

Paratuberculose em caprinos e ovinos no Estado da Paraíba¹

João M.A. Medeiros², Felício Garino Junior², Arthur P. Almeida², Erasmo A. Lucena²
e Franklin Riet-Correa^{2*}

ABSTRACT.- Medeiros J.M.A., Garino Jr F., Almeida A.P., Lucena E.A. & Riet-Correa F. 2012. [Paratuberculosis in goats and sheep in the state of Paraíba.] Paratuberculose em caprinos e ovinos no Estado da Paraíba. *Pesquisa Veterinária Brasileira* 32(2):111-115. Hospital Veterinário, Centro de Saúde e Tecnologia Rural, Campus de Patos, Universidade Federal de Campina Grande, Patos, PB 58700-000, Brasil. E-mail: franklin.riet@pq.cnpq

Antibodies to paratuberculosis were determined by ELISA in serum samples of 734 goats and 392 sheep, without clinical signs, from 14 municipalities of the semiarid region of Paraíba state, Brazil. In goats, average frequency of antibodies was 44.86±22.91% and in sheep was 52.96±31.49%. All municipalities had affected animals with a frequency varying from 20% to 70%. In goats of unknown breed and crossbreds the prevalence (48.56%) was significantly lower (P=0.0270) than in pure breed goats (57.24%). In sheep with body scores of 1 to 3, the frequency (59.39%) was significantly higher (P=0.0034) than in sheep with body score from 3 to 5 (42.42%). No significant differences were observed in goats and sheep of different ages, in goats with different body score, and in sheep of different breeds. In the microbiologic examination, after 16 weeks of incubation in HEYM medium with mycobactin J, colonies similar to those of do *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis* were observed in cultures of 9 (6.58%) out of 180 fecal samples, being one from goats and 8 from sheep. In the Ziehl Nielsen the bacteria had morphologic and staining characteristics similar to *M. avium* subsp. *paratuberculosis*. These results suggest that paratuberculosis is endemic with high prevalence in the semiarid region of Paraíba. It is necessary to develop research on the epidemiology and control measures of the disease in the conditions of this region. Also the risk for human beings should be determined, mainly in relation with milking goats.

INDEX TERMS: ELISA, *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis*, paratuberculosis, small ruminants.

RESUMO.- Mediante o teste de ELISA foi determinada a presença de anticorpos para *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis* (map) em amostras de soro de 734 caprinos e 392 ovinos, sem sinais clínicos aparentes, provenientes de 14 Municípios do semiárido Paraibano. Em caprinos, a frequência média de anticorpos de 44,86± 22,91% e em ovinos foi de 52,96±31,49. Das 46 propriedades estudadas, 44 (95,65%) apresentaram pelo menos um animal soropositivo. Nos 14 municípios avaliados houve presença de animais sorologicamente positivos, variando de 20% a 70%. Em caprinos sem raça definida e mestiços a frequência

(48,56%) foi significativamente inferior (P<0,0270) que a de caprinos de raças puras (57,24%). Em ovinos com escore de 1 a 3 a frequência (59,39%) foi significativamente maior (P=0,0034) que a frequência em ovinos com escore superior a 3 (42,42%). Não houve diferença significativa nas frequências em caprinos e ovinos de diferentes idades, em caprinos com diferente escore corporal e em ovinos de diferentes raças. No exame microbiológico, em cultivos em meio HEYM com micobactina J, foram observadas colônias semelhantes às do Map em 9 (6,58%) das 180 amostras de fezes, sendo uma de caprinos e 8 de ovinos. Na coloração de Ziehl Nielsen as bactérias apresentavam características morfo-tintórias de Map. Os resultados obtidos indicam alta frequência de caprinos e ovinos infectados com Map no semiárido da Paraíba, tornando-se necessário desenvolver pesquisas sobre a epidemiologia e forma de controle da doença nas condições de criação da região.

¹ Recebido em 27 de junho de 2011.

Aceito para publicação em 10 de outubro de 2011.

² Hospital Veterinário, Centro de Saúde e Tecnologia Rural (CSTR), Campus de Patos, Universidade Federal de Campina Grande, Patos, PB 58700-000, Brasil. *Autor para correspondência: franklin.riet@pq.cnpq

TERMOS DE INDEXAÇÃO: ELISA, *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis*, paratuberculose, pequenos ruminantes.

INTRODUÇÃO

A paratuberculose ou doença de Johne é uma enfermidade infecto-contagiosa crônica, incurável, de distribuição mundial. Acomete bovinos, ovinos, caprinos, bubalinos e outros ruminantes selvagens e, com menor frequência, suínos, lebres e equinos. O agente etiológico é o *Mycobacterium avium*, subespécie *paratuberculosis* (Map), que causa enterite e linfadenite granulomatosas (Clarke 1997, Harris & Barletta 2001, Barker 2007, Riet-Correa & Driemeier 2007, Moravkova et al. 2008).

A doença é responsável por perdas econômicas importantes em vários países, principalmente nos EUA, onde foi verificado um prejuízo de 200 a 250 milhões de dólares por ano (Ott et al. 1999).

A infecção em ruminantes ocorre após o nascimento, principalmente pela ingestão de água e alimentos contaminados ou com fezes, leite e colostro de animais infectados (Clarke 1996). Ocorre também transmissão pela via intra-uterina (Radostits et al. 2007).

Em ovinos e caprinos, a doença manifesta-se, principalmente, por emaciação progressiva; a diarreia não é grave ou está ausente, diferente dos bovinos em que a diarreia é um sinal clínico característico. Os ovinos podem ser parcialmente anoréxicos e pode ocorrer perda de lã. Nos caprinos, a depressão e a dispnéia são evidentes, mas nos ovinos não são tão visíveis (Radostits et al. 2007). O diagnóstico dos casos subclínicos pode ser realizado por isolamento de bactérias das fezes ou leite e provas sorológicas. O diagnóstico confirmatório pode ser por material de necropsia e por estudo histológico das lesões (Riet-Correa & Driemeier 2007).

Diversos testes sorológicos têm sido utilizados para verificar a presença de anticorpos contra o Map nos rebanhos (Tripathi et al. 2006). ELISA é visto como teste sorológico de eleição, principalmente pela conveniência da coleção de amostras, procedimento laboratorial rápido e de baixo custo. A especificidade deste teste se torna elevada pela absorção do soro com outra micobactina, do *Mycobacterium phlei*, o que remove os anticorpos não específicos, evitando assim as reações cruzadas contra os antígenos do Map. Os testes comerciais que incorporam antígenos mais específicos ao Map proporcionam uma sensibilidade de detecção de 70% a 80% e uma especificidade de 89% a 95% (Stabel 1998).

No Brasil há relatos da paratuberculose em bovinos em diversos Estados das regiões Sul e Sudeste (Portugal et al. 1979, Ramos et al. 1986, Poester & Ramos 1994, Driemeier et al. 1999, Gomes et al. 2002) e também nos Estados de Pernambuco (Mota et al. 2007) e Paraíba (Oliveira et al. 2008). Em ovinos e caprinos a doença foi recentemente diagnosticada na Paraíba (Oliveira et al. 2010).

Devido às características da paratuberculose em caprinos e ovinos, causando emagrecimento ou menor produtividade, a doença pode ser confundida com outras causas de emagrecimento; portanto é provável que, na região semiárida do Brasil, seja subdiagnosticada, ocasionando perdas

econômicas significativas. O objetivo deste trabalho foi estimar a frequência de anticorpos contra o Map em caprinos e ovinos no semiárido Paraibano.

MATERIAL E METODOS

O projeto foi realizado no período de novembro de 2009 a dezembro de 2010. As amostras foram coletadas em rebanhos de quatro mesorregiões da Paraíba (Sertão, Cariri Ocidental, Cariri Oriental e Agreste) que tem o maior número de caprinos e ovinos do Estado. Foram testadas 734 amostras de soro de caprinos e 392 de ovinos, assintomáticos, de 46 rebanhos diferentes. Os rebanhos foram escolhidos de acordo com a possibilidade de acesso às fazendas e a concordância dos produtores. Em cada fazenda foram coletadas amostras de aproximadamente 10% dos animais. De cada animal foram coletados 10mL de sangue por venopunção da jugular com agulhas acopladas a tubos a vácuo. Foram coletadas, também, amostras de fezes, colhidas da ampola retal de 86 caprinos e 94 ovinos positivos na prova de ELISA. A seleção dos animais para a coleta das amostras também foi por conveniência. O acesso aos produtores foi através dos agentes de desenvolvimento rural sustentável do projeto Bioma Caatinga da Paraíba.

As amostras de sangue foram centrifugadas a 1700 x g por 15 minutos e os soros transferidos para 3 tubos de Eppendorf de 3mL cada, mantidos a -70°C e, posteriormente testadas pelo teste de ELISA utilizando um kit comercial³ anti-Map. Para a leitura do teste de ELISA utilizou-se uma Leitora de microplaca⁴. Para a interpretação dos resultados dos animais positivos no teste de ELISA foi considerado um ponto de corte de $P > 0,250$, conforme indicação do fabricante.

Para o exame microbiológico foram utilizadas amostras de fezes dos animais de cada propriedade que tiveram maior título no teste de ELISA. As amostras de fezes foram cultivadas de acordo com a metodologia descrita por Stabel (1997). As análises estatísticas foram realizadas por meio do teste de Qui-quadrado (χ^2) com correção de Yates e o nível de significância adotado foi de 5%. Os dados foram analisados estatisticamente utilizando o programa GRAPHPAD INSTAT versão 3.00 para Windows 95, GraphPad Software.

RESULTADOS

Os resultados dos testes sorológicos por fazenda, em caprinos e ovinos, apresentam-se nos Quadros 1 e 2, respectivamente. Das 46 propriedades estudadas, 44 (95,65%) apresentaram pelo menos um animal soropositivo. Em caprinos, a frequência média foi de $44,86 \pm 22,91\%$, em ovinos foi de $52,96 \pm 31,49\%$. Somente em uma propriedade de ovinos e uma de caprinos não foram encontrados animais positivos.

As frequências por município, raça, idade e score corporal encontram-se nos Quadros 3, 4, 5, 6 e 7, respectivamente.

Nos 14 municípios estudados observou-se a presença de animais sorologicamente positivos, variando de 20%, em Maturéia, Soledade e Paulista, localizadas no sertão, a 70% em Campina Grande, localizado no agreste e São Mamede, no sertão.

Não foram encontradas diferenças significativas entre as raças (Quadro 4); no entanto, quando foram comparados os dados dos animais sem raça definida e mestiços,

³ Alamar Tecnológica Ltda, Diadema, SP, Brasil.

⁴ Pharma Nostra, São Paulo, Brasil.

Quadro 1. Resultados dos testes de ELISA, para detecção de anticorpos contra o Map em 734 amostras de caprinos em 32 propriedades de 10 municípios do semiárido Paraibano

Fazenda/município	Total	Testados	Positivos	%
1/Patos	64	30	13	43,33
2/Patos	12	8	6	75,00
3/Ouro velho	55	30	16	53,33
4/Ouro velho	45	18	10	55,56
5/Ouro velho	27	17	16	94,12
6/Ouro velho	65	21	6	28,57
7/Ouro velho	300	22	12	54,55
8/Prata	150	43	28	65,12
9/Prata	140	21	8	38,10
10/Prata	59	16	2	12,50
11/Prata	76	26	15	57,69
12/Prata	50	31	16	51,61
13/ Amparo	100	44	28	63,64
14/ Amparo	56	21	9	42,86
15/ Amparo	34	16	10	62,50
16/ Amparo	63	28	7	25,00
17/ Amparo	100	15	7	46,67
18/Sumé	78	22	7	31,82
19/Sumé	65	18	4	22,22
20/Sumé	50	27	15	55,56
21/Sumé	70	21	9	42,86
22/Sumé	120	20	6	30,00
23/ Monteiro	200	28	0	0
24/ Monteiro	44	19	5	26,32
25/ Monteiro	25	13	7	53,85
26/ Monteiro	30	19	13	68,42
27/ Monteiro	95	30	27	90,00
28/Paulista	34	10	2	20,00
29/Amparo	100	45	4	8,89
30/Campina Grande	45	20	14	70,00
31/Soledade	43	20	5	25,00
32/ Maturéia	27	15	3	20,00
TOTAL	2412	734	330	44,96

Quadro 2. Resultados dos testes de ELISA, para detecção de anticorpos contra o Map em 392 amostras de ovinos em 16 propriedades de 10 municípios do semiárido Paraibano

Fazenda/município	Total	Testados	Positivos	%
1/Patos	15	13	12	92,31
2/Patos	84	23	12	52,17
3/Paulista	380	34	31	91,18
4/Paulista	100	25	5	20,00
5/São Mamede	86	20	14	70,00
6/São José do Espinharas	475	40	37	92,50
7/São José do Espinharas	130	27	1	03,70
8/Boa Vista	100	25	4	16,00
9/Boa Vista	130	25	13	52,00
10/Boa Vista	250	25	14	56,00
11/Boa Vista	34	20	7	35,00
12/Boa Vista	150	25	13	52,00
13/Boa Vista	30	20	17	85,00
14/Boa Vista	207	24	20	83,33
15/ São José do Bonfim	98	26	12	46,15
16/ São José do Bonfim	190	20	0	0
TOTAL	2459	392	212	54,08

com frequência de 48,56%, com os das raças puras, com frequência de 57,24%, verificaram-se diferenças significativas ($P=0,0270$).

Em ovinos, a raça Santa Inês, em relação ao total de amostras, apresentou os maiores índices de animais soropositivos com 44,03% (Quadro 5), porém não houve diferença estatística entre as raças estudadas ($P = 0,5830$).

Não foram verificadas diferenças significativas na frequência entre animais de diferentes idades (Quadro 6). Quanto

Quadro 3. Resultados dos testes de ELISA, para detecção de anticorpos contra o MAP em 14 municípios do semiárido Paraibano

Municípios	Caprinos		Ovinos	
	Nº	Positivos Nº (%)	Nº	Positivos Nº (%)
Patos	38	19 (25,33)	36	24 (66,66)
Paulista	10	2 (20,00)	59	36 (61,01)
São José do Bonfim	-	-	46	12 (26,08)
Maturéia	15	3 (20,00)	-	-
Amparo	169	65 (38,46)	-	-
Sumé	108	41 (37,96)	-	-
Monteiro	109	52 (47,70)	-	-
Prata	137	69 (50,36)	-	-
Ouro Velho	108	60 (55,55)	-	-
São José das Espinharas	-	-	67	38 (56,71)
Boa Vista	-	-	164	88 (53,65)
Campina Grande	20	14 (70,00)	-	-
São Mamede	-	-	20	14 (70,00)
Soledade	20	5 (25,00)	-	-
TOTAL	734	330 (44,96)	392	212 (54,08)

Quadro 4. Resultados dos testes de ELISA, para detecção contra o Map em 734 amostras de caprinos de diferentes raças no semiárido Paraibano

Raça	Total	Positivo	%
Sem raça definida	114	59	51,75
Mestiça - Alpina Americana	6	2	33,33
Mestiça - Anglo-Nubiana	25	14	56,00
Mestiça - Boer	1	0	0,00
Mestiça - Parda	91	36	39,56
Mestiça - Saanen	21	15	71,43
Mestiça - Toggenburg	20	9	45,00
Anglo - Nubiana	9	5	55,56
Boer	5	3	60,00
Moxotó	24	10	41,67
Murciana	3	2	66,67
Alpina Britânica	180	90	50,00
Saanen	204	131	64,22
Savana	22	14	63,64
Toggenburg	9	6	66,67
TOTAL	734	396	53,95

Quadro 5. Resultados dos testes de ELISA, para detecção de anticorpos contra o Map em 392 amostras de ovinos de diferentes raças no semiárido Paraibano

Raças	Total	Positivo	%
Santa Inês	352	155	44,03
Dorper	37	14	37,84
Mestiça Santa Inês	3	1	33,33
TOTAL	392	170	43,37

Quadro 6. Resultados dos testes de ELISA, para detecção de anticorpos contra o Map em caprinos e ovinos de diferentes idades no semiárido Paraibano

Idade	Caprinos		Ovinos	
	Nº	Positivos Nº (%)	Nº	Positivos Nº (%)
1 ano	91	38 (41,76)	71	25 (35,21)
2 anos	205	91 (44,39)	99	60 (60,67)
3 anos	154	154 (50,65)	96	60 (62,5)
4 anos	269	113 (42,00)	126	66 (52,38)
5 anos	12	8 (66,67)	0	0
6 anos	3	2 (66,67)	0	0
TOTAL	734	44,96	392	53,83

ao escore corporal dos animais avaliados (Quadro 7) também não foram encontradas diferença significativa de frequência entre animais com diferentes escores. No entanto,

Quadro 7. Resultados dos testes de ELISA, para detecção de anticorpos contra o Map em caprinos e ovinos com diferentes escores corporais no semiárido Paraíba

Escore corporal	Caprinos		Ovinos	
	Nº	Positivos Nº (%)	Nº	Positivos Nº (%)
1	0	0	7	7 (100)
1,5	2	1(50)	13	10 (76,92)
2	39	16(41,03)	39	30 (76,92)
2,5	153	61 (39,87)	110	63 (57,27)
3	305	152 (49,84)	129	64 (49,61)
3,5	67	36 (53,73)	36	14 (38,89)
4	138	51 (36,96)	45	22 (48,89)
4,5	1	0	4	1 (25)
5	29	13 (44,83)	9	1 (11,11)
TOTAL	734	330 (44,96)	392	212 (54,08)

em ovinos quando agrupados os animais com escore de 1 a 3, a frequência (59,39% - 174/298) foi significativamente maior ($P=0,034$) que a frequência em ovinos com escore superior a 3 (42,42%-38/94).

No exame microbiológico, colônias semelhantes às do Map foram observadas em 9 (6,58%) das 180 amostras de fezes, sendo uma de caprinos e 8 de ovinos. Na coloração de Ziehl Nielsen as bactérias apresentaram características morfo-tintórias de Map.

DISCUSSÃO

A alta frequência de anticorpos contra Map em caprinos e ovinos no semiárido da Paraíba alertam para a importância da doença na região. Essa frequência é maior que as observadas em outros países, sendo 11,7% em ovinos na Espanha (Mainar-Jaime et al. 1998), 4,6% a 15,3% em caprinos na Coreia (Kyung et al. 2006), 11,6% em ovinos e 4,6% em caprinos na Índia (Tripathi et al. 2007) e de 8,5% em ovinos jovens na Índia (Singh et al. 2007). As causas desta alta frequência devem ser investigadas; no entanto, é provável que seja devido ao tipo de manejo utilizado na região, onde apesar de muitos produtores utilizarem o manejo extensivo com animais a pastoreio na caatinga e baixa lotação, de 1 a 2 ovinos ou caprinos por hectare, os rebanhos são encerrados à noite, permanecendo misturados animais adultos com jovens e, frequentemente, em condições de higiene inadequadas. O estudo dos fatores de risco associados à ocorrência de anticorpos ajuda a esclarecer aspectos importantes da epidemiologia da doença na região.

A alta frequência de anticorpos sugere que a doença é importante na região e que causa prejuízos econômicos consideráveis; no entanto, é necessário quantificar essas perdas, determinando a ocorrência de doença clínica e subclínica. Para isso devem ser investigadas as causas de emagrecimento nos rebanhos caprino e ovino, estabelecendo o diagnóstico diferencial com outras causas de emagrecimento, incluindo as parasitoses e a subnutrição. A possibilidade de a doença estar ocasionando emagrecimento de animais é sugerida pela maior frequência de anticorpos em ovinos com escore corporal de 1 a 3, quando comparada à dos ovinos com escore corporal acima de 3. No entanto, em caprinos não foram observadas diferenças entre animais com diferente escore corporal.

Também devem ser pesquisados os possíveis fatores de risco de transmissão da doença ao homem. Apesar de não

comprovado é possível que o Map seja o agente da doença de Chron em humanos (Slana et al. 2009). Neste caso, a transmissão pode ocorrer através do leite, já que o Map resiste à pasteurização (Millar et al. 1996). A presença de Map no leite caprino comercializada no nordeste deve ser pesquisada, assim como possíveis medidas para evitar a transmissão deste agente ao homem.

Considerando a alta frequência de anticorpos para paratuberculose nos rebanhos ovino e caprino da Paraíba é difícil estabelecer medidas de controle, exceto recomendações de aspecto geral, úteis também, para o controle de outras doenças: higiene das instalações, separação dos animais por idade, e, na caprinocultura leiteira, separação dos cabritos com administração de colostro com tratamento térmico para CAE ou colostro de bovino. Recomenda-se, também, a eliminação de animais que permanecem magros, mesmo com boa alimentação. Neste ponto é necessário ressaltar que a prova de ELISA, recomendada para estimar a prevalência da doença nos rebanhos (Collins & Sockett 1993), não é adequada para o diagnóstico, identificação e possível eliminação de animais afetados (Rossiter & Burhans 1996). No Brasil, também em bovinos, espécie na qual a prevalência de casos clínicos é baixa, a frequência de anticorpos é alta, entre 30% a 60,24% (Rivera 1996, Laranja-da-Fonseca et al.1999).

No estudo microbiológico obteve-se uma baixa percentual de isolamento do Map, em 8 de 94 amostras de ovinos e em 1 de 86 amostras em caprinos. Esses resultados são semelhantes aos obtidos por outros autores (Coelho et al. 2007, Dimareli-Malli et al. 2009), confirmando a baixa sensibilidade do isolamento para o diagnóstico individual de paratuberculose.

CONCLUSÃO

Conclui-se que há uma alta frequência de anticorpos para *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis* em rebanhos de caprinos e ovinos no Estado da Paraíba, sendo necessário desenvolver novas pesquisas para determinar a importância econômica da doença clínica, como causa de emagrecimento, ou subclínica, como causa de menores índices de produção. No caso de confirmar a importância econômica da enfermidade deverão ser estudadas, também, medidas de controle adequadas para a região.

Agradecimentos. Aos Agentes de Desenvolvimento Regional e Sustentável do (Projeto Bioma Caatinga) o qual tem como parceiros o SEBRAE, Fundação Banco do Brasil, cooperativas e associações, pela colaboração na execução das coletas, e ao CNPq pela concessão da bolsa do Mestrado e financiamento do projeto (Proc.471783/2008-0).

REFERÊNCIAS

- Barker I.K. 2007. The alimentary system, p.1-296. In: Maxie M.G., Jubb Kennedy & Palmer (Eds), Pathology of Domestic Animals. Vol.2. 5th ed. Elsevier, Oxford.
- Clarke C.J. & Little D. 1996. The pathology of ovine paratuberculosis: Gross and histological changes in the intestine and other tissues. J. Comp. Pathol. 114(4):419-437.
- Clarke C.J. 1997. The pathology and pathogenesis of paratuberculosis in ruminants and other species: A review. J. Comp. Pathol. 116(3):217-261.

- Coelho A.C.M.L., Pinto S., Silva A.M., Coelho J. & Rodrigues R.A. 2007. Seroprevalence of ovine paratuberculosis infection in the Northeast of Portugal. *Small Rumin. Res.* 71:298-303.
- Collins M.T & Socket D.C. 1993. Accuracy and economics of the USDA licensed enzyme-linked immunosorbent assay for bovine Paratuberculosis. *J. Am. Vet. Med. Assoc.* 203(10):1456-1463.
- Dimareli-Malli Z., Stevenson K., Sarris K. & Sossidou K. 2009. Study of microbiological and molecular typing aspects of paratuberculosis in sheep and goats in Northern Greece. *Transbound. Emerg. Dis.* 56(6/7):285-290.
- Driemeier D., Cruz C.E.F., Gomes M.J.P., Cordellini G.L., Loretti A.P & Colodel E.M. 1999. Aspectos clínicos e patológicos da paratuberculose em bovinos no Rio Grande do Sul. *Pesq. Vet. Bras.* 19(3/4):109-115.
- Gomes M.J.P. 2002. Paratuberculose bovina: um grande desafio sanitário brasileiro. *Minas de Leite* 3:19-21.
- GraphPad InStat versão 3.00 para Windows 95. GraphPad Software, San Diego, Califórnia, <www.graphpad.com>
- Harris N.B. & Barletta R.G. 2001. *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis*. *Vet. Med. Clin. Microbiol.* 14(3):489-512.
- Kyung W.L., Byeong Y.J., Oung K.M., Dong K.Y., Su H.L., Ji Y.K & Chang H.K. 2006. Seroprevalence of *Mycobacterium avium* subspecies *paratuberculosis* in Korean Black Goats (*Capra hircus aegragus*). *J. Vet. Med. Sci.* 68(12):1379-1381.
- Laranja F.L., Santos M.V., Pereira C.C., Olival A.A., Heinemann M.B. & Richtzenhain L.J. 1999. Identificação da presença de anticorpos contra *Mycobacterium paratuberculosis* em bovinos leiteiros do estado de São Paulo. 3^o Congresso Brasileiro de Buiatria, São Paulo. Arqs Inst. Biológico, São Paulo, 66(Supl.):122.
- Mainar-Jaime R.C. & Vazquez-Boland J.A. 1998. Factors associated with seroprevalence to *Mycobacterium paratuberculosis* in small ruminant farms in the Madrid region (Spain). *Prev. Vet. Med.* 34:317-327.
- Millar D., Ford J., Sanderson J., Withey S., Tizard M., Daron T. & Herman-Taylor J. 1996. IS900 PCR to detect *Mycobacterium paratuberculosis* in retail supplies of whole pasteurized cows' milk in England and Wales. *Appl. Environ. Microbiol.* 62:3446-3452.
- Moravkova M., Hlozek P., Beran V., Pavlik I., Prezioso S., Cuteri V. & Bartos M. 2008. Strategy for the detection and differentiation of *Mycobacterium avium* species in isolates and heavily infected tissues. *Res. Vet. Sci.* 85(2):257-264.
- Mota R.A., Pinheiro Junior J.W., Gomes M.J.P., Peixoto R.M., Maia F.C.L., Brito M.F., Chies J.A.B., Snel G.G.M., Bercht B.S. & Juffo G.D. 2007. Paratuberculose em um rebanho bovino leiteiro no estado de Pernambuco, PE. *Arqs Inst. Biol.*, São Paulo, 74(2):73-79.
- Oliveira D.M., Pimentel L.A., Rodrigues T.A., Dantas A.F.M., Neto E.G.M., Simões S.V.D. & Riet-Correa F. 2008. Paratuberculose em bovinos no estado da Paraíba. Encontro Nacional de Diagnóstico Veterinário (Endivet), Campo Grande, MS, p.203-204. (Resumo)
- Oliveira D.M., Riet-Correa F., Galiza G.J.N., Assis A.C.O., Dantas A.F.M., Ban-darra P.M. & Garino Jr. F. 2010. Paratuberculose em caprinos e ovinos no Brasil. *Pesq. Vet. Bras* 30(1):67-72.
- Ott S.L., Wells S.J. & Wagner B.A. 1999. Herd-level economic losses associated with Johnes' disease on US dairy operations. *Prev. Vet. Med.* 40(3/4):179-192.
- Poester F.P. & Ramos E.T. 1994. Infecção experimental em caprinos com *Mycobacterium paratuberculosis* de origem bovina. *Ciência Rural* 24(2):333-337.
- Portugal M.A.S.C., Pimentel, J.N., Saliba, A.M., Baldassi L. & Sandoval E.F.D. 1979. Ocorrência de paratuberculose no estado de Santa Catarina. *Biológico*, São Paulo, 45:19-24.
- Radostits O.M., Gay C.C., Hinchcliff K.W. & Constable P.T. 2007. *Veterinary Medicine*. 10th ed. Saunders Elsevier, Edinburgh, p.1017-1044.
- Ramos E.T., Poster F.P., Correia B.L., de Oliveira S.J., Rodrigues N.C. & Canabarro C.E. 1986. Paratuberculose em bovinos no estado do Rio Grande do Sul. *Hora Vet.* 34:28-32.
- Riet-Correa F. & Driemeier D. 2007. Paratuberculose, p.407-414. In: Riet-Correa F., Schild A.L., Lemos R.A.A. & Borges J.R.J. (Eds), *Doenças de Ruminantes e Equinos*. Vol.1. 3^o ed. Pallotti, Santa Maria, RS.
- Rivera F.E.B. 1996. Levantamento sorológico utilizando-se a técnica de ELISA em rebanhos apresentando problemas reprodutivos. I. Enterite paratuberculose. *Anais I Encontro de Laboratórios de Diagnóstico Veterinários do Cone do Sul*, p.20-22.
- Rossiter C.A. & Burhans W.S. 1996. Farm-specific approach to paratuberculosis (John's disease) control. *Vet. Clin. North Am., Food Anim Pract.* 12:383-415.
- Singh S.V., Singh A.V., Singh P.K., Gupta V.K., Kumar S. & Vohra J. 2007. Seroprevalence of paratuberculosis in young kids using 'Bison type' *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis* antigen in plate ELISA. *Small Rumin. Res.* 70(2/3):89-92.
- Stabel J.R. 1997. An improved method for cultivation of *Mycobacterium paratuberculosis* from bovine fecal samples and comparison to three methods. *J. Vet. Diagn. Invest.* 3:368-373.
- Stabel J.R. 1998. Johnes' disease a hidden treat. *J. Dairy Sci.* 81:283-288.
- Slana I., Liapi M., Moravkova M., Kralova A. & Pavlik I. 2009. *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis* in cow bulk tank milk in Cyprus detected by culture and quantitative IS900 and F57 real-time PCR. *Prev. Vet. Med.* 89(3/4):223-226.
- Tripathi B.N., Sivakumar P., Paliwal O.P. & Singh N. 2006. Comparison of tissue PCR, bacterial culture, johnin and serological test in the diagnosis of naturally occurring paratuberculosis in goats. *Vet. Microbiol.* 116:129-137.
- Tripathi B.N., Sonawane G.G., Munjal S.K., Bind R.B., Gradinaru D., Dubey S.C., Mondal D., Paliwal O.P. & Singh N. 2007. Seroprevalence of paratuberculosis in selected population of ruminants in India. *Proc. 9th International Colloquium on Paratuberculosis*, Tsukuba, Japan, p.246-249.