asellus</i> | | | | | | | | | | | | 0,0012 (0,0016) |

Anexo 03B Biomassa média (g dia m⁻²) e desvio padrão (entre parênteses) dos peixes coletados com redes de malha no médio Rio Xingu, em 2000 e 2001

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|-------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| Beloniformes | | | | | | | | | | | | |
| Belonidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Pseudotylorus microps</i> | | | | | | | 0,0345 (0,0611) | 0,0263 (0,0263) | | | | |
| Characiformes | | | | | | | | | | | | |
| Acestrorhynchidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acestrorhynchus falcatus</i> | 0,0399 (0,0798) | 0,0137 (0,0236) | | | 0,0297 (0,038) | 0,9893 (1,4944) | 0,0056 (0,0136) | | | 0,9027 (1,0768) | 0,0105 (0,021) | |
| <i>Acestrorhynchus falcirostris</i> | 0,0944 (0,1888) | 0,0015 (0,004) | 0,1025 (0,2711) | 0,2205 (0,1866) | | 0,1437 (0,2135) | | 0,2991 (0,5181) | 0,043 (0,0458) | 2,2304 (3,9836) | 0,257 (0,4981) | |
| <i>Acestrorhynchus microlepis</i> | 0,0122 (0,0245) | 0,0733 (0,194) | | 0,1444 (0,2888) | 0,0176 (0,0198) | 0,3504 (0,4598) | 0,0041 (0,0102) | | | | | |
| <i>Acestrorhynchus sp</i> | | | | 0,0168 (0,0335) | | | | | | | | |
| Anostomidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Anostomoides laticeps</i> | 0,0122 (0,0245) | 0,0107 (0,0283) | 0,0393 (0,1041) | 0,0444 (0,0889) | | | 0,01 (0,0244) | | | 0,0107 (0,0213) | | |
| <i>Anostomus intermedius</i> | | 0,0011 (0,003) | | | | | | | | | | |
| <i>Anostomus sp. 2</i> | | | | | | | | 0,0102 (0,0176) | | 0,0641 (0,0759) | | |
| <i>Laemolyta cf taeniata</i> | | 0,0016 (0,0041) | | | | | | | 0,0365 (0,0362) | 0,1149 (0,1829) | | 0,0084 (0,0118) |
| <i>Laemolyta petiti</i> | | | | 0,0115 (0,023) | 0,1089 (0,1298) | 0,0696 (0,1091) | 0,2168 (0,3377) | 0,0959 (0,166) | 0,0287 (0,0496) | 0,0656 (0,073) | | |
| <i>Laemolyta próxima</i> | | 0,0071 (0,0189) | | | | | | 0,395 (0,654) | | 0,0065 (0,0131) | | |
| <i>Laemolyta sp</i> | | | | | | | | | | 0,0112 (0,0225) | | |
| <i>Laemolyta taeniata</i> | | | | 0,0199 (0,0399) | | | | | | 0,053 (0,0716) | | |
| <i>Leporinus brunneus</i> | 0,0245 (0,0489) | | | | | 0,0249 (0,0461) | 0,0052 (0,0127) | | | | | |
| <i>Leporinus desmotes</i> | | | 0,0048 (0,0092) | | | 0,0096 (0,0204) | 0,0428 (0,1049) | | 0,0069 (0,0119) | | | |
| <i>Leporinus friderici</i> | 0,2423 (0,4845) | 0,2333 (0,4595) | 0,1087 (0,1867) | 0,0416 (0,0831) | 0,5914 (0,6829) | 0,3289 (0,5212) | | | 0,0751 (0,1301) | 0,2193 (0,2513) | 0,2805 (0,3511) | 0,007 (0,0099) |
| <i>Leporinus julii</i> | | | 0,015 (0,0338) | | | | 0,234 (0,4358) | | 0,0052 (0,009) | | | |
| <i>Leporinus maculatus</i> | | 0,004 (0,0105) | | | 0,0062 (0,0073) | 0,0011 (0,003) | 0,0078 (0,0191) | 0,0441 (0,0763) | | | 0,0019 (0,0038) | |
| <i>Leporinus sp</i> | | 0,0127 (0,0228) | 0,0539 (0,1426) | | | | 0,0525 (0,113) | 0,4152 (0,3985) | | | 0,0119 (0,0239) | |
| <i>Leporinus sp. "pa"</i> | | | | | 0,0019 (0,0038) | | 0,1442 (0,2191) | | | | | |
| <i>Leporinus sp. "psi"</i> | 0,2427 (0,3919) | 0,1132 (0,2995) | 0,5225 (0,8937) | 0,0352 (0,0703) | | | | | | | | |
| <i>Leporinus sp. "verde"</i> | 0,2663 (0,1911) | 0,2283 (0,2452) | 0,0733 (0,1343) | 0,1127 (0,1687) | 0,2795 (0,1971) | 0,1867 (0,1931) | 1,1555 (1,3775) | 0,0102 (0,0177) | 0,1611 (0,1817) | 0,3092 (0,2998) | 0,1063 (0,1795) | |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|---------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|------------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Leporinus tigrinus</i> | 0,0061 (0,0122) | 0,0338 (0,0895) | 0,0071 (0,014) | | | | 0,004 (0,0099) | 0,007 (0,0122) | | | | |
| <i>Schizodon</i> sp | | | | | | | | | | | | |
| <i>Schizodon vittatus</i> | | | | | 0,5535 (0,6938) | 0,0917 (0,1604) | 0,4182 (0,3555) | | 0,0214 (0,0207) | 0,0083 (0,0165) | | |
| Characidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acestrocephalus sardina</i> | | | | | | | 0,0034 (0,0097) | | | 0,0225 (0,045) | | |
| <i>Acnodon normani</i> | 0,0208 (0,0416) | 0,0008 (0,0021) | 0,0201 (0,0533) | | | | 0,0331 (0,0921) | 0,0085 (0,0209) | | 0,008 (0,016) | 0,0102 (0,0205) | |
| <i>Agoniates anchovia</i> | 0,1457 (0,2143) | 0,1233 (0,1584) | 0,1047 (0,1247) | 0,4543 (0,4587) | 0,1303 (0,0987) | 0,2996 (0,4462) | 0,1052 (0,0602) | 0,1107 (0,0782) | 0,6574 (0,9673) | 0,0807 (0,1136) | 0,1214 (0,1507) | |
| <i>Agoniates</i> sp | | 0,0015 (0,0039) | 0,0089 (0,0235) | | | | | | | | | |
| <i>Astyanax</i> sp | | | | | 0,001 (0,0019) | 0,0009 (0,0025) | 0,0884 (0,1766) | 0,0129 (0,0112) | | | | |
| <i>Brycon cf pesu</i> | | 0,0082 (0,0216) | 0,0027 (0,0071) | | | | 0,0309 (0,0874) | | 0,0285 (0,044) | 0,048 (0,0832) | 0,0425 (0,0647) | |
| <i>Brycon pesu</i> | 0,0035 (0,007) | 0,006 (0,011) | 0,0079 (0,0085) | 0,007 (0,014) | | 0,0067 (0,0189) | | 0,0119 (0,0205) | 0,0603 (0,0654) | 0,0351 (0,0372) | 0,0201 (0,0187) | |
| <i>Brycon</i> sp | | 0,0371 (0,0899) | 0,0472 (0,0886) | | | 0,001 (0,0027) | | | 0,011 (0,019) | 0,0047 (0,0055) | | |
| <i>Bryconamericus diaphanous</i> | | | | | 0,0006 (0,0012) | 0,0119 (0,0191) | | | | | | |
| <i>Bryconops alburnoides</i> | | | | | | 0,0046 (0,0091) | 0,0126 (0,0308) | | | | | |
| <i>Bryconops melanurus</i> | | | | | | 0,0124 (0,0118) | 0,018 (0,0293) | | | | | |
| <i>Bryconops</i> sp | 0,0213 (0,0372) | 0,0305 (0,0725) | 0,0201 (0,0366) | 0,0283 (0,0409) | | | | | | | | |
| <i>Chalceus macrolepidotus</i> | | 0,0035 (0,0092) | 0,005 (0,0132) | 0,014 (0,0279) | 0,0228 (0,0282) | 0,0014 (0,004) | 0,0638 (0,1548) | | | 0,0064 (0,0084) | 0,0229 (0,0457) | |
| <i>Charax gibbosus</i> | | 0,6394 (1,68) | | | 0,0024 (0,0049) | 0,0047 (0,0094) | | | 0,006 (0,0104) | 0,1232 (0,2463) | | |
| <i>Charax</i> sp | 0,002 (0,004) | | | | | | | | | | | |
| <i>Cynodon gibbus</i> | | 0,3459 (0,9153) | | | 0,0392 (0,0784) | 0,0549 (0,0888) | 0,6873 (1,6836) | | | | | |
| <i>Hydrolycus armatus</i> | 3,0864 (1,943) | 0,8964 (1,5103) | 1,913 (2,1925) | | 5,4385 (5,7309) | 1,2325 (1,0397) | 3,3616 (2,9806) | | 1,4287 (0,6124) | 0,4733 (0,3006) | | |
| <i>Hydrolycus scomberoides</i> | | 0,0789 (0,2087) | | | | | | | | 0,5787 (1,1574) | 5,2534 (10,5068) | |
| <i>Hydrolycus tatauaia</i> | | | | | | | | | 0,1264 (0,2189) | 0,0889 (0,1778) | 0,3541 (0,7082) | |
| <i>Iguanodectes</i> sp | | | | | | | | | 0,0344 (0,0597) | 0,1229 (0,1652) | 0,0497 (0,0592) | |
| <i>Metynnis hypsauchen</i> | | 0,0338 (0,0478) | | | | 0,0592 (0,1214) | | | | 0,0193 (0,0359) | | |
| <i>Metynnis</i> sp | 0,0136 (0,0272) | | | | | | | | | | | 0,0669 (0,0946) |
| <i>Moenkhausia aff comma</i> | | | | | | 0,0018 (0,005) | 0,0014 (0,0035) | | | | | |
| <i>Moenkhausia grandisquamis</i> (gr) | | | 0,0021 (0,0041) | | | | | | | 0,0022 (0,0044) | 0,0007 (0,0014) | |
| <i>Moenkhausia intermedia</i> | 0,0494 (0,0937) | 0,0018 (0,0049) | | 0,0017 (0,0034) | 0,0133 (0,0225) | 0,1897 (0,3952) | 0,0422 (0,0834) | | 0,032 (0,0369) | 0,5916 (1,1449) | | |
| <i>Moenkhausia</i> sp | | | | | | 0,007 (0,0198) | | | | | | |
| <i>Myletes pacu</i> | 0,2309 (0,3179) | 0,5709 (0,4815) | 0,2857 (0,526) | 0,0157 (0,0315) | 0,6545 (0,4888) | 0,0435 (0,0646) | 0,4506 (0,7951) | | 0,1273 (0,111) | 0,3035 (0,4955) | 0,0885 (0,1602) | 0,0223 (0,0315) |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|---------------------------------------|-------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Myleus rubripinnis</i> | 2,4454 (4,2624) | 0,1701 (0,3233) | 0,0359 (0,0614) | | 0,1371 (0,133) | 0,0175 (0,0495) | 0,0249 (0,061) | | 0,638 (0,6484) | 0,0215 (0,043) | 0,4346 (0,8692) | |
| <i>Myleus schomburgkii</i> | 1,5064 (2,3332) | 0,145 (0,2492) | 0,1699 (0,3288) | | 0,3334 (0,3389) | 0,0685 (0,1157) | 0,1523 (0,1721) | | 0,073 (0,1264) | 0,0163 (0,0326) | 0,1651 (0,2184) | |
| <i>Myleus sp</i> | 0,648 (1,296) | 0,0524 (0,1386) | 0,3295 (0,5753) | | | | | | | 0,0228 (0,0456) | 0,7031 (0,5898) | 0,0258 (0,0364) |
| <i>Myleus torquatus</i> | 10,0338 (16,9735) | 3,0194 (4,7826) | 2,3323 (2,4711) | | 9,6133 (3,7457) | 1,6886 (2,2412) | 2,3448 (2,8073) | 0,0264 (0,03) | 0,7124 (0,6171) | 0,9821 (1,1761) | 4,749 (8,8575) | |
| <i>Ossubtus xinguensis</i> | | | 0,0424 (0,1123) | | 0,053 (0,106) | | | | | | | |
| <i>Poptella compressa</i> | 0,0047 (0,0094) | 0,0028 (0,0075) | 0,0086 (0,0228) | | 0,0174 (0,0348) | 0,0255 (0,028) | 0,0151 (0,0187) | 0,0044 (0,0075) | 0,0265 (0,046) | 0,0277 (0,0421) | 0,0034 (0,0068) | |
| <i>Poptella orbicularis</i> | | | | | | | | | 0,0063 (0,0109) | 0,0009 (0,0018) | | |
| <i>Poptella sp</i> | | | 0,0029 (0,0076) | 0,0147 (0,0293) | | | | | | | | |
| <i>Pristobrycon striolatus</i> | 4,1169 (5,1309) | 0,7248 (1,4364) | 0,5618 (0,9836) | 0,0278 (0,0555) | 0,041 (0,082) | | | | | | | |
| <i>Pygocentrus nattereri</i> | 0,0035 (0,007) | 0,0343 (0,0596) | 0,0062 (0,0164) | 0,0687 (0,0927) | 0,1145 (0,1649) | 0,0623 (0,1761) | 0,0017 (0,0041) | | | | | 0,2803 (0,3965) |
| <i>Rhaphiodon sp</i> | 0,2162 (0,4325) | | | 0,161 (0,3221) | | | | | | | | |
| <i>Rhaphiodon vulpinus</i> | 0,1974 (0,3947) | 0,4332 (0,8743) | 0,0587 (0,1552) | 0,0537 (0,1074) | 0,7941 (0,8327) | 0,056 (0,1585) | 0,7525 (0,8966) | 0,0595 (0,103) | 0,3307 (0,4756) | 0,1465 (0,2931) | 0,2087 (0,4174) | |
| <i>Roeboexodon guyanensis</i> | | | | | | 0,0064 (0,018) | | | | | | |
| <i>Roebooides cf descalandensis</i> | | | | | | 0,004 (0,0113) | | | | 0,0083 (0,0166) | | |
| <i>Roebooides dayi</i> | 0,0179 (0,0359) | | | | | 0,5685 (1,0687) | 0,0101 (0,0247) | 0,0728 (0,1116) | 0,0047 (0,0082) | 0,0117 (0,0235) | | |
| <i>Roebooides sp</i> | 0,0216 (0,0433) | | | | | | | | | | | |
| <i>Serrasalmus aff manuei</i> | 0,3281 (0,4654) | 0,1181 (0,2145) | 0,7801 (1,9798) | | | 0,0167 (0,0473) | 0,3937 (0,7011) | | 1,0419 (1,432) | 0,1547 (0,302) | 0,6168 (1,0481) | |
| ... <i>Serrasalmus cf eigenmanni</i> | 0,0187 (0,0374) | 0,0083 (0,0218) | | 0,0629 (0,1259) | 0,8304 (0,9474) | 0,1514 (0,286) | 0,2534 (0,587) | | | | | |
| <i>Serrasalmus cf rhombeus</i> | | 0,0014 (0,0037) | | | | | | | | | | |
| ... <i>Serrasalmus cf spilopleura</i> | | | | 0,0711 (0,1326) | | | | | | | | |
| <i>Serrasalmus manuei</i> | | 0,0224 (0,0591) | 0,0347 (0,0918) | | | | | | | | | |
| <i>Serrasalmus rhombeus</i> | 1,7563 (1,6535) | 0,2203 (0,496) | 0,5001 (0,8135) | 0,5707 (0,6952) | 5,5967 (6,2623) | 2,0868 (3,1963) | 1,351 (1,9347) | 0,019 (0,0328) | 0,7875 (0,559) | 0,3906 (0,4813) | 0,3114 (0,4592) | 0,2542 (0,3595) |
| <i>Serrasalmus sp</i> | | | | 0,0426 (0,0852) | | | | | | | | 0,1066 (0,1507) |
| <i>Tetragonopterus argenteus</i> | | | | 0,0019 (0,0037) | | | | | | | | |
| <i>Tetragonopterus chalceus</i> | | | | | | 0,0245 (0,0545) | 0,004 (0,0099) | 0,0128 (0,0222) | | | | |
| ... <i>Tometes sp "xingu"</i> | 0,2678 (0,2612) | 0,2519 (0,6032) | 1,0653 (2,223) | | 0,7221 (0,7947) | 0,0388 (0,0684) | 0,3763 (0,4651) | | 0,1245 (0,1083) | | 0,5789 (1,1577) | 0,0279 (0,0394) |
| <i>Tripurtheus rotundatus</i> | 0,155 (0,2087) | 0,3437 (0,5154) | 0,0294 (0,075) | 0,0139 (0,0278) | 0,2234 (0,2154) | 0,1212 (0,134) | 0,1403 (0,1658) | | 0,5947 (0,8551) | 0,6552 (0,7877) | 0,0024 (0,0048) | 0,0583 (0,0824) |
| <i>Tripurtheus sp</i> | 0,1152 (0,2172) | 0,0366 (0,0681) | 0,0333 (0,0813) | 0,008 (0,0161) | | | | | | | | |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| Chilodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Caenotropus labyrinthicus</i> | 0,2054 (0,4108) | 0,2828 (0,5922) | 0,0403 (0,0688) | | 1,2206 (1,9274) | 0,3066 (0,6495) | 0,2495 (0,1863) | | 0,0458 (0,0417) | 0,0872 (0,1745) | 0,0091 (0,0183) | |
| Ctenoluciidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Boulengerella cuvieri</i> | 2,4723 (1,847) | 1,7717 (2,3459) | 2,9529 (5,4342) | 0,0337 (0,0598) | 2,0388 (2,8281) | 3,5671 (3,3488) | 3,1531 (1,826) | 0,1298 (0,1126) | 3,1237 (2,5156) | 1,4751 (1,0745) | 1,5877 (2,0211) | 0,0282 (0,0399) |
| <i>Boulengerella maculata</i> | | 0,0582 (0,1539) | 0,0317 (0,0838) | 0,0273 (0,0545) | | | | | | | | |
| Curimatidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Curimata cyprinoides</i> | 0,9945 (1,2375) | 0,164 (0,2403) | 0,3214 (0,6153) | 0,1748 (0,2153) | 0,0749 (0,1498) | 0,8691 (1,2679) | 0,1412 (0,1578) | 0,0407 (0,0357) | 4,9987 (8,658) | 0,1034 (0,1084) | | 0,0023 (0,0033) |
| <i>Curimata inornata</i> | | | | 0,0006 (0,0011) | | | | | 0,0133 (0,023) | 0,0571 (0,0704) | | |
| <i>Curimata ocellata</i> | | | | | 0,0179 (0,0359) | 0,0246 (0,0695) | 0,1264 (0,2534) | 0,0076 (0,0131) | | 0,0606 (0,0716) | 0,006 (0,0084) | |
| <i>Curimata sp</i> | 0,2223 (0,4447) | | | | | | | 0,0247 (0,0428) | | 0,0695 (0,139) | | |
| <i>Curimata spilura</i> | 0,0104 (0,0208) | | | 0,0022 (0,0045) | | | | | | | | |
| <i>Curimatella dorsalis</i> | 0,0471 (0,0942) | 0,1779 (0,39) | | 0,0456 (0,0817) | | 0,313 (0,6553) | 0,0743 (0,1623) | 0,1969 (0,1835) | 0,1005 (0,1741) | 1,1873 (1,3746) | 0,0025 (0,0051) | |
| <i>Curimatella sp</i> | | 0,004 (0,0105) | | 0,0098 (0,0196) | | | | | | | | |
| <i>Cyphocharax abramoides</i> | | | | | | | | | | | | |
| <i>Cyphocharax leucostictus</i> | | | | | | 0,1722 (0,384) | 0,2972 (0,6738) | | | 0,0141 (0,0283) | | |
| <i>Cyphocharax spiluroopsis</i> | 0,0121 (0,0241) | 0,0136 (0,0359) | | 0,0033 (0,0065) | | 0,0248 (0,0436) | | | 0,042 (0,0728) | 0,013 (0,0223) | | |
| <i>Cyphocharax stilbolepis</i> | 0,249 (0,498) | | | | | | | | 0,2993 (0,5183) | 0,0574 (0,0891) | | |
| <i>Potamorhina latior</i> | | | | | | | 0,0154 (0,0377) | | | | | |
| <i>Steindachmerina sp</i> | | | | | 0,0016 (0,0031) | 0,0362 (0,1025) | | 0,0259 (0,0449) | | | | |
| Erythrinidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hoplerythrinus unitaeniatus</i> | | | | | | 0,0356 (0,1006) | | | | | | |
| <i>Hoplias aimara</i> | 0,3144 (0,6288) | | 0,0015 (0,004) | | | 0,3227 (0,7962) | 0,2372 (0,581) | | | 0,0855 (0,1711) | | 0,2786 (0,394) |
| <i>Hoplias malabaricus</i> | | 3,4022 (9,0014) | | | 0,4022 (0,8045) | 1,4009 (3,8415) | 0,4029 (0,9869) | | | 1,8209 (3,4271) | | |
| Hemiodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Argonectes robertsi</i> | 0,1584 (0,3168) | 0,1667 (0,2839) | 0,4849 (0,848) | 0,0986 (0,133) | 0,6486 (0,8197) | 0,5206 (0,3844) | 0,0927 (0,1293) | 0,2011 (0,2243) | 0,1292 (0,2238) | 0,0304 (0,0608) | 0,1304 (0,2297) | |
| <i>Bivibranchia fowleri</i> | 0,0791 (0,1394) | 0,005 (0,0132) | 0,0137 (0,0277) | | | 0,304 (0,7505) | 0,0623 (0,1001) | 0,3541 (0,3201) | | 0,2349 (0,4179) | 0,0267 (0,0256) | |
| <i>Bivibranchia sp</i> | 0,0494 (0,0989) | | | | | | | | | | | |
| <i>Bivibranchia velox</i> | | | | | 0,0103 (0,0071) | 0,0516 (0,0635) | 0,1415 (0,153) | 0,0313 (0,0542) | | 0,2012 (0,3898) | 0,0024 (0,0048) | |
| <i>Hemiodus argenteus</i> | 0,121 (0,1831) | 0,1979 (0,3284) | 0,0588 (0,1149) | | 0,2686 (0,485) | 0,821 (1,0466) | 0,0053 (0,0083) | 0,4787 (0,5737) | 0,4491 (0,5506) | 0,5064 (0,4642) | 0,006 (0,012) | |
| <i>Hemiodus immaculatus</i> | 0,2216 (0,4433) | 0,4053 (0,7526) | 0,41 (0,5653) | 0,9005 (1,8011) | 0,5799 (1,1016) | 1,7571 (3,1416) | 0,6751 (1,0396) | | | | | |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|--|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Hemiodus microlepis</i> | | | | | | 0,0084 (0,0239) | | | | | | |
| <i>Hemiodus unimaculatus</i> | 0,2069 (0,323) | 1,32 (2,3468) | 0,8378 (1,3481) | 0,242 (0,2871) | 2,025 (3,7921) | 5,0977 (8,625) | 0,2649 (0,3475) | 0,1928 (0,1779) | 0,4287 (0,458) | 1,129 (0,9592) | 0,9271 (0,9851) | |
| <i>Hemiodus vorderwinkleri</i> | 0,0596 (0,1191) | 0,1153 (0,2243) | 0,0643 (0,1165) | | 0,0377 (0,0436) | 0,2266 (0,5373) | 0,2466 (0,4202) | 0,0071 (0,0123) | | 0,0352 (0,0704) | 0,0346 (0,0305) | |
| <i>Micromischodus sugillatus</i> | | | | | | 0,0046 (0,0131) | | | | | | |
| Prochilodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Prochilodus nigricans</i> | 1,6522 (1,5493) | 0,9582 (1,6039) | 0,8856 (1,3503) | 0,5542 (1,1084) | 1,0463 (1,7999) | 0,2236 (0,4355) | 0,4922 (0,7686) | | 0,7616 (1,3191) | 0,0865 (0,173) | 1,6513 (3,3026) | |
| <i>Semaprochilodus brama</i> | 2,3818 (3,7498) | 0,8068 (0,9607) | 0,645 (1,2793) | | 1,299 (1,5078) | 0,0515 (0,1374) | 0,3546 (0,4651) | | 0,8352 (1,0286) | 0,4549 (0,6756) | | |
| Clupeiformes | | | | | | | | | | | | |
| Clupeidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Ilisha amazônica</i> | | | 0,1245 (0,2401) | | | 0,1031 (0,2915) | 0,8916 (1,1874) | 0,4307 (0,6258) | | | 0,0189 (0,0295) | |
| <i>Pellona castelnaeana</i> | | | 0,9558 (1,8287) | 0,9875 (1,6918) | | | | | | | | |
| <i>Pellona flavipinnis</i> | | | 0,8952 (1,535) | 1,5328 (2,5125) | | | 2,0444 (1,9655) | 0,4926 (0,5497) | | | | |
| Engraulidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Anchovia clupeoides</i> | | | 0,004 (0,0106) | | | | | | | | | |
| <i>Anchovia surinamensis</i> | | | | | | 0,0054 (0,0154) | 0,0249 (0,0416) | 0,2437 (0,2837) | | | | |
| <i>Anchoviella vaillanti</i> | | | | | | | | | | 0,0709 (0,086) | | |
| <i>Cetengraulis sp</i> | | | | | | | | | | | | 0,0196 (0,0277) |
| <i>Lycengraulis batesii</i> | | | | 0,0204 (0,0407) | | | 0,0396 (0,097) | 1,8693 (1,873) | | | | |
| <i>Pterengraulis atherinoides</i> | | | | | | 0,0064 (0,018) | | 0,0078 (0,0135) | | | | |
| Gymnotiformes | | | | | | | | | | | | |
| Apteronotidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Apteronotus aff bonaparti</i> | | | 0,0086 (0,0228) | | | 0,0006 (0,0018) | 0,0026 (0,0064) | | | | | |
| <i>Sternarchella terminalis</i> | 0,0243 (0,0486) | | | | | 0,0771 (0,218) | 0,0012 (0,0029) | 0,0208 (0,0361) | | | | |
| <i>Sternarchorhynchus curvirostris</i> | | | | | 0,0052 (0,0104) | | | | | | | |
| Electrophoridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Electrophorus electricus</i> | | | | | | | 0,4148 (1,016) | | | 0,562 (1,124) | | |
| Rhamphichthyidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Rhamphichthys rostratus</i> | | 0,1954 (0,517) | | | 0,027 (0,054) | 0,0102 (0,0289) | 0,0178 (0,0343) | | | | | |
| Sternopygidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Archolaemus blax</i> | | | | | | | 0,0015 (0,0038) | | | | | |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| ... <i>Eigenmannia aff limbata</i> | | 0,0112 (0,0296) | | | | | | 0,0156 (0,0201) | | | | |
| ... <i>Eigenmannia aff macrops</i> | 0,0292 (0,0583) | | | | 0,0031 (0,0062) | 0,001 (0,0029) | | 0,0059 (0,0103) | | | | |
| <i>Eigenmannia aff virescens</i> | | | | | | | | 0,031 (0,0538) | | 0,0022 (0,0044) | | |
| <i>Eigenmannia sp</i> | | 0,0014 (0,0037) | | | | | | | | | | |
| <i>Sternopygus xingu</i> | 0,0105 (0,0121) | 0,0039 (0,0103) | 0,0425 (0,0808) | | 0,0027 (0,0054) | | | | 0,0182 (0,0316) | 0,0151 (0,0215) | 0,0454 (0,0735) | |
| Osteoglossiformes | | | | | | | | | | | | |
| Osteoglossidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Osteoglossum bicirrhosum</i> | | | 0,3788 (1,0023) | 1,1249 (1,8937) | | | 0,0908 (0,2225) | | | | | 0,3483 (0,4925) |
| Perciformes | | | | | | | | | | | | |
| Cichlidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acarichthys hechelii</i> | | | | | | | | | | | | 0,0091 (0,0128) |
| <i>Acnodon sp</i> | | | 0,0128 (0,0339) | | | | | | | | | |
| <i>Aequidens michaeli</i> | 0,0145 (0,029) | 0,6297 (1,5965) | | | | 0,0198 (0,0561) | | | | | | |
| <i>Caquetaia spectabilis</i> | | 0,0045 (0,0119) | | 0,1614 (0,3228) | | | | | | | | |
| <i>Cichla sp</i> | 0,3634 (0,456) | 0,1682 (0,245) | 0,3442 (0,7455) | 0,4514 (0,5921) | 0,0624 (0,1248) | 0,2251 (0,2505) | 0,6014 (0,7767) | 0,0266 (0,0461) | 0,3165 (0,012) | 0,0835 (0,1671) | | |
| <i>Crenicichla aff strigata</i> | | 0,0486 (0,1285) | 0,0313 (0,0827) | | | | 0,0143 (0,035) | | | | | |
| <i>Crenicichla inpa</i> | 0,0304 (0,0608) | 0,0241 (0,0637) | | | | 0,0237 (0,067) | 0,0457 (0,0664) | | | | | |
| <i>Crenicichla johanna</i> | | 0,0502 (0,0916) | 0,0868 (0,2296) | | | | | 0,0073 (0,0126) | | 0,0544 (0,1088) | | |
| <i>Crenicichla sp</i> | | 0,0126 (0,0247) | 0,0088 (0,0185) | 0,0153 (0,0236) | | | | | | 0,0373 (0,0747) | | |
| <i>Crenicichla sp "preta"</i> | 0,0031 (0,0063) | | 0,0158 (0,0294) | | | | 0,0178 (0,0435) | | | | 0,029 (0,058) | |
| <i>Geophagus aff. altifrons</i> | 0,216 (0,32) | 1,0752 (1,3776) | 0,0494 (0,063) | 0,3795 (0,7589) | 0,0179 (0,0359) | 0,2201 (0,2767) | 0,0833 (0,1626) | 0,1218 (0,0361) | 0,2758 (0,3101) | 0,6001 (0,3595) | 0,1871 (0,2297) | |
| <i>Geophagus altifrons</i> | | | | 0,0912 (0,1823) | | | | | | | | |
| <i>Geophagus argyrostictus</i> | 0,0985 (0,197) | 0,109 (0,2006) | 0,0131 (0,0347) | | 0,0055 (0,0081) | 0,0482 (0,0803) | 0,0037 (0,0077) | | 0,0446 (0,0773) | 0,1138 (0,1793) | 0,0281 (0,0393) | |
| <i>Geophagus proximus</i> | 0,8381 (1,4183) | 0,08 (0,1393) | 0,0164 (0,0361) | | | | | 0,0626 (0,1084) | | 0,003 (0,0061) | | |
| <i>Geophagus sp</i> | 0,0131 (0,0262) | | 0,0303 (0,0802) | | | | | | | | | |
| <i>Retroculus xinguensis</i> | 0,1921 (0,3842) | 0,1882 (0,3324) | 0,0348 (0,0921) | | 0,0026 (0,0052) | 0,1674 (0,2493) | | 0,0014 (0,0025) | 0,2198 (0,3619) | 0,0918 (0,1062) | | |
| <i>Satanoperca jurupari</i> | 0,1344 (0,1719) | 0,432 (1,1429) | 0,0264 (0,0699) | | | 0,0193 (0,0546) | 0,1863 (0,4563) | | | 0,0318 (0,0635) | | |
| <i>Satanoperca sp</i> | | 0,0022 (0,0058) | | 0,0014 (0,0028) | | | | | | | | |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|--------------------------------------|------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Teleocichla sp</i> | | 0,0191 (0,0476) | | | | | | | | | | |
| Sciaenidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Pachyurus junki</i> | | 0,0565 (0,0991) | | | | | | | | | | |
| <i>Pachyurus schomburgkii</i> | 0,1778 (0,3556) | 2,1057 (4,1213) | 1,1046 (1,8676) | | 0,6692 (0,6046) | 0,712 (1,0099) | 1,8728 (2,1747) | 1,4692 (2,5447) | 0,2158 (0,3014) | 0,3334 (0,2508) | 0,2228 (0,3141) | |
| <i>Plagioscion sp</i> | 4,0412 (5,3511) | 1,1239 (2,0034) | 1,4414 (2,2904) | 0,9949 (1,9899) | 1,3105 (0,6739) | 0,6889 (0,9844) | 3,7622 (2,928) | 0,3076 (0,3061) | | | | |
| <i>Plagioscion squamosissimus</i> | 5,7444 (10,9833) | 0,3983 (0,5889) | 1,4336 (1,5666) | 0,4178 (0,8356) | 0,3344 (0,4441) | | | 0,0133 (0,023) | 1,2078 (0,1312) | 1,92 (3,676) | 1,301 (1,6759) | 0,4075 (0,5762) |
| <i>Petilipinnis grunniens</i> | 0,5965 (1,1004) | 0,4456 (0,8695) | 0,5814 (1,4051) | | | 0,0178 (0,0503) | 0,048 (0,0675) | 1,5529 (1,8832) | | | 0,1259 (0,2347) | 0,1009 (0,1426) |
| Pleuronectiformes | | | | | | | | | | | | |
| Achiridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hypoclinemus sp</i> | | | 0,025 (0,0662) | 0,0111 (0,0222) | | | 0,0358 (0,0877) | 0,0668 (0,0614) | | | | |
| Rajiformes | | | | | | | | | | | | |
| Potamotrygonidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Paratrygon aiereba</i> | | | | 0,0361 (0,0722) | | | 0,0047 (0,0077) | | | | | |
| <i>Potamotrygon aff hystrix</i> | 0,4192 (0,8384) | 0,1714 (0,4535) | | | 0,4179 (0,8358) | 0,1619 (0,3396) | 0,6885 (1,6212) | | | 0,4823 (0,9645) | | |
| <i>Potamotrygon cf humerosa</i> | | | | | | | 0,1427 (0,3497) | | | | | |
| <i>Potamotrygon leopoldi</i> | | | | | 1,0831 (2,1662) | | | | | | | |
| <i>Potamotrygon motoro</i> | 0,2012 (0,4024) | | | | | | | | 0,3792 (0,6568) | | | |
| <i>Potamotrygon orbignyi</i> | | | | | | 0,0149 (0,0422) | | | | | | |
| <i>Potamotrygon sp</i> | | | | | | | | | 1,3999 (2,4248) | 0,0342 (0,0684) | | 0,1055 (0,1492) |
| Siluriformes | | | | | | | | | | | | |
| Aspredinidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Platystacus cotylephorus</i> | | | | | | 0,0272 (0,0769) | | 0,0723 (0,1155) | | | | |
| Auchenipteridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Ageneiosus aff. ucayalensis</i> | | 0,199 (0,3757) | 0,0056 (0,0149) | | 2,8805 (2,1498) | 0,967 (1,1815) | 0,3872 (0,4461) | 0,1691 (0,2035) | 0,9655 (1,2516) | 1,9194 (1,2338) | 1,8682 (3,7363) | 0,2055 (0,2906) |
| <i>Ageneiosus inermis</i> | 1,0274 (0,9645) | 0,4605 (0,8203) | 0,056 (0,1482) | 0,1111 (0,2221) | 0,0564 (0,1128) | 0,468 (0,4624) | 0,8129 (0,908) | 0,4306 (0,6485) | 0,6201 (0,9512) | 0,3012 (0,4592) | 0,3195 (0,5775) | 0,023 (0,0325) |
| <i>Ageneiosus sp</i> | | 0,1717 (0,4544) | | 0,0203 (0,0405) | | | | | | | | |
| <i>Ageneiosus vittatus</i> | | | | 0,0102 (0,0204) | 0,5312 (0,6002) | | 0,0269 (0,0659) | 0,0096 (0,0167) | | 0,0879 (0,1758) | | |
| <i>Auchenipterichthys sp</i> | 0,023 (0,0459) | 0,0019 (0,0051) | | | | | | | 0,2527 (0,309) | 0,0126 (0,0252) | 0,0161 (0,0188) | 0,0084 (0,0118) |
| <i>Auchenipterichthys thoracatus</i> | | | | 0,0455 (0,0911) | 0,016 (0,0321) | 0,0068 (0,0194) | 0,026 (0,0636) | | 0,0224 (0,0388) | 0,0344 (0,0468) | | 0,0063 (0,0089) |
| <i>Auchenipterus nuchalis</i> | | 0,0018 (0,0049) | | | 0,3545 (0,4245) | 0,026 (0,0227) | 0,0084 (0,0133) | 0,1156 (0,1647) | | 0,0426 (0,0774) | | 0,9455 (1,3372) |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|---------------------------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|----|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Centromochlus heckelii</i> | | | | | | | 0,0534 (0,1098 | 0,0111 (0,0193 | | | 0,6721 (0,919 | |
| <i>Centromochlus sp</i> | | | | | | | | | | | 0,0289 (0,0578 | |
| <i>Pseudepapterus hasemani</i> | | | | | | 0,0039 (0,0112 | 0,0261 (0,0639 | | | | | |
| <i>Tatia intermedia</i> | | | | | | 0,0069 (0,013 | 0,0597 (0,1462 | 0,0312 (0,0541 | | | | |
| <i>Tatia simplex</i> | | | | | | 0,2586 (0,7264 | 0,0334 (0,0817 | 0,0716 (0,1241 | | | 0,0034 (0,0068 | |
| <i>Tatia sp</i> | | | | | | | | | | 0,0035 (0,007 | 0,0107 (0,0213 | |
| <i>Tocantinsia piresi</i> | 0,345 (0,406 | 3,1317 (5,2562 | 0,3471 (0,9185 | | 17,84 (11,2834 | 1,6295 (1,8425 | 0,6516 (1,0429 | | 2,2271 (2,0989 | 0,8347 (1,6694 | 0,1621 (0,3242 | |
| <i>Trachelyopterus galeatus</i> | | | | | | 0,3107 (0,5271 | | | | | | |
| Cetopsidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Cetopsis coecutiens</i> | | | 0,0062 (0,0164 | 0,0342 (0,0685 | | 0,0046 (0,0131 | 0,0344 (0,0842 | 0,0609 (0,1054 | | | 0,0053 (0,0105 | |
| <i>Cetopsis sp</i> | | | | | | | | | | | 0,0291 (0,0581 | |
| Doradidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Acanthodoras sp</i> | | | | | | 0,3023 (0,6113 | 0,0119 (0,0184 | | | | | |
| <i>Doras cf eigenmanni</i> | | | 0,7703 (2,038 | | | 0,5607 (1,0402 | 0,2736 (0,6677 | 0,005 (0,0086 | | | | |
| <i>Hassar orestis</i> | 1,4301 (1,7179 | 0,6282 (1,4451 | 1,1227 (2,5439 | 0,087 (0,174 | 0,1569 (0,1252 | 0,5477 (0,6581 | 0,1711 (0,3877 | 0,6608 (0,6293 | | 1,3305 (2,6285 | 0,346 (0,5174 | |
| <i>Hassar sp</i> | | 0,1361 (0,2716 | 0,2632 (0,5271 | | | | | | | | | |
| <i>Lithodoras dorsalis</i> | | | | | 0,3744 (0,7488 | | | | | | | |
| <i>Megalodoras uranoscopus</i> | | | | | 1,0796 (2,1592 | 0,0685 (0,1938 | | 0,032 (0,0554 | 0,726 (1,2575 | 0,1778 (0,3555 | | |
| <i>Opsodoras ternetzi</i> | | | | | 0,0397 (0,0794 | 0,0089 (0,0252 | | 0,0725 (0,1256 | 0,0071 (0,0123 | | | |
| <i>Platydoras costatus</i> | 0,0339 (0,0677 | 0,0011 (0,003 | | | | 0,0218 (0,0428 | 0,0724 (0,1739 | | | | | |
| <i>Pterodoras granulatus</i> | | 0,5011 (1,3187 | | | 1,5168 (1,6211 | 0,4934 (0,9858 | | | | | | |
| <i>Rhinodoras dorbignyi</i> | | | | | | | 0,1298 (0,3179 | 0,4106 (0,7111 | | | | |
| Hypopomidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hypopomidae sp</i> | | | | | | 0,0161 (0,0454 | | | | | | |
| Loricariidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Ancistrus ranunculus</i> | | | | | | | 0,1025 (0,1735 | | | | | |
| <i>Ancistrus sp</i> | | | | | | | | | 0,003 (0,0052 | | | |
| <i>Ancistrus sp 2</i> | 0,059 (0,1179 | | 0,007 (0,0185 | | | | 0,0667 (0,1366 | | | | | |
| <i>Baryancistrus niveatus</i> | 0,5301 (1,0602 | 1,3377 (3,3072 | 0,1939 (0,4039 | | 0,31 (0,62 | | 0,5152 (1,0954 | | 0,0718 (0,0632 | | 0,5874 (0,7303 | |
| <i>Baryancistrus sp</i> | 0,1018 (0,2037 | | 0,0688 (0,1395 | | | | | | | | | |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|---|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|----|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Baryancistrus</i> sp ("pg") | | 2,058 (5,445) | 0,2441 (0,4191) | | 0,2331 (0,3461) | 0,4565 (0,678) | 0,1926 (0,158) | | 0,9789 (1,5046) | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp ("pp") | 0,1184 (0,2368) | 0,0242 (0,064) | | | | | | | 0,1139 (0,1047) | | 0,099 (0,1979) | |
| <i>Glyptoperichthys</i> aff. <i>joselimaianus</i> | | 0,0891 (0,2358) | | 0,1222 (0,2443) | | 0,0197 (0,0556) | | | | 0,2358 (0,4716) | | |
| <i>Glyptoperichthys xinguensis</i> | 0,2969 (0,5938) | 0,2021 (0,3746) | 0,0203 (0,0536) | | | 0,1149 (0,2733) | 0,1541 (0,3774) | | | 3,3137 (6,2628) | | |
| <i>Hemiodontichthys acipenserinus</i> | | | | 0,0171 (0,0232) | | | | | | | | |
| <i>Hypancistrus</i> sp "pão" | | | | | | | 0,005 (0,0087) | | | | | |
| <i>Hypancistrus zebra</i> | | | | | | | | 0,0157 (0,0273) | | | | |
| <i>Hypoptopoma</i> aff. <i>gulare</i> | | | | | | 0,0008 (0,0024) | | | | 0,0426 (0,0853) | | |
| <i>Hypoptopoma</i> sp | | 0,0008 (0,0021) | | 0,0114 (0,0135) | | | | | | | | |
| <i>Squaliforma emarginata</i> | 0,2001 (0,2768) | 0,1359 (0,1836) | 0,0718 (0,1073) | | 0,432 (0,864) | 0,0667 (0,0743) | 0,1801 (0,4412) | 0,0023 (0,0039) | 0,2476 (0,3873) | 0,1557 (0,1468) | 0,6277 (1,0895) | |
| <i>Hypostomus</i> sp 1 | | 0,1421 (0,3759) | | | 0,3781 (0,7307) | 0,0654 (0,1213) | 0,1688 (0,3303) | | 0,1373 (0,1217) | 0,0428 (0,0855) | | |
| <i>Loricaria</i> sp | 0,0753 (0,1122) | 0,0753 (0,1371) | | | | 0,0361 (0,1021) | 0,3019 (0,3988) | 3,6844 (5,479) | 0,0138 (0,0239) | 0,1983 (0,3666) | 0,138 (0,1865) | |
| <i>Loricariichthys</i> sp | | | 0,009 (0,0238) | | | | | | | | 0,0146 (0,0132) | |
| <i>Loricariidae</i> sp | 0,1018 (0,2037) | 0,0578 (0,1528) | 0,0032 (0,0086) | | 0,6987 (1,1976) | 0,1946 (0,2386) | 0,1307 (0,2384) | | | | | |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | | | | | | | 0,0013 (0,0032) | | | | | |
| <i>Oligancistrus</i> sp 2 | | 0,0047 (0,0112) | 0,0108 (0,0285) | | | | 0,0103 (0,0153) | | | | | |
| <i>Oligancistrus</i> sp 3 | | 0,0086 (0,0227) | 0,001 (0,0028) | | | | | | | | | |
| <i>Panaque nigrolineatus</i> | | 0,07 (0,1851) | | | 0,2911 (0,5822) | | | | | | | |
| <i>Peckoltia</i> sp 1 | 0,0648 (0,1296) | 0,0006 (0,0015) | 0,0032 (0,0086) | | 0,0305 (0,0609) | 0,0793 (0,1688) | 0,015 (0,0312) | | | | | |
| <i>Peckoltia vittata</i> | | 0,0044 (0,0116) | | | | | 0,0462 (0,1132) | | | | | |
| <i>Pseudacanthicus leopardus</i> | | 0,0854 (0,1463) | | | | 0,1852 (0,3522) | 0,0652 (0,1051) | | | | 0,1651 (0,3303) | |
| <i>Pseudancistrus barbatus</i> | | | 0,0485 (0,1284) | | | | 0,0401 (0,0981) | 0,0201 (0,0349) | | 0,0427 (0,0853) | 0,0116 (0,0232) | |
| <i>Pseudoloricaria punctata</i> | | 0,0185 (0,0491) | 0,0165 (0,0435) | 0,1425 (0,2851) | | | | 0,0051 (0,0088) | 0,006 (0,0104) | 0,0274 (0,0057) | 0,0097 (0,0085) | |
| <i>Pseudoloricaria</i> sp 1 | 0,0573 (0,1147) | 0,0044 (0,0094) | 0,0061 (0,0107) | 0,0137 (0,0198) | | | | | | | | |
| <i>Reganella depressa</i> | | | | | | | 0,0044 (0,0107) | 0,3068 (0,5001) | | | | |
| <i>Scobiancistrus</i> sp | 0,101 (0,2019) | | | | | | | | | | | |
| <i>Scobinancistrus aureatus</i> | 0,2962 (0,361) | 0,088 (0,2328) | 0,0173 (0,0456) | | 0,1745 (0,349) | 0,1843 (0,2849) | 0,014 (0,0343) | | 0,0495 (0,0858) | | 0,0671 (0,1343) | |
| <i>Scobinancistrus pariolispos</i> | 0,0206 (0,0412) | | | | | | | | | | | |
| Pimelodidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Brachyplatystoma filamentosum</i> | | 0,1048 (0,2774) | | | | | | 5,3372 (9,2443) | | | | |

| | Seca | | | | Enchente | | | | Vazante | | | |
|---------------------------------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|
| | I | II | III | IV | I | II | III | IV | I | II | III | IV |
| <i>Calophysus macropterus</i> | 0,1324 (0,2648) | | | | | | | | | | | |
| <i>Hemisorubim platyrhynchos</i> | | | 0,7876 (1,7791) | 0,0666 (0,1333) | | 0,1155 (0,3268) | 0,7894 (1,2787) | | 0,1738 (0,301) | 0,1112 (0,2224) | | |
| <i>Hypophthalmus edentatus</i> | | | | | | | 0,7104 (1,7402) | 0,2726 (0,4721) | | | | |
| <i>Hypophthalmus fimbriatus</i> | | | | | | | 0,0307 (0,0525) | 0,688 (1,1917) | | | | |
| <i>Hypophthalmus marginatus</i> | | 0,0268 (0,071) | | | 0,0066 (0,0078) | | 0,2788 (0,683) | 0,1699 (0,2942) | | | | |
| <i>Megalonema sp</i> | | | | | | | 0,0053 (0,013) | | | | | |
| <i>Phractocephalus hemioliopterus</i> | 0,1659 (0,3319) | | | | 0,8602 (0,5737) | | | | | 0,1955 (0,3911) | | |
| <i>Pimelodella altipinnis</i> | 0,0206 (0,0412) | | | | | 0,0088 (0,0249) | 0,0088 (0,0142) | 0,2364 (0,4095) | | | | |
| <i>Pimelodella sp</i> | | 0,0231 (0,0537) | | | | 0,0051 (0,0143) | 0,0468 (0,0582) | | | 0,0259 (0,0299) | 0,0065 (0,013) | |
| <i>Pimelodina flavipinnis</i> | | | | | 0,0072 (0,0145) | | | 3,9862 (6,6961) | | 0,0085 (0,017) | | |
| <i>Pimelodinae sp</i> | | | 0,0013 (0,0035) | | | | | | | | | |
| <i>Pimelodus ornatus</i> | 0,0226 (0,0346) | 0,0303 (0,08) | | | 0,0054 (0,0108) | 0,0061 (0,0174) | 0,0053 (0,0131) | | | 0,0319 (0,0424) | 0,0069 (0,0137) | |
| <i>Pimelodus sp</i> | 0,0119 (0,0238) | 0,0156 (0,0412) | | | | | | | 0,1182 (0,1205) | 0,022 (0,0402) | | |
| <i>Pimelodus sp "olhudo"</i> | 0,0369 (0,0737) | | | | 0,0561 (0,0507) | 0,0236 (0,0412) | 0,0405 (0,0993) | | | 0,0142 (0,0283) | | |
| <i>Pinirampus pirinampu</i> | 2,595 (3,0253) | 0,6203 (0,6235) | 0,7792 (1,4259) | 0,8279 (0,9781) | 0,9883 (1,7042) | 0,3422 (0,9678) | 0,9078 (1,1491) | 0,2857 (0,4948) | 0,3555 (0,6157) | 0,905 (1,0651) | 0,8648 (1,5242) | |
| <i>Platynemateichthys notatus</i> | | | | 0,3556 (0,7112) | | | 0,9672 (1,7001) | 0,6613 (0,3729) | | | 0,3726 (0,7452) | 0,1062 (0,1502) |
| <i>Platystomatichthys sturio</i> | 0,0121 (0,0241) | | | | | | | | | | | |
| <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> | 0,5083 (0,7417) | 1,0505 (2,09) | | | 0,0677 (0,1355) | | 0,5338 (0,5965) | | | 0,0892 (0,1784) | 0,2903 (0,5807) | |
| <i>Rhamdia sp</i> | 0,2098 (0,4195) | 0,0237 (0,0356) | 0,0248 (0,0488) | | | | 0,088 (0,1202) | 0,0221 (0,0383) | | | | |
| <i>Sorubim lima</i> | | 0,009 (0,0238) | | | | 0,008 (0,0226) | 0,02 (0,0337) | 0,0262 (0,0359) | | 0,0161 (0,0323) | | |
| Trychomictoridae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Hemicetopsis candiru</i> | | | | | | | 0,0085 (0,0209) | | | | | |
| Tetraodontiformes | | | | | | | | | | | | |
| Tetraodontidae | | | | | | | | | | | | |
| <i>Colomesus asellus</i> | | | | | | | | | | | | 0,0061 (0,0087) |

Anexo 04A - Biomassa média (g hora⁻¹) e desvio padrão (entre parênteses) dos peixes coletados com espinhéis de malha no médio Rio Xingu, em 2000 e 2001

| Ordem/Família/Espécie | Vazante | | | Seca | | | Enchente | | |
|--------------------------------------|---------|----------------|-----------------|----------------|---------------|-----------------|-------------------|-----------------|-----------------|
| | 1 | 2 | 3 | 1 | 2 | 3 | 1 | 2 | 3 |
| Characiformes | | | | | | | | | |
| Characidae | | | | | | | | | |
| <i>Hydrolycus armatus</i> | | | | | | 3,33 (5,77) | 148,81 (210,45) | | |
| <i>Pygocentrus nattereri</i> | | | | | | 2,72 (4,71) | | | |
| <i>Serrasalmus rhombeus</i> | | 1,08 (2,15) | | | | 0,74 (1,27) | | | |
| Erythrinidae | | | | | | | | | |
| <i>Hoplias aimara</i> | | | | | | 2,10 (3,63) | | | |
| <i>Hoplias malabaricus</i> | | | | 1,51 (2,62) | | | | | |
| Perciformes | | | | | | | | | |
| Sciaenidae | | | | | | | | | |
| <i>Pachyurus schomburgkii</i> | | 0,00 (0,00) | | | | | | | |
| Rajiformes | | | | | | | | | |
| Potamotrygonidae | | | | | | | | | |
| <i>Paratrygon aiereba</i> | | | | | | 9,92 (17,18) | | | 7,50 (10,60) |
| <i>Potamotrygon leopoldi</i> | | | | | 25,02 (21,91) | 6,66 (11,54) | | 53,57 (68,65) | |
| Siluriformes | | | | | | | | | |
| Auchenipteridae | | | | | | | | | |
| <i>Ageneiosus aff. ucayalensis</i> | | 0,91 (1,81) | | | | | 83,29 (117,80) | | 15,52 (21,95) |
| <i>Ageneiosus inermis</i> | | | | 0,89 (1,54) | | | | 0,24 (0,42) | |
| <i>Tocantinsia piresi</i> | | 3,15 (3,66) | | 2,24 (3,88) | 16,66 (28,86) | 0,49 (0,85) | 76,52 (108,21) | 112,63 (80,26) | 40,52 (54,57) |
| Pimelodidae | | | | | | | | | |
| <i>Brachyplatystoma filamentosum</i> | | | | | | 9,92 (17,18) | | | |
| <i>Phractocephalus hemioliopus</i> | 46,88 | 66,45 (124,93) | 166,17 (212,35) | 103,11 (94,31) | 6,12 (7,93) | 191,71 (311,17) | 936,86 (1318,31) | 16,74 (18,73) | 19,24 (23,56) |
| <i>Pirirampus pirinampu</i> | 17,65 | 1,26 (2,50) | 18,78 (26,55) | | 9,29 (16,09) | 10,37 (17,96) | 79,34 (103,30) | 77,55 (118,77) | 66,07 (93,44) |
| <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> | 9,93 | | | 1,13 (1,96) | 15,89 (11,28) | 1,00 (1,73) | | | |
| Grand Total | 74,46 | 72,84 (124,64) | 184,95 (238,90) | 108,88 (89,59) | 72,98 (54,51) | 238,96 (331,47) | 1176,01 (1195,61) | 260,73 (281,70) | 148,86 (182,92) |

Anexo 04 B - Densidade média (ind.hora⁻¹) e desvio padrão (entre parênteses) dos peixes coletados com espinhéis no médio Rio Xingu, em 2000 e 2001

| Ordem/Família/Espécie | Vazante | | | Seca | | | Enchente | | |
|--------------------------------------|---------------|------------------------|------------------------|------------------------|------------------------|------------------------|------------------------|------------------------|------------------------|
| | 1 | 2 | 3 | 1 | 2 | 3 | 1 | 2 | 3 |
| Characiformes | | | | | | | | | |
| Characidae | | | | | | | | | |
| <i>Hydrolycus armatus</i> | | | | | | 0,0005 (0,0009) | 0,0238 (0,0337) | | |
| <i>Pygocentrus nattereri</i> | | | | | | 0,0004 (0,0008) | | | |
| <i>Serrasalmus rhombeus</i> | | 0,0006 (0,0011) | | | | 0,0004 (0,0008) | | | |
| Erythrinidae | | | | | | | | | |
| <i>Hoplias aimara</i> | | | | | | 0,0004 (0,0008) | | | |
| <i>Hoplias malabaricus</i> | | | | 0,0028 (0,0048) | | | | | |
| Perciformes | | | | | | | | | |
| Sciaenidae | | | | | | | | | |
| <i>Pachyurus schomburgkii</i> | | 0,0004 (0,0009) | | | | | | | |
| Rajiformes | | | | | | | | | |
| Potamotrygonidae | | | | | | | | | |
| <i>Paratrygon aiereba</i> | | | | | | 0,0007 (0,0011) | | | 0,0009 (0,0012) |
| <i>Potamotrygon leopoldi</i> | | | | | 0,0044 (0,0041) | 0,0015 (0,0026) | | 0,0100 (0,0124) | |
| Siluriformes | | | | | | | | | |
| Auchenipteridae | | | | | | | | | |
| <i>Ageneiosus aff. ucayalensis</i> | | 0,0024 (0,0032) | | | | | 0,0282 (0,0399) | | 0,0071 (0,0099) |
| <i>Ageneiosus inermis</i> | | | | 0,0009 (0,0016) | | | | 0,0012 (0,0020) | |
| <i>Tocantinsia piresi</i> | | 0,0026 (0,0030) | | 0,0019 (0,0032) | 0,0175 (0,0302) | 0,0004 (0,0008) | 0,0856 (0,1211) | 0,1267 (0,0816) | 0,0356 (0,0478) |
| Pimelodidae | | | | | | | | | |
| <i>Brachyplatystoma filamentosum</i> | | | | | | 0,0007 (0,0011) | | | |
| <i>Phractocephalus hemiliopterus</i> | 0,0083 | 0,0066 (0,0109) | 0,0348 (0,0431) | 0,0127 (0,0105) | 0,0018 (0,0017) | 0,0201 (0,0318) | 0,0961 (0,1334) | 0,0025 (0,0029) | 0,0243 (0,0316) |
| <i>Pinirampus pirinampu</i> | 0,0028 | 0,0020 (0,0019) | 0,0082 (0,0115) | | 0,0022 (0,0038) | 0,0030 (0,0051) | 0,0247 (0,0324) | 0,0174 (0,0263) | 0,0179 (0,0253) |
| <i>Pseudoplatystoma fasciatum</i> | 0,0028 | | | 0,0006 (0,0010) | 0,0036 (0,0005) | 0,0005 (0,0009) | | | |
| Grand Total | 0,0138 | 0,0141 (0,0128) | 0,0430 (0,0547) | 0,0188 (0,0051) | 0,0294 (0,0383) | 0,0287 (0,0406) | 0,2585 (0,0385) | 0,1577 (0,1214) | 0,0857 (0,1134) |

Anexo 05 A Biomassa média (g m⁻²) e desvio padrão (entre parênteses) dos peixes bentônicos da família Loricariidae coletados nos pedrais do médio Rio Xingu, em setembro e dezembro 2007

| | Setembro 2007 | | | Dezembro 2007 | | |
|--|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|
| | I | II | III | I | II | III |
| <i>Ancistrus ranunculus</i> | | 1,507 (3,142) | 0,297 (0,812) | | 0,753 (1,562) | 0,275 (0,973) |
| <i>Ancistrus</i> sp1 | | | 0,022 (0,094) | 0,076 (0,167) | | 0,038 (0,114) |
| <i>Ancistrus</i> sp2 | 0,14 (0,198) | | 0,417 (1,667) | 0,004 (0,013) | | |
| <i>Ancistrus</i> sp3 | | 0,056 (0,146) | | 0,206 (0,327) | 0,025 (0,065) | 0,042 (0,171) |
| <i>Ancistrus</i> sp4 | 0,014 (0,031) | 0,019 (0,089) | 0,019 (0,063) | 0,013 (0,038) | 0,001 (0,003) | 0,036 (0,155) |
| <i>Baryancistrus niveatus</i> | 0,061 (0,121) | 0,003 (0,014) | | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp1 | 0,069 (0,207) | 0,021 (0,086) | 0,002 (0,008) | 0,075 (0,078) | | 0,171 (0,622) |
| <i>Baryancistrus</i> sp2 | 0,5 (0,712) | 0,253 (0,484) | 0,203 (0,67) | 3,351 (3,666) | 0,154 (0,369) | 0,079 (0,33) |
| <i>Baryancistrus</i> sp3 | | | 0,884 (1,59) | | | 0,124 (0,312) |
| <i>Farlowella</i> sp. | 0,006 (0,019) | | 0,002 (0,009) | | | |
| <i>Hopliancistrus tricornis</i> | | 0,030 (0,137) | 0,006 (0,026) | 0,135 (0,29) | | 0,021 (0,082) |
| <i>Hypostomus</i> sp. | | | | 0,987 (2,961) | | |
| <i>Leporacanthicus joselimai</i> | 0,002 (0,005) | 0,004 (0,018) | 0,321 (0,865) | 0,002 (0,005) | | 0,004 (0,014) |
| <i>Loricaria</i> sp. | 0,014 (0,043) | | | | | |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | 0,184 (0,366) | 0,003 (0,013) | 0,342 (0,957) | 0,038 (0,115) | 0,122 (0,517) | 0,023 (0,117) |
| <i>Oligancistrus</i> sp1 | 2,305 (2,351) | 0,454 (1,062) | 0,696 (1,266) | 2,572 (2,286) | 0,488 (0,673) | 0,548 (0,967) |
| <i>Oligancistrus</i> sp2 | 0,839 (0,689) | 0,918 (1,234) | 0,879 (1,393) | 1,757 (1,105) | 1,3 (1,786) | 0,61 (0,705) |
| <i>Oligancistrus</i> sp3 | | | 0,036 (0,155) | | | 0,009 (0,048) |
| <i>Panaque nigrolineatus</i> | | 0,097 (0,445) | | | | |
| <i>Parancistrus</i> cf. <i>nudiventris</i> | | | | 1,352 (2,014) | | |
| <i>Parancistrus nudiventris</i> | 0,770 (2,254) | 2,477 (5,614) | 4,944 (6,316) | | 2,665 (8,35) | 0,982 (1,943) |
| <i>Parancistrus</i> sp1 | | | | 0,079 (0,238) | | 0,095 (0,361) |
| <i>Parancistrus</i> sp3 | 0,368 (0,536) | 0,708 (1,359) | 0,515 (0,917) | 0,566 (0,927) | 0,078 (0,331) | 0,175 (0,467) |
| <i>Peckoltia</i> sp1 | 3,257 (2,641) | 0,045 (0,117) | 0,288 (0,496) | 1,13 (0,902) | 0,035 (0,106) | 0,044 (0,097) |
| <i>Peckoltia vittata</i> | | 0,004 (0,019) | 0,151 (0,408) | | | 0,123 (0,511) |
| <i>Pseudacanthicus</i> sp. | | 0,003 (0,014) | | | | 0,004 (0,021) |
| <i>Pseudancistrus barbatus</i> | | 0,054 (0,232) | 0,121 (0,527) | 0,02 (0,05) | | |
| <i>Scobinancistrus aureatus</i> | 0,273 (0,332) | 0,009 (0,042) | 0,036 (0,156) | 0,03 (0,089) | | |

| | Setembro 2007 | | | Dezembro 2007 | | |
|-------------------------------------|---------------|-------|--------|---------------|---------------|-------|
| | I | II | III | I | II | III |
| <i>Scobinancistrus pariolispos</i> | | | | 0,022 (0,065) | 0,025 (0,104) | |
| Biomassa total (g m ⁻²) | 8,803 | 6,665 | 10,180 | 12,416 | 5,645 | 3,404 |

Anexo 05A- Densidade média (ind.m⁻²) e desvio padrão (entre parênteses) dos peixes bentônicos da família Loricariidae coletados nos pedrais do médio Rio Xingu, em setembro e dezembro 2007

| | Setembro 2007 | | | Dezembro 2007 | | |
|--|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|
| | I | II | III | I | II | III |
| <i>Ancistrus ranunculus</i> | | 0,034 (0,065) | 0,011 (0,022) | | 0,02 (0,037) | 0,013 (0,042) |
| <i>Ancistrus</i> sp1 | | | 0,017 (0,073) | 0,018 (0,021) | | 0,025 (0,075) |
| <i>Ancistrus</i> sp2 | 0,102 (0,142) | | 0,036 (0,072) | 0,009 (0,027) | | |
| <i>Ancistrus</i> sp3 | | 0,01 (0,025) | | 0,044 (0,058) | 0,007 (0,015) | 0,004 (0,017) |
| <i>Ancistrus</i> sp4 | 0,009 (0,018) | 0,002 (0,009) | 0,004 (0,013) | 0,004 (0,013) | 0,002 (0,009) | 0,01 (0,024) |
| <i>Baryancistrus niveatus</i> | 0,04 (0,08) | 0,004 (0,017) | | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp1 | 0,049 (0,147) | 0,006 (0,019) | 0,002 (0,009) | 0,027 (0,028) | | 0,01 (0,028) |
| <i>Baryancistrus</i> sp2 | 0,16 (0,194) | 0,061 (0,117) | 0,038 (0,078) | 0,649 (0,813) | 0,024 (0,034) | 0,031 (0,059) |
| <i>Baryancistrus</i> sp3 | | | 0,126 (0,225) | | | 0,012 (0,029) |
| <i>Farlowella</i> sp. | 0,009 (0,027) | | 0,004 (0,013) | | | |
| <i>Hopliancistrus tricornis</i> | | 0,002 (0,009) | 0,002 (0,009) | 0,013 (0,02) | | 0,01 (0,028) |
| <i>Hypostomus</i> sp. | | | | 0,004 (0,013) | | |
| <i>Leporacanthicus joselimai</i> | 0,004 (0,013) | 0,002 (0,009) | 0,021 (0,051) | 0,004 (0,013) | | 0,003 (0,011) |
| <i>Loricaria</i> sp. | 0,004 (0,013) | | | | | |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | 0,053 (0,122) | 0,002 (0,009) | 0,011 (0,022) | 0,004 (0,013) | 0,002 (0,009) | 0,001 (0,008) |
| <i>Oligancistrus</i> sp1 | 0,458 (0,398) | 0,059 (0,078) | 0,048 (0,105) | 0,382 (0,316) | 0,116 (0,103) | 0,139 (0,225) |
| <i>Oligancistrus</i> sp2 | 0,253 (0,241) | 0,114 (0,167) | 0,099 (0,162) | 0,316 (0,19) | 0,144 (0,118) | 0,185 (0,254) |
| <i>Oligancistrus</i> sp3 | | | 0,011 (0,046) | | | 0,018 (0,092) |
| <i>Panaque nigrolineatus</i> | | 0,002 (0,009) | | | | |
| <i>Parancistrus</i> cf. <i>nudiventris</i> | | | | 0,173 (0,195) | | |
| <i>Parancistrus nudiventris</i> | 0,147 (0,425) | 0,078 (0,147) | 0,213 (0,311) | | 0,042 (0,15) | 0,034 (0,062) |
| <i>Parancistrus</i> sp1 | | | | 0,004 (0,013) | | 0,004 (0,017) |
| <i>Parancistrus</i> sp3 | 0,098 (0,177) | 0,023 (0,045) | 0,017 (0,031) | 0,018 (0,029) | 0,002 (0,009) | 0,034 (0,112) |
| <i>Peckoltia</i> sp1 | 0,72 (0,55) | 0,017 (0,032) | 0,051 (0,084) | 0,276 (0,145) | 0,009 (0,029) | 0,01 (0,021) |
| <i>Peckoltia vittata</i> | | 0,002 (0,009) | 0,013 (0,027) | | | 0,01 (0,047) |
| <i>Pseudacanthicus</i> sp. | | 0,002 (0,009) | | | | 0,001 (0,008) |
| <i>Pseudancistrus barbatus</i> | | 0,004 (0,012) | 0,006 (0,028) | 0,009 (0,018) | | |
| <i>Scobinancistrus aureatus</i> | 0,044 (0,058) | 0,002 (0,009) | 0,002 (0,009) | 0,004 (0,013) | | |
| <i>Scobinancistrus pariolispos</i> | | | | 0,004 (0,013) | 0,002 (0,009) | |

| | Setembro 2007 | | | Dezembro 2007 | | |
|--|---------------|-------|-------|---------------|-------|-------|
| | I | II | III | I | II | III |
| Densidade total (ind.m ⁻²) | 2,151 | 0,425 | 0,731 | 1,964 | 0,371 | 0,559 |

Anexo 06 - Densidade (ind. m⁻²) média e desvio padrão (entre parênteses) dos peixes coletados com o censo realizado nos pedrais e corredeiras do rio Xingu em setembro e dezembro de 2007

| Ordem/Família/Espécie | Seca | | | Enchente | | |
|---------------------------------|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|
| | I | II | III | I | II | III |
| Characiformes | | | | | | |
| Anostomidae | | | | | | |
| <i>Laemolyta taeniata</i> | | 0,024 (0,050) | | | | |
| <i>Leporinus desmotes</i> | | 0,014 (0,026) | 0,024 (0,062) | | 0,012 (0,041) | 0,005 (0,015) |
| <i>Leporinus fasciatus</i> | | 0,010 (0,025) | 0,013 (0,043) | 0,033 (0,058) | 0,047 (0,070) | 0,030 (0,054) |
| <i>Leporinus friderici</i> | | | 0,002 (0,009) | | | |
| <i>Leporinus julii</i> | | 0,114 (0,121) | 0,136 (0,190) | 0,056 (0,167) | 0,092 (0,138) | 0,142 (0,233) |
| <i>Leporinus maculatus</i> | | | | | | 0,001 (0,006) |
| <i>Leporinus</i> sp "verde" | | | | 0,219 (0,221) | 0,010 (0,020) | 0,052 (0,097) |
| <i>Leporinus</i> sp 2 | | 0,100 (0,250) | 0,016 (0,060) | 0,041 (0,070) | 0,024 (0,097) | 0,001 (0,006) |
| <i>Leporinus tigrinus</i> | | 0,019 (0,038) | 0,067 (0,189) | | | 0,020 (0,096) |
| Characidae | | | | | | |
| <i>Brycon pesu</i> | | 0,052 (0,139) | 0,013 (0,035) | 0,174 (0,278) | | 0,031 (0,085) |
| <i>Brycon</i> sp | | | 0,100 (0,223) | | | |
| <i>Bryconops caudomaculatus</i> | | | 0,009 (0,020) | 0,044 (0,133) | 0,004 (0,016) | 0,016 (0,066) |
| <i>Bryconops melanurus</i> | 0,040 (0,089) | | 0,040 (0,099) | 0,019 (0,056) | 0,006 (0,024) | 0,015 (0,054) |
| <i>Bryconops</i> sp | | | 0,018 (0,069) | 0,119 (0,256) | | |
| Characidae spp | | | 0,440 (1239) | 0,167 (0,354) | | 0,037 (0,192) |
| <i>Creagrutus</i> sp | | | 0,029 (0,112) | | | |
| <i>Hemigrammus</i> sp | | | 0,091 (0,260) | | 0,129 (0,237) | 0,112 (0,257) |
| <i>Iguanodectes</i> sp | | | 0,167 (0,523) | | | |
| <i>Moenkhausia lepidura</i> | 0,333 (0,745) | | 0,011 (0,021) | | | |
| <i>Moenkhausia</i> sp | | | | 0,052 (0,132) | | |
| <i>Moenkhausia</i> sp 2 | | 0,010 (0,025) | 0,238 (0,683) | | | |
| <i>Moenkhausia xinguensis</i> | 0,133 (0,183) | 0,243 (0,511) | | 0,011 (0,033) | | 0,016 (0,055) |
| <i>Myletes pacu</i> | | | | | | 0,001 (0,006) |
| <i>Myleus rubripinnis</i> | | | 0,009 (0,034) | | 0,018 (0,043) | 0,001 (0,006) |
| <i>Myleus</i> sp | | 0,005 (0,013) | | | | |

| | | | | | | |
|---|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|---------------|
| <i>Myleus torquatus</i> | | 0,005 (0,013) | 0,042 (0,108) | | 0,008 (0,025) | 0,025 (0,060) |
| Characidae sp "nova" | | | | 0,115 (0,344) | | |
| <i>Moenkhausia</i> sp "ponto caudal" | | | 0,324 (1048) | | | |
| <i>Moenkhausia</i> sp "linha lateral dourada" | | 0,010 (0,025) | | | | |
| Crenuchidae | | | | | | |
| <i>Characidium</i> sp | 0,020 (0,045) | 0,010 (0,016) | 0,002 (0,009) | | | |
| Hemiodontidae | | | | | | |
| <i>Hemiodus goeldii</i> | | | 0,004 (0,017) | | | |
| <i>Hemiodus vorderwinkleri</i> | | 0,019 (0,026) | 0,033 (0,088) | 0,004 (0,011) | | 0,011 (0,018) |
| Perciformes | | | | | | |
| Cichlidae | | | | | | |
| <i>Aequidens</i> sp | | | | 0,030 (0,061) | | |
| <i>Cichla</i> sp | | 0,005 (0,013) | 0,004 (0,012) | | | |
| <i>Crenicichla saxatilis</i> | | 0,019 (0,026) | 0,009 (0,015) | | | 0,004 (0,014) |
| <i>Crenicichla</i> sp | 0,007 (0,015) | | 0,013 (0,030) | | | 0,001 (0,006) |
| <i>Crenicichla</i> sp "laranja" | | 0,024 (0,042) | 0,098 (0,156) | | 0,012 (0,020) | 0,053 (0,124) |
| <i>Crenicichla</i> sp "preta" | | | 0,002 (0,009) | | | 0,007 (0,019) |
| <i>Geophagus argyrostictus</i> | | | 0,011 (0,035) | 0,007 (0,022) | 0,002 (0,008) | 0,010 (0,029) |
| <i>Geophagus</i> sp | | | | | | 0,004 (0,011) |
| <i>Retroculus xinguensis</i> | 0,033 (0,047) | | 0,004 (0,012) | 0,004 (0,011) | | |
| <i>Teleocichla</i> sp | 1493 (1622) | 0,005 (0,013) | 0,073 (0,129) | 0,019 (0,056) | | 0,002 (0,013) |
| <i>Crenicichla</i> sp "faixa preta" | 0,180 (0,206) | 0,176 (0,217) | 0,091 (0,076) | 0,033 (0,088) | | 0,001 (0,006) |
| <i>Crenicichla</i> sp "faixa vertical" | 0,047 (0,104) | | | | | |
| <i>Crenicichla</i> sp "dorsal vermelha" | | 0,005 (0,013) | 0,009 (0,020) | | | 0,001 (0,006) |
| <i>Teleocichla</i> sp "malhada" | | 0,105 (0,135) | 0,089 (0,152) | 0,300 (0,328) | 0,104 (0,097) | 0,149 (0,277) |
| <i>Crenicichla</i> sp "ocelo" | | | 0,011 (0,035) | | | |
| <i>Teleocichla</i> sp "rosinha" | 0,047 (0,073) | | | | | |
| Rajiformes | | | | | | |
| Potamotrygonidae | | | | | | |
| <i>Potamotrygon</i> cf. <i>humerosa</i> | | | | | | 0,001 (0,006) |
| <i>Potamotrygon leopoldi</i> | | | | | | 0,004 (0,011) |
| <i>Potamotrygon</i> sp | 0,007 (0,015) | 0,005 (0,013) | | | | |
| Siluriformes | | | | | | |

| | | | |
|---------------------------------|---------------|---------------|---------------|
| Doradidae | | | |
| <i>Lithodoras dorsalis</i> | 0,100 (0,224) | | |
| Loricariidae | | | |
| <i>Baryancistrus</i> sp 2 | 0,019 (0,026) | 0,002 (0,009) | |
| <i>Hopliancistrus tricornis</i> | | 0,002 (0,009) | |
| <i>Loricaria</i> sp | | 0,002 (0,009) | |
| <i>Oligancistrus</i> sp 1 | 0,005 (0,013) | | |
| <i>Panaque nigrolineatus</i> | 0,019 (0,038) | 0,002 (0,009) | |
| <i>Parotocinclus</i> sp n. 10 | 0,013 (0,030) | | |
| <i>Rineloricaria</i> sp | | 0,002 (0,009) | |
| <i>Scobinancistrus aureatus</i> | 0,005 (0,013) | | |
| Pseudopimelodidae | | | |
| <i>Pseudopimelodus</i> sp | | | 0,001 (0,006) |
| Synbranchiformes | | | |
| Synbranchidae | | | |
| <i>Synbranchidae</i> sp | | | 0,001 (0,006) |

Anexo 07A– Densidade (ind.m²) e desvio padrão de espécies de peixes encontrados nos igarapés do rio Xingu de acordo com o setor do rio

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total |
|---|--------------|--------------|--------------|--------------|--------------|
| Characiformes | | | | | |
| Anostomidae | | | | | |
| <i>Leporinus</i> sp | 0.042 | | 0,028(0,008) | 0.025 | 0,031(0,011) |
| <i>Leporinus</i> sp 2 | 0.035 | | | | 0.035 |
| <i>Leporinus maculatus</i> | | | | 0.025 | 0.025 |
| Characidae | | | | | |
| Characidae sp 13 | | 3.65 | | | 3.65 |
| Characidae sp 6 | | 2.4 | | | 2.4 |
| Characidae sp 5 | | 2,195(0,418) | | 0.25 | 1,547(2,16) |
| <i>Bryconamericus</i> aff <i>stramineus</i> | | 1.433 | | | 1.433 |
| Characidae sp 9 | | 0.95 | | | 0.95 |
| Characidae sp 8 | 0.042 | 0.9 | | | 0,471(0,607) |
| Characidae sp 10 | | 0.6 | | | 0.6 |
| <i>Thayeria boehlkei</i> | | 0,375(0,247) | | | 0,375(0,247) |
| Characidae sp 2 | 0,26(0,377) | 0.35 | | 0,027(0,009) | 0,197(0,275) |
| <i>Jupiaba ocellata</i> | | 0.35 | | | 0.35 |
| <i>Hyphessobrycon</i> sp | | 0.325 | 0.134 | | 0,23(0,135) |
| <i>Jupiaba minor</i> | | 0.3 | | | 0.3 |
| <i>Knodus</i> cf <i>savannensis</i> | | 0.255 | | 0,16(0,057) | 0,192(0,068) |
| <i>Knodus</i> sp | | 0.218 | | 0.133 | 0,176(0,254) |
| <i>Creagrutus cracentis</i> | | 0,197(0,031) | | 0,104(0,084) | 0,141(0,079) |
| <i>Moenkhausia oligolepis</i> | 0,063(0,03) | 0.15 | 0,338(0,322) | 0,081(0,076) | 0,187(0,26) |
| <i>Moenkhausia grandisquamis</i> | 0,135(0,106) | 0.133 | 0.06 | | 0,119(0,082) |
| <i>Brycon</i> aff <i>pesu</i> | | 0.125 | | | 0.125 |
| <i>Astyanax</i> sp | | 0.1 | 0,063(0,037) | | 0,075(0,079) |
| Characidae sp 1 | 1.095 | 0,091(0,026) | | 0,459(0,562) | 0,449(0,534) |
| <i>Iguanodectes spilurus</i> | | 0.075 | | | 0.075 |
| <i>Myleus torquatus</i> | | 0.075 | | | 0.075 |
| Characidae sp 12 | | 0.073 | | | 0.073 |
| <i>Thayeria</i> sp | | 0.05 | | | 0.05 |
| <i>Brycon pesu</i> | | 0.033 | | | 0.033 |
| Characidae sp 7 | 0.383 | 0.018 | | | 0,2(3,121) |
| Characidae sp 15 | | 0.018 | | 0.067 | 0,042(0,034) |
| Characidae sp | 6,988(7,469) | | 3,391(5,08) | | 4,74(7,815) |
| <i>Phenacogaster</i> sp | 0,289(0,151) | | 2.015 | 0.175 | 0,519(0,721) |
| <i>Creagrutus</i> sp | 0,115(0,073) | | | | 0,115(0,073) |
| <i>Triportheus curtus</i> | 0,075(0,073) | | | | 0,075(0,073) |
| <i>Poptella</i> sp | 0,073(0,044) | | 0,019(0,011) | | 0,046(0,041) |
| <i>Tetragonopterus chalceus</i> | 0.063 | | | | 0.063 |
| <i>Poptella compressa</i> | 0,043(0,028) | | 0,79(1,036) | | 0,416(0,738) |
| <i>Iguanodectes</i> sp | 0,036(0,011) | | 0,045(0,006) | | 0,04(0,01) |
| <i>Tetragonopterus</i> sp | 0,033(0,013) | | 0.03 | | 0,032(0,04) |
| <i>Ctenobrycon</i> sp | 0.021 | | 0,019(0,011) | | 0,02(0,008) |
| <i>Cynopotamus essequibensis</i> | 0.021 | | | | 0.021 |
| <i>Myleus schomburgkii</i> | 0.021 | | | | 0.021 |
| <i>Roeboexodon guyanensis</i> | 0.021 | | | | 0.021 |
| <i>Astyanax fasciatus</i> | | | | 0.133 | 0.133 |
| <i>Brachychalcinus orbicularis</i> | | | | 0,029(0,006) | 0,029(0,006) |
| <i>Bryconamericus</i> sp | | | 0.09 | | 0.09 |

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total |
|------------------------------------|----------------|----------------|----------------|----------------|--------------|
| <i>Bryconops melanurus</i> | | | 0.027 | 0,061(0,055) | 0,05(0,065) |
| <i>Bryconops</i> sp | | | | 0,066(0,073) | 0,066(0,073) |
| Characidae sp 14 | | | | 0.075 | 0.075 |
| Characidae sp 16 | | | | 0.025 | 0.025 |
| Characidae sp 17 | | | | 0.025 | 0.025 |
| Characidae sp 3 | | | | 0,16(0,166) | 0,16(0,166) |
| Characidae sp 4 | | | | 0.06 | 0.06 |
| <i>Hemigrammus marginatus</i> | | | | 0.1 | 0.1 |
| <i>Hemigrammus tridens</i> | | | 0.045 | | 0.045 |
| <i>Hyphessobrycon cf copelandi</i> | | | | 0,137(0,075) | 0,137(0,123) |
| <i>Jupiaba cf ocellata</i> | | | | 0.022 | 0.022 |
| <i>Moenkhausia lepidura</i> | | | | 0.075 | 0.075 |
| <i>Phenacogaster pectinatus</i> | | | 0.761 | | 0.761 |
| Chilodontidae | | | | | |
| <i>Caenotropus labyrinthicus</i> | 0.021 | | | | 0.021 |
| Crenuchidae | | | | | |
| Crenuchidae spp | 0,166(0,063) | | | | 0,166(0,962) |
| <i>Characidium fasciatum</i> | | 0,091(0,026) | | 0,136(0,067) | 0,129(0,064) |
| <i>Characidium</i> sp | 0,534(0,11) | | 0,35(0,298) | | 0,393(0,274) |
| <i>Characidium</i> sp 4 | 0.042 | | | | 0.042 |
| Curimatidae | | | | | |
| <i>Cyphocharax spiluroopsis</i> | 0.211 | 0.018 | | | 0,114(0,136) |
| <i>Cyphocharax</i> sp | 0,57(0,469) | | | | 0,57(0,469) |
| Curimatidae sp | 0,261(0,221) | | 0,497(0,279) | | 0,379(0,246) |
| <i>Cyphocharax spilurus</i> | 0,1(0,044) | | | | 0,1(0,044) |
| <i>Curimatella</i> sp | 0.084 | | | | 0.084 |
| <i>Curimatella meyeri</i> | 0.021 | | | | 0.021 |
| <i>Cyphocharax gouldingi</i> | | | | 0.02 | 0.02 |
| Erythrinidae | | | | | |
| <i>Hoplias malabaricus</i> | 0,175(0,05) | 0,063(0,018) | 0,046(0,003) | 0.033 | 0,081(0,088) |
| <i>Hoplerythrinus unitaeniatus</i> | 0,028(0,01) | | 0.011 | | 0,022(0,018) |
| <i>Hoplias macrophthalmus</i> | | | 0.022 | | 0.022 |
| <i>Hoplias</i> sp | | | 0.05 | | 0.05 |
| Gasteropelecidae | | | | | |
| Gasteropelecidae sp | | | 0,039(0,016) | | 0,039(0,016) |
| <i>Gasteropelecus sternicla</i> | | | | 0.033 | 0.033 |
| Hemiodontidae | | | | | |
| <i>Hemiodus goeldii</i> | | 0.025 | | | 0.025 |
| <i>Hemiodus</i> sp | | 0.025 | | | 0.025 |
| Lebiasinidae | | | | | |
| <i>Copeina</i> sp | | | 0,089(0,047) | | 0,089(0,047) |
| Prochilodontidae | | | | | |
| <i>Prochilodus</i> sp | | | 0.054 | | 0.054 |
| Cyprinodontiformes | | | | | |
| Poeciliidae | | | | | |
| <i>Poecilia</i> sp | | 1.333 | | | 1.333 |
| Poeciliidae sp | 0,135(0,117) | 0,37(0,589) | 0,467(0,407) | 0.033 | 0,258(0,342) |
| Rivulidae | | | | | |
| Rivulidae sp | | | | 0.027 | 0.027 |
| <i>Rivulus</i> sp | | | 0,051(0,032) | | 0,051(0,032) |
| Gymnotiformes | | | | | |
| Gymnotidae | | | | | |

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total |
|---|----------------|----------------|----------------|----------------|--------------|
| <i>Gymnotus</i> sp | | | 0.045 | | 0.045 |
| Hypopomidae | | | | | |
| <i>Brachyhypopomus beebei</i> | | | 0.03 | | 0.03 |
| Rhamphichthyidae | | | | | |
| <i>Gymnorhamphichthys cf hypostomus</i> | | | | 0,037(0,015) | 0,037(0,016) |
| <i>Gymnorhamphichthys</i> sp | | | 0,154(0,097) | | 0,154(0,097) |
| Perciformes | | | | | |
| Cichlidae | | | | | |
| <i>Apistogramma</i> sp | 0,792(1,243) | 0,15(0) | 2,61(3,759) | 0,042(0,021) | 1,226(2,469) |
| <i>Retroculus xinguensis</i> | | 0.05 | | | 0.05 |
| <i>Apistogramma eunotus</i> | | 0.033 | | | 0.033 |
| <i>Crenicichla lepidota</i> | | 0.033 | | | 0.033 |
| <i>Cichla</i> sp | | 0,029(0,006) | | | 0,029(0,006) |
| <i>Crenicichla</i> sp | | 0.018 | 0,076(0,099) | 0,031(0,003) | 0,055(0,079) |
| Cichlidae sp | 0.104 | | | | 0.104 |
| <i>Cichla melaniae</i> | 0.042 | | | | 0.042 |
| <i>Satanoperca jurupari</i> | 0.042 | | | | 0.042 |
| Cichlasomatinae sp | 0.021 | | 0,051(0,032) | | 0,041(0,028) |
| <i>Aequidens</i> sp | | | | 0.025 | 0.025 |
| Cichlidae sp | | | 0,024(0,004) | | 0,024(0,114) |
| Siluriformes | | | | | |
| Aspredinidae | | | | | |
| <i>Bunocephalus</i> sp | 0.021 | | 0,39(0,488) | | 0,267(0,405) |
| Callichthyidae | | | | | |
| <i>Aspidoras</i> sp | 0,053(0,035) | 0.35 | | | 0,112(0,192) |
| <i>Aspidoras cf maculosus</i> | | 0.233 | | | 0.233 |
| <i>Corydoras</i> sp | 0,424(0,198) | | 0,586(0,153) | | 0,465(0,192) |
| Heptapteridae | | | | | |
| <i>Pimelodella cristata</i> | | 0.018 | | 0.027 | 0,023(0,006) |
| <i>Rhandia</i> sp | 0,169(0,227) | | 0,06(0,052) | | 0,114(0,177) |
| <i>Heptapterus</i> sp | | | | 0.022 | 0.022 |
| Loricariidae | | | | | |
| Loricariidae sp 1 | | 0.2 | | 0,039(0,016) | 0,079(0,081) |
| Loricariidae sp 2 | | 0.05 | | 0,041(0,011) | 0,043(0,01) |
| <i>Rineloricaria cf platyura</i> | | 0.033 | | | 0.033 |
| <i>Otocinclus</i> sp | 1,27(0,786) | | 0.057 | 0,09(0,062) | 0,578(0,774) |
| Loricariidae sp | 0,242(0,224) | | | 0,042(0,012) | 0,142(0,173) |
| <i>Loricaria</i> sp | 0.104 | | | | 0.104 |
| <i>Hypostomus plecostomus</i> | 0.035 | | 0,109(0,138) | | 0,084(0,117) |
| <i>Ancistrus</i> sp | | | 0.05 | | 0.05 |
| <i>Ancistrus</i> sp bola | | | | 0.022 | 0.022 |
| Hypoptopomatinae sp | | | 0.011 | | 0.011 |
| Hypoptopomatinae sp 1 | | | 0.045 | | 0.045 |
| Loricariinae sp | | | 0,073(0,087) | | 0,073(0,087) |
| <i>Squaliforma emarginata</i> | | | 0.021 | | 0.021 |
| Pimelodidae | | | | | |
| Pimelodidae sp | | | 0,032(0,002) | | 0,032(0) |
| Pseudopimelodidae | | | | | |
| <i>Pseudopimelodus</i> sp | | | 0.041 | 0.022 | 0,032(0,034) |
| Trichomycteridae | | | | | |
| <i>Ituglanis</i> sp | | 0.036 | | | 0.036 |
| Trichomycteridae sp | 0,05(0,022) | 0.018 | 0,036(0,012) | | 0,038(0,022) |

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total |
|-------------------------------|----------------|----------------|----------------|----------------|--------------|
| Synbranchiformes | | | | | |
| Synbranchidae | | | | | |
| <i>Synbranchus</i> sp | 0,033(0,013) | 0.018 | 0,186(0,199) | | 0,091(0,154) |

Anexo 07B– Biomassa (g.m²) e desvio padrão de espécies de peixes encontrados nos igarapés do rio Xingu de acordo com o setor do rio

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total |
|--------------------------------------|--------------|--------------|--------------|--------------|--------------|
| Characiformes | | | | | |
| Anostomidae | | | | | |
| <i>Leporinus maculatus</i> | | | | 0.035 | 0.035 |
| <i>Leporinus</i> sp | 0.114 | | 0,175(0,181) | 0.049 | 0,128(0,12) |
| <i>Leporinus</i> sp 2 | 0.078 | | | | 0.078 |
| Characidae | | | | | |
| <i>Astyanax fasciatus</i> | | | | 0.38 | 0.38 |
| <i>Astyanax</i> sp | | 0.073 | 0,255(0,261) | | 0,194(0,311) |
| <i>Brachychalcinus orbicularis</i> | | | | 0,145(0,078) | 0,145(0,078) |
| <i>Brycon aff pesu</i> | | 0.354 | | | 0.354 |
| <i>Brycon pesu</i> | | 0.127 | | | 0.127 |
| <i>Bryconamericus aff stramineus</i> | | 0.277 | | | 0.277 |
| <i>Bryconamericus</i> sp | | | 0.011 | | 0.011 |
| <i>Bryconops melanurus</i> | | | 0.082 | 0,165(0,17) | 0,137(0,201) |
| <i>Bryconops</i> sp | | | | 0,032(0,011) | 0,032(0,011) |
| <i>Characidae</i> sp | 2,277(2,303) | | 0,703(1,077) | | 1,294(2,157) |
| <i>Characidae</i> sp 1 | 0.407 | 0,025(0,017) | | 0,199(0,201) | 0,185(0,196) |
| <i>Characidae</i> sp 10 | | 0.058 | | | 0.058 |
| <i>Characidae</i> sp 12 | | 0.104 | | | 0.104 |
| <i>Characidae</i> sp 13 | | 0.418 | | | 0.418 |
| <i>Characidae</i> sp 14 | | | | 0.016 | 0.016 |
| <i>Characidae</i> sp 15 | | 0.013 | | 0.025 | 0,019(0,009) |
| <i>Characidae</i> sp 16 | | | | 0.007 | 0.007 |
| <i>Characidae</i> sp 17 | | | | 0.003 | 0.003 |
| <i>Characidae</i> sp 2 | 0,158(0,225) | 0.201 | | 0,011(0,005) | 0,116(0,165) |
| <i>Characidae</i> sp 3 | | | | 0,022(0,025) | 0,022(0,025) |
| <i>Characidae</i> sp 4 | | | | 0.003 | 0.003 |
| <i>Characidae</i> sp 5 | | 0,329(0,023) | | 0.046 | 0,234(0,327) |
| <i>Characidae</i> sp 6 | | 0.083 | | | 0.083 |
| <i>Characidae</i> sp 7 | 0.101 | 0.002 | | | 0,052(0,083) |
| <i>Characidae</i> sp 8 | 0.004 | 0.077 | | | 0,04(0,051) |
| <i>Characidae</i> sp 9 | | 0.099 | | | 0.099 |
| <i>Creagrutus cracentis</i> | | 0,025(0,01) | | 0,086(0,068) | 0,061(0,059) |
| <i>Creagrutus</i> sp | 0,04(0,021) | | | | 0,04(0,021) |
| <i>Ctenobrycon</i> sp | 0.027 | | 0,031(0,029) | | 0,03(0,021) |
| <i>Cynopotamus essequeibensis</i> | 0.029 | | | | 0.029 |
| <i>Hemigrammus marginatus</i> | | | | 0.04 | 0.04 |
| <i>Hemigrammus tridens</i> | | | 0.011 | | 0.011 |
| <i>Hyphessobrycon cf copelandi</i> | | | | 0,035(0,017) | 0,035(0,081) |
| <i>Hyphessobrycon</i> sp | | 0.04 | 0.029 | | 0,034(0,008) |
| <i>Iguanodectes</i> sp | 0,019(0,014) | | 0,049(0,021) | | 0,031(0,022) |
| <i>Iguanodectes spilurus</i> | | 0.051 | | | 0.051 |
| <i>Jupiaba cf ocellata</i> | | | | 0.031 | 0.031 |
| <i>Jupiaba minor</i> | | 0.041 | | | 0.041 |
| <i>Jupiaba ocellata</i> | | 0.24 | | | 0.24 |
| <i>Knodus</i> sp | | 0.029 | | 0.065 | 0,047(0,274) |
| <i>Knodus cf savannensis</i> | | 0.037 | | 0,036(0,004) | 0,036(0) |
| <i>Moenkhausia grandisquamis</i> | 0,174(0,163) | 0.08 | 0.068 | | 0,134(0,128) |
| <i>Moenkhausia lepidura</i> | | | | 0.035 | 0.035 |

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total | |
|------------------------------------|----------------|----------------|----------------|----------------|--------------|---------------|
| <i>Moenkhausia oligolepis</i> | 0,062(0,034) | | 0.11 | 0,463(0,505) | 0,136(0,154) | 0,25(0,42) |
| <i>Myleus schomburgkii</i> | 0.021 | | | | | 0.021 |
| <i>Myleus torquatus</i> | | | 0.221 | | | 0.221 |
| <i>Phenacogaster pectinatus</i> | | | | 0.262 | | 0.262 |
| <i>Phenacogaster</i> sp | 0,116(0,058) | | | 0.581 | 0.054 | 0,173(0,211) |
| <i>Poptella compressa</i> | 0,023(0,023) | | | 0,542(0,627) | | 0,283(0,47) |
| <i>Poptella</i> sp | 0,028(0,017) | | | 0,033(0,034) | | 0,031(0,022) |
| <i>Roeboexodon guyanensis</i> | 0.079 | | | | | 0.079 |
| <i>Tetragonopterus chalceus</i> | 0.167 | | | | | 0.167 |
| <i>Tetragonopterus</i> sp | 0,046(0,027) | | | 0.055 | | 0,049(0,146) |
| <i>Thayeria boehlkei</i> | | 0,104(0,006) | | | | 0,104(0) |
| <i>Thayeria</i> sp | | 0.007 | | | | 0.007 |
| <i>Triportheus curtus</i> | 0,113(0,096) | | | | | 0,113(0,096) |
| Chilodontidae | | | | | | |
| <i>Caenotropus labyrinthicus</i> | 0.08 | | | | | 0.08 |
| Crenuchidae | | | | | | |
| Crenuchidae spp | 0,035(0,018) | | | | | 0,035(0,08) |
| <i>Characidium fasciatum</i> | | 0,023(0,006) | | 0,036(0,015) | | 0,034(0,014) |
| <i>Characidium</i> sp | 0,147(0,036) | | 0,078(0,065) | | | 0,094(0,065) |
| <i>Characidium</i> sp 4 | 0.008 | | | | | 0.008 |
| Curimatidae | | | | | | |
| <i>Curimatella meyeri</i> | 0.081 | | | | | 0.081 |
| <i>Curimatella</i> sp | 0.206 | | | | | 0.206 |
| <i>Curimatidae</i> sp | 0,32(0,254) | | 0,328(0,063) | | | 0,324(0,151) |
| <i>Cyphocharax gouldingi</i> | | | | 0.054 | | 0.054 |
| <i>Cyphocharax</i> sp | 0,77(0,768) | | | | | 0,77(0,768) |
| <i>Cyphocharax spiluroopsis</i> | 0.236 | 0.092 | | | | 0,164(0,102) |
| <i>Cyphocharax spilurus</i> | 0,121(0,041) | | | | | 0,121(0,041) |
| <i>Hoplerythrinus unitaeniatus</i> | 6,303(1,521) | | 2.876 | | | 5,161(6,709) |
| Erythrinidae | | | | | | |
| <i>Hoplias macrophthalmus</i> | | | | 0.546 | | 0.546 |
| <i>Hoplias malabaricus</i> | 32,404(2,107) | 0,047(0,002) | 4,583(4,675) | | 0.042 | 9,837(17,435) |
| <i>Hoplias</i> sp | | | | 0.106 | | 0.106 |
| Gasteropelecidae | | | | | | |
| <i>Gasteropelecidae</i> sp | | | 0,026(0,014) | | | 0,026(0,014) |
| <i>Gasteropelecus sternicla</i> | | | | | 0.003 | 0.003 |
| Hemiodontidae | | | | | | |
| <i>Hemiodus goeldii</i> | | | 0.005 | | | 0.005 |
| <i>Hemiodus</i> sp | | | 0.004 | | | 0.004 |
| Lebiasinidae | | | | | | |
| <i>Copeina</i> sp | | | 0,012(0,008) | | | 0,012(0,008) |
| Prochilodontidae | | | | | | |
| <i>Prochilodus</i> sp | | | | 2.568 | | 2.568 |
| Cyprinodontiformes | | | | | | |
| Poeciliidae | | | | | | |
| <i>Poecilia</i> sp | | | 0.073 | | | 0.073 |
| <i>Poeciliidae</i> sp | 0,014(0,018) | 0,007(0,01) | 0,039(0,042) | | 0 | 0,017(0,064) |
| Rivulidae | | | | | | |
| <i>Rivulidae</i> sp | | | | | 0.013 | 0.013 |
| <i>Rivulus</i> sp | | | 0,014(0,002) | | | 0,014(0,002) |
| Gymnotiformes | | | | | | |
| Gymnotidae | | | | | | |

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total |
|---|----------------|----------------|----------------|----------------|---------------|
| <i>Gymnotus</i> sp | | | | 0.228 | 0.228 |
| Hypopomidae | | | | | |
| <i>Brachyhypopomus beebei</i> | | | | 0.203 | 0.203 |
| Rhamphichthyidae | | | | | |
| <i>Gymnorhamphichthys cf hypostomus</i> | | | | 0,042(0,031) | 0,042(0,057) |
| <i>Gymnorhamphichthys</i> sp | | | 0,108(0,072) | | 0,108(0,072) |
| Perciformes | | | | | |
| Cichlidae | | | | | |
| <i>Aequidens</i> sp | | | | 0.104 | 0.104 |
| <i>Apistogramma eunotus</i> | | 0.003 | | | 0.003 |
| <i>Apistogramma</i> sp | 0,169(0,252) | 0,035(0,006) | 0,372(0,517) | 0,005(0,004) | 0,196(0,354) |
| <i>Cichla melaniae</i> | 43.754 | | | | 43.754 |
| <i>Cichla</i> sp | | 0,053(0,038) | | | 0,053(0,038) |
| Cichlasomatinae sp | 0.759 | | 0,785(0,922) | | 0,776(0,652) |
| Cichlidae sp | 0.027 | | | | 0.027 |
| Cichlidae sp | | | 0,092(0,043) | | 0,092(0,101) |
| <i>Crenicichla lepidota</i> | | 0.193 | | | 0.193 |
| <i>Crenicichla</i> sp | | 0.008 | 0,091(0,13) | 0,066(0,02) | 0,072(0,163) |
| <i>Retroculus xinguensis</i> | | 0.059 | | | 0.059 |
| <i>Satanoperca jurupari</i> | 1.898 | | | | 1.898 |
| Siluriformes | | | | | |
| Aspredinidae | | | | | |
| <i>Bunocephalus</i> sp | 0.005 | | 0,555(0,721) | | 0,372(0,601) |
| Callichthyidae | | | | | |
| <i>Aspidoras cf maculosus</i> | | 0.14 | | | 0.14 |
| <i>Aspidoras</i> sp | 0,025(0,023) | 0.148 | | | 0,049(0,117) |
| <i>Corydoras</i> sp | 0,129(0,076) | | 0,087(0,114) | | 0,119(0,08) |
| Heptapteridae | | | | | |
| <i>Heptapterus</i> sp | | | | 0.002 | 0.002 |
| <i>Pimelodella cristata</i> | | 0.013 | | 0.054 | 0,034(0,029) |
| <i>Rhandia</i> sp | 0,092(0,137) | | 0,055(0,03) | | 0,074(0,095) |
| Loricariidae | | | | | |
| <i>Ancistrus</i> sp | | | 0.097 | | 0.097 |
| <i>Ancistrus</i> sp Bola | | | | 0.017 | 0.017 |
| Hypoptopomatinae sp | | | 0.001 | | 0.001 |
| Hypoptopomatinae sp 1 | | | 0.006 | | 0.006 |
| <i>Hypostomus plecostomus</i> | 1.776 | | 7,665(10,096) | | 5,702(10,545) |
| <i>Loricaria</i> sp | 0.075 | | | | 0.075 |
| Loricariidae sp | 0,239(0,192) | | | 0,002(0,003) | 0,121(0,176) |
| Loricariidae sp 1 | | 0.007 | | 0,002(0,001) | 0,003(0,002) |
| Loricariidae sp 2 | | 0.006 | | 0,006(0,005) | 0,006(0,004) |
| Loricariinae sp | | | 0,216(0,207) | | 0,216(0,207) |
| <i>Otocinclus</i> sp | 0,31(0,208) | | 0.014 | 0,026(0,019) | 0,143(0,193) |
| <i>Rineloricaria cf platyura</i> | | 0.067 | | | 0.067 |
| <i>Squaliforma emarginata</i> | | | 0.118 | | 0.118 |
| Pimelodidae | | | | | |
| Pimelodidae sp | | | 0,113(0,139) | | 0,113(0,139) |
| Pseudopimelodidae | | | | | |
| <i>Pseudopimelodus</i> sp | | | 0.052 | 0.031 | 0,041(3,572) |
| Trichomycteridae | | | | | |
| <i>Ituglanis</i> sp | | 0.003 | | | 0.003 |
| Trichomycteridae sp | 0,059(0,016) | 0.002 | 0,006(0,002) | | 0,027(0,031) |

| Ordem/Família/Espécies | I S | I E | V S | V E | Total |
|-------------------------------|----------------|----------------|----------------|----------------|--------------|
| Synbranchiformes | | | | | |
| Synbranchidae | | | | | |
| <i>Synbranchus</i> sp | 0,047(0,029) | | 0.003 | 0,122(0,069) | 0,068(0,065) |

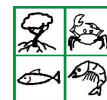
Anexo 08 - Localização e características dos pontos de coleta do ictioplâncton

| Ponto | Coordenadas (S/W) | Setor | Local | Biótopo | Habitat |
|-------|--------------------------|-------|----------------|-----------|---------------------|
| 1 | 03°48.942 / 52°37.092 | I | Iriri | Remanso | Meio / Superfície |
| 2 | 03°48.942 / 52°37.092 | I | Iriri | Remanso | Meio / Fundo |
| 3 | 03°48.942 / 52°37.092 | I | Iriri | Inundação | Margem / Superfície |
| 4 | 03°45.799 / 52°35.261 | I | Ig. Terra nova | Igarapé | Meio / Superfície |
| 5 | 03°34.973 / 52°23.769 | II | L. Ilha grande | Lagoa | Meio / Superfície |
| 6 | 03°34.973 / 52°23.769 | II | L. Ilha grande | Lagoa | Meio / Fundo |
| 7 | 03°34.973 / 52°23.769 | II | L. Ilha grande | Lagoa | Margem / Superfície |
| 8 | 03°33'610 / 52°22'900 | II | Pir. Juvenal | Inundação | Meio / Superfície |
| 9 | 03°33.995 / 52°21.608 | II | Pir. Soledade | Inundação | Meio / Superfície |
| 10 | 03°20.768 / 52°11.037 | II | Gorg. da Rita | Pedrais | Meio / Superfície |
| 11 | 03°20.768 / 52°11.037 | II | Gorg. da Rita | Pedrais | Meio / Fundo |
| 12 | 03°20.768 / 52°11.037 | II | Gorg. da Rita | Inundação | Margem / Superfície |
| 13 | 03°20.104 / 51°59.658 | II | Dona Julia | Remanso | Meio / Superfície |
| 14 | 03°20.104 / 51°59.658 | II | Dona Julia | Remanso | Meio / Fundo |
| 15 | 03°20.104 / 51°59.658 | II | Dona Julia | Inundação | Margem / Superfície |
| 16 | 03°22.399 / 51°56.970 | V | Ig. Galhoso | Igarapé | Meio / Superfície |
| 17 | 03°25.314 / 51°55.909 | III | Arroz Crú | Remanso | Meio / Superfície |
| 18 | 03°25.314 / 51°55.909 | III | Arroz Crú | Remanso | Meio / Fundo |
| 19 | 03°25.314 / 51°55.909 | III | Arroz Crú | Inundação | Margem / Superfície |
| 23 | 03°45.727 / 52°35.213 | III | Bacajá / Xingu | Pedrais | Meio / Superfície |
| 24 | 03°45.727 / 52°35.213 | III | Bacajá / Xingu | Pedrais | Meio / Fundo |
| 25 | 03°45.727 / 52°35.213 | III | Bacajá / Xingu | Inundação | Margem / Superfície |
| 20 | 03°45.738 / 52°35.225 | VI | Bacajá | Calha | Meio / Superfície |
| 21 | 03°45.738 / 52°35.225 | VI | Bacajá | Calha | Meio / Fundo |
| 22 | 03°45.738 / 52°35.225 | VI | Bacajá | Inundação | Margem / Superfície |
| 26 | 03°45.715 / 52°35.201 | VI | Grota Bacajá | Inundação | Meio / Superfície |
| 27 | 03°07.542 / 51°41.522 | IV | Belo Monte | Pedrais | Meio / Superfície |
| 28 | 03°07.542 / 51°41.522 | IV | Belo Monte | Pedrais | Meio / Fundo |
| 29 | 03°07.542 / 51°41.522 | IV | Belo Monte | Inundação | Margem / Superfície |
| 30 | 02°53.329 / 51°56.459 | IV | Vitória | Remanso | Meio / Superfície |
| 31 | 02°53.329 / 51°56.459 | IV | Vitória | Remanso | Meio / Fundo |
| 32 | 02°53.329 / 51°56.459 | IV | Vitória | Inundação | Margem / Superfície |
| 33 | 02°51.931 / 51°54.198 | IV | Lg. Cajuí | Lagoa | Meio / Superfície |
| 34 | 02°51.931 / 51°54.198 | IV | Lg. Cajuí | Lagoa | Meio / Fundo |
| 35 | 02°51.931 / 51°54.198 | IV | Lg. Cajuí | Lagoa | Margem / Superfície |
| 36 | 02°54.519 / 51°53.770 | IV | Ponta de Pedra | Inundação | Meio / Superfície |

ANEXO 09 – Formulário de pesquisa de desembarque pesqueira



UNIVERSIDADE FEDERAL DO PARÁ
CENTRO DE CIÊNCIAS BIOLÓGICAS
 Laboratório de biologia pesqueira e manejo de recursos aquáticos



ANEXOS – FORMULÁRIOS

ESTATÍSTICA DE DESEMBARQUE

Nome do Pescador: _____ Apellido: _____

Tipo de Embarcação:

() Barco com motor de centro () Rabeta () Voadeira () Canoa a remo () Geleira () Transporte rodoviário

Comprimento da embarcação: _____ Força do motor (HP) _____ Embarcação própria: SIM () NÃO ()

Data da saída: _____ Número de pescadores: _____ Data de chegada: _____

Tipo de pescaria: () Consumo () Ornamental

| Arte | Tamanho | Arte | Tamanho |
|---------------|---------|----------|---------|
| Malhadeira | | Arrastão | |
| Linha e anzol | | Arpão | |
| Flecha | | Espinhel | |
| Tarrafa | | Zagaia | |
| Outras | | | |

Destino do pescado

() Atravessador - Nome dele: _____

() Direto ao consumidor

() Outros - Especifique: _____

CAPTURA

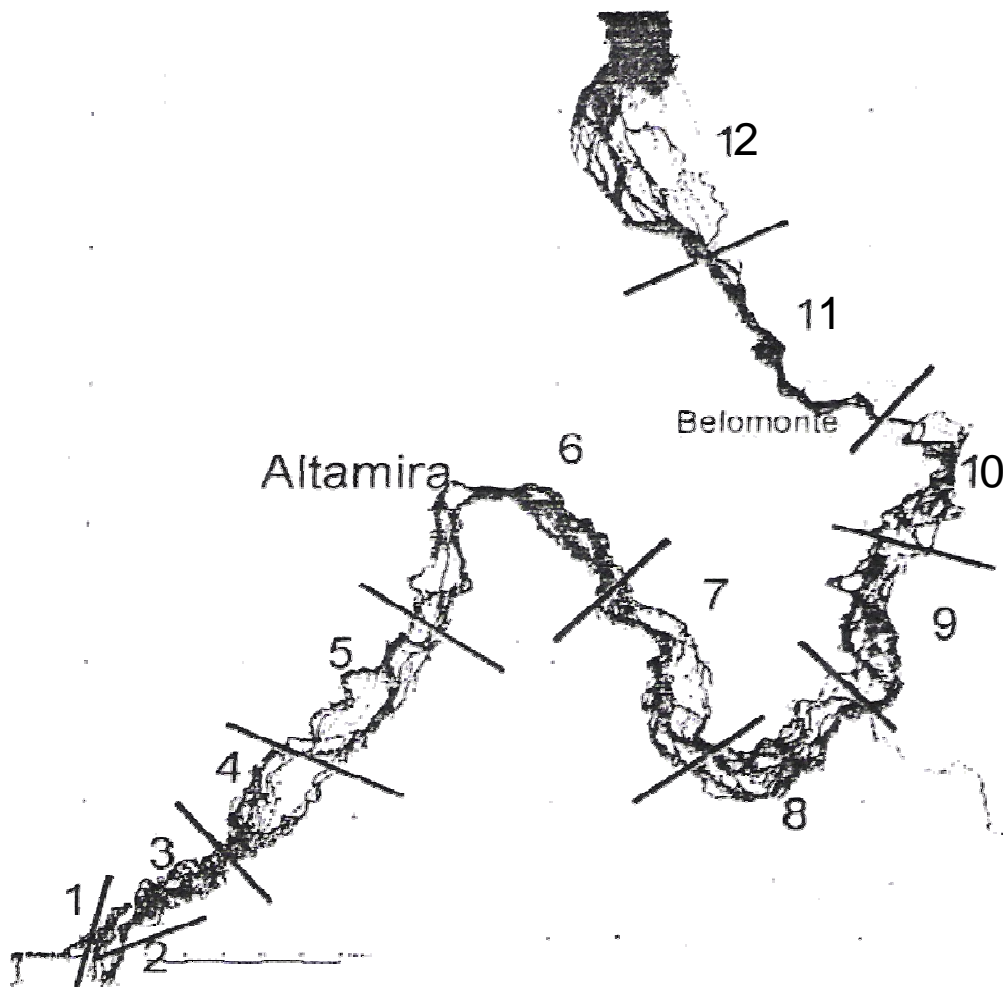
| Espécie | KG | Unidades | Preço | Espécie | KG | Unidades | Preço |
|-----------------------|----|----------|-------|---------------|----|----------|-------|
| Acarí aba laranja | | | | Curimata | | | |
| Acarí Alicate | | | | Corvina | | | |
| Acarí Amarelinho | | | | Dourada | | | |
| Acarí Arabia | | | | Erana | | | |
| Acarí Assacu Pirarara | | | | Fidalgo | | | |
| Acarí Boi de Botas | | | | Filhote | | | |
| Acarí Bola Azul | | | | Flexeira | | | |
| Acarí Bola Branca | | | | Mapara | | | |
| Acarí Cara Chata | | | | Mocinha | | | |
| Acarai Cutia Preto | | | | Pacu | | | |
| Acarí Onça | | | | Pacu Capivara | | | |
| Acarí Picota Ouro | | | | Pescada | | | |
| Acarí Preto Velho | | | | Piau | | | |
| Acarí Tigre | | | | Piranambu | | | |
| Acarí Tigre do Poço | | | | Piranha | | | |
| Acarí Zebra | | | | Pirarucu | | | |
| Acarí Zebra Marron | | | | Surubim | | | |
| Amarelo | | | | Tambaqui | | | |
| Apapa | | | | Traira | | | |
| Ariduia | | | | Trairão | | | |
| Ariru | | | | Tucunare | | | |
| Aruana | | | | Peixe salgado | | | |
| Barba Chata | | | | Salada | | | |
| Branquinha | | | | outros | | | |
| Cachorra | | | | | | | |
| Cará | | | | | | | |

CONTINUAÇÃO

MARQUE NO MAPA ABAIXO A REGIÃO DO LOCAL DE PESCA

- 1 Irir
- 2 Xingu acima do Irir
- 3 Xingu / Irir até Porcão
- 4 Porcão até Boa Esperança (final da Ilha Grande)
- 5 Boa Esperança até Gorgulho da Rita
- 6 Gorgulho da Rita até Cotovelo
- 7 Cotovelo até Ilha da Fazenda
- 8 Ilha da Fazenda até Bacaja
- 9 Bacaja até Ceneq
- 10 Ceneq até Belo Monte
- 11 Belo Monte Vitoria
- 12 Jusante de Vitoria

MAPA DO XINGÚ



Nome do local de pesca: _____

Ambiente (habitat):

Canal do rio Lago Remansos Pé de pedras
corredeiras Poço Furos Praias Igapó

Fundo do ambiente:

Lama Areia Pedra

Valor total gasto na pescaria R\$ _____

Data da Coleta: _____ Digitador: _____

Nome do coletor: _____ Data da Digitação: _____

Porto de coleta: _____



ESTATÍSTICAS DE GUIAS DE TRÂNSITO DE PEIXES ORNAMENTAIS DE ÁGUAS CONTINENTAIS

ALTAMIRA/PA - ESTATÍSTICAS POR ESPÉCIE

| Nome Científico | Número de registros | Preço médio por unidade | Número de exemplares | Valor total |
|-------------------------------------|---------------------|-------------------------|----------------------|----------------|
| <i>Baryancistrus</i> sp. | 662 | R\$ 0,64 | 323543 | R\$ 200.016,00 |
| <i>Peckoltia</i> spp | 564 | R\$ 0,66 | 121711 | R\$ 74.144,50 |
| <i>Scobiancistrus</i> sp. | 567 | R\$ 0,73 | 45625 | R\$ 32.835,10 |
| <i>Pseudocanthicus leopardus</i> | 513 | R\$ 1,17 | 18513 | R\$ 21.099,10 |
| <i>Ancistrus</i> spp. | 290 | R\$ 0,62 | 32846 | R\$ 20.331,50 |
| <i>Hypostomus</i> sp. | 368 | R\$ 0,71 | 23488 | R\$ 14.158,70 |
| <i>Spectracanthicus murinus</i> | 270 | R\$ 0,66 | 23128 | R\$ 14.078,00 |
| <i>Oligancistrus punctatissimus</i> | 214 | R\$ 0,54 | 26257 | R\$ 14.025,50 |
| <i>Parancistrus aurantiflavus</i> | 105 | R\$ 0,93 | 9559 | R\$ 9.068,00 |
| <i>Crenichthys alta</i> | 42 | R\$ 0,73 | 11117 | R\$ 4.360,60 |
| <i>Hopliancistrus tricomis</i> | 138 | R\$ 0,52 | 8023 | R\$ 4.203,20 |
| <i>Crenichthys regani</i> | 30 | R\$ 0,29 | 18720 | R\$ 4.198,00 |
| <i>Leporocanthicus galaxias</i> | 134 | R\$ 0,67 | 5449 | R\$ 3.332,00 |
| <i>Mylius rubripinnis</i> | 34 | R\$ 0,34 | 4791 | R\$ 1.724,20 |
| <i>Tatia autopygia</i> | 15 | R\$ 0,92 | 1768 | R\$ 1.624,00 |
| <i>Aplistogramma agassizii</i> | 24 | R\$ 0,33 | 5445 | R\$ 1.594,50 |
| <i>Serrasalmus hollandi</i> | 56 | R\$ 0,84 | 1749 | R\$ 1.360,50 |
| <i>Geophagus altifrons</i> | 23 | R\$ 0,40 | 2522 | R\$ 966,40 |
| <i>Corydoras julli</i> | 7 | R\$ 0,37 | 2290 | R\$ 857,00 |
| <i>Moenkhausia dichroua</i> | 5 | R\$ 0,18 | 6180 | R\$ 814,00 |
| <i>Moenkhausia affinis</i> | 8 | R\$ 0,19 | 4050 | R\$ 760,00 |
| <i>Aplistogramma combrase</i> | 4 | R\$ 0,35 | 1400 | R\$ 490,00 |
| <i>Corydoras aeneus</i> | 10 | R\$ 0,18 | 4450 | R\$ 474,50 |
| <i>Rineloricaria fallax</i> | 8 | R\$ 1,00 | 465 | R\$ 465,00 |
| <i>Corydoras schwanzi</i> | 4 | R\$ 0,35 | 900 | R\$ 320,00 |
| <i>Moenkhausia gracillima</i> | 4 | R\$ 0,19 | 1810 | R\$ 308,00 |
| <i>Symphysodon aequilasciatus</i> | 4 | R\$ 3,50 | 114 | R\$ 300,00 |

| Nome Científico | Número de registros | Preço médio por unidade | Número de exemplares | Valor total |
|------------------------------------|---------------------|-------------------------|----------------------|-----------------------|
| <i>Rivulus punctatus</i> | 6 | R\$ 0,23 | 1200 | R\$ 260,00 |
| <i>Gymnocorymbus terezae</i> | 3 | R\$ 0,20 | 4560 | R\$ 255,00 |
| <i>Moenkhausia lepidura</i> | 4 | R\$ 0,24 | 900 | R\$ 198,50 |
| <i>Corydoras punctatus</i> | 6 | R\$ 0,28 | 590 | R\$ 142,50 |
| <i>Pyrrhulina laevis</i> | 1 | R\$ 0,30 | 400 | R\$ 120,00 |
| <i>Trigonosteleus strigabundus</i> | 4 | R\$ 1,50 | 108 | R\$ 113,00 |
| <i>Salanopoma jurupari</i> | 3 | R\$ 0,27 | 520 | R\$ 100,00 |
| <i>Symphysodon discus</i> | 3 | R\$ 1,67 | 70 | R\$ 90,00 |
| <i>Parachanna axelrodi</i> | 1 | R\$ 1,00 | 70 | R\$ 70,00 |
| <i>Corydoras acutus</i> | 3 | R\$ 0,20 | 317 | R\$ 63,40 |
| <i>Abramites hypostomoides</i> | 1 | R\$ 0,60 | 100 | R\$ 60,00 |
| <i>Crenicichla notophthalmus</i> | 3 | R\$ 0,23 | 296 | R\$ 50,80 |
| <i>Leporacanthicus joseilmae</i> | 6 | R\$ 0,60 | 86 | R\$ 55,50 |
| <i>Amblydoras hancockii</i> | 2 | R\$ 25,25 | 2 | R\$ 50,50 |
| <i>Moenkhausia megalops</i> | 2 | R\$ 0,40 | 130 | R\$ 45,00 |
| <i>Cichlasoma festae</i> | 2 | R\$ 0,50 | 130 | R\$ 44,00 |
| <i>Bryconops caudomaculatus</i> | 2 | R\$ 0,60 | 61 | R\$ 42,50 |
| <i>Copella Arnoldo</i> | 2 | R\$ 0,25 | 130 | R\$ 36,00 |
| <i>Pterophyllum scalare</i> | 1 | R\$ 0,90 | 30 | R\$ 27,00 |
| <i>Corydoras agassizii</i> | 1 | R\$ 0,30 | 50 | R\$ 15,00 |
| <i>Pygocentrus nattereri</i> | 1 | R\$ 1,00 | 15 | R\$ 15,00 |
| <i>Leporinus agassizii</i> | 2 | R\$ 0,20 | 72 | R\$ 14,40 |
| <i>Bujurquina mariae</i> | 2 | R\$ 0,70 | 26 | R\$ 13,00 |
| <i>Acanthichthys heckelii</i> | 1 | R\$ 1,00 | 10 | R\$ 10,00 |
| <i>Calopteron mento</i> | 1 | R\$ 1,00 | 10 | R\$ 10,00 |
| <i>Copella nattereri</i> | 1 | R\$ 0,30 | 30 | R\$ 9,00 |
| <i>Poecilia reticulata</i> | 1 | R\$ 0,50 | 15 | R\$ 7,50 |
| <i>Otocinclus affinis</i> | 1 | R\$ 0,20 | 30 | R\$ 6,00 |
| <i>Characidium fasciatum</i> | 1 | R\$ 0,20 | 26 | R\$ 5,00 |
| <i>Hyphessobrycon sp.</i> | 1 | R\$ 0,20 | 20 | R\$ 4,00 |
| <i>Corydoras burgessi</i> | 1 | R\$ 0,20 | 15 | R\$ 3,00 |
| <i>Uaru amphiacanthoides</i> | 1 | R\$ 1,00 | 1 | R\$ 1,00 |
| VALORES TOTAIS: | | | 715931 | R\$ 430.754,80 |

Anexo 11 – Lista espécies permitidas para serem utilizadas pela pesca ornamental

INSTRUÇÃO NORMATIVA MMA Nº 13, DE 9 DE JUNHO DE 2005

A MINISTRA DE ESTADO DO MEIO AMBIENTE, no uso das suas atribuições legais e tendo em vista o disposto no art. 27, § 6º, inciso I da Lei nº 10.683, de 28 de maio de 2003, no art. 3º do Decreto nº 4.810, de 19 de agosto de 2003, no Decreto-Lei nº 221, de 28 de fevereiro de 1967, e na Lei nº 8.617, de 4 de janeiro de 1993; e o que consta do Processo IBAMA/Sede nº 02001.002681/2004-06, e Considerando as recomendações das reuniões técnicas sobre peixes ornamentais realizadas pelo Instituto Brasileiro do Meio Ambiente e dos Recursos Naturais Renováveis-IBAMA;

Considerando a necessidade de alterações na lista de espécies de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia permitidas ao comércio de peixes ornamentais; e Considerando as atuais revisões taxonômicas e a necessidade de controlar o comércio de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia, resolve:

Art. 1º Permitir, para fins ornamentais e de aquariorfilia, a captura, o transporte e a comercialização de exemplares vivos de peixes nativos de águas continentais listados no Anexo I desta Instrução Normativa.

§ 1º Exemplares vivos das espécies peixes nativos de águas continentais não listadas no Anexo I desta Instrução Normativa estão proibidos de qualquer exploração para fins ornamentais e de aquariorfilia, salvo àqueles cujas espécies tenham regulamentação própria que permita a utilização para tais fins.

§ 2º Espécimes vivos de peixes nativos de águas continentais não listados no Anexo I desta Instrução Normativa poderão ser explorados para fins ornamentais e de aquariorfilia, desde que não ocorram naturalmente no território nacional ou que sejam reproduzidos por aquícultor devidamente registrado no órgão competente acompanhados de comprovante de origem.

§ 3º Exemplares vivos de peixes nativos de águas continentais não listados no Anexo I desta Instrução Normativa poderão ser utilizados como ornamentais, exclusivamente para fins didáticos, educacionais ou expositivos, desde que autorizados pela Gerência Executiva do Instituto Brasileiro do Meio Ambiente e dos Recursos Naturais Renováveis-IBAMA.

§ 4º Fica permitido expor em restaurantes, para fins de consumo alimentar, exemplares vivos de espécies de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia não listadas no Anexo I desta Instrução Normativa, desde que respeitadas as legislações que regulamentam o uso dessas espécies.

§ 5º A captura e a comercialização de exemplares cuja espécie conste em listas oficiais de espécies sobreexploradas, ameaçadas de sobreexploração, de extinção, ou no Apêndice I da Convenção Internacional sobre Comércio das Espécies da Flora e Fauna Selvagens em Perigo de Extinção - CITES, mesmo que pertencentes a gêneros permitidos por esta Instrução Normativa, devem estar de acordo com as normas estabelecidas nas legislações específicas.

Art. 2º Proibir, durante o processo de captura de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia, as seguintes práticas:

I - uso de substâncias químicas, anestésicas, tóxicas ou que causem irritações;

II - ações que acarretem danos ambientais ou à fauna aquática; e

III - revolvimento de substrato.

Art. 3º A exportação internacional de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia somente poderá ser realizada mediante Autorização de

Exportação, constante no Anexo II desta Instrução Normativa, emitida pela Gerência Executiva do IBAMA e assinada pelo seu representante legal.

§ 1º A autorização de que trata o caput deste artigo terá validade de no máximo, um ano, expirando, compulsoriamente, no dia 31 de dezembro do ano de sua emissão, obrigatórios os seguintes procedimentos:

I - ao exportador: protocolizar a documentação necessária à solicitação de exportação na Gerência-Executiva do IBAMA; e

II - à Gerência-Executiva do IBAMA:

a) analisar a documentação anexa à solicitação protocolizada;

b) controlar as exportações das espécies de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia citadas no Anexo I desta Instrução Normativa.

c) elaborar parecer técnico, considerando as espécies solicitadas à exportação e as documentações que comprovem os registros obrigatórios nos órgãos competentes com as taxas devidamente pagas; e

d) emitir a Autorização de Exportação e enviar cópia à Coordenação Geral de Gestão de Recursos Pesqueiros-CGREP, da Diretoria de Fauna e Recursos Pesqueiros-DIFAP do IBAMA.

§ 2º A Autorização de Exportação de que trata o caput deste artigo não se aplica às exportações das espécies que constem ou passem a constar nos Apêndices da Convenção Internacional sobre Comércio das Espécies da Flora e Fauna Selvagens em Perigo de Extinção-CITES.

Art. 4º A exportação internacional de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia cuja espécie conste, ou passe a constar, nos Apêndices da

CITES, tem autorização própria para cada transação, conforme instituído em legislação

específica, diferente do modelo apresentado no Anexo II e do prazo de validade estabelecido no § 1º do art. 3º, desta Instrução Normativa.

§ 1º Os procedimentos necessários à exportação de que trata o caput deste artigo devem seguir o inciso I e as alíneas “a”, “b” e “c” do inciso II, do § 1º do art. 3º, desta Instrução Normativa.

§ 2º Após cumpridas as exigências constantes do § 1º, a Gerência Executiva do IBAMA enviará solicitação de exportação, parecer técnico e demais documentos à CGREP/DIFAP/IBAMA, que deverá emitir a Licença de Exportação da CITES.

Art. 5º As autorizações de exportação internacionais, concedidas, decorrentes da Portaria IBAMA n o 62-N, de 10 de junho de 1992, têm seus prazos de validade assegurados.

Art. 6º O transporte interestadual e internacional de espécies de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia, em todo o seu percurso, deve estar acompanhado da Guia de Trânsito de Peixes Ornamentais de Águas Continentais, constante no Anexo III desta Instrução Normativa.

§ 1º As embalagens contendo espécimes de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia, constantes do Anexo I desta Instrução Normativa devem apresentar em sua área externa e de maneira visível, etiqueta contendo nome científico e quantidade de exemplares de cada espécie.

§ 2º As Autorizações e Guias de Trânsito de peixes nativos de águas continentais para fins ornamentais e de aquariorfilia devem constar primeiramente os nomes científicos das espécies.

Art. 7º O Gerente-Executivo do IBAMA poderá delegar a servidores do IBAMA, mediante portaria, atribuição para emissão das Guias de Trânsito de Peixes Nativos de Águas Continentais para Fins Ornamentais e de Aquariorfilia.

Art. 8º Aos infratores da presente Instrução Normativa serão aplicadas as penalidades e sanções, respectivamente, previstas na Lei nº 9.605, de 12 de fevereiro de 1998 e no Decreto nº 3.179, de 21 de setembro de 1999.

Art. 9º Esta Instrução Normativa entra em vigor na data de sua publicação.

Art. 10. Ficam revogadas as Portarias do IBAMA n o 62-N, publicada no Diário Oficial da União de 10 de junho de 1992; n o 80-N, publicada no DOU de 27 de julho de 1994; n o 03, publicada no Diário Oficial do Estado do Amazonas de 29 de julho de 2002; e n o 02, publicada no Diário Oficial do Estado do Amazonas de 11 de janeiro de 2003. MARINA SILVA

ANEXO I Nome Científico Nomes Vulgares

1 Abramites hypselonotus Abramites

2 Acanthodoras spinosissimus Ronca-Ronca, Bagre-Roncador, Baiacuzinho-Roncador, Peixe-Gato,

3 Acarichthys heckelii Acará-Branco, Acará-Amarelo

4 Amblydoras hancockii Cascudo-Mole

5 Ancistrus sp. Acari, Cascudo, Bodó

6 Anostomus anostomus Aracú-Listrado, Anostomus

7 Anostomus ternetzi Aracú, Anostomus

8 Apareiodon affinis Canivete, Charuto, Peixe-Charuto, Mariposa

- 9 *Aphyocharax anisitsi* Enfermeirinha
- 10 *Apistogramma agassizii* Agassizi
- 11 *Apistogramma borellii* Apistograma
- 12 *Apistogramma commbrae* Apistograma
- 13 *Apistogramma ortmanni* Apistograma
- 14 *Apistogramma pertensis* Pertence
- 15 *Apistogramma trifasciata* Apistograma
- 16 *Apteronotus albifrons* Ituí-Cavalo
- 17 *Aspidoras poecilus* Aspidora
- 18 *Astyanax bimaculatus* Canivete, Lambari, Lambari-Pintado, Matupiri, Piaba-Do-Rabo-Amarelo
- 19 *Astyanax fasciatus* Lambari-Do-Rabo-Vermelho, Lambari-Açu, Matupiri, Piaba-Do-Rio
- 20 *Austrolebias nigripinnis* Cinolébia
- 21 *Baryancistrus* sp. Acari, Cascudo, Bodó
- 22 *Biotodoma cupido* Acará-Chibante, Acará-Salema, Juruparipindá, Acará-Cupido
- 23 *Brochis britskii* Coridora-Gigante
- 24 *Brochis splendens* L i m p a - F u n d o - V e r d e
- 25 *Bryconops caudomaculatus* Bricon
- 26 *Bujurquina mariae* Acará
- 27 *Bunocephalus amaurus* Rabeca, Banjo
- 28 *Bunocephalus coracoideus* Cachorro, Cruz-Do-Diabo, Guitarrinha, Rabeca, Rebeca, Viola, Banjo
- 29 *Callichthys callichthys* Caboje, Cascudo-Preto, Combó, Peixe-de-Enxurrada, Pei-xedo- Mato, Soldado, Tamboatá.
- 30 *Carnegiella marthae* Peixe-Borboleta, Peixe-Machado, Borboleta-Branca
- 31 *Carnegiella strigata* Borboleta-Listrada, Borboleta-Pintada, Peixe-Machado, Peixe-Borboleta
- 32 *Catoprion mento* Catirina, Piranha, Pacu-Piranha
- 33 *Chalceus erythrurus* Arirí
- 34 *Chalceus macrolepidotus* Araripirá, Ararí, Chalceu
- 35 *Characidium fasciatum* Canivete, Lambari, Torpedo
- 36 *Charax condei* P e i x e - V i d r o
- 37 *Charax gibbosus* Corcundinha
- 38 *Chilodus punctatus* Cabeça-Para-Baixo
- 39 *Cichlasoma festae* Acará
- 40 *Cichlasoma portalegrense* Cará-Moita
- 41 *Colomesus asellus* Baiacu
- 42 *Colomesus psittacus* Baiacu, Baiacu-D'água-Doce
- 43 *Copeina guttata* Copeina
- 44 *Copella Arnoldo* Copella
- 45 *Copella metae* Copella
- 46 *Copella nattereri* Copella
- 47 *Copella nigrofasciata* Copella
- 48 *Corydoras acutus* Coridora
- 49 *Corydoras adolfoi* Coridora
- 50 *Corydoras aeneus* Coridora
- 51 *Corydoras agassizii* Coridora
- 52 *Corydoras ambiacus* Coridora
- 53 *Corydoras arcuatus* São-Pedro, Sarro, Coridora
- 54 *Corydoras barbatus* Ferreiro, Maria-Da-Serra, Papa-Isca, Sarrinho, Sarro, Coridora
- 55 *Corydoras burgessi* Coridora
- 56 *Corydoras caudimaculatus* Coridora
- 57 *Corydoras davidsandsi* Coridora
- 58 *Corydoras elegans* Coridora
- 59 *Corydoras griseus* Coridora
- 60 *Corydoras haraldschultzi* Coridora
- 61 *Corydoras hastatus* Coridora-Mini
- 62 *Corydoras julii* Coridora-Leopardo, Leopardo
- 63 *Corydoras melini* Coridora
- 64 *Corydoras narcissus* Coridora
- 65 *Corydoras nattereri* Ferreiro, São-Pedro, Sarro, Coridora
- 66 *Corydoras paleatus* Coridora
- 67 *Corydoras parallelus* Coridora

- 68 *Corydoras punctatus* Coridora
69 *Corydoras rabauti* Coridora
70 *Corydoras reticulatus* São-Pedro, Sarro, Coridora
71 *Corydoras robineae* Coridora
72 *Corydoras robustus* Coridora
73 *Corydoras schwartzi* Coridora
74 *Corydoras sterbai* Coridora
75 *Crenicara punctulatum* Xadrez
76 *Crenicichla alta* Joaquina, Jacundá
77 *Crenicichla notophthalmus* Joaquina, Jacundá
78 *Crenicichla regani* Joaquina, Jacundá
79 *Crenuchus spilurus* Crenucho
80 *Dekeyseria pulcher* Acari, Cascudo
81 *Dianema longibarbis* Dianema
82 *Dianema urostriatum* Rondon, Dianema
83 *Dicrossus filamentosus* Xadrez
84 *Dicrossus maculatus* Xadrez
85 *Eigenmannia* sp. Peixe-Espada-Da-Lagoa, Tuvira-Amarela, Transparente
86 *Exodon paradoxus* Miguelzinho
87 *Farlowella* sp. Farol-Vela, Farlowella, Jotoxi
88 *Gasteropelecus levis* Borboleta-Branca, Peixe-Borboleta, Peixe-Galo
89 *Gasteropelecus sternicla* Sapopema, Voador, Borboleta-Falsa
90 *Geophagus altifrons* Cará, Acará
91 *Gymnocorymbus ternetzi* Te t r a - P r e t o
92 *Hemigrammus bleheri* Rodostomus
93 *Hemigrammus erythrozonus* Torpedinho, Lambari
94 *Hemigrammus marginatus* Torpedinho, Bandeirinha-De-Rabo-Amarelo, Bandeirinha-Do-Rabo-Vermelho, Lambari
95 *Hemigrammus ocellifer* Torpedinho, Lambari, Lambari-Azul, Matupiri, Olho-De-Fogo, Olho-Vermelho
96 *Hemigrammus pulcher* Olho-De-Fogo
97 *Hemigrammus ulreyi* Ulrey Verdadeiro
98 *Hemigrammus unilineatus* Piquira
99 *Hemiodus gracilis* Cruzeiro-Do-Sul
100 *Hemiodus sterni* Hemiodus sterni
101 *Hopliancistrus tricornis* Acari, Cascudo
102 *Hyphessobrycon* sp. Rosaceu
103 *Hypostomus* sp. Acari, Cascudo
104 *Inpaichthys kerri* Puxa-puxa
105 *Laemolyta taeniata* Lisa, Lápis
106 *Laetacara curviceps* Acarazinho
107 *Laetacara dorsigera* Acará-Bobo, Acará-Brincalhão
108 *Leporacanthicus galaxias* Acari, Cascudo
109 *Leporacanthicus joselimai* Acari, Cascudo
110 *Leporellus vittatus* Aracu-Pororoca, Solteira, Aracú, Andorinha
111 *Leporinus agassizi* Aracu
112 *Liosomadoras oncinus* Liosomadoras oncinus
113 *Merodontotus tigrinus* T i g r i n u s
114 *Mikrogeophagus ramirezi* Ramirez
115 *Moenkhausia affinis* Piaba
116 *Moenkhausia barbouri* Piaba
117 *Moenkhausia colletii* Piaba
118 *Moenkhausia dichroua* Piaba-Bota-Fogo
119 *Moenkhausia gracilima* Piaba
120 *Moenkhausia hasemani* Piaba
121 *Moenkhausia intermedia* Lambari, Piaba
122 *Moenkhausia jamesi* Piaba
123 *Moenkhausia lepidura* Piaba
124 *Moenkhausia megalops* Piaba
125 *Moenkhausia oligolepis* Piaba-Rabo-De-Ouro

- 126 Moenkhausia sanctaefilomenae Piaba
127 Monocirrhus polyacanthus Peixe-folha
128 Myleus rubripinnis Pacuzinho vermelho
129 Nannostomus beckfordi Torpedinho-Dourado, Lapis
130 Nannostomus digrammus Lapis
131 Nannostomus eques Lapis
132 Nannostomus espeii Lapis
133 Nannostomus marginatus Torpedinho, Lapis
134 Nannostomus trifasciatus Torpedinho, Zepelim, Lapis
135 Nannostomus unifasciatus Peixe-Lapis, Lapis
136 Oligancistrus punctatissimus Acari, Cascudo
137 Otocinclus affinis Cascudinho, Limpa-Folhas, Limpa- Vidro
138 Otocinclus flexilis Cascudinho
139 Otocinclus vittatus L i m p a - V i d r o
140 Paracheirodon axelrodi Cardinal
141 Paracheirodon simulans N  e o n - V e r d e
142 Parancistrus aurantiacus Acari, Cascudo
143 Parodon suborbitalis Canivete, Mariposa
144 Parotocinclus maculicauda Cascudinho
145 Peckoltia spp Pecoltia
146 Petitella georgiae Rodostomo
147 Poecilia reticulata Aru, Barrigudinho, Bobo, Cospe-Cospe, Guppy, Lebistes, Mexicano, Peito-De-Moa
148 Poecilocharax weitzmani Brilhante
149 Polycentrus schomburgkii Marajo
150 Prionobrama filigera Prionobrama
151 Pristobrycon calmoni Piranha
152 Pseudacanthicus leopardus Assacu-Pintado
153 Pseudanos gracilis Anostomus
154 Pseudanos trimaculatus Anostomus
155 Pterolebias longipinnis Rivulo
156 Pterophyllum scalare Acara-Bandeira, Acara-De-Veu, Acara-Fantasma, Acara-Negro, Pacu-Aru
157 Pygocentrus nattereri Piranha
158 Pyrrhulina brevis Pyrrhulina Pintada
159 Pyrrhulina laeta Pyrrhulina
160 Pyrrhulina rachoviana Pyrrhulina
161 Pyrrhulina vittata Pyrrhulina
162 Rineloricaria fallax Rabo-De-Chicote
163 Rineloricaria lanceolata Cascudo, Viola, Rabo-De-Chicote
164 Rineloricaria lima Acari-Lima, Cascudo-Barbado, Cascudo-Chinelo, Cascu-do-Espada, Lima, Rabo-de-Chicote
165 Rineloricaria parva Cascudo-Espada, Cascudo-Viola, Cascudo-Comprido, Rabo-De-Chicote
166 Rivulus punctatus Rivulo
167 Rivulus urophthalmus Pacu
168 Satanoperca jurupari Jurupari
169 Scobiancistrus sp. Acari, Bodo, Cascudo
170 Serrapinnus notomelas Caramelo
171 Serrasalmus hollandi Piranha
172 Spectracanthicus murinus Acari, Cascudo
173 Sturisoma barbatum Cascudinho-Bico
174 Symphysodon aequifasciatus Acara-Disco-Azul, Acara-Disco-Castanho, Acara-Disco-Marrom, Acara-Disco-Verde,
175 Symphysodon discus Acara-Disco-Comum, Morere, Peixe-Disco, Disco
176 Tatia aulopygia T a t i a
177 Thayeria obliqua T a  e r i a
178 Thoracocharax stellatus Borboleta, Papuda, Papudinho, Peixe-Borboleta, Peixe-Machado, Voador
179 Trigonectes strigabundus T r i g o n e c t e s
180 Uaru amphiacanthoides Uaru
- Fonte: DOU No 111, segunda-feira, 13 de junho de 2005 – Seao 1 – Pagina 83

ANEXO 12 – Formulário de coleta diária sobre o consumo de alimentos nas famílias

FORMULÁRIO

CONSUMO DE PESCADO POR FAMÍLIAS

Região: _____ Comunidade: _____ Data: ____ / ____ / ____

Chefe da Família: _____ Apelido: _____

Nº DE PESSOAS NO DIA:

| Itens | Café da Manhã | Merenda | Almoço | Merenda | Jantar |
|-----------------------------|---------------|---------|--------|---------|--------|
| Tracajá, Pitiú ou Tartaruga | | | | | |
| Jacaré | | | | | |
| Capivara | | | | | |
| Outra Caça, Qual? | | | | | |
| Carne de Gado | | | | | |
| Charque | | | | | |
| Conserva | | | | | |
| Frango | | | | | |
| Ovos de Galinha (unidade) | | | | | |
| Ovos de Quelônio (unidade) | | | | | |
| Peixe. Qual? | | | | | |
| Mortadela | | | | | |
| Linguiça | | | | | |

OBSERVAÇÕES

Formulário de Entrevista

1) Identificação do Entrevistado

Nome: Idade:.....

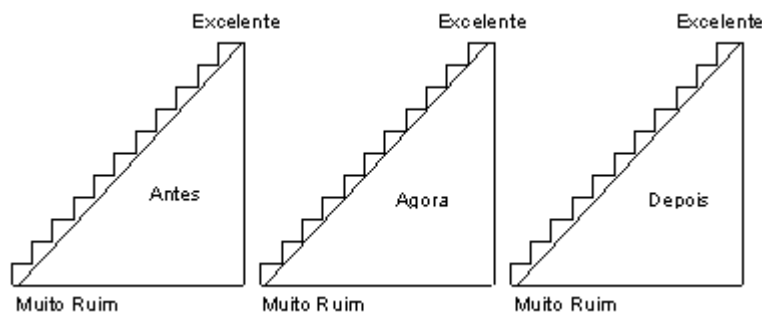
Atividade:.....

Comunidade:

2) Questões

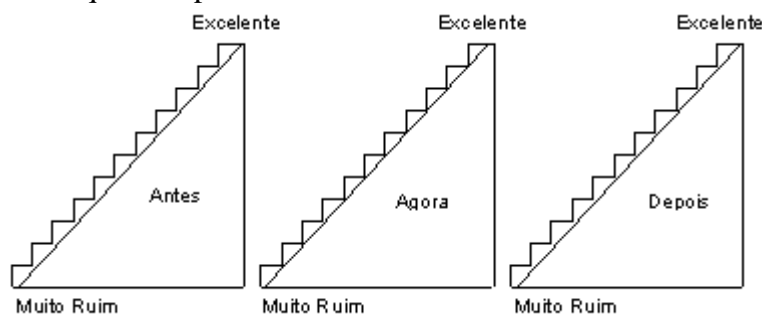
I. Produção Pesqueira de Consumo

- Como era a produção de peixe (consumo) um tempo atrás? Como está agora? Caso seja construída a hidrelétrica, o que vai acontecer com a produção de peixes? Justifique a resposta.



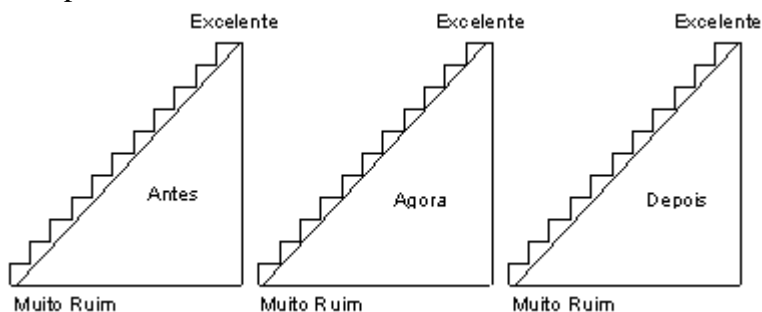
II. Peixes Ornamentais

- Como era a produção de peixes ornamentais um tempo atrás? Como está agora? Caso seja construída a hidrelétrica, o que vai acontecer com a produção de peixes ornamentais? Justifique a resposta.



III. Renda da Família



- Qual era a situação da renda de sua família um tempo atrás? E agora, qual é a situação? Como vai ser a sua renda se for instalada a hidrelétrica de Belo Monte? Justifique a sua resposta.



3) Expectativas

- O que você acha que a hidrelétrica vai trazer para a região
 - Mais emprego? Menos emprego?
 - Mais renda? Menos renda?
 - Mais peixes consumo? Menos peixes consumo?
 - Menos conflitos (índios, garimpos, terra, etc.) Mais conflitos
 - Mais problemas sociais (prostituição, marginalidade, etc?) Menos problemas sociais
 - Facilidades de comunicação fluvial Dificuldades de comunicação fluvial?
 - Novas e melhores estradas? Estradas piores ou iguais às de agora?
 - Novos postos de saúde? Igual número de postos de saúde?
 - Menos doenças? Mais doenças?
 - Maior segurança pública? Menor segurança publica?
 - Menos gente na região? Mais gente nas cidades?
 - Mais educação? Menos educação?
 - Mais progresso? Menos progresso?
 - Maior distribuição energia (nas comunidades)? Distribuição de energia inalterada?
 - Energia mais barata? Energia igual ou mais cara?
 - Mais comércios? Igual número que atualmente?

Anexo 14 – Documento que prova a regularização dos lotes da região entre a comunidade de Ilha da Fazenda e foz do rio Bacajá

| | | | |
|--|-----------------------|--|-------|
|  SECRETARIA ESPECIAL DE PRODUÇÃO INSTITUTO DE TERRAS DO PARÁ | |  | |
| 61 | JOSÉ LIMA DE OLIVEIRA | 2006/157466 | 93,00 |


DECLARAÇÃO

Declaro em atendimento à solicitação da **Associação dos Produtores Rurais das Glebas Ituna, Bacajá e Bacajá – APRIBAI**, que as 113 (cento e treze) pessoas constantes da lista anexa, protocolaram nesta Autarquia requerimento de regularização de suas posses, localizadas na Gleba Bacajá, área de jurisdição do Estado, situada no município de Senador José Porfírio.

Declaro ainda que as referidas posses foram devidamente vistoriadas, em novembro/dezembro de 2005, pelo Técnico Agrícola Raimundo Hugo de Moraes Filho, do quadro de pessoal desta Autarquia, o qual constata nos laudos da vistoria realizada que todos os integrantes da referida lista anexa detêm os requisitos mínimos legais para a regularização de suas posses, ou seja, o de morada habitual e cultura efetiva.

O presente documento, todavia, **NÃO CONSTITUI DECLARAÇÃO DE DOMÍNIO**, não podendo por isso, ser inscrito no Registro de Imóveis da Comarca de **Senador José Porfírio**, nem dado como **GARANTIA REAL** de financiamento bancário. Nada impede, porém, que os bens explorados no referido imóvel (agrícolas ou pecuários, como produção e semoventes) sejam dentro das normas bancárias vigentes, objeto de garantia de financiamento.

Belém (Pa), 09 de junho de 2006.


Rosyan Campos de Caldas Britto
Presidente