

## PREVALÊNCIA DE TOXOPLASMOSE OVINA DETERMINADA PELA REAÇÃO DE SABIN-FELDMAN EM ANIMAIS DE URUGUAIANA, RS, BRASIL \*

Carlos Eduardo Larsson \*\*  
Ligia M. Ferreira Jamra \*\*\*  
Eny Câmara Guimarães \*\*\*  
† Dino Baptista Germano Pattoli \*\*\*\*  
Hebans Lincoln L. da Silva \*\*\*\*\*

RSPUB9/532

LARSSON, C. E. et al. *Prevalência de toxoplasmose ovina determinada pela reação de Sabin-Feldman em animais de Uruguaiana, RS, Brasil.* *Rev. Saúde públ.*, S. Paulo, 14:582-8, 1980.

**RESUMO:** Determinou-se a prevalência de toxoplasmose ovina em soros de 100 animais, provenientes de Uruguaiana, RS e abatidos em Bragança Paulista, SP, Brasil, através de reação de Sabin-Feldman (RSF). Considerando-se animais positivos aqueles com títulos  $\geq 16$ , obtiveram-se 39% de soro-reagentes, com títulos e percentuais de soropositividade correspondentes a: 16 (66,7%), 64 (23%), 256 (2,6%), 1024 (5,1) e 4000 (2,6%).

**UNITERMOS:** *Toxoplasmose animal, Uruguaiana, RS, Brasil. Ovinos. Toxoplasma gondii. Reação de Sabin-Feldman.*

### INTRODUÇÃO

A infecção toxoplásmtica nos espécimes ovinos tem merecido a atenção dos pesquisadores que se dedicam à Medicina Veterinária e à Saúde Pública. A importância atribuída à protozoose em termos veteri-

nários reside nas verdadeiras epizootias de abortamento e natimortalidade, e seus consequentes prejuízos econômicos, fatos já observados na Nova Zelândia, Austrália e Inglaterra (Beverley e Watson, 1964<sup>4</sup>;

\* Apresentado no VI Congresso Estadual de Medicina Veterinária, III Congresso Nacional de Clínica Veterinária de Pequenos Animais, III Encontro Sul Brasileiro de Médicos Veterinários — Gramado, 1979 — Rio Grande do Sul.

\*\* Do Departamento de Patologia e Clínica Médicas da Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia da Universidade de São Paulo — Cidade Universitária — 05508 — São Paulo, SP Brasil.

\*\*\* Do Instituto de Medicina Tropical de São Paulo — Av. Dr. Enéas Carvalho de Aguiar — Caixa Postal 2921 — 01000 — São Paulo, SP — Brasil.

\*\*\*\* Do Departamento de Epidemiologia da Faculdade de Saúde Pública da USP — Av. Dr. Arnaldo, 715 — 01255 — São Paulo, SP — Brasil.

\*\*\*\*\* Do Serviço de Inspeção de Produto Animal (SERPA-SP) — Ministério da Agricultura — Av. Francisco Matarazzo, 101 — 05001 — São Paulo, SP — Brasil.

Jacobs e col., 1963<sup>18</sup>; Dubey, 1968<sup>8</sup>; Jacobs, 1973<sup>17</sup>; Hartley e Munday, 1974<sup>15</sup>) e na Índia e no Canadá (Dubey, 1968<sup>8</sup>).

Epidemiologicamente, sabe-se que dentre as vias de transmissão da toxoplasmose ao homem, aquela que tem sido incriminada com maior freqüência é a da veiculação de cistos teciduais através de produtos cárneos, principalmente quando estes são ingeridos sem um tratamento térmico adequado. Vários trabalhos apresentam evidências de que a infecção toxoplásistica humana pode estar relacionada a costumes alimentares regionais ou nacionais (Jacobs e col., 1963<sup>18</sup>; Desmonts e col., 1965<sup>7</sup>; Berengo e col., 1969<sup>3</sup>; Garrido e col., 1972<sup>13</sup>). Alguns pesquisadores têm afirmado que a possibilidade de transmissão da infecção, a partir de uma determinada espécie animal, está vinculada às condições geográficas e econômicas regionais, ao tipo de rebanho predominante, à extensão territorial e à constituição do solo (Garrido e col.,<sup>13</sup> 1972). A carne ovina é considerada, na França e na Nova Zelândia, a principal fonte de infecção toxoplásistica humana (Desmonts, 1962, citado por Araújo, 1964<sup>2</sup>; Jacobs e col., 1963<sup>18</sup>).

Tais fatos podem ser extrapolados para algumas regiões brasileiras, bem como para determinados grupos étnicos de nosso país, em que o manuseio e o consumo de carne ou vísceras de ovinos são, provavelmente, os responsáveis pela ocorrência da antropozoonose.

A despeito do surgimento de novas provas sorológicas, a RSF, também conhecida como reação ou teste do corante, continua sendo prova-padrão para a determinação de anticorpos antitoxoplasma em soros animais (Ishizuka e col., 1974<sup>16</sup>). No Brasil, entretanto, a determinação da prevalência da toxoplasmose ovina através da RSF é praticamente desconhecida, motivo pelo qual julgamos oportuno realizar o presente estudo.

## MATERIAL E MÉTODOS

Utilizaram-se 100 amostras de soro, coletadas, no decorrer do ano de 1978, de animais da espécie ovina (ovelhas e capões), sem raça definida, oriundos de Uruguaiana (RS) e abatidos em Bragança Paulista (SP), cujas carcaças destinavam-se aos estabelecimentos de distribuição e consumo, no município de São Paulo.

Coletou-se sangue após secção da veia jugular e, após a retração do coágulo, o soro foi separado por aspiração, sendo, a seguir, submetido à centrifugação, desprezando-se as amostras hemolisadas. As amostras foram mantidas à -20°C até o momento da execução da reação sorológica.

Para a pesquisa de anticorpos antitoxoplasma foi utilizada a reação de Sabin-Feldman (RSF), empregando-se soro de cobaia como fator acessório (Jamra e Guimarães, 1976<sup>19</sup>). Realizou-se a reação com amostras previamente inativadas a 57°C, durante 60 min, em várias diluições crescentes, a partir de 1:4.

## RESULTADOS

Das 100 amostras examinadas através da RSF, considerando-se como reagentes os soros com títulos \* iguais ou maiores que 16, obtiveram-se 39 soros reagentes, conforme o disposto na Tabela 1.

Considerando-se o número de soros reagentes em função do título de anticorpos antitoxoplasma, obtiveram-se 26 soros reagentes na diluição 1:16 (66,7%), 9 na 1:64 (23%), 1 na 1:256 (2,6%) e 2 (5,1%) e 1 (2,6%) soros reagentes, respectivamente, nas diluições 1:1024 e 1:4096 (Tabela 2).

\* Título — recíproca da diluição.

T A B E L A 1

Soros ovinos reagentes e não-reagentes, segundo RSF com títulos\*  $\geq 16$ . São Paulo, 1978.

Resultado	Freqüência	Percentagem
Reagente	39	39
Não-reagente	61	61
Total	100	100

\* Título — recíproca da diluição.

T A B E L A 2

Soros ovinos reagentes à RSF segundo títulos de anticorpos antitoxoplasma. São Paulo, 1978.

Título de Anticorpos *	Freqüência	Percentagem
16	26	66,7
64	9	23,0
256	1	2,6
1024	2	5,1
4096	1	2,6

\* Título — recíproca da diluição.

Com o escopo de permitir uma maior e melhor comparação da prevalência da infecção toxoplásmtica nos ovinos criados no Brasil e em outros países, compilaram-se os resultados aqui obtidos com aqueles constantes da literatura referente a essa zoonose, os quais encontram-se na Tabela 3.

#### DISCUSSAO E CONCLUSAO

A prevalência de 39% de animais soro-positivos (Tabela 1), obtida no presente trabalho, pode ser considerada como elevada, em relação àquelas obtidas em outros países americanos. Tal percentual somente é inferior ao verificado no Canadá (Tizard e col., 1978<sup>34</sup>).

Os resultados verificados no presente levantamento mostram-se comparativamente maiores que os determinados por Amaral e col. (1978)<sup>1</sup>, no Estado de São Paulo, através da reação de hemaglutinação indireta (RHI), em animais oriundos parcialmente da mesma região. Tal diferença entre os 2 inquéritos executados praticamente na mesma época, pode, a nosso ver, ser creditada aos diferentes títulos iniciais considerados ou a diferenças de sensibilidade e/ou especificidade entre as duas provas sorológicas.

A despeito da RSF apresentar algumas desvantagens, conforme o relatado por vários pesquisadores citados por Larsson (1976)<sup>22</sup>, ela é considerada, ainda hoje, como prova padrão por ser bastante sensi-

TABELA 3

Prevalência de toxoplasmose infecção nos espécimes ovinos. Resultados positivos (Nº e %), obtidos por diferentes autores, segundo as principais reações sorológicas, com títulos  $\geq 16$ .

Autor	Local	Nº de soros examinados	Reações sorológicas positivas						Título ***	
			Sabin-Feldman		Imunofluorescência Indireta		Hemaglutinação Indireta			
			Nº	%	Nº	%	Nº	%		
<b>EUROPA</b>										
Pestre e col. (1962) <sup>27</sup>	Francia	120	12*	10,6	—	—	—	—	20	
Rover-Bonnet (1963) <sup>30</sup>	Holanda	175	155	88,6	—	—	—	—	16	
Work (1967) <sup>38</sup>	Dinamarca	31	4	12,9	—	—	—	—	50	
Callot e col. (1970) <sup>5</sup>	Francia	180	—	—	55	30,5	—	—	20	
Garrido e col. (1972) <sup>13</sup>	Espanha	84	—	—	45	53,5	—	—	50	
Campana-Rouget e col. (1974) <sup>6</sup>	Francia	583	—	—	353	60,5	—	—	20	
Wadeland (1976) <sup>33</sup>	Noruega	1377	380	26,0	—	—	—	—	16	
<b>ASIA</b>										
Sato (1960) <sup>31</sup>	Japão	55	24**	43,6	—	—	—	—	16	
Gill e Prakash (1970) <sup>14</sup>	India	488	—	—	—	—	44	9,0	16	
Maitani (1970) <sup>23</sup>	Japão	34	15	44,1	—	—	—	—	16	
Kozojed e col. (1975) <sup>20</sup>	Afganistão	117	—	—	—	—	9	7,6**	64	
<b>OCEANIA</b>										
Singh e col. (1967) <sup>33</sup>	Singapura	24	—	—	—	—	6	25,0	100	
<b>AMÉRICAS</b>										
McCulloch e col. (1964) <sup>25</sup>	EUA	27	8	29,6**	—	—	—	—	16	
Vanderwagen e col. (1974) <sup>35</sup>	EUA	68	—	—	—	—	19	27,9	64	
Riemann e col. (1977) <sup>29</sup>	EUA	1056	—	—	—	—	85	8,0	64	
Martini e Martin (1977) <sup>24</sup>	Argentina	105	—	—	—	—	4	3,8**	16	
Amorim e col. (1978) <sup>1</sup>	Brasil	100	—	—	—	—	23	23,0	64	
Tizard e col. (1978) <sup>34</sup>	Canadá	273	176	64,4	—	—	—	—	16	
Larsson e col. (1980)*	Brasil	100	39	39,0	—	—	—	—	16	

\* Refere-se aos dados obtidos no presente trabalho.

\*\* Valor obtido a partir de dados do(s) autor(es).

\*\*\* Título = reciprocada diluição.

vel e específica, e por evidenciar precoemente os anticorpos antitoxoplasma. A RSF, em confronto com a reação de imunofluorescência indireta (RIFI), utilizada em vários outros trabalhos europeus (Tabela 3), apresenta uma série de vantagens, dentre as quais destacamos a inexistência de falsos-positivos, desde que o soro seja previamente inativado. Frenkel (1977)<sup>11</sup> utilizando a RSF não obteve falsos-positivos em decorrência de reações cruzadas entre *Besnoitia* spp., *Sarcocystis* spp. e *Toxoplasma* sp., contrariamente ao observado quando da execução da RIFI.

A RHI é uma reação que detecta os anticorpos antitoxoplasma em fases mais tardias da evolução da infecção, fato que talvez possa explicar os diferentes percentuais de soropositividade obtidos no trabalho de Amaral e col., 1978<sup>1</sup> e no presente estudo.

Com relação aos demais trabalhos realizados com soros de ovinos, dispostos na Tabela 3, impõem-se um fator limitante quanto à comparabilidade, decorrente da consideração pelos autores, de diferentes títulos iniciais. Assim, os resultados deste levantamento seriam comparáveis apenas àqueles executados através da reação do corante e com títulos iguais ou maiores a 16. Desta forma, o percentual aqui disposto (39%), somente está próximo àqueles determinados por Sato (1960)<sup>31</sup> e Maitani (1970)<sup>23</sup> dentre os países asiáticos, e aos de McCulloch e col. (1964)<sup>25</sup> e Vanderwagen e col. (1974)<sup>35</sup> nas Américas. Na Europa, comparativamente, apenas na Noruega (Walderland, 1976)<sup>36</sup> observou-se prevalência próxima à verificada neste estudo.

Ao se considerar a freqüência de soropositividade em função do título de anticorpos (Tabela 2), obteve-se 35 (89,7%) animais soropositivos, com títulos compreendidos entre 16 e 256. Tal fato demonstra

que aproximadamente 90% dos ovinos reagentes eram portadores de infecção toxoplasmica crônica. Em apenas um caso (2,6%), dentre os soro-reagentes, pôde-se detetar título elevado (4096), indicando infecção recente ou mesmo doença toxoplasmica (Krogstad e col., 1972<sup>21</sup>; Seah, 1973)<sup>32</sup>, percentual relativamente próximo àquele obtido por Amaral e col. (1978)<sup>1</sup>, no Brasil, que foi de 4%.

No presente trabalho não nos ativemos a possíveis diferenças de prevalência frente à variável sexo, por já estar bem estabelecido que inexistem variações de positividade entre machos e fêmeas. Relativamente ao fator idade, trabalhou-se com indivíduos adultos, em que o percentual de soropositivos é maior, assertiva esta válida, tanto para o homem (Frankel, 1971<sup>12</sup>; Fleck, 1972<sup>9</sup>; Riemann e col. 1974<sup>28</sup>), como para os animais (Folkers e Kuil, 1964<sup>10</sup>; Nobuto e col. 1969<sup>26</sup>; Campana-Rouget e col. 1974<sup>6</sup>).

Concluindo, o êxito de Walderland (1976)<sup>37</sup> no isolamento do *Toxoplasma gondii*, a partir de carcaças de animais com títulos baixos de anticorpos circulantes, aliado à alta prevalência de toxoplasmose ovina, alertam-nos para o importante papel desempenhado por estes espécimes como fontes de infecção toxoplasmica, principalmente em determinados grupos étnicos ou em regiões do país onde é hábito a ingestão de carne ou vísceras de ovinos, sem o tratamento térmico adequado.

#### AGRADECIMENTOS

Aos Srs. Aparecido Roberto dos Santos e Nilson Eugenio da Costa, da Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia da USP, Nelson Sprega (SIF 1787/SERPA), pela colaboração na coleta das amostras. A Sra. Regina M. Sakata Mirandola (FMVZ-USP), pelo respaldo técnico.

LARSSON, C. E. et al. *[Prevalence of toxoplasmosis in sheep from Uruguaiana (Rio Grande do Sul, Brazil) detected by the Sabin-Feldman dye-test.]* *Rev. Saúde públ.*, S. Paulo, 14:582-8, 1980.

**ABSTRACT:** The sera from 100 ovines from Uruguaiana (Rio Grande do Sul, Brazil), slaughtered in Bragança Paulista (S. Paulo, Brazil), were examined for the presence of antibodies against *Toxoplasma gondii* using the Sabin-Feldman dye test. Considering positive those sera with titer  $\geq 16$ , the prevalence of this zoonosis was 39% with titers and percentages of seropositivity of: 16 (66.7%), 64 (23%), 256 (2.6%), 1024 (5.1%) and 4000 (2.6%).

**UNITERMS:** *Toxoplasmosis, animal, Uruguaiana, RS, Brazil. Sheep. Toxoplasma gondii. Sabin-Feldman dye test.*

#### REFERÉNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

1. AMARAL, V. et al. Sobre a prevalência de anticorpos antitoxoplasma em soros de caprinos e ovinos procedentes, respectivamente, dos Estados da Bahia e Rio Grande do Sul, Brasil. *Biológico*, 12:331-40, 1978.
2. ARAUJO, F. C. *Contribuição para o estudo da toxoplasmose em Portugal*. Lisboa, 1964. [Tese — Faculdade de Medicina da Universidade de Lisboa]
3. BERENGO, A. et al. Prevalence of toxoplasmosis among domestic and wild animals in the area of Siena, Italy. A serologic and parasitologic study. *Amer. J. trop. Med. Hyg.*, 18:391-4, 1969.
4. BEVERLEY, J. K. A. & WATSON, W. A. Ovine abortion and toxoplasmosis in Yorkshire. *Vet. Rec.*, 78:6-11, 1961.
5. CALLOT, J. et al. Étude sérologique de l'incidence de la toxoplasmose chez les animaux de boucherie de Strasbourg. *Rev. tech. vét. Abattoirs*, 69:30, 1970.
6. CAMPANA-ROUGET, Y. et al. La Toxoplasmosis chez les herbivores en Côte d'Or. *Rev. méd. Vét.*, 125:99-104, 1974.
7. DESMONTES, G. et al. Étude épidémiologique sur la toxoplasmose: de l'influence de cuisson des viandes de boucherie sur la fréquence de l'infection humaine. *Rev. franç. Étud. clin. biol.*, 10:952-8, 1965.
8. DUBEY, J. P. Feline toxoplasmosis and its nematode transmission. *Vet. Bull.*, 38:495-9, 1968.
9. FLECK, D. The seroepidemiology of *Toxoplasma* infection in man. *Proc. roy. Soc. Med.*, 65:1002, 1972.
10. FOLKERS, C. & KUIL, H. The prevalence of antibodies against *Toxoplasma* in pigs in Surinam, Dutch Guyana. *Ann. trop. Med. Parasit.*, 58:3-5, 1964.
11. FRENKEL, J. K. *Besnoitia wallacei* of cats and rodents: with a reclassification of other cyst-forming isosporoïd coccidia. *J. Parasit.*, 63:611-28, 1977.
12. FRENKEL, J. K. Toxoplasmosis: mechanisms of infection, laboratory diagnosis and management. *Curr. Top. Path.*, Berlin, 54:29-75, 1971.
13. GARRIDO, J. A. et al. Estudios de la epidemiología de la toxoplasmosis. La infección entre los animales de consumo. Encuestas serológicas en Madrid, mediante la reacción de immunofluorescencia. *Med. trop. Madrid*, 48:11-23, 1972.
14. GIL, H. S. & PRAKASH, O. M. Toxoplasmosis in India: survey of antibodies in sheep. *J. trop. Med. Hyg.*, 73:77-8, 1970.
15. HARTLEY, W. J. & MUNDAY, B. L. *Felidae* in the dissemination of toxo-

- plasmose to man and other animals. *Aust. vet. J.*, 50:224-8, 1974.
16. ISHIZUKA, M. M. et al. Estudo comparativo das provas de Sabin-Feldman (SF) e imunofluorescência indireta (IFI) com a de hemaglutinação (HA) para a avaliação de anticorpos anti-toxoplasma em soros de cães. *Rev. Fac. Med. vet. Zootec. Univ. S. Paulo*, 11:138-8, 1974.
17. JACOBS, L. New knowledge of *Toxoplasma* and toxoplasmosis. *Advanc. Parasit.*, 11:631-59, 1973.
18. JACOBS, L. et al. The prevalence of Toxoplasmosis in New Zealand sheep and cattle. *Amer. J. vet. Res.*, 24: 673-5, 1963.
19. JAMRA, L. F. M. & GUIMARÃES, E. C. Simplificações em técnicas para o estudo da toxoplasmose. *Rev. bras. Pesq. méd. biol.*, 9:67-70, 1976.
20. KOZOJED, V. et al. Incidence of Toxoplasmosis in domestic animals in Afghanistan. *Folia parasit.*, Praha, 23: 273-5, 1976.
21. KROGSTAD, D. J. et al. Toxoplasmosis, with comments on risk of infection from cats. *Ann. intern. Med.*, 77:773-8, 1972.
22. LARSSON, C. E. *Aspectos epidemiológicos da toxoplasmose*. São Paulo, 1976. [Dissertação de Mestrado — Faculdade de Saúde Pública da Universidade de São Paulo]
23. MAITANI, T. Serological investigation of toxoplasmosis in human and various animals, and isolation of *Toxoplasma gondii*. *Niigata med. J.*, 84:325-41, 1970.
24. MARTINI, G. J. W. & MARTIN, A. M. Prueba de hemoaglutinación para toxoplasmosis en distintos sueros animales. *Rev. Med. vet.*, Buenos Aires, 58:437-9, 1977.
25. McCULLOCH, W. F. et al. Serologic survey of toxoplasmosis in Iowa domestic animals. *J. Amer. vet. med. Ass.*, 144: 272-5, 1964.
26. NOBUTO, K. et al. Some aspects of natural infection of toxoplasmosis in pigs. *Nat. Inst. anim. Hlth Quart.*, Tokio, 9:136-48, 1969.
27. PESTRE, M. et al. Le mouton réservoir du virus de la toxoplasmose: recherches sur la possibilité de la transmission de l'agent pathogène. *Bull. Soc. Path. exot.*, 55:789-97, 1962.
28. RIEMANN, H. P. et al. Antibodies to *Toxoplasma gondii* and *Coxiella burnetii* among students and other personnel in Veterinary colleges in California and Brazil. *Amer. J. Epidem.*, 100:197-208, 1974.
29. RIEMANN, H. P. et al. Survey for Toxoplasma antibodies among sheep in Western United States. *J. Amer. vet. med. Ass.*, 171:1260-4, 1977.
30. ROEVER-BONNET, H. Toxoplasmosis in the Netherlands. *Trop. geogr. Med.*, 15:431-7, 1963.
31. SATO, N. Studies on the distribution of dye-test antibodies among animals in Hokkaido and on the complement fixing antigen for toxoplasmosis. *Jap. J. vet. Res.*, 8:217-8, 1960.
32. SEAH, S. K. K. Toxoplasmosis: a review of newer knowledge. *Canad. J. publ. Hlth*, 64(suppl.):93-102, 1973.
33. SINGH, M. et al. A survey on the prevalence of toxoplasmic antibodies in animal sera. *Med. J. Malaya*, 22:115-7, 1967.
34. TIZARD, I. R. et al. The prevalence of serum antibodies to *Toxoplasma gondii* in Ontario mammals. *Canad. J. comp. Med.*, 42:177-83, 1978.
35. VANDERWAGEN, L. C. et al. A survey for *Toxoplasma* antibodies in Northern California livestock and dogs. *J. Amer. vet. med. Ass.*, 164:1034-7, 1974.
36. WALDELAND, H. Toxoplasmosis in sheep. The prevalence of Toxoplasma antibodies in lambs and mature sheep from different parts of Norway. *Acta vet. scand.*, 17:432-40, 1976.
37. WALDELAND, H. Toxoplasmosis in sheep. *Toxoplasma gondii* in muscular tissue with particular reference to the dye test titres and haemoglobin type. *Acta vet. scand.*, 17:403-11, 1976.
38. WORK, K. Isolation of *Toxoplasma gondii* from the flesh of sheep, swine and cattle. *Acta path. microbiol. scand.*, 71:296-306, 1967.

Recebido para publicação em 23/05/1980

Aprovado para publicação em 12/09/1980