

USINA HIDRELÉTRICA CANA BRAVA

**PROGRAMA DE MONITORAMENTO DAS ESPÉCIES
VETORAS DE ZONÓSES NAS ÁREAS URBANAS NO
MUNICÍPIO DE MINAÇU-GO**

XVIII RELATÓRIO TÉCNICO PARCIAL

MARÇO DE 2012

SUMÁRIO

APRESENTAÇÃO	1
EQUIPE DE TRABALHO	1
INFRAESTRUTURA	1
ÁREA AMOSTRAL	2
METODOLOGIA	2
A. COLETA E MANUSEIO DAS AMOSTRAS	2
B. AMOSTRAGEM	3
C. ROTINA LABORATORIAL	5
RESULTADOS	5
A. DIVERSIDADE FAUNÍSTICA LOCAL	5
B. RESULTADOS GERAIS	7
CONSIDERAÇÕES	8
REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS	8
ANEXO I. Demonstrativo Diário das Coletas de Insetos Vetores	10

APRESENTAÇÃO

O presente Relatório Técnico Parcial trata dos resultados da décima oitava campanha de campo do Programa de Monitoramento das Espécies Vetoras de Zoonoses (PMEVZ) nas Áreas Urbanas no Município de Minaçu (GO), realizada na área de influência da Usina Hidrelétrica Cana Brava (UHE Cana Brava), no período entre 23 e 30 de março de 2012, por contrato entre a Tractebel Energia S/A (TRACTEBEL) e a Systema Naturae Consultoria Ambiental Ltda. (NATURAE).

As atividades deste programa são licenciadas pelo Instituto Brasileiro do Meio Ambiente e dos Recursos Naturais Renováveis (IBAMA) através do Processo nº 02001.001940/99-36 e atualmente está em vigor a Licença nº 073/2011, com validade entre 05.09.2011 e 05.05.2013.

EQUIPE DE TRABALHO

Durante esta campanha a equipe técnica de campo foi composta por um biólogo especialista em entomofauna, auxiliado, em gabinete, pela equipe técnica responsável pelo programa e pela elaboração de relatórios, a saber:

Responsabilidade Técnica

- Biól. Ph.D. Nelson Jorge da Silva Junior Coordenador Geral
- Biól. M. Sc. Marcio Candido da Costa Coordenador Técnico
- Méd. Vet. Ricardo Vieira Leone

Coleta de Vetores

- Biól. Welington Tristão da Rocha

Elaboração de Relatórios

- Biól. M. Sc. Marília Luz Soares Tonial

INFRAESTRUTURA

Durante as atividades de campo dessa campanha a equipe responsável pelas coletas de dados contou com a infraestrutura hoteleira da cidade de Minaçu (GO), onde ficou alojada. Para as atividades de campo foi utilizado um veículo de passeio, além de equipamentos fotográficos e de georreferenciamento.

ÁREA AMOSTRAL

A área amostral desse monitoramento corresponde à área urbana do município de Minaçu (GO), tendo como referência as proximidades do reservatório da UHE Cana Brava.

METODOLOGIA

A. COLETA E MANUSEIO DAS AMOSTRAS

Armadilhas diferenciadas têm sido empregadas na coleta de invertebrados, principalmente insetos, para estudos relacionados com a fauna de uma região (Figura 1). Na ausência de um tipo de armadilha adequada à coleta de todas as espécies de insetos, para cada grupo têm sido empregadas aquelas que, após testes, mostraram-se mais eficazes em função da praticidade e dos resultados obtidos.

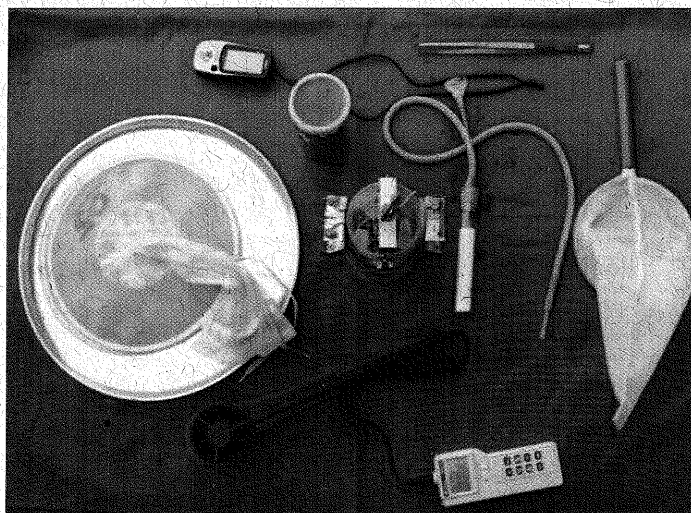


Figura 1. Materiais utilizados para a coleta de dípteros.

Para a captura de dípteros diurnos e crepusculares utiliza-se um puçá confeccionado em tecido reticulado e fino, tipo filó, de 20 cm de diâmetro e 35 cm de comprimento, fixado a um cabo de madeira de 30 cm.

Especificamente para a captura de dípteros, emprega-se a técnica da “isca humana”, onde geralmente pernas ou braços são expostos para servir de atrativo, sendo os insetos então coletados utilizando-se um aspirador bucal (Figura 2). As coletas são realizadas entre 09:00h e 13:00h e entre 17:00h e 19:00h.

O aspirador bucal consiste de um frasco de vidro de 10 cm de comprimento e 3 cm de diâmetro, com a abertura fechada com rolha traspassada por dois tubos de vidro ou plástico. Um dos tubos apresenta a extremidade protegida por uma tela fina e conectada a um garrote de borracha, com 40 cm de comprimento, pelo qual o coletor realiza aspiração bucal, promovendo no segundo tubo uma pressão suficiente para sugar os insetos, os quais ficam retidos no interior do frasco (Marcondes, 2001).

Como metodologia complementar à captura de dípteros noturnos, utiliza-se também uma armadilha luminosa do tipo CDC (Figura 3), que possui um motor – acoplado a uma ventoinha – e uma lâmpada de 3V e funciona com quatro pilhas de 1,5V. Esta armadilha fica exposta e permanece no ponto de coleta por 12 horas, no período entre 18:00h e 06:00h.

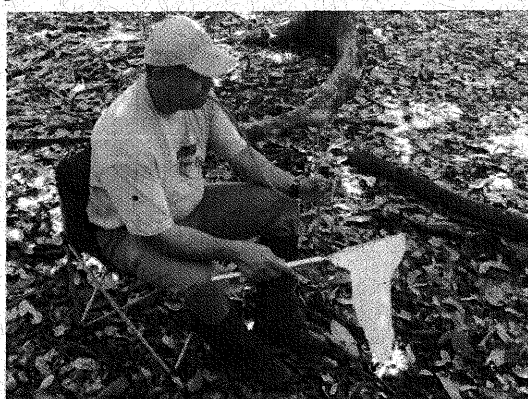


Figura 2. Coleta de dípteros com o aspirador bucal utilizado também no método de “isca-humana”.

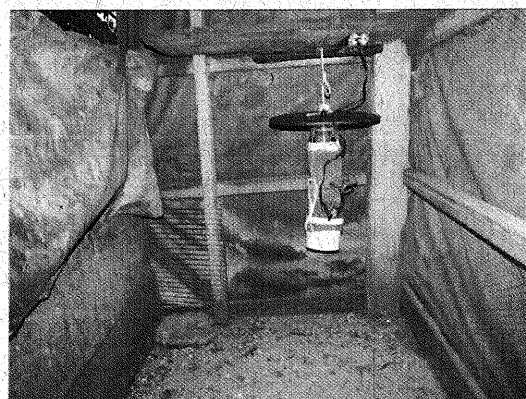


Figura 3. Armadilha luminosa CDC utilizada para coleta de insetos instalada em um abrigo para aves.

B. AMOSTRAGEM

A Tabela 1 apresenta a descrição dos pontos amostrados na coleta de insetos através de puçá, método de “isca-humana” e armadilha luminosa tipo CDC. O mapeamento dos pontos amostrados pelos referidos métodos encontra-se representado na Figura 4.

Tabela 1. Descrição dos pontos amostrais.

PONTO	AMBIENTE	COORDENADAS
1	Mata ciliar	22L 802531 e 8502412
2	Mata ciliar	22L 801839 e 8504066
3	Mata ciliar	22L 801613 e 8505846

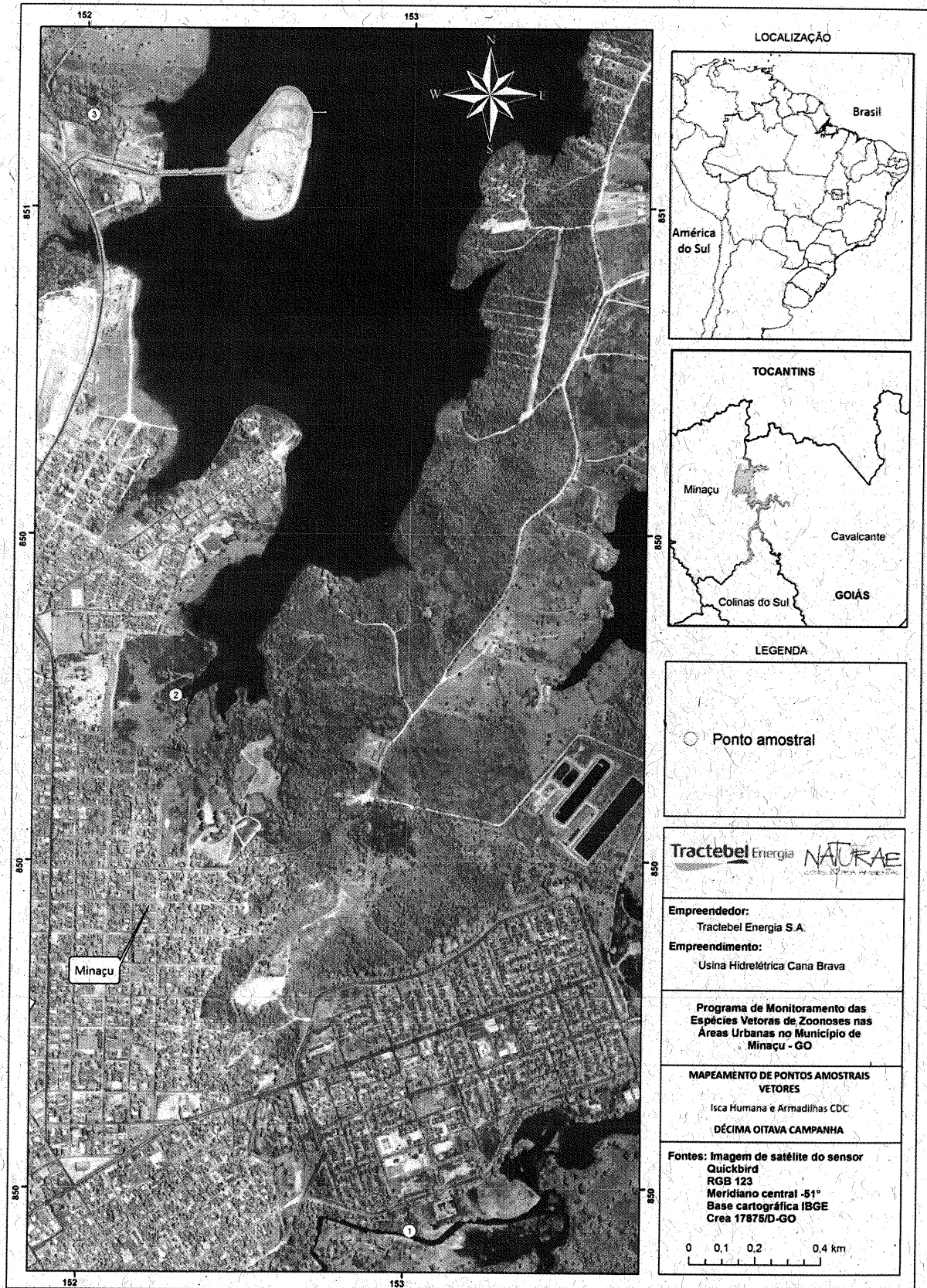


Figura 4. Mapeamento dos pontos de amostragem de insetos vetores (isca humana e armadilha luminosa tipo CDC).

C. ROTINA LABORATORIAL

Após a coleta, todos os exemplares de insetos são eutanasiados com acetato de etila e acondicionados em placas de Petri com cânfora, para melhor preservação até sua posterior identificação em laboratório (Figura 5).

Para a identificação dos flebotomíneos utiliza-se o Guia de Identificação e Distribuição Geográfica dos *Lutzomyia* (Diptera: Psychodidae) (Young & Duncan, 1994).

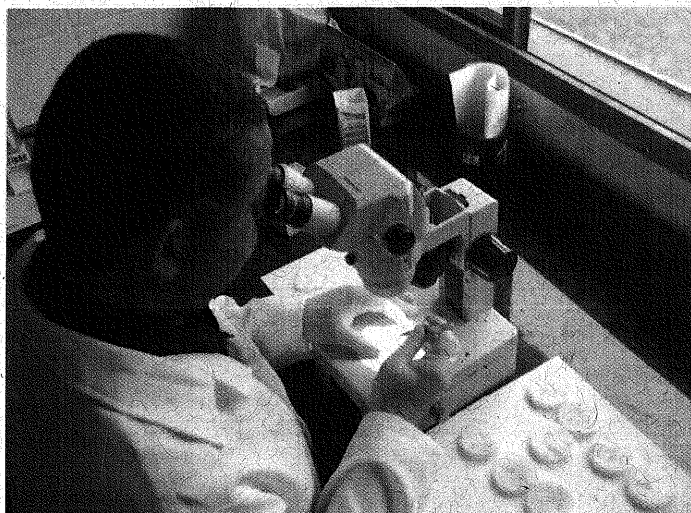


Figura 5. Identificação em laboratório de espécimes de dípteros.

RESULTADOS

A. DIVERSIDADE FAUNÍSTICA LOCAL

Para a análise de bioindicação dos vetores é apresentado um *checklist* da fauna de ocorrência confirmada até o momento durante as campanhas de campo nas áreas urbanas no município de Minaçu (GO), com as respectivas enfermidades potencialmente vetorizadas (Forattini, 1996; 2002; 2004; Aguiar & Medeiros, 2003; Eldridge, 2005) (Tabela 2).

Tabela 2. Checklist preliminar do Programa de Monitoramento das Espécies Vetoras de Zoonoses nas Áreas Urbanas no Município de Minaçu - GO e agravos associados.

TAXA	NOME COMUM	AGRAVO
FILO ARTHROPODA		
Classe Insecta		
Ordem Diptera		
Família Ceratopogonidae		
Subfamília Ceratopogoninae		
<i>Culicoides furens</i>	Mosquito-pólvora	Filariose Mansonella
<i>Culicoides</i> spp.	Mosquito-pólvora	Filariose Mansonella
Família Culicidae		
Subfamília Anophelinae		
<i>Anopheles (Nyssorhynchus) argyritarsis</i>	Mosquito	Malária
<i>Anopheles (Nyssorhynchus) darlingi</i>	Mosquito	Malária
<i>Anopheles (Nyssorhynchus) oswaldoi</i>	Mosquito	Malária
Subfamília Culicinae		
<i>Aedes (Ochlerotatus) scapularis</i>	Mosquito	Febre Amarela
<i>Aedes (Stegomyia) aegypti</i>	Mosquito	Dengue e Febre Amarela
<i>Aedes (Stegomyia) albopictus</i>	Mosquito	Dengue e Febre Amarela
<i>Coquillettidia (Rhynchoetaenia) nigricans</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Culex (Culex) coronator</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Culex (Culex) declarator</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Culex (Culex) quinquefasciatus</i>	Mosquito	Filariose bancroftiana
<i>Haemagogus (Conopostegus) leucocelaenus</i>	Mosquito	Febre Amarela
<i>Haemagogus (Haemagogus) janthinomys</i>	Mosquito	Febre Amarela
<i>Limatus durhamii</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Limatus flavisetosus</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Limatus pseudomethysticus</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Orthopodomyia fascipes</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Psorophora (Janthinosoma) albipes</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	Mosquito	Encefalite e dispersor de míases
<i>Psorophora (Janthinosoma) lutzii</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Sabethes (Sabethes) glaucodaemon</i>	Mosquito	Febre Amarela
<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	Mosquito	Febre Amarela
<i>Uranotaenia (Uranotaenia) calosomata</i>	Mosquito	Sem importância médica
<i>Wyeomyia (Dendromyia) melanocephala</i>	Mosquito	Sem importância médica
Família Psychodidae		
Subfamília Phlebotominae		
<i>Lutzomyia (Evandromyia) lenti</i>	Mosquito-palha	Leishmaniose Tegumentar Americana
<i>Lutzomyia (gr. migonei) evandroi</i>	Mosquito-palha	Leishmaniose Tegumentar Americana
<i>Lutzomyia (Nyssomyia) intermedia</i>	Mosquito-palha	Leishmaniose Tegumentar Americana
<i>Lutzomyia (Nyssomyia) whitimani</i>	Mosquito-palha	Leishmaniose Tegumentar Americana
Família Simuliidae		
<i>Simulium nigrimanum</i>	Borrachudo	Oncocercose

B. RESULTADOS GERAIS

Nesta campanha foram registrados 274 espécimes de insetos, representados pela ordem Diptera, com uma família (Culicidae), duas subfamílias (Anophelinae e Culicinae), sete gêneros e 10 espécies.

Quanto ao tipo de registro, 52 espécimes (18,98%) foram capturados em armadilha luminosa do tipo CDC e 222 (81,02%) pelo método de isca humana. Todos os espécimes foram enviados ao laboratório para identificação taxonômica (Tabela 3).

Tabela 3. Insetos vetores da décima oitava campanha de campo do Programa de Monitoramento das Espécies Vetoras de Zoonoses nas Áreas Urbanas no Município de Minaçu - GO.

TAXA	N	TIPO DE REGISTRO		DESTINO
		AL-CDC	IH	LAB
FILO ARTHROPODA				
Classe Insecta				
Ordem Diptera				
Família Culicidae				
Subfamília Anophelinae				
<i>Anopheles (Nyssorhynchus) darlingi</i>	10	5	5	10
Subfamília Culicinae				
<i>Aedes (Ochlerotatus) scapularis</i>	49		49	49
<i>Culex (Culex) coronator</i>	7	7		7
<i>Culex (Culex) quinquefasciatus</i>	26	26		26
<i>Haemagogus (Conopostegus) leucocelaenus</i>	6		6	6
<i>Haemagogus (Haemagogus) janthinomys</i>	18		18	18
<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	109		109	109
<i>Sabethes (Sabethes) glaucodaemon</i>	8		8	8
<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	27		27	27
<i>Uranotaenia (Uranotaenia) calosomata</i>	14	14		14
TOTAL	274	52	222	274

Legenda: N = Abundância; AL-CDC = Armadilha luminosa do tipo CDC; IH = Isca humana; LAB = Destinados ao laboratório para identificação taxonômica.

No Anexo I encontra-se o demonstrativo diário das coletas de dípteros realizadas durante esta campanha, incluindo dados relacionados ao local de coleta e condições climáticas.

CONSIDERAÇÕES

1. A diversidade de invertebrados registrados na área de estudo manteve-se dentro dos padrões esperados para a região;
2. A estrutura taxonômica e populacional dos invertebrados registrados corresponde às variações sazonais normais para o bioma Cerrado;
3. Nesta campanha foram registradas espécies de vetores comprovadamente associados à transmissão de **encefalites virais** (*Psorophora (Janthinosoma) ferox*), **febre amarela** (*Aedes (Ochlerotatus) scapularis*, *Haemagogus (Conopostegus) leucocelaenus*, *Haemagogus (Haemagogus) janthinomys*, *Sabethes (Sabethes) glaucodaemon* e *Sabethes (Sabethoides) chloropterus*), **filariose** (*Culex (Culex) quinquefasciatus*) e **malária** (*Anopheles (Nyssorhynchus) darlingi*);
4. Os dados aqui apresentados devem ser tratados como preliminares, uma vez que serão analisados em conjunto com os resultados futuros deste programa.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- AGUIAR, G. M. & W. M. MEDEIROS. 2003. Distribuição regional e habitats das espécies de flebotomíneos do Brasil. 207-255. In RANGEL, E. F. & R. LAINSON. *Flebotomíneos do Brasil*. Editora FIOCRUZ. Rio de Janeiro, RJ, Brasil.
- ELDRIDGE, B. F. 2005. Mosquitoes, the Culicidae. 95-112. In MARQUARDT, W. C. (Ed.). *Biology of Disease Vectors*. 2ª Ed. Elsevier Academic Press. San Diego, CA. USA.
- FORATTINI, O. P. 1996. *Culicidologia Médica – Princípios gerais, Morfologia e Glossário Taxonômico*. Vol. 1. EDUSP. São Paulo, SP, Brasil.
- FORATTINI, O. P. 2002. *Culicidologia Médica*. Vol. 2. EDUSP. São Paulo, SP, Brasil.

FORATTINI, O. P. 2004. *Ecologia, Epidemiologia e Saúde*. 2ª Ed. Editora Artes Médicas. São Paulo, SP, Brasil.

MARCONDES, C. B. 2001. *Entomologia Médica e Veterinária*. Editora Atheneu. São Paulo, SP, Brasil.

YOUNG, D. G. & M. A. DUNCAN. 1994. Guide to the identification and geographic distribution of *Lutzomyia* sand flies in Mexico, the West Indies, Central and South America (Diptera: Psychodidae). *Memoirs of the American Entomological Institute* 54:1-881.

Goiânia, 22 de maio de 2012.



Nelson Jorge da Silva Jr. - Ph.D.

CRBio 13627-4 CRBM 015-3

Diretor

ANEXO I. Demonstrativo Diário das Coletas de Insetos Vetores

DATA	HORÁRIO	PONTO	ESPÉCIE	QUANTIDADE	MÉTODO	CONDIÇÕES CLIMÁTICAS			
						TEMPO	VENTO	U. R. (%)	TEMP. (°C)
24.03.12	09:00-13:00	01	<i>Aedes (Ochlerotatus) scapularis</i>	16	IH	Bom	Fraco	93	27,0
	09:00-13:00	01	<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	23	IH	Bom	Fraco	93	27,0
	09:00-13:00	01	<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	6	IH	Bom	Fraco	93	27,0
	17:00-19:00	01	<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	25	IH	Bom	Fraco	89	25,3
	09:00-13:00	01	<i>Aedes (Ochlerotatus) scapularis</i>	13	IH	Bom	Fraco	80	26,3
25.03.12	09:00-13:00	01	<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	20	IH	Bom	Fraco	80	26,3
	17:00-19:00	01	<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	14	IH	Bom	Fraco	90	24,6
	17:00-19:00	01	<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	6	IH	Bom	Fraco	90	24,6
	17:00-19:00	01	<i>Sabethes (Sabethes) glaucochaemon</i>	4	IH	Bom	Fraco	90	24,6
	18:00-06:00	01	<i>Anopheles (Nyssorhynchus) darlingi</i>	5	CDC	Bom	Fraco	90	24,6
26.03.12	18:00-06:00	01	<i>Culex (Culex) coronator</i>	7	CDC	Bom	Fraco	90	24,6
	09:00-13:00	02	<i>Aedes (Ochlerotatus) scapularis</i>	7	IH	Bom	Fraco	89	27,1
	17:00-19:00	02	<i>Aedes (Ochlerotatus) scapularis</i>	9	IH	Bom	Fraco	91	27,2
	17:00-19:00	02	<i>Anopheles (Nyssorhynchus) darlingi</i>	3	IH	Bom	Fraco	91	27,2
	09:00-13:00	02	<i>Aedes (Ochlerotatus) scapularis</i>	4	IH	Bom	Fraco	88	27,6
27.03.12	17:00-19:00	02	<i>Anopheles (Nyssorhynchus) darlingi</i>	2	IH	Bom	Fraco	92	27,2
	09:00-13:00	03	<i>Haemagogus (Conopostegus) leucoceiaenus</i>	2	IH	Bom	Fraco	93	24,2
	09:00-13:00	03	<i>Haemagogus (Haemagogus) janthinomys</i>	3	IH	Bom	Fraco	93	24,2
	09:00-13:00	03	<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	8	IH	Bom	Fraco	93	24,2
	09:00-13:00	03	<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	4	IH	Bom	Fraco	93	24,2
28.03.12	17:00-19:00	03	<i>Haemagogus (Haemagogus) janthinomys</i>	3	IH	Bom	Fraco	90	24,2
	17:00-19:00	03	<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	6	IH	Bom	Fraco	90	24,2
	18:00-06:00	03	<i>Culex (Culex) quinquefasciatus</i>	26	CDC	Bom	Fraco	90	24,2
	18:00-06:00	03	<i>Uranotaenia (Uranotaenia) calbosmata</i>	14	CDC	Bom	Fraco	90	24,2
	09:00-13:00	03	<i>Haemagogus (Conopostegus) leucoceiaenus</i>	4	IH	Bom	Fraco	88	25,4
29.03.12	09:00-13:00	03	<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	7	IH	Bom	Fraco	88	25,4

DATA	HORÁRIO	PONTO	ESPÉCIE	QUANTIDADE	MÉTODO	CONDIÇÕES CLIMÁTICAS			
						TEMPO	VENTO	U. R. (%)	TEMP. (°C)
29.03.12	17:00-19:00	03	<i>Haemagogus (Haemagogus) janthinomys</i>	3	IH	Bom	Fraco	88	25,4
	17:00-19:00	03	<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	2	IH	Bom	Fraco	88	25,4
	09:00-13:00	03	<i>Haemagogus (Haemagogus) janthinomys</i>	1	IH	Bom	Fraco	87	26,4
	09:00-13:00	03	<i>Sabethes (Sabethoides) chloropterus</i>	2	IH	Bom	Fraco	87	26,4
	09:00-13:00	03	<i>Sabethes (Sabethes) glaucodaemon</i>	4	IH	Bom	Fraco	87	26,4
	17:00-19:00	03	<i>Haemagogus (Haemagogus) janthinomys</i>	8	IH	Bom	Fraco	90	23,2
	17:00-19:00	03	<i>Psorophora (Janthinosoma) ferox</i>	13	IH	Bom	Fraco	90	23,2

Legenda: IH = Isca humana; AL-CDC = Armadilha luminosa do tipo CDC; U. R. = Umidade relativa do ar; Temp. = Temperatura.