## Cryptosporidium spp. em furão (Mustela putorius furo) no sul do Brasil

Vinicius da Rosa Fanfa<sup>1</sup>
Matheus Hillard Farret<sup>1</sup>
Aleksandro Schafer da Silva<sup>2</sup>
Silvia Gonzalez Monteiro<sup>3\*</sup>

¹Curso de Medicina Veterinária
²Pós-graduação em Medicina Veterinária
³Departamento de Microbiologia e Parasitologia, Centro de Ciências da Saúde
Universidade Federal de Santa Maria
Campus Universitário, Camobi –Km 9, Prédio 20, sala 4232
CEP 97105-900, Santa Maria – RS, Brasil
\*Autor para correspondência
sgmonteiro@uol.com.br

Submetido em 19/05/2009 Aceito para publicação em 01/11/2009

## Resumo

Este trabalho visou avaliar o parasitismo gastrintestinal em furão (*Mustela putorius furo*) mantido em cativeiro no sul do Brasil. Foram analisadas fezes de dois furões, macho e fêmea, com três anos de idade, através das técnicas de exame direto, centrífugo-flutuação com sulfato de zinco e a coloração pelo método de Kinyoun para pesquisa de parasitos. Nas amostras constatou-se a presença de oocistos de *Cryptosporidium* spp. Este caso refere-se ao primeiro registro deste protozoário em furão no Brasil.

Unitermos: Cryptosporidium, Mustela, zoonose

## **Abstract**

Cryptosporidium in ferret (Mustela putorius furo) in the south of Brazil. The aim of this research study was to evaluate the gastrointestinal parasitism in ferrets (Mustela putorius furo) kept in captivity in the southern region of Brazil. Fecal samples of two three-year-old ferrets, a male and a female, were analyzed by the direct smear method, the centrifugal flotation technique with zinc sulfate, and tha Kinyoun staining method. Oocysts of Cryptosporidum sp. were observed in the faeces of both animals. This is the first report of this protozoan in ferrets in Brazil.

Key words: Cryptosporidium, Mustela, zoonosis

V. R. Fanfa et al.

Cryptosporidium é um gênero do filo Apicomplexa, família Cryptosporidiidae, classe Coccidia (Levine, 1984), reconhecido atualmente como um dos principais patógenos entéricos de potencial zoonótico. É um protozoário oportunista, que acomete uma ampla variedade de vertebrados (Gómez et al., 1996; Fayer et al., 2000), podendo provocar diarréia aquosa, perda de peso e dores abdominais (Hill et al., 1997; Baraldi et al., 1999; Borges et al., 2009). O oocisto deste protozoário infecta os animais por via oral ou nasal, liberando seus quatro esporozoítas nas vias digestivas, que por sua vez, vão ao ambiente extra-citoplasmático, onde o parasito se desenvolve. A partir daí ocorre uma merogonia e uma gametogonia para a formação de novos oocistos, que esporulam e são eliminados nas fezes (Fayer et al., 2000; Mendez et al., 2007). A sobrevivência de oocistos, em diversas condições ambientais por longos períodos, aliado a capacidade de resistir aos mais variados métodos em tratamento de água favorecem sua disseminação (Korich et al., 1990).

Mustela putorius furo é um animal da ordem Carnívora, família Mustelidae e subfamilia Mustelinae com distribuição mundial, encontrado em vários estados brasileiros, tanto em áreas florestadas como abertas, de preferência em ambientes com água e em altitude inferior a 1500m. Os mustelídeos são altamente susceptíveis a uma variedade de doenças infecciosas que atingem humanos e outros mamíferos (Cubas et al., 2006). Nestes animais, de vida livre ou em cativeiro, já foram reportados casos de infecção por Giardia sp., Eimeria sp., Toxoplasma gondii, Isospora sp., Dioctophyma renale, Trypanosoma cruzi (Cubas et al., 2006) e Cystoisospora sp. (Faccio et al., 2008), porém nem sempre havia manifestações clínicas.

Com a crescente utilização de furões como animais domésticos, tem-se questionado o poder deste mustelídeo como reservatório e veiculador de parasitoses que acometem humanos (Rehg et al., 1988; Gomez-Villamandos et al., 1995). Visto isso, considerou-se oportuno avaliar o parasitismo gastrintestinal em furão (*Mustela putorius furo*) mantido em cativeiro no sul do Brasil.

Em exame de rotina de um criadouro conservacionista do estado do Rio Grande do Sul, Brasil, analisou-se fezes de dois furões, macho e fêmea com três anos de idade, mantidos em gaiolas separadas. As amostras de fezes foram coletadas logo após ser excretadas. As mesmas foram armazenadas em caixa de isopor com gelo a temperatura de 13°C por 24 horas até serem processadas pelas técnicas de exame direto, centrífugo-flutuação com sulfato de zinco (De Carli e Moura, 2000) e a coloração pelo método de Kinyoun modificado (Amato Neto et al., 1996) para pesquisa de parasitos.

Apesar dos animais estarem aparentemente sadios, constatou-se a presença de oocistos de *Cryptosporidium* sp. nas amostras de fezes avaliadas pelo exame direto e centrífugo flutuação. Para a coloração do parasito (Kinyoun) foram efetuados três esfregaços fecais com o restante das fezes armazenadas na geladeira, que apresentaram em média 13 oocistos por lâmina. Este caso de parasitismo refere-se ao primeiro registro de criptosporidiose em *Mustela putorius furo* no Brasil, possivelmente devido à carência de pesquisas referentes à fauna silvestre até os dias de hoje. Nenhum outro parasito foi identificado nas amostras processadas.

A criptosporidiose em furão já vem sendo reportada em outros países, desde a década de 80, onde se verificou positividade de 40% para este coccidia em animais jovens (Rehg et al., 1988). A literatura reporta casos fatais desta enfermidade em furões mantidos em cativeiro (Gomez-Villamandos et al., 1995). O gênero *Cryptosporidium* também já foi reportado em mustelídeos das espécies *Lutra lutra e Lutra canadensis* (Gaydos et al., 2007; Mendez et al., 2007).

Conclui-se que *Mustela putorius furo* é parasitado por *Cryptosporidium* spp. no Brasil, porém estudos de prevalência devem ser realizadas nessa área, para estimar a participação deste carnívoro nativo como veiculador de protozoários com poder zoonótico nos diferentes elos da cadeia epidemiológica. Em pesquisas futuras, seria importante fazer o uso da técnica de reação em cadeia da polimerase (PCR), a fim de identificar além dos gêneros as espécies podem parasitar o furão.

## Referências

Amato Neto, V.; Braz, L. M. A.; Pietro, A. O. D.; Módolo, J. R. 1996. Pesquisa de oocistos de *Criptosporidium sp* em fezes: Comparação

entre os métodos de Kinyoun modificado e de Heine. Revista da Sociedade Brasileira de Medicina Tropical, 29: 575-578.

Baraldi, S. R.; Marques, E. G. L.; Dias, R. M. D. S. 1999. Ocorrência de *Cryptosporidium parvum* e *Isospora belli* na região de Campinas, SP. **Revista do Instituto Adolfo Lutz, 58**: 97-103.

Borges, J. C. G.; Alvez L. C.; Vegara-Parente, J. E.; Faustino, M. A. G.; Machado, E. C. L. 2009. Ocorrência de infecção *Cryptosporidium* spp. em peixe-boi marinho (*Trichechus manatus*). Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 18: 60-61.

Cubas, Z. S.; Silva, J. C. R.; Catão-Dias, J. L. 2006. **Tratado de animais silvestres.** Roca, São Paulo, 1354pp.

De Carli, G. A.; Moura, H. 2000. Parasitologia clínica: Diagnóstico de laboratório dos coccídeos e microsporídios intestinais. Edipucrs, Porto Alegre, Brasil, 73pp.

Faccio, L.; da Silva, A. S.; Otto, M. A.; Soares, J. F.; Zanette, R. A.; Monteiro S. G. 2008. Registro de parasitas gastrintestinais em irara (*Eira Barbara*) mantido em cativeiro no Brasil. **Revista Brasileira de Zoociências**, 10: 83-85.

Fayer, R.; Morgan, U.; Upton, S. J. 2000. Epidemiology of Cryptosporidium: Transmission, detection and identification. **International Journal for Parasitology, 30**: 12-13.

Gaydos, J. K.; Miller, W. A.; Gilardi, K. V. K.; Melli, A.; Schwantje, H.; Engelstoft, C.; Fritz, H.; Conrad, P. A. 2007. *Cryptosporidium* and *Giardia* in marine-foraging river otters (*Lontra canadensis*) from the Puget Sound Georgia Basin ecosystem. **Journal Parasitology**, 93: 198-202.

Gómez, M. S.; Vila, T.; Feliu, C.; Monteliu, I.; Gracenea, M.; Fernandez, J. 1996. A survey for *Cryptosporidium* spp. In mammals at Barcelona Zoo. **International Journal for Parasitology, 26**: 1331-1333.

Gomez-Villamandos, J. C.; Carrasco, L.; Mozos, E.; Hervas, J. 1995. Fatal cryptosporidiosis in ferrets (*Mustela putorius furo*): A morphopathologic study. **Journal of** *Zoo* **and** *Wildlife Medicine*, **26**: 539-544.

Hill, B. D.; Fraser, I. R.; Prior, H. C. 1997. *Cryptosporidium* infection in a dugong (*Dugong dugon*). **Australian Veteterinary Journal, 75**: 670-671.

Korich, D. G.; Mead, J. R.; Madore, M. S.; Sinclair, N. A.; Sterling, C. R. 1990. Effect of azone, chlorine dioxide, chlorine and monochloroamine on *Cryptosporidium* oocysts viability. **Applied and Environmental Microbiology**, **56**: 1423-1428.

Levine, N. D. 1984. Taxonomy and review of the cociidian genus *Cryptosporidium* (Protozoa, Apicomplexa). **Journal of Protozoology, 31**: 94-98.

Mendez, H. F.; Gómez, C. H.; Romero, S. R.; Ares, M. E. 2007. *Cryptosporidium* and *Giardia* in wild otters (*Lutra lutra*). **Veterinary Parasitology, 144**: 153-156.

Rehg, J. E.; Gigliotti, F.; Stokes, D. C. 1988. Cryptosporidiosis in ferrets. Laboratory Animal Science, 38: 155-158.