

## ANÁLISES COPROPARASITOLÓGICAS DE AVES SILVESTRES CATIVAS

ALESSANDRA SNAK<sup>1</sup>, PAOLA FERNANDA LENZI<sup>1</sup>, KIRA MARIA AGOSTINI<sup>1</sup>, LUIS EDUARDO  
DELGADO<sup>2</sup>, CLEUZA ROCHA MONTANUCCI<sup>3</sup>, MARIVONE VALENTIM ZABOTT<sup>4</sup>

---

<sup>1</sup>Graduada em Medicina Veterinária pela Universidade Federal do Paraná, Palotina, PR, Brasil-  
alessandra.snak@hotmail.com

<sup>2</sup>Médico Veterinário da Prefeitura Municipal de Cascavel, Fundação para o Desenvolvimento  
Científico e Tecnológico, Cascavel, PR, Brasil

<sup>3</sup>Técnica da Universidade Federal do Paraná, Palotina, PR, Brasil

<sup>4</sup>Professora Doutora da Universidade Federal do Paraná, Palotina, PR, Brasil

---

### RESUMO

Na maioria dos casos de parasitismo em aves cativas não há expressão de sinais clínicos. Esse fato aponta a importância da realização de exames parasitológicos frequentes nesses animais. O objetivo do presente trabalho foi realizar exames coproparasitológicos para monitorar as infecções parasitárias nas aves cativas no Parque Municipal Danilo Galafassi (Zoológico Municipal de Cascavel-PR), projeto aprovado pela Comissão de Ética e Bem-estar Animal (CEBEA) do *Campus* Palotina- UFPR, protocolo nº 29/2010. Foram analisadas 228 amostras de fezes de 37 espécies de aves cativas, provenientes de 22 recintos, no período de agosto de 2010 a julho de 2012. As fezes refrigeradas foram analisadas por meio dos métodos de flutuação de Willis-Mollay e de sedimentação simples

de Hoffmann, Pons e Janer. Das amostras analisadas, 127 (55,7%) foram positivas e, destas, 55 (43,3%) apresentaram infecção mista. Os parasitos encontrados pertencem aos gêneros *Strongyloides*, *Eimeria*, *Capillaria*, *Deletrocephalus* e *Isospora*, às superfamílias Strongyloidea, Ascaroidea e Spiruroidea, à ordem Trichurida e à classe Cestoda. Os resultados dos exames dos recintos de *Jabiru mycteia* (tuiuiú) e *Cariama cristata* (seriema) foram negativos, em todo o período avaliado. Medidas higiênico-sanitárias e de controle da circulação de animais e pessoas foram instituídas para minimizar a infecção das aves, porém são necessárias novas análises para avaliação do impacto das mesmas.

**PALAVRAS-CHAVE:** aves cativas; diagnóstico parasitológico; zoológico.

### COPROPARASITOLOGICAL ANALYSIS OF CAPTIVE WILD BIRDS

---

#### ABSTRACT

In most instances of parasitism in captive birds there is no expression of clinical signs. This fact underscores the importance of performing frequent parasitological examinations in these animals. The aim of this study was to do a coproparasitological analysis to monitor parasitic infections in captive birds in Danilo Galafassi Municipal

Park (Municipal Zoo of Cascavel-PR), project approved by the Committee of Ethics and Animal Welfare (CEBEA) *Campus* Palotina-UFPR, protocol nº 29/2010. A total of 228 fecal samples were analyzed from 37 species of captive birds from 22 enclosures in the period from August 2010 to July 2012. Chilled feces were analyzed

through flotation methods of Willis-Mollay and simple sedimentation of Hoffmann, Pons and Janer. Out of the analyzed samples, 127 (55.7%) were positive and among these 55 (43.3%) presented mixed infection. The parasites that were found belonged to the genus *Strongyloides*, *Eimeria*, *Capillaria*, *Deletrocephalus* and *Isospora*, the superfamilies Strongyloidea, Ascaroidea and Spiruroidea,

the order Trichurida and the class Cestoda. The examinations results of the enclosure of *Jabiru mycteia* (tuiuiu) and *Cariama cristata* (seriema) were negative throughout the study period. Hygienic-sanitary measures and movement control measures of animals and people circulation were introduced to minimize bird's infection, but it requires further analysis to assess their impact.

**KEYWORDS:** : captive birds; parasitological diagnosis; zoo.

## INTRODUÇÃO

As doenças parasitárias costumam ser mais frequentes e causar quadros mais graves em animais que vivem em cativeiro, quando comparados àqueles de vida livre. Isso se deve a diversos fatores como: estresse, higiene, nutrição e área restrita, contribuindo para que determinadas espécies de parasitos possam concluir seus ciclos, causando infecções<sup>1</sup>. O parasitismo por endoparasitos é comum em aves mantidas em cativeiro. Esses agentes podem causar infecções e doenças de acordo com o tipo de manejo, resistência dos animais, potencial biótico dos patógenos e a própria rusticidade destas aves. Vale ressaltar que as aves silvestres são suscetíveis a diversas doenças comumente diagnosticadas nas aves domésticas<sup>2</sup>.

A precisão do diagnóstico de doenças parasitárias depende de vários fatores tais como a colheita correta das amostras, forma de conservação, armazenamento e transporte ao laboratório e os métodos de diagnóstico laboratoriais utilizados. Além disso, o tempo de armazenamento das amostras de fezes pode interferir no diagnóstico, uma vez que os ovos de diversos parasitos podem eclodir liberando as larvas<sup>3</sup>.

Os Jardins Zoológicos, particularmente se localizados em uma grande cidade, representam um "ecossistema artificial", com sua variedade de espécies de animais silvestres e exóticos e vivendo em condições diferentes de seu habitat natural. Além disso, esse ecossistema é geralmente frequentado por animais domésticos e sinantrópicos, provenientes do

meio urbano e suburbano circunvizinho, tais como pombos, pardais e outras aves, camundongos, ratos e demais roedores gambás e gatos errantes<sup>4</sup>.

A importância de estudos na área de parasitologia de animais silvestres se deve ao fato de serem hospedeiros e reservatórios, podendo influenciar na saúde dos ecossistemas e dos ambientes naturais e domésticos<sup>5</sup>.

O Parque Municipal Danilo Galafassi, conhecido como Zoológico Municipal de Cascavel, possui uma área de 17,91 ha, sendo parte integrante do Parque Municipal Paulo Gorski. Atualmente conta com cerca de 340 animais de 68 espécies, sendo 37 de aves, 23 de mamíferos e oito de répteis. Os animais foram adquiridos através de permutas com outras instituições, doações supervisionadas pelo IBAMA, nascimentos no próprio zoológico e apreensão de animais realizada pelo IBAMA e Polícia Florestal<sup>6</sup>. O objetivo do presente trabalho foi realizar exames coproparasitológicos para monitorar as infecções parasitárias nas aves cativas no Parque Municipal Danilo Galafassi, em Cascavel-PR.

## MATERIAL E MÉTODOS

Foram realizadas coletas trimestrais, no período de agosto de 2010 a julho de 2012, totalizando 228 amostras de fezes de 37 espécies de aves cativas, em 22 recintos do Parque Municipal Danilo Galafassi (Figura 1).



Figura 1 – (A) ambiente dos recintos das aves do Parque Municipal Danilo Galafassi; (B) recinto dos pavões (*Pavo cristatus*); (C) recinto dos Carcarás (*Polyborus plancus*); (D) recinto dos araçaris castanhos (*Pteroglossus castanotis*).

As fezes foram coletadas do chão destes recintos, sendo selecionadas aquelas com aparência fresca e com poucas sujidades. As amostras foram acondicionadas sem conservantes em frascos limpos com tampa de rosca e refrigeradas até posterior análise, em até sete dias. As análises foram realizadas no Laboratório de Parasitologia e Doenças Parasitárias da Universidade Federal do Paraná (UFPR), município de Palotina. Os métodos utilizados foram sedimentação simples (Hoffmann, Pons e Janer) e flutuação em solução hipersaturada de cloreto de sódio (Willis-Mollay)<sup>7</sup>.

Os dados foram anotados em fichas separadas por recinto. Nos casos positivos, medidas de controle ambiental foram sugeridas para os recintos. Este trabalho foi avaliado e aprovado pela Comissão de Ética e Bem-estar Animal (CEBEA) do Campus Palotina da UFPR, protocolo nº 29/2010.

## RESULTADOS E DISCUSSÕES

Das 228 amostras de fezes analisadas 127 (55,7%) foram positivas e destas, 55 (43,3%) apresentaram infecção mista. Os parasitos encontrados pertencem aos gêneros: *Strongyloides*, *Eimeria*, *Capillaria*, *Deletrocephalus* e *Iso spora*, às superfamílias Strongyloidea, Ascaroidea e Spiruroidea e à ordem Trichurida (Tabela 1, Figura 2). O único recinto que apresentou resultados negativos em todo o período avaliado foi o que abrigava as espécies *Jabiru mycteia* (tuiuiú) e *Cariama cristata* (seriema).

As amostras coletadas dos recintos de *Pavo cristatus* (pavão) e *Rhea americana* (araçari-poca) foram 100% positivas. Na sequência, as espécies que apresentaram um número maior de amostras positivas em relação às amostras coletadas foram *Ara ararauna* (arara vermelha) com 80% e *Penelope ochrogaster* (jacu) com 78,57%. A espécie que apresentou maior prevalência de infecção mista foi *Selenidera maculirostris* (araçari-poca) (85,71%), seguida pelo *Pavo cristatus* (pavão) com 78,57%.

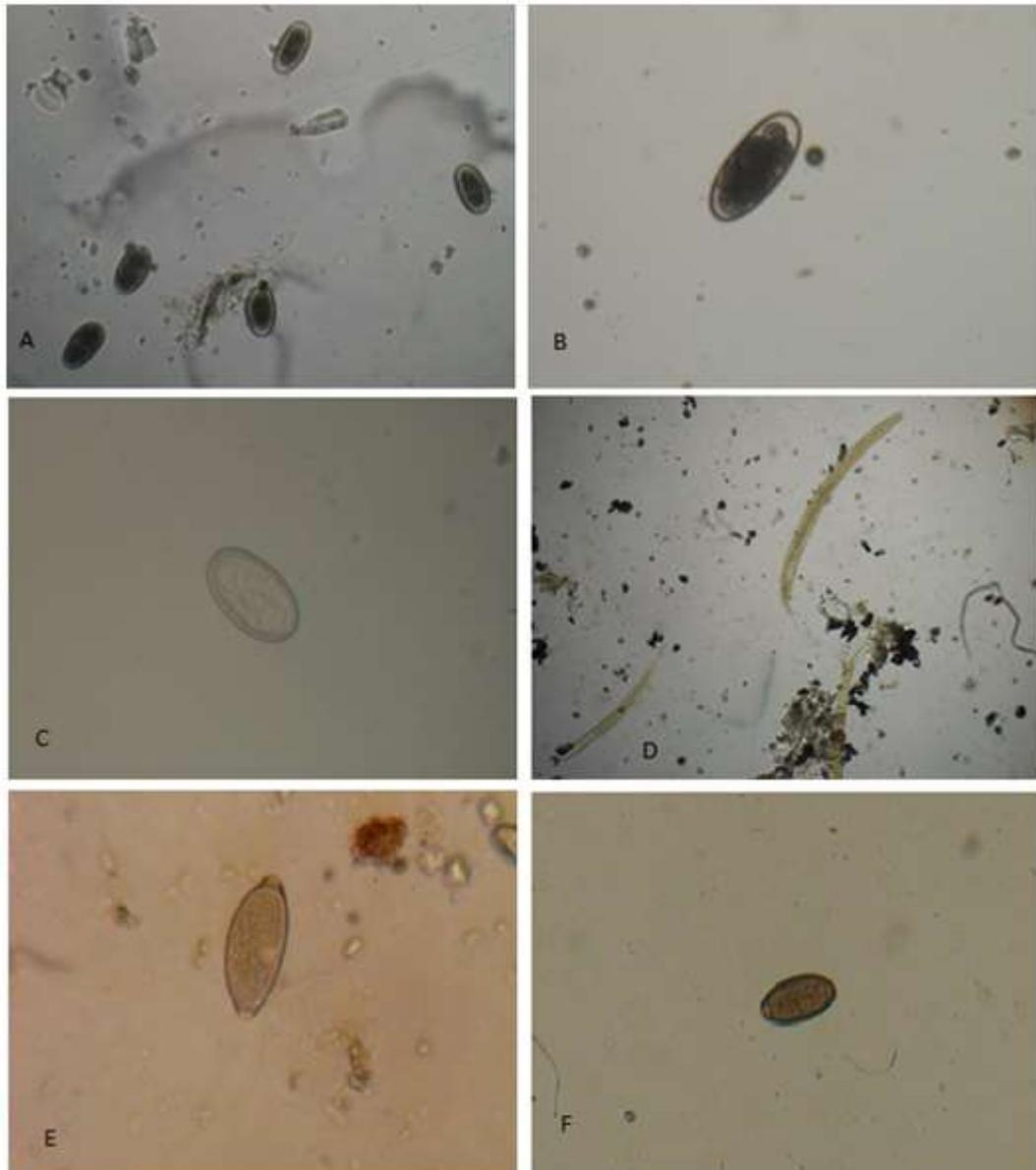


Figura 2 – (A) ovos de Ascaroidea em Pavo cristatus, 100X. (B) ovo de Deletrocephalus sp. em Rhea americana, 100X. (C) ovo de Spiruroidea em Penelope ochrogaster, 400X. (D) Strongyloides sp. em Ara ararauna, 100X. (E) ovo de Trichurida em Pavo cristatus, 400X. (F) ovo de Capillaria sp. em Penelope ochrogaster, 400X.

Tabela 1. Resultados dos exames parasitológicos das aves cativas no Parque Municipal Danilo Galafassi em Cascavel-PR, Brasil

Nome científico	Nome comum	Recintos	Amostras	Positivas	Mistas	Parasitas
<i>Pavo cristatus</i>	Pavão	1	14	14	11	<i>Eimeria</i> , <i>Capillaria</i> , Ascaroidea, Spiruroidea, Trichurida
<i>Jabiru mycteria</i> / <i>Cariama cristata</i>	Tuiuiu/ Seriema	1	13	0	0	Negativo
<i>Rhinoptynx clamator</i>	Coruja orelhuda	1	10	2	0	<i>Strongyloides</i> , Ascaroidea,
<i>Tyto alba</i>	Coruja suindara	1	13	2	1	<i>Strongyloides</i> , Strongyloidea
<i>Rhea americana</i>	Ema	1	13	8	1	<i>Deletrocephalus</i> , Strongyloidea
<i>Penelope ochrogaster</i>	Jacus	1	14	11	5	<i>Strongyloides</i> , Strongyloidea, Ascaroidea, Spiruroidea, <i>Capillaria</i> , <i>Eimeria</i>
	Coletivo aves	1	8	5	1	Ascaroidea, <i>Strongyloides</i> , Strongyloidea <i>Eimeria</i>
<i>Mivalgo chimachima</i>	Gavião carrapateiro	1	10	5	2	<i>Strongyloides</i> , Ascaroidea, <i>Eimeria</i>
<i>Heterospizias meridionalis</i>	Gavião caboclo	1	9	2	1	<i>Strongyloides</i> , Ascaroidea
<i>Polyborus plancus</i>	Carcará	1	11	5	1	Strongyloidea, <i>Strongyloides</i> , <i>Eimeria</i>
<i>Ara ararauna</i>	Arara Canindé	1	13	9	6	Strongyloidea, <i>Strongyloides</i> , <i>Eimeria</i> <i>Capillaria</i>
<i>Cyanoliseus patagonus</i>	Ararinha da patagônia	1	11	4	2	<i>Strongyloides</i> , Ascaroidea, Spiruroidea
	Coletivo araras	1	9	7	1	<i>Strongyloides</i> , Strongyloidea, <i>Capillaria</i>
	Coletivo periquitos	2	15	10	4	<i>Strongyloides</i> , Cestoda, <i>Eimeria</i> , Ascaroidea, Strongyloidea
<i>Ramphastus dicolorus</i>	Tucano bico verde	2	20	11	4	Strongyloidea, <i>Strongyloides</i> , <i>Eimeria</i> , Ascaroidea
<i>Ciconia maguari</i>	Maguari	1	13	7	3	<i>Strongyloides</i> , Strongyloidea, <i>Eimeria</i> , Ascaroidea
<i>Bailloni</i> <i>bailloni</i>	Araçari poca	1	3	3	2	<i>Strongyloides</i> , Strongyloidea, <i>Eimeria</i>
<i>Ara chloroptera</i>	Arara vermelha	1	10	7	6	Strongyloidea, <i>Strongyloides</i> , <i>Iso spora</i> , Ascaroidea
<i>Amazona aestiva</i>	Papagaios	1	7	5	1	<i>Strongyloides</i> , <i>Eimeria</i> , Strongyloidea
<i>Pteroglossus castanotis</i>	Araçari castanho	1	12	9	3	<i>Strongyloides</i> , Strongyloidea, Ascaroidea
TOTAL		22	228	127	55	

Os parasitos que obtiveram maior frequência foram: *Strongyloides* sp. (59,84%) e Superfamília Strongyloidea (26,77%) e *Eimeria* (20,47%). Os parasitos que apresentaram menor frequência foram: *Iso spora* sp. (0,78%) e Classe Cestoda (1,75%), conforme Tabela 2.

No estudo conduzido por Marietto-Gonçalves et al.<sup>8</sup>, foram analisadas 207 amostras fecais de 45 espécies de aves provenientes de atendimentos do Hospital Veterinário da Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia da Universidade Estadual Paulista, Campus de Botucatu-SP. Destas, apenas 16 espécies apresentaram exames positivos, sendo observados ovos de tricurídeos, *Ascaridia* spp., *Heterakis* spp., cistos de *Balantidium* spp., *Blastocystis* spp., *Entamoeba* spp. e oocistos de coccídeos.

Tabela 2. Frequência de parasitos encontrados em 127 amostras positivas de fezes de aves cativas do Parque Municipal Danilo Galafassi (Cascavel-PR) no período de agosto/2010 a julho/2012

Parasitas	Frequência (%)
<i>Strongyloides</i>	59,84
Strongyloidea	26,77
<i>Eimeria</i>	20,47
Ascaroidea	18,11
<i>Capillaria</i>	11,02
Trichurida	8,66
<i>Deletrocephalus</i>	5,51
Spiruroidea	2,36
Cestoda	1,57
<i>Iso spora</i>	0,78

No estudo de Freitas et al.<sup>5</sup>, das 685 aves em cativeiro do Estado de Pernambuco analisadas, 320 (46,7%) estavam parasitadas com *Capillaria* sp.,

*Strongyloides* sp., *Ascaridia* sp., *Heterakis* sp., Strongyloidea, Spiruroidea, Cestoda, Trematoda, Coccidia, dados que corroboram os resultados obtidos nesta pesquisa.

Vicente et al.<sup>9</sup> realizaram um inventário de nematódeos presentes em aves no Brasil, no qual descreveram *Deletrocephalus* sp. em *Rhea americana*, Ascaroidea em *Penelope* sp., *Ara arauana* e *Ara chloroptera* e *Capillaria* sp. em *Pavo* sp. Esses resultados condizem com a presente pesquisa.

Freitas et al.<sup>10</sup> examinaram amostras de fezes de 685 aves cativas no Criadouro Científico e Cultural Chaparral em Pernambuco, das quais 320 apresentavam-se infectadas por *Capillaria* sp., *Strongyloides* sp., *Ascaridia* sp., *Heterakis* sp., Strongyloidea, Spiruroidea, coccídios e parasitos da classe Cestoda. Todos esses resultados corroboram com os resultados das análises desta pesquisa. Além desses parasitos, os pesquisadores encontraram os da classe Trematoda e o protozoário *Entamoeba* sp.

O tamanho do cativeiro, tipo de confinamento, presença de contactantes externos, tipo de alimentação e fonte de fornecimento de água, podem induzir ao estresse e favorecer a proliferação e disseminação das doenças parasitárias<sup>7</sup>. Aves recém-chegadas ao criatório e aquelas que têm acesso ao chão têm maior propensão a infecções parasitárias.

Estudos relacionados ao levantamento parasitológico de animais em cativeiro contribuem para o conhecimento da fauna parasitária e auxiliam a sanar dúvidas sobre as diferentes espécies de parasitos e principalmente auxiliam na promoção de bem-estar para os animais cativos<sup>11</sup>.

As técnicas utilizadas neste estudo foram eficazes para a detecção de parasitos de aves silvestres e, por meio da positividade dos achados parasitológicos, puderam ser instituídas medidas profiláticas. Como medidas de controle foram sugeridas a limpeza e desinfecção regulares dos recintos, tratamento dos animais, análises coproparasitológicas regulares, bem como evitar a entrada de animais sinantrópicos. Estes últimos são considerados a principal fonte de infecção, pois acabam invadindo os recintos em busca de alimentos levando agentes para os animais cativos.

## CONCLUSÃO

As aves cativas no parque municipal Danilo Galafassi em Cascavel-PR apresentaram-se parasitadas por helmintos e protozoários gastrintestinais, sendo helmintos os mais frequentes,

não havendo casos clínicos relacionados, durante o período do estudo.

O presente trabalho colabora com informações sobre o parasitismo das espécies pesquisadas, uma vez que existem poucos trabalhos nessa área referentes a aves silvestres.

## REFERÊNCIAS

1. Geraghty V, Mooney J, Pike K. A study of parasitic infections in mammals and birds at the Dublin Zoological Garden. *Veterinary Research Communications*. 1982. 5: 343-348.
2. Costa IA, Coelho CD, Bueno C, Ferreira I, Freire RB. Ocorrência de parasitos gastrintestinais em aves silvestres no município de Seropédica, Rio de Janeiro, Brasil. *Ciência Animal Brasileira*. 2010. 11 (4): 914-922
3. Katagiri S, Oliveira-Sequeira TCG. Zoonoses causadas por parasitos intestinais de cães e o problema do diagnóstico. *Arquivos do Instituto Biológico*. 2007. 74(2): 175-184.
4. Ippen R, Kojosed V, Jira J. Toxoplasmosis in Zoo animals. *Folia Parasitologica*. 1981. 28:109-115.
5. Freitas MFL, Oliveira JB, Cavalcanti MDB, Leite AS, Magalhães VS, Oliveira RA, Sobrino AE. Parasitos gastrointestinais de aves silvestres em cativeiro em El estado de Pernambuco, Brasil. *Parasitologia Latinoamericana*. 2002. 57 (1-2): 50-54.
6. Portal Do Município De Cascavel. Parques. 2010. [cited 2012 abr 20]. Available from: <[http://www.cascavel.pr.gov.br/secretarias/semdec/sub\\_pagina.php?id=258](http://www.cascavel.pr.gov.br/secretarias/semdec/sub_pagina.php?id=258)>.
7. Muller GCK, Greinert JÁ, Silva Filho HH. Frequência de parasitos intestinais em felinos mantidos em zoológicos. *Arquivo Brasileiro de Medicina Veterinária e Zootecnia*. 2005. 57 (4): 559-561.
8. Marietto-Gonçalves GA, Martins TF, Lima ET De, Lopes RS, Filho RL. A. Prevalência de endoparasitos em amostras fecais de aves silvestres e exóticas examinadas no laboratório e ornitopatologia e no laboratório de enfermidades Parasitárias da FMVZ Unesp/Botucatu, SP. *Ciência Animal Brasileira*. 2009. 10 (1): 349-354.
9. Vicente JJ, Rodrigues HO, Gomes DC, Pinto RM. Nematoides no Brasil – Parte IV: Nematoides de Aves. *Revista Brasileira de Zoologia*. 1995.12 (1): 1 – 27.
10. Freitas MFL, Oliveira JB, Cavalcanti MDB, Leite AS, Magalhães VS, Oliveira RA, Sobrino E. *Parasitologia Latinoamericana*. 2002. 57: 50 – 54.
11. Figueiredo MAP, Santos ACG, Guerra RMSNC. Ectoparasitos de animais silvestres no Maranhão. *Pesquisa Veterinária Brasileira*. 2010. 11 (30): 988-990.

Protocolado em: 09 ago. 2013. Aceito em: 07 jul. 2014