

PESQUISA DE *Cryptococcus neoformans* EM INSTITUIÇÃO DE ENSINO SUPERIOR DA CIDADE DE CERES-GOIÁS

Cryptococcus neoformans SEARCH IN THE INSTITUTION OF HIGHER EDUCATION OF CERES CITY - GOIÁS

Ana Clara dos Santos

Acadêmica do curso de Farmácia, FACER- Faculdades de Ceres-GO, Brasil.
aninhaclara.acs@gmail.com

Thays Ramos Silva

Acadêmica do curso de Farmácia, FACER- Faculdade de Ceres-GO, Brasil.
thaysramossilva@hotmail.com

Renata Silva do Prado

Doutora em Medicina Tropical. Docente da FACER- Faculdades de Ceres-GO, Brasil.
renata.ufg@hotmail.com

Endereço para correspondência

Av. Brasil. SN, Qd. 13 Morada verde Ceres-GO CEP. 76300-000
Fone- (62) 3323-1040
E-mail = renata.ufg@hotmail.com

RESUMO: *Cryptococcus neoformans* é um fungo basidiomiceto que se apresenta na forma tecidual como levedura capsulada, agente etiológico da Criptococose, uma micose humana sistêmica, podendo ser adquirida por via inalatória. Sabe-se que o fungo foi isolado e identificado em diferentes locais do Brasil, o que levanta preocupação sobre sua distribuição. Diante dessas informações e do fato de não existir nenhum estudo sobre a ocorrência de *C. neoformans* na cidade de Ceres - GO, o presente trabalho adquire relevância, sendo que se objetivou avaliar a presença de *C. neoformans* em excretas secas de pombos coletadas em uma instituição de ensino superior da cidade de Ceres-GO. Foi realizado um estudo de caráter qualitativo, de abordagem indutiva, com procedimento comparativo e técnica de documentação direta em laboratório. Foi realizada coleta de excretas secas de pombos no solo e bebedouro da Faculdade de Ceres (FACER) - Unidade Ceres, posteriormente foi realizado preparo dessas amostras, e alíquotas desse preparo foram distribuídas em meio ágar Sabouraud Dextrose, onde pôde-se observar crescimento de microbiota fúngica, bem como

teste da uréase, fenoloxidase e tinta da China. As análises das amostras coletadas, tanto em bebedouro como solo, apresentaram resultado negativo para a presença de *Cryptococcus neoformans*, em todas as metodologias utilizadas, confirmando sua ausência nos pombos que habitam o entorno do local de estudo.

Palavras-chave: *Cryptococcus neoformans*. Criptococose. Excretas. Pombos.

ABSTRACT: *Cryptococcus neoformans* is a basidiomycete fungi that is presented in the form tissue as encapsulated yeast, etiological agent of cryptococcosis, systemic human mycosis and can be acquired by inhalation. It is known that the fungus was isolated and identified in different parts of Brazil, which raises concerns about its distribution. The fact that there is no study on the occurrence of *C. neoformans* in Ceres city, this work becomes relevant, and aimed to evaluate the presence of *C. neoformans* in dry feces of pigeons collected in a institution of higher education of Ceres-GO. It conducted a qualitative study of inductive approach, with comparative procedure and direct documentation technique in the laboratory. It was held collection of dried pigeon excreta in soil and water cooler of the Faculdade de Ceres (FACER) - Unidade Ceres, after it was made preparation of these samples, aliquot of this preparation were distributed in agar Sabouraud Dextrose, where it was observed growth fungal microbiota, and the urease test, phenoloxidase and India ink. The analysis of the samples collected, both as solo and water cooler, tested was negative for the presence of *C. neoformans* in all methodologies used, confirming their absence in pigeons that inhabit the surrounding place of study.

Key words: *Cryptococcus neoformans*. Cryptococcosis. Excreta. Pigeons.

1. INTRODUÇÃO

O fungo *Cryptococcus neoformans* é teleomorfo pertencente ao filo *Basidiomycota*. Trata-se de um basidiomiceto que se apresenta na forma tecidual como levedura capsulada possuindo duas variedades fúngicas, tendo quatro sorotipos: variedade *gattii* (Sorotipos B e C) e variedade *neoformans* (Sorotipo A e B) (GOMPERTZ et al, 2008).

Estudos demonstraram que após 3 dias em temperatura de 25 a 37°C, em cultivos nos meios ágar Sabouraud glicose 2% e ágar extrato de malte, ao microscópio, as leveduras de *C. neoformans* apresentam-se ovaladas ou globosas medindo cerca de 3 a 8 µm de diâmetro, apresentando brotamento único ou múltiplo, de colo estreito e envolvidas por cápsula de mucopolissacarídeo. Mostra-se, macroscopicamente, como colônia de cor branca a creme, tem textura múcoide, brilhante, margem lisa e inteira (KON et al, 2008).

É um fungo ubíquo, que vive saprobicamente no meio ambiente. Em sua variedade *gattii* é encontrada junto a eucaliptos, a variedade *neoformans* é encontrada em solos contaminados por fezes de pombos. É o agente etiológico da criptococose (DARZÉ et al, 2000).

Criptococose é uma micose sistêmica causada pelo fungo oportunista *C. neoformans*, que pode ser adquirida via inalatória, quando os basidiósporos (forma infectante) ou leveduras desidratadas são aerolizadas e inaladas (MINISTÉRIO DA SAÚDE, 2012).

A forma pulmonar da doença pode ser classificada como infecção primária, que pode ser aguda, subaguda ou crônica. Essa infecção é de distribuição cosmopolita, e na maioria dos casos acomete indivíduos imunocomprometidos, que são mais susceptíveis a aquisição da infecção, como aqueles que fazem uso prolongado de corticosteroides ou possuem doenças autoimunes, tumores sólidos, transplantados, diabetes mellitus, doenças hepáticas e renais, que sejam residentes em áreas urbanas cujo habitat esteja associado aos locais que tenham fezes de pombos. Antes da AIDS ser conhecida mundialmente, a criptococose era doença de ocorrência rara (KWON-CHUNG et al, 1982.; LIZARAZO et al, 2007.; BATISTA et al, 2011). O tratamento da criptococose é realizado com os fármacos antifúngicos como a anfotericina B e o fluconazol (GULLO et al, 2012).

Relacionado à idade, a literatura vem mostrando uma maior frequência da infecção por *C. neoformans* na faixa etária entre 30 e 60 anos (SAAG et al, 2000). Quanto à distribuição mundial, estudos relataram um surto de criptococose em Vancouver, no Canadá, o que demonstra que representantes do gênero não se encontram apenas em regiões sub-

1 tropicais ou tropicais, mas também em áreas temperadas, demonstrando sua distribuição pelas
2 mais diferentes regiões do globo terrestre (BYRNES et al, 2010; HAGEN et al, 2010).

3 O presente trabalho teve como objetivo avaliar a presença de *C. neoformans* em
4 excretas secas de pombos coletadas na Faculdade de Ceres (FACER) Goiás, através do
5 cultivo em meio Ágar Sabouraud Dextrose, seguido do teste da Urease, teste da Fenoloxidase
6 e o teste confirmatório da Tinta Nanquim.

7

8 **METODOLOGIA**

9

10 Foi realizado um estudo de caráter qualitativo, de abordagem indutiva, com
11 procedimento comparativo e técnica de documentação direta em laboratório. A pesquisa foi
12 realizada no laboratório multiuso da FACER-Unidade Ceres-GO.

13

14 **Coletas de Amostras**

15

16 Foram coletadas amostras de excretas secas de pombos, em bebedouros e solo da
17 FACER- unidade Ceres, situada na região do vale do São Patrício.

18 De acordo com Faria e colaboradores (2010), as amostras foram raspadas e analisadas.
19 Em cada ponto de coleta, com auxílio de espátulas, mascaras e luvas, foram colhidos entre 5 e
20 50 gramas de excretas, de acordo com o volume encontrado. Os materiais foram
21 acondicionados em frascos plásticos padronizados, em três triplicatas biológicas e
22 identificados quanto à data e o local da coleta, e mantidos em refrigeração por até 48 horas.

23

24 **Preparo da amostra**

25

26 De cada amostra foram pesados 0,5g de excretas secas de pombos e diluídas em 10 ml
27 de solução estéril salina (0,85%) contendo amoxicilina na concentração (0,05g/L). A solução
28 foi submetida a agitação em vórtex por 5 minutos, em seguida foi mantida em repouso por
29 mais 5 minutos, para a decantação do material de não interesse, posteriormente foi coletado o
30 sobrenadante que foi submetido a diferentes testes (CASALI et al; 2003), com modificações.

31

32 **Cultivos em Ágar Sabouraud Dextrose**

33

1 As amostras coletadas foram semeadas em meio Ágar Sabouraud Dextrose (Peptona
2 10g/L; Dextrose 40g/L; Ágar 15g/L), meio recomendado para o cultivo de leveduras e fungos
3 patogênicos (LACAZ et al., 1959; PACHECO et al, 2015). Para avaliação do possível
4 crescimento de fungos e posterior identificação do gênero *Cryptococcus*.

6 **Teste da Uréase**

7
8 Seguindo a metodologia de Belli e colaboradores (2003), as amostras coletadas foram
9 submetidas ao teste da urease (Triptona 1,0g/L; Uréia 20,0g/L). As amostras colocadas em
10 tubos separados com o meio da urease foram incubados a 37°C em banho maria por 24 horas,
11 sendo considerados positivos os tubos onde existir viragem do meio de amarelo para
12 vermelho, nas primeiras 6 horas de incubação.

14 **Teste da Fenoloxidase**

15
16 O ensaio para análise da enzima fenoloxidase, o qual identifica o gênero
17 *Cryptococcus*, foi realizado a partir da adição de 100µL do sobrenadante da suspensão das
18 fezes em solução salina na placa de petri contendo Ágar Níger. As placas foram mantidas em
19 estufa à 30°C e examinadas após 7 dias. Depois do crescimento das colônias, foram
20 selecionadas as que apresentarem coloração marrom, já que esta cor é característica de
21 colônias de *Cryptococcus* em Ágar Níger (GULLO, 2012).

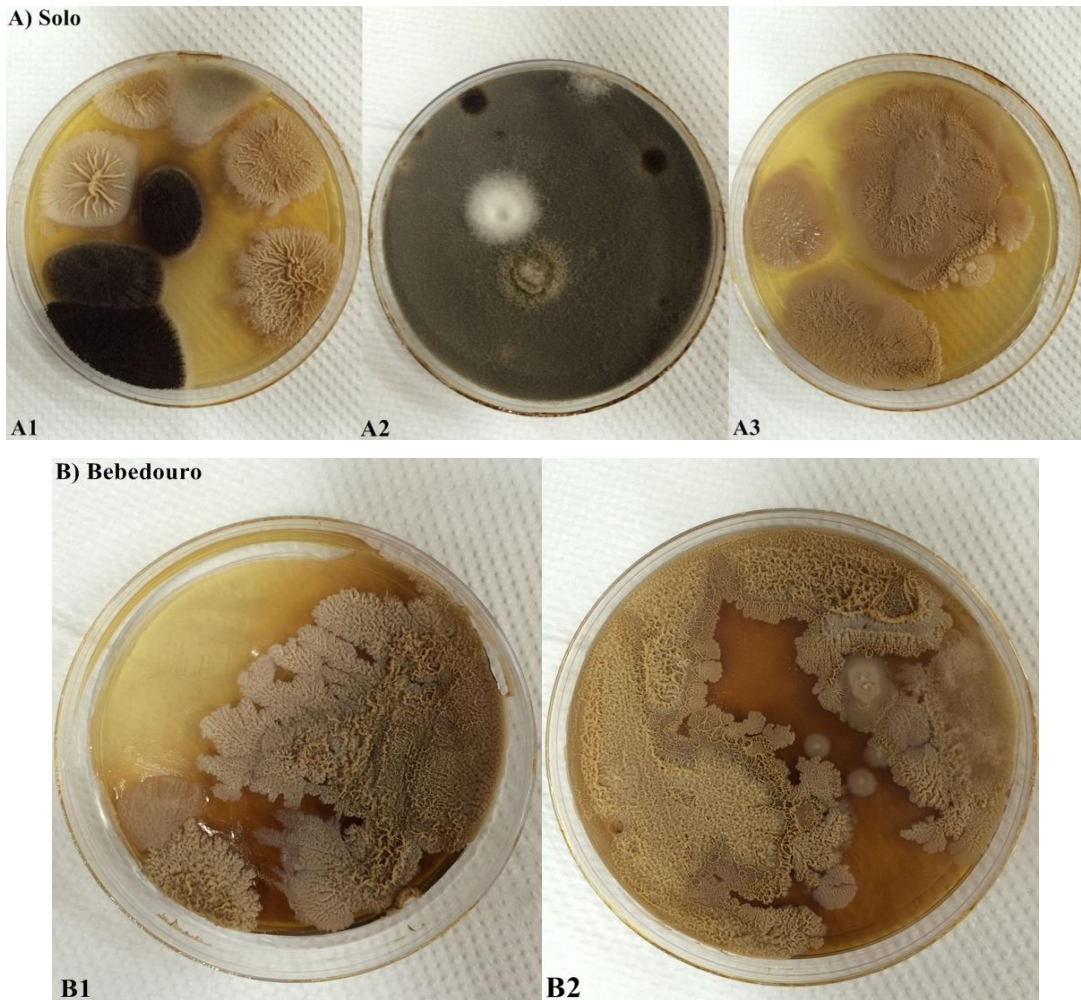
23 **Teste da Tinta Nanquim**

24
25 Conforme Silva (2004) e Gullo (2012), os fungos crescidos em Ágar Sabouraud
26 Desxtrose foram examinados ao microscópio óptico, após coloração com tinta da china, para
27 identificação da cápsula polissacarídica e assim analisar o gênero encontrado.

29 **RESULTADOS E DISCUSSÃO**

30
31 A busca pelas potenciais fontes de contaminação por *C. neoformans* levou a um
32 número grande de possibilidades, estando essas relacionadas a alguns substratos orgânicos,
33 entre eles excretas de aves e vegetais. Assim, experimentos com meios de cultura ricos em

1 substratos orgânicos favorecem seu crescimento, como o meio Ágar Sabouraud Dextrose
 2 (figura 1).



5 **Figura 1: Cultivos de amostras de fezes de pombos em Ágar Sabouraud Dextrose. Em A)**
 6 **triplicata das amostras coletadas do solo em B) duplicata das amostras coletadas do**
 7 **bebedouro. Fotografadas após 7 dias de crescimento em estufa a 37°C.**

8

9 Como pode-se observar na figura 1, foram encontrados vários tipos de colônias,
 10 algumas de textura cremosa, úmidas, com aspecto cerebriforme e cor creme, outras colônias
 11 boloriformes de coloração escura. Nota-se então, a presença dos dois tipos de colônias
 12 crescidas na mesma placa.

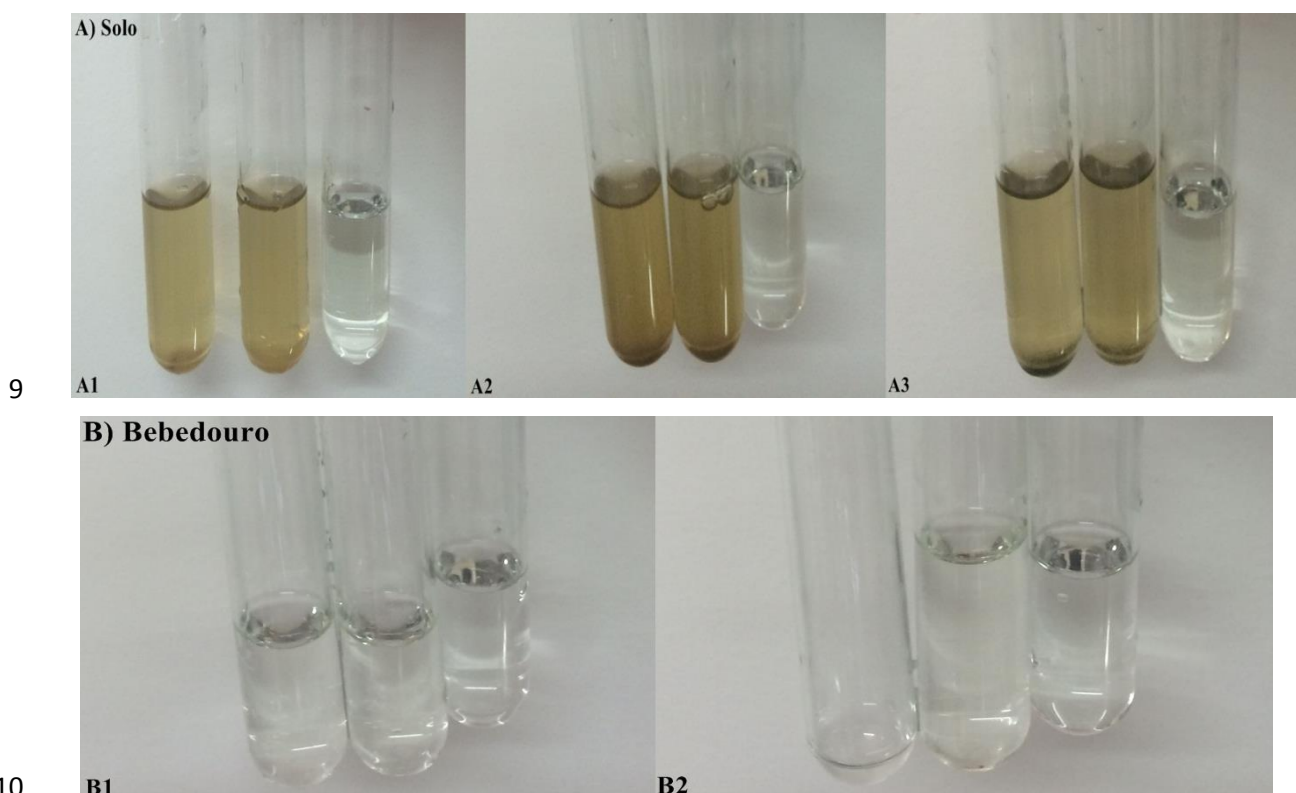
13 De acordo com o estudo de Baroni e colaboradores (2006), que avaliou a presença de
 14 *C. neoformans* em torres de igrejas na cidade do Rio de Janeiro (RJ), onde se tem registro da
 15 ocorrência de casos humanos dessa micose, observou-se em cultura a presença de colônias
 16 lisas, úmidas, brilhantes, de coloração creme a marrom e sem a presença de colônias
 17 emboloradas, que indica a presença de *C. neoformans*. Características determinantes como as

1 colônias brilhosas e mucosas encontradas no estudo acima, não foram observadas neste
2 trabalho.

3 Sabe-se que entre os fatores de virulência associados *C. neoformans*, pode-se citar a
4 presença da enzima fenoloxidase, e da enzima uréase, responsável pela hidrólise da uréia
5 (CASALI et al; 2003), ambas detectáveis através dos testes da uréase (figura 2) e fenoloxidase
6 (dados não mostrados).

7

8



10

11

12 **Fig2: Teste da Urease em Amostras de Fezes de Pombos.** Em A) triplicatas das amostras
13 coletadas do solo em B) triplicatas das amostras coletadas do bebedouro. Amostras incubadas
14 em meio da uréase, a 37°C em banho maria por 24h, quando foram fotografadas.

15

16 Pode-se observar a partir da figura 2, o teste da uréase. Onde os tubos contendo meio
17 de cultura mantiveram sua coloração marrom claro e transparente, depois de 24 horas a 37°C,
18 tanto para amostras de bebedouro quanto de solo, que permaneceram sem alterações na
19 coloração, demonstrando ausência de atividade da enzima uréase.

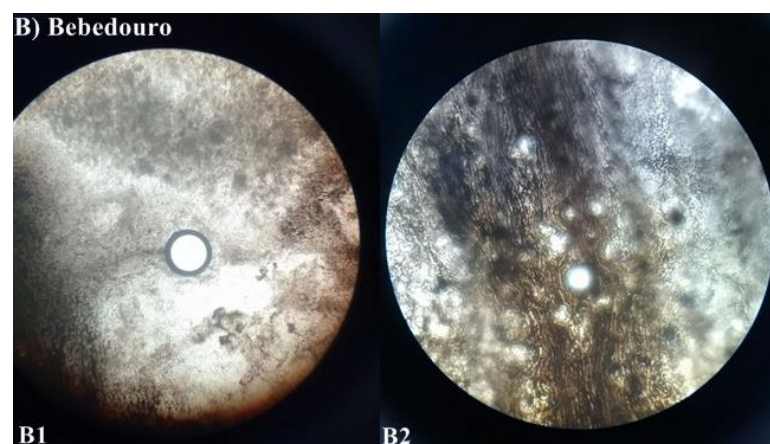
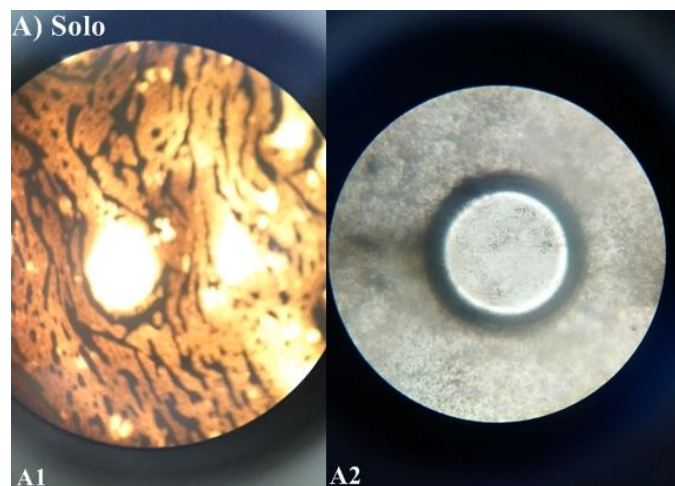
20

21 Segundo Contin e colaboradores (2010) e Mezzari e colaboradores (2014), que
realizaram pesquisas na busca por *C. neoformans*, se faz necessária a realização de uma prova

1 confirmatória de identificação, feita através do teste da uréase. Para que o teste seja positivo e
2 necessário que haja uma viragem de cor como foi observado no trabalho de Contin, da
3 coloração branca para cor rosa ou vermelho no final. Como não foi observado nenhuma
4 viragem de cor no presente estudo, pode-se concluir que o teste teve resultado negativo,
5 indicando que não há presença de *C. neoformans* nas amostras analisadas.

6 O teste que detecta a ação da enzima fenoloxidase, é realizado em meio ágar Níger, e
7 também foi negativo para presença de *C. neoformans* em todas as amostras analisadas (dados
8 não mostrados).

9 As imagens da figura 3, demonstram o exame direto da tinta da china ou tinta
10 nanquim. Foi feito uma varredura por toda a lâmina e não se pôde observar a presença de
11 cápsulas. Devido a coloração da tinta a figura apresentou fundo preto e ao centro podemos
12 notar a presença de algumas bolhas com a ausência central do fungo.
13
14



1 **Fig3: Teste da Tinta da China em Amostras de Fezes de Pombos.** Em A) duplicata das
2 amostras coletadas em solo em B) duplicata das amostras coletadas no bebedouro. Os fungos
3 crescidos em ágar sabouraud dextrose foram levados ao microscópio e observados com
4 aumento de 400x.

5

6 Segundo Faria e colaboradores (2010) e Filiu e colaboradores (2002) que realizaram
7 pesquisa por *C. neoformans* para que o exame direto de tinta da china ou nanquim seja
8 positivo é necessário encontrar células redondas ou ovais, envolvidas por uma cápsula de
9 espessura variável, com ou sem brotamento, unibrotantes ou multibrotantes e sem hifas ou
10 pseudo-hifas, como não há presença de um núcleo nas imagens obtidas, constata-se que não
11 há presença de *C. neoformans* nas excretas analisadas.

12 Resultado diferente foi obtido por Júnior (2014), que ao fazer o levantamento em
13 locais de possível risco da cidade de Araçatuba, SP, encontrou resultados positivos tanto para
14 *C. neoformans* quanto para *C. gatti*, levantando a necessidade de um programa de
15 conscientização e novas normas de higiene e limpeza para os locais analisados.

16

17 **CONCLUSÃO**

18 Os resultados obtidos neste estudo permitem verificar a ausência de *C. neoformans*
19 nos pombos que habitam o entorno da FACER-Ceres, uma vez que não foram encontrados
20 propágulos em nenhuma das amostras analisadas (solo e bebedouro).

21 Estes achados trazem tranquilidade no que se refere as condições higiênico-sanitárias
22 das excretas no local de análise. No entanto, estudos que monitorem a existência de *C.*
23 *neoformans* em locais de risco, como as praças públicas da cidade, ainda se fazem
24 necessários.

25

26 **REFERÊNCIAS.**

27

28

29 BARONI, F.A.; PAULA, C.R.; SILVA, E.G; VIANI, F.C; RIVERA I.N.G; OLIVEIRA,
30 M.T.B.; GAMBALE,W. *Cryptococcus Neoformans* em torres de igreja da cidade do Rio de
31 Janeiro, RJ, **Brasil. Rev. Inst. Med. Trop. S. Paulo**, v.48, n.2, abril 2006.

32

33

34

35 BATISTA, M.V.; PIERROTTI, L.C.; ABDALA, E.; CLEMENTE, W.T.; GIRÃO, E.S.;
36 ROSA, D.R.; IANHEZ, L.E.; BONAZZI, P.R.; LIMA, A.S.; FERNANDES, P.F.; PÁDUA-
37 NETO, M.V.; BOCHELLA, T.; OLIVEIRA, A.P.; VIANA, C.F.; FERREIRA, M.S.;

- 1 SHIKANAI-YASUDA, M.A. Endemic and opportunistic infections in Brazilian solid organ
2 transplant recipients. **Trop Med Int Health**, v. 16, n. 9, p. 1134-1142, 2011.
3
4
- 5 BELLI, C. B.; FERNANDES, W. R.; SILVA, L. C. L. C. Teste da uréase positivo em equinos
6 adultos com ulcera gástrica – *Helicobacter SP.* **Arq. Inst. Biol.**, v.70, n.1, p.17-20, 2003.
7
8
- 9 BYRNES, E.J.; LI, W.; LEWIT, Y.; MA, H.; VOELZ, K.; REN, P.; CARTER, D.A.;
10 CHATURVEDI, V.; BILDFELL, R.J.; BILDFELL, R.J.; MAY, R.C.; HEITMAN, J.
11 Emergence and pathogenicity of highly virulent *Cryptococcus gattii* genotypes in the
12 northwest United States. **PLoS Pathog**, v. 6, p. 1000850 - 40, 2010.
13
14
- 15 CASALI, A. K.; GOULART, L.; SILVA, L.K.R.; RIBEIRO, A.M.; AMARAL, A.A.;
16 ALVES, S.H.; SCHRANK, A.; MEYER, W.; VAINSTEIN, M.H. Molecular typing of
17 clinical and environmental *Cryptococcus neoformans* isolates in the Brazilian state Rio
18 Grande do Sul. **FEMS Yeast Res**, v. 3, n. 4, p. 405-415, 2003.
19
20
- 21 CONTIN, J.T.; QUARESMA, G.S.; SILVA, E. F.; LINARDI, V.R. Ocorrência
22 de *cryptococcus neoformans* em fezes de pombos na cidade de Caratinga, MG – Brasil.
23 **RMMG (Revista medica de Minas Gerais)**, v.21, 2010.
24
25
- 26 DARZÉ, C.; LUCENA, R.; GOMES, I.; MELO, A. Características clínicas laboratoriais de
27 104 casos de meningoencefalite criptocócica. **Revista da Sociedade Brasileira de Medicina**
28 **Tropical**, v. 1, n. 33, p. 21-26, 2000.
29
30
- 31 FARIA, R. O.; NASCENTE, P. S.; MEINERZ, A. R. M.; CLEFF, M. B.; ANTUNES, T. A.;
32 SILVEIRA, E. S.; NOBRE, M. O.; MEIRELES, M. C. A.; MELLO, J. R. B. Ocorrência
33 de *Cryptococcus neoformans* em excretas de pombos na cidade de Pelotas, Estado do Rio
34 Grande do Sul. **Revista da Sociedade Brasileira de Medicina Tropical**, v. 43, n. 2, p. 198-
35 200, 2010.
36
37
- 38 FILIÚ, W.F.O.; WANKE, B.; AGUENA, S.M; VILELA, V.O; MACEDO, R.C.L.; LAZERA,
39 M. Cativoiro de aves como fonte de *Cryptococcus Neoformans* na cidade de Campo Grande,
40 Mato Grosso, Brasil. **Revista da Sociedade Brasileira de Medicina Tropical**, v.35, p.591-
41 595, Nov-dez, 2002.
42
43
- 44 GOMPERTZ,O.F.;GAMBALE,W.;PAULA,C.R.;CORRÊA,B. Micoses Sistêmicas. In:
45 TRABULSI,L.R.; ALTERTHUM,F. **Microbiologia**. Editora Atheneu, 2008.
46
47

- 1 GULLO, F.P. **Antifungicos Naturais e Sintéticos: Estudo dos mecanismos de ação em**
2 **sistema de infecção *IN VITRO*, empregando cepas de *Cryptococcus***. 2012, 140 f.
3 Dissertação (Mestrado em Biociências e Biotecnologias Aplicadas a Farmácia) – Faculdade
4 de Ciências Farmacêuticas, Universidade Estadual Paulista – UNESP, Araraquara, São Paulo.
5
- 6
- 7 HAGEN, F.; ILLNAIT-ZARAGOZI, M.T.; BARTLETT, K.H.; SWINNE, D.; GEERTSEN,
8 E.; KLAASSEN, C.H.W.; BOEKHOUT, T.; MEIS, J.F. In Vitro Antifungal Susceptibilities
9 and Amplified Fragment Length Polymorphism Genotyping of a Worldwide Collection of
10 350 Clinical, Veterinary, and Environmental *Cryptococcus gattii* Isolates. **Antimicrob**
11 **Agents Chemother**, v. 54, p. 5139– 5145, 2010.
12
13
- 14 JUNIOR, E.C.A. ***Cryptococcus*: Isolamento Ambiental e Caracterização Bioquímica**.
15 2014, 52 f. Dissertação (Mestrado em Ciência Animal) – Faculdade de Medicina Veterinária,
16 Universidade Estadual Paulista – UNESP, Araçatuba, São Paulo.
- 17
- 18
- 19 KON, A. S.; GRUMACH, A. S.; COLOMBO, A. L.; PENALVA, A. C. O.; WANKE, B.;
20 TELLES, F. A.; SEVERO, L. C.; ARANHA, L. F.; LAZÉRA, M. S.; RESENDE, M. R.;
21 SALMITO, M. A.; YASUDA, M. A. S.; MOREHI, M. L.; FERREIRA, M. S.; VERGARA,
22 M. L. S.; ANDRADE, N. M. P.; TRABASSO, P.; MENDES, R. P.; MARTINEZ, R.;
23 PONZIO, V. Consenso em criptococose. **Revista da Sociedade Brasileira de Medicina**
24 **Tropical**, v. 41, n. 5, p. 524-544, 2008.
25
- 26
- 27 KWON-CHUNG, K. J.; POLACHECK, I.; BENNETT, J. E. Improved diagnostic medium for
28 separation of *Cryptococcus neoformans* var. *neoformans* (serotypes A and D) and
29 *Cryptococcus neoformans* var. *gattii* (serotypes B and C). **J Clin Microbiol**, v. 15, n. 3, p.
30 535-537, 1982.
31
32
- 33 LACAZ, C. S. C. M. Ulson, and S. A. P. Sampaio. Ação in vitro da anfotericina B sobre o *P.*
34 *brasiliensis*. **Rev. Paul. Med.** v. 54, p. 357-360, 1959.
35
36
- 37 LIZARAZO, J.; LINARES, M.; BEDOUT, C.; RESTREPO, A.; AGUDELO, C.I.;
38 CASTAÑEDA, E. Estudio clínico y epidemiológico de la criptococosis en Colombia:
39 resultados de nueve años de la encuesta nacional, 1997-2005. **Biomedica**, v. 27, n. 1, p. 94-
40 109, 2007.
41
42
- 43 MEZZARI, A.; WLIBBELLING, A.M.P.; WENCZENOVICZ, C.; SOUZA, C.D.A.;

- 1 FREITAS, G.S.O.; BARBOSA, L.D.; PENA, L.D.; KISSMANN, N.; PORTICH, J.P.;
2 CARNEIRO, L.C.; BEHAR, P.R.P. Presença do *Cryptococcus* spp. nas excretas de pombos
3 nos arredores de Hospitais de Porto Alegre. **Rev Panam Infectol**, v.16, p:153-160, 2014.
4 MINISTÉRIO DA SAÚDE. Vigilância Epidemiológica da Criptococose. **Ministério da**
5 **Saúde, Brasília**, 2012.
6
7
8 PACHECO, D.R.; SOARES, D.E.D.; NETO, C.M.S.; SILVA, G.A.; PRADO, R.S. Avaliação
9 da atividade antifúngica de curcuma longa sobre cândida parapsilosis. **Res Patol Trop**, v.44,
10 p.258-270, 2015.
11
12
13 SAAG, M.S.; GRAYBILL, R.J.; LARSEN, R.A.; PAPPAS, P.G.; PERFECT, J.R.;
14 POWDERLY, W.G.; SOBEL, J.D.; DISMUKES, W.E. Practice guidelines for the
15 management of cryptococcal meningitis. **Clinical of Infectious Diseases**, v. 30, p. 710-718,
16 2000.
17
18
19 SANTOS, L. L.; FERREIRA, F. M.; LOPES, S. F.; CONDAS, L. A.; MURO, M. D.;
20 LUGARINI, C. Pesquisa de *Cryptococcus neoformans* e *Candida spp.* em excretas de
21 psitacídeos e passeriformes cativos. **Arq. Ciênc. Vet. Zool. Unipar**, v. 12, n. 1, p. 5-9, 2009.
22
23
24 SILVA, R. M. G. Meningite por *Cryptococcus neoformans* como causa de febre prolongada
25 em paciente com AIDS. **Revista da Associação Médica Brasileira**, v. 50, n. 2, p. 109-26,
26 2004.
27