



Ciência Rural

ISSN: 0103-8478

cienciarural@mail.ufsm.br

Universidade Federal de Santa Maria
Brasil

Nobre de Oliveira, Márcia; Nascente da Silva, Patrícia; Meireles, Mario Carlos; Ferreiro, Laerte
Drogas antifúngicas para pequenos e grandes animais
Ciência Rural, vol. 32, núm. 1, janeiro-fevereiro, 2002, pp. 175-184
Universidade Federal de Santa Maria
Santa Maria, Brasil

Disponível em: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=33132129>

- Como citar este artigo
- Número completo
- Mais artigos
- Home da revista no Redalyc

redalyc.org

Sistema de Informação Científica
Rede de Revistas Científicas da América Latina, Caribe, Espanha e Portugal
Projeto acadêmico sem fins lucrativos desenvolvido no âmbito da iniciativa Acesso Aberto

DROGAS ANTIFÚNGICAS PARA PEQUENOS E GRANDES ANIMAIS

ANTIFUNGICAL DRUGS FOR SMALL AND LARGE ANIMALS

Márcia de Oliveira Nobre¹ Patrícia da Silva Nascente²
Mario Carlos Meireles³ Laerte Ferreira⁴

- REVISÃO BIBLIOGRÁFICA -

RESUMO

As drogas antifúngicas são classificadas em agentes químicos clássicos e atuais e em antibióticos. Os agentes químicos clássicos são aqueles medicamentos que apresentam de maneira geral espectro de ação reduzido contra fungos, atuando como fungistático de modo indireto ao modificar as condições locais, como por exemplo o iodo, os ácidos graxos e derivados, ácido salicílico, tolinaftato e tolclato. Os agentes químicos atuais são representados pelos imidazóis e triazóis, flucitosina e alilaminas e os antibióticos representados pelos poliênicos (anfotericina B, nistatina e natamicina) e a griseofulvina. A descrição de cada antifúngico considerado será apresentada no trabalho.

Palavras-chave: antifúngicos, azóis, triazóis, alilaminas, anfotericina B, griseofulvina.

SUMMARY

The antifungal drugs are classified in classic and current chemical agents and in antibiotics. The chemists classic agents are those medicines that present in a general way reduced action spectrum against fungi, having a fungistatic effect in an indirect way when modifying the local conditions, as for instance the iodine, acids fat and derived, acid salicylic, tolinaftate and tolclate. The current chemical agents are represented by imidazole and triazole, flucytosine and allylamines and the antibiotics represented by the polyene (amphotericin B, nystatin and natamycin) and the griseofulvin. The discretion of each antifungal drug will be presented in the work.

Key words: antifungal, azole, triazole, allylamine, amphotericin B, griseofulvin.

INTRODUÇÃO

A lista de substâncias químicas com ação antifúngica é bastante extensa, mas ainda muito restrita ao ser comparada com o número de drogas antibacterianas disponíveis. Como consequência das infecções por fungos representarem o parasitismo de um organismo eucariótico sobre um outro eucariótico (homem e animal), com diferenças fisiológicas muito pequenas, quando comparado a infecções bacterianas, é necessário que as drogas antifúngicas tenham aplicação clínica adequada, com o mínimo de efeitos colaterais importantes (LACAZ & NEGRO, 1991; ALVES *et al.*, 1999). As drogas antifúngicas exercem ações fungistáticas ou fungicidas, direta ou indiretamente. Os antifúngicos têm características especiais quanto ao mecanismo de ação, via de administração, ação em micoses superficiais e, ou sistêmicas, podendo ser classificados com base no sítio-alvo e estrutura química, sendo que estes atuam em sua maioria na membrana celular (azóis, anfotericina e nistatina), excetuando-se a flucitosina e a griseofulvina, que

¹Médico Veterinário, Mestre, Faculdade de Veterinária, Universidade Federal de Pelotas (UFPEL).

²Médico Veterinário bolsista de Mestrado da CAPES, Pós-graduação em Veterinária, UFPEL

³Médico Veterinário, Doutor, Professor do Departamento de Veterinária Preventiva, Faculdade de Veterinária, UFPEL, Campus Universitário, 96010-900, Pelotas, RS, Brasil. Email:meireles@ufpel.tche.br . Autor para correspondência.

⁴Médico Veterinário, Doutor, Professor do Setor de Micologia, Departamento de Patologia Clínica, Faculdade de Veterinária, Universidade Federal do Rio Grande do Sul.

atuam na síntese do ácido nucleico (LACAZ & NEGRO, 1991). Nos últimos 10 anos, o uso de novas e mais efetivas drogas (antibacterianas e imunossupressoras) aumentaram a sobrevivência dos pacientes, porém tornaram estes organismos mais suscetíveis às infecções micóticas (RICHARDSON & WARNOCK, 1993; ALVES, *et al.*, 1999; POLAK, 1999).

Fundamentado no crescente conhecimento e no relato de casos de infecções fúngicas superficiais, subcutâneas ou profundas, em animais, somado ao pouco número de medicamentos veterinários com princípios antifúngicos, desenvolvemos esta revisão bibliográfica com o objetivo de descrever as principais drogas antifúngicas, suas recomendações (Tabela 1 e 2) e seus efeitos em pequenos e grandes animais.

AGENTES QUÍMICOS

No grupo dos agentes químicos estão incluídos aqueles medicamentos que apresentam, de maneira geral, espectro reduzido contra fungos, e outros que não são antimicóticos no sentido direto, mas atuam como fungistático de modo indireto ao modificar as condições locais. Entre esses últimos, estão sais de metais pesados (mercúrio, prata, zinco, cobre); substâncias contendo íons oxidantes (permanganato de potássio, água oxigenada e cromatos); derivados do anel benzênico (ungüento de whitfield); sais quaternários de amônio; ácidos graxos orgânicos e derivados (ácido propiônico, undecilênico, butírico, láctico e caprílico); violeta genciana utilizada em solução aquosa ou alcoólica a 1%; tintura de castellani elaborada a base de fuccina

e a cloroiodohidroquinoleína ou clioquinol; haloprogin; tolnaftato e tolclato; compostos sulfurados, halógenos ou halogenóforos e derivados (iodo, cloro, bromo) (LACAZ & NEGRO, 1991; ARENAS, 1993). O iodo é empregado como tintura a 1% em solução alcoólica ou aquosa, sendo um fungicida de amplo espectro, econômico e eficaz, indicado principalmente em dermatofitoses, sendo contra indicado em pele inflamada, por ser irritante. O iodeto de potássio é o tratamento mais adequado para a esporotricose humana, na forma fixa e linfangite, mas não se conhece com exatidão o mecanismo de ação; ele não atua "in vitro" contra o *Sporothrix schenckii*, sendo que sua ação *in vivo* parece estar relacionada com o estímulo da fagocitose. As dosagens indicadas para cães são 44mg/kg e para gatos 22mg/kg a cada 8 ou 12 horas. Os felinos são bastante sensíveis as preparações de iodetos, devendo ser cuidadosamente monitorados em busca de evidências de iodismo como: febre, ptialismo, anorexia, hiperexcitabilidade, pelagem seca, vômito ou diarreia (WOLF & GREGORY, 1992). Captan (N-triclorometil-mercaptop-4-ciclo-hexeno-1,2-dicarboxamina) é um antifúngico agrícola, utilizado para tratamento da dermatofitose, principalmente de bovinos e eqüinos,

Tabela 1 – Indicações dos antifúngicos mais freqüentemente utilizados nas micoses animais e daqueles em fase de pesquisa.

ANTIFÚNGICOS	MICOSES
Captan	Dermatofitose
Solução de iodo, tolnaftato e tolclato	Dermatomicoses
Iodeto de potássio	Esporotricose
Clotrimazol	Otites fúngicas, dermatofitose, malassezioses, candidoses e aspergilose nasal
Econazol	Dermatofitose, malassezioses e candidoses
Miconazol	Dermatofitose, malassezioses, candidoses, mastite fúngica bovina, queratomicoses de eqüinos
Enilconazol	Aspergilose aviária, aspergilose nasal de caninos e eqüinos, dermatofitose e malasseziose
Cetoconazol	Micoses superficiais, subcutâneas e sistêmicas
Itraconazol	Micoses superficiais subcutâneas e sistêmicas
Fluconazol	Micoses superficiais, subcutâneas e sistêmicas
Voriconazol*	Micoses sistêmicas, principalmente na candidose, aspergilose e criptococose em pacientes debilitados, imunossuprimidos ou quando houve resistência para outro antifúngico
Posaconazol*	Micoses sistêmicas, principalmente na aspergilose, em pacientes debilitados, imunossuprimidos ou em falha de outro antifúngico
Terbinafina	Dermatofitose
Flucitosina	Criptococose
Anfotericina B	Micoses sistêmicas
Nistatina	Micoses superficiais, otites e metrites, principalmente candidose
Nistatina Lipossomal	Micoses sistêmicas, principalmente na candidose, criptococose e aspergilose em pacientes debilitados, imunossuprimidos ou quando houve resistência para outro antifúngico
Natamicina	Mastites fúngicas bovinas e queratomicose de eqüinos
Griseofulvina	Dermatofitose
Pneumocandinas e Echinocandinas *	Micoses sistêmicas, principalmente em candidose e aspergilose em pacientes debilitados, imunossuprimidos ou quando houve resistência para outro antifúngico

*Antifúngicos em fase I, II ou III de estudo para liberação comercial do medicamento

Tabela 2 - Indicação e dosagens dos antifúngicos para uso sistêmico nas micoses superficiais, subcutâneas e profundas de cães e gatos.

ANTIFÚNGICOS	MICOSE			
	SUPERFÍCIAIS (mg/kg/dia)		SUBCUTÂNEAS E PROFUNDAS (mg/kg/dia)	
	CÃES	GATOS	CÃES	GATOS
Cetoconazol	5-30	5-30	10-30	10-30
Itraconazol	até 5	1,5-3	10-20	10-20
Fluconazol	2,5-5,5	2,5-5	2,5-5,5	2,5-5
Terbinafina	-	Até 20*	-	-
Griseofulvina	25-50	25-50	-	-
Flucitosina	-	-	125-250	125-250
Anfotericina B	-	-	0,2-0,8**	0,1-0,8**

* a cada 24 ou 48 horas;

** deve ser avaliado a condição geral do animal para estipular o intervalo entre doses.

através de banhos de aspersão a 3% (BLOOD & RADOSTIS, 1991).

Os azóis são antimicóticos, químicos, de largo espectro, atuando sobre leveduras e bolores, apresentam um anel imidazol livre unido a outros anéis aromáticos por meio de uma união N-C em posição 1. Os imidazóis foram descobertos em 1949, sendo que o nitrato de imidazol foi utilizado experimentalmente pela primeira vez em 1967. Atualmente dispõe-se de vários derivados do imidazol para uso sistêmico ou tópico no tratamento de diversas infecções micóticas (Tabela 1). A ação fungistática ou fungicida é dependente da concentração da droga. Recentemente os triazólicos têm recebido maior destaque, sobretudo o fluconazol e o itraconazol, ambos com largo espectro de ação e efeitos tóxicos bastante reduzidos. Pela sua freqüente utilização, tem-se observado resistência entre os fungos, principalmente por espécies de *Candida* (LACAZ & NEGRO, 1991; ARENAS, 1993; ALVES, *et al.*, 1999).

O principal mecanismo de ação dos azólicos é a inibição da biossíntese do ergosterol, que é importante para a integridade e a manutenção da função da membrana celular dos fungos. Os imidazóis inibem a incorporação do acetato de ergosterol, inibindo a lanosterol desmetilase, por interferência no citocromo P-450 da levedura, trazendo como consequência alterações na fluidez e permeabilidade da membrana citoplasmática do fungo, prejudicando a captação dos nutrientes, o que se traduz por inibição do crescimento fúngico, originando alterações morfológicas que resultam em necrose celular (RICHARDSON & WARNOCK,

1993; ALVES *et al.*, 1999). A metabolização dos azóis é principalmente por via hepática, sendo os efeitos colaterais mais comuns náuseas e vômitos quando utilizados por via sistêmica, além de eritema, ardência, descamação, edema, prurido, urticária e formação de vesículas no uso tópico (SANDE & MANDELL, 1987; ARENAS, 1993).

O clotrimazol é utilizado topicamente no tratamento de dermatofitose, candidose e malasseziose (SAWYER *et al.*, 1975a), com absorção inferior a 0,5% após aplicação à pele intacta; na vagina a absorção oscila entre 3 e 10%, permanecendo concentrações da droga por até três dias após a aplicação (SANDE & MANDELL, 1987). O clotrimazol a 1% está indicado para cães no tratamento de otites externas com envolvimento de *Malassezia pachydermatis* (LOBELL *et al.*, 1995) e em dermatofitoses por *Trichophyton mentagrophytes* e *Microsporum canis* (McCURDY *et al.*, 1981) e aspergilose intranasal (MATHEWS *et al.*, 1998; SMITH *et al.*, 1998), sendo neste último caso utilizado em forma de instilação, podendo como efeito colateral ocorrer edema de faringe e faringite (CAULKETT *et al.*, 1997). O clotrimazol para grandes animais está indicado para equinos no tratamento de queratite micótica por *Aspergillus* e para bovinos no tratamento da mastite micótica, utilizando via intramamária solução ou pomadas com 100 a 200 mg/dia no quarto afetado (WEIGHT & AHLERS, 1982; PRESCOTT & BAGGOT, 1991).

O econazol e o miconazol são imidazóis indicados para uso tópico devido a sua toxicidade. O econazol é considerado menos ativo contra as leveduras, mas o mais ativo para fungos filamentosos. O miconazol possui uma estrutura química semelhante ao econazol, sendo indicado nas dermatofitose, malasseziose e nas candidoses mucocutânea, penetrando rapidamente na camada córnea da pele, persistindo por quatro dias após sua aplicação, sendo que menos de 1% é absorvido na circulação (SAWYER *et al.*, 1975b; HEEL *et al.*, 1978; LACAZ & NEGRO, 1991; RICHARDSON & WARNOCK, 1993). O miconazol em solução aquosa tem sido indicado para o tratamento intramamário em vacas com mastite por *Candida* sp (PRESCOTT & BAGGOT, 1991) e na queratomicose de equinos com envolvimento de *Aspergillus* sp e *Fusarium* sp (ANDREW *et al.*, 1998) na dermatite seborréica dos cães associada a malasseziose através do uso de shampoos combinado com outros medicamentos (BOND *et al.*, 1995). Outros imidazóis como tioconazol, oxiconazol, isoconazol, bifonazol, sulconazol são também utilizados topicamente (ARENAS, 1993).

Estudos *in vitro* com enilconazol demonstram excelente atividade contra *Microsporium canis* (DAVIS & LEGENDRE, 1994; WHITE-WEITHERS & MEDLEAU, 1995; JAHAM *et al.*, 2000), *Microsporium gypseum*, *Trichophyton mentagrophytes*, *Trichophyton verrucosum*, *Malassezia pachydermatis* e *Aspergillus* spp (JAHAM *et al.*, 2000). O enilconazol, indicado somente para uso veterinário e com mínimos efeitos colaterais, tem tido sucesso no controle da aspergilose aviária e em desinfecção de aviários, utilizando suspensão do medicamento diluído em 1:1000; e no tratamento da dermatofitose canina, felina e equina e na malasseziose, o medicamento é utilizado na concentração final de 0,2% (JAHAM *et al.*, 2000). Estudos recentes relatam o ótimo efeito do enilconazole no tratamento da aspergilose nasal em cães, através de instilação nasal com suspensão de enilconazole, à 5 ou 10% em concentração final, durante 45-60 minutos ou utilizando dose total de 10mg/kg duas vezes ao dia durante 7 a 10 dias (McCULLOUGH *et al.*, 1998; BRAY *et al.*, 1998; CLERCX, 2000) e no tratamento da aspergilose da bolsa gutural em equino (VAN NIEUWSTADT & KALSBECK, 1994).

O cetoconazol é indicado em uso tópico ou por via oral, tendo amplo potencial terapêutico para o tratamento de infecções micóticas superficiais e sistêmicas. A distribuição do cetoconazol é limitada e sua penetração no líquido cefaloraquidiano é mínima. A resposta ao tratamento oral é relativamente lenta, sendo menos útil em infecções graves e agudas. A atividade antimicótica do cetoconazol frente aos fungos *Coccidioides immitis*, *Cryptococcus neoformans*, *Histoplasma capsulatum* e *Blastomyces dermatitidis* é atingida em concentrações de 0,125µg/ml até 0,5µg/ml. Os valores correspondentes para *Sporothrix schenckii*, *Candida* sp e *Aspergillus* sp variam entre 6µg/ml até concentrações iguais ou maiores que 100 µg/ml. (SANDE & MANDELL, 1987; LACAZ & NEGRO, 1991; RICHARDSON & WARNOCK, 1993).

Estudos *in vitro* sobre a atividade fungicida do cetoconazol frente a amostras de fungos filamentosos e leveduriformes isolados de animais têm sido variada. Concentrações a partir de 10µg/ml têm ação fungicida sobre *Trichophyton verrucosum* e *Malassezia pachydermatis*, enquanto na fase leveduriforme do *Sporothrix schenckii*, no *Cryptococcus neoformans*, no *Histoplasma capsulatum* e no *Blastomyces dermatitidis* são necessários 20µg/ml e para o *Coccidioides immitis* 50µg/l. A concentração de 50µg de cetoconazol/ml

sobre *Trichophyton mentagrophytes* e *Microsporium canis* foi moderadamente fungicida. Independente das concentrações de cetoconazol testadas (10 a 1.000µg/ml), os melhores efeitos fungistático e fortemente fungistático foram obtidos respectivamente frente ao *Trichophyton equinum* e *Microsporium nanum*, enquanto para *Aspergillus fumigatus*, *Candida albicans* e *Candida tropicalis* a atividade do medicamento foi baixa (GABAL, 1986). A concentração inibitória mínima (CIM) média para amostras de *Malassezia pachydermatis* isoladas do meato acústico de cães foi de 0,019µg/ml e 0,012µg/ml para amostras isoladas da pele (COUTINHO, 1997). O cetoconazol apresentou a melhor atividade *in vitro* contra a *M. pachydermatis*, quando comparado a outros antifúngicos (clotrimazol, miconazol, nistatina e pimaricina) com um CIM na concentração de 0,02µg/ml atingindo 11 amostras incluindo uma cepa padrão de 42 amostras estudadas (UCHIDA *et al.*, 1990). Para *M. pachydermatis* a resistência *in vitro* do cetoconazol tem sido baixa, variando entre 0 e 6,7% (UCHIDA *et al.*, 1990; COUTINHO, 1997).

A dosagem recomendada para o tratamento das dermatofitoses em cães e gatos é de 5 a 10mg/kg de peso/dia, durante quatro a seis semanas. A dosagem do cetoconazol para o tratamento das micoses sistêmicas de cães é de 10mg/kg de peso, três vezes ao dia, ou 20mg/kg/dia em dose única ou fracionada; em gatos a dose é 20mg/kg de peso, administrada duas vezes ao dia em dias alternados ou 10-15mg/kg de peso administrados diariamente. Em todas as micoses sistêmicas, o tratamento com cetoconazol deve ser prolongado pelo menos durante quatro semanas após a cura clínica da enfermidade (NOXON *et al.*, 1982; MORIELLO, 1986). JAHAM *et al.* (2000) sugerem dosagens de 5-30mg de cetoconazol/kg/dia para o tratamento de micoses caninas e felinas (Tabela 2). No cão, o cetoconazol atinge picos de concentrações séricas dentro de duas horas após uma dose padrão oral de 10mg/kg. A absorção máxima ocorre em ambiente ácido, sendo recomendado administrar no paciente em jejum; apresenta meia-vida de duas horas e sendo eliminado em média em dez horas. Cães que receberam quatro vezes a dose recomendada, isto é 40mg/kg/dia durante um ano, apresentaram poucos efeitos adversos, entretanto nas doses de 60 a 80mg/kg observou-se a hepatotoxicidade, através do aumento das enzimas hepáticas e colângio-hepatite (MORIELLO, 1986). Em outro estudo, os cães receberam 10 a 30mg/kg/dia e sofreram queda nas concentrações de cortisol em repouso e pós-ACTH (Hormônio

adrenocorticotrópico), bem como queda na testosterona e aumento na progesterona, sem a presença de outros sinais clínicos (WILLARD *et al.*, 1986), o que evidencia o cuidado que se deve ter no uso deste produto em animais reprodutores (ARONSON & AUCOIN, 1992). Já os gatos apresentaram mais problemas gastrintestinais do que os cães, quando foram submetidos ao regime de 30mg de cetoconazol/kg/dia, durante 30 dias, não apresentando mudanças hormonais significativas (ARONSON & AUCOIN, 1992).

O itraconazol é um derivado triazólico sintético, que apresenta um largo espectro de ação nas micoses superficiais (dermatofitose, candidose, malasseziose) e sistêmicas (candidose sistêmica, aspergilose, histoplasmoze, esporotricose e cromomicose). A biodisponibilidade de itraconazol é máxima quando a ingestão se faz imediatamente após uma refeição e a eliminação é bifásica, com uma meia-vida terminal em um dia. Os níveis da droga nos tecidos queratinizados, especialmente na pele, são cinco vezes superiores aos níveis plasmáticos (ARENAS, 1993; RICHARDSON & WARNOCK, 1993). O itraconazol testado *in vitro* frente a 30 amostras de *Malassezia pachydermatis* coletadas do meato acústico e pele de cães demonstrou um CIM médio de 0,004µg/ml, com 73,3% de amostras sensíveis, 26,7% com sensibilidade intermediária e nenhuma cepa resistente (COUTINHO, 1997). O itraconazol também tem sido utilizado com sucesso em cães com rinite micótica (MUIR *et al.*, 1998; SMITH *et al.*, 1998) e, em micoses sistêmicas, como blastomicose, na dose de 5mg/kg/dia (LEGENDRE *et al.*, 1996). O uso deste medicamento em cães pode levar a erupções cutâneas (PLOTNICK *et al.*, 1997) e, em dosagens elevadas, causar anorexia e aumento da concentração plasmática das enzimas fosfatase alcalina e aminotransferase (LEGENDRE *et al.*, 1996). MANCIANTI *et al.* (1998) sugerem a dosagem de 1,5 a 3,0mg/kg de itraconazol para gatos com dermatofitose por *Microsporum canis*, relatando que dosagens maiores podem causar vômitos e anorexias. JAHAM *et al.* (2000) indicam para micoses superficiais de cães até 5mg de itraconazol/kg/dia e 1,5-3mg/kg/dia para gatos, enquanto as micoses subcutâneas e profundas de caninos e felinos seriam tratadas com 10-20mg/kg/dia (Tabela 2).

O fluconazol é um antifúngico triazólico, que age na inibição da síntese de esteróide fúngico e praticamente não altera a síntese do ergosterol dos mamíferos, sendo menos tóxico e melhor absorvido que os outros azóis. Este antifúngico tem sido

utilizado rotineiramente em pacientes humanos com micoses superficiais e sistêmicas, levando a problemas de resistência de cepas fúngicas, principalmente em indivíduos imunossuprimidos, portadores de candidose principalmente por *Candida krusei*, *Candida glabrata* e *Candida tropicalis* (FAVEL *et al.*, 1995; WALSH, *et al.*, 1997; VAN DEN BOSSCHE, 1997). Testes de sensibilidade com *Malassezia pachydermatis* apresentou 66,7% das amostras sensíveis, 23,3% intermediárias e 10% resistentes (COUTINHO, 1997). Em estudo *in vitro* com 114 cepas de *Cryptococcus neoformans*, isolados de pacientes humanos e animais (cães e gatos) GARGANI & PINI (1992) demonstraram um grande intervalo de variação da CMI (0,39-25,0µm/ml). Na literatura consultada foram poucas as referências do emprego do fluconazol em casos clínicos de animais, como KERWIN *et al.* (1998) que trataram com sucesso um Doberman Pinscher com criptococose associando 5,5mg de fluconazol/kg de peso corpóreo e procedimento cirúrgico. JAHAM *et al.* (2000) recomendam dosagens de 2,5-5mg/kg/dia para infecções fúngicas de cães e gatos (Tabela 2).

O voriconazol é um novo antifúngico triazólico com potente ação e largo espectro de atividade *in vitro*, atua como outros antifúngicos azólicos inibindo a enzima 14 alfa-desmetilase, dependente do citocromo P-450, essencial para a biossíntese de ergosterol. O voriconazol é ativo *in vitro* frente a uma série de infecções fúngicas em modelos animais, incluindo infecções sistêmicas com *Aspergillus* sp, *Candida* sp, menos sensíveis a outros azólicos, e *C. neoformans* (KAPPE, 1999; MANAVATHU *et al.*, 2000). Estudos do efeito *in vitro* do voriconazol, sobre alguns fungos filamentosos, demonstrou ser ativo contra *Aspergillus fumigatus*, *A. flavus*, *Fusarium oxysporum*, *F. solani*, *Fusarium* spp, *Pseudallescheria boydii*, *Rhizopus* spp, *A. niger*, *A. terreus*, *Acremonium* spp, *Paecilomyces* spp e *Trichoderma* spp (MARCO *et al.*, 1998). Os mesmos autores compararam o efeito do voriconazol com o do itraconazol, sendo que o primeiro foi mais ativo sobre todos os isolados com exceção do *Rhizopus* spp e comparando com o efeito da anfotericina B, o voriconazol foi mais efetivo contra *A. fumigatus*, *A. flavus* e *P. boydii* e foi mais ativo que a flucitosina em todas as espécies testadas. Estudo de aspergilose invasiva em pacientes humanos imunocomprometidos, transplantados e em casos de falha de outros antifúngicos, demonstrou que o voriconazol foi efetivo contra o *Aspergillus* spp e bem tolerado pelos pacientes (DENNING *et*

al., 2000). BRUMMER *et al.* (1998) estudaram a concentração e o tempo de ação do voriconazol e fluconazol frente ao *Cryptococcus neoformans* var. *neoformans* “in vitro”, demonstrando que 0,2µg/ml de voriconazol causa efeito similar na diminuição da viabilidade das células do microrganismo que 2,0µg/ml de fluconazol, embora o número médio de células após 72 horas foram significativamente menores para o voriconazol (9) do que do fluconazol (25).

O posaconazol é um novo triazol, em estudo, que apresenta potente inibição do citocromo P-450, inibindo a síntese do ergosterol da parede celular do fungo, tendo um potente espectro de ação atuando contra *Candida* spp, *Cryptococcus neoformans*, *Blatomyces dermatitidis*, *Histoplasma capsulatum*, *Sporothrix schenckii*, *Coccidioides immitis* e *Aspergillus* spp (KONTOYIANNIS, 2000). O posaconazole apresenta potente atividade fungicida contra *Aspergillus* spp, comparado ao intraconazol ou anfotericina B ou voriconazole (KONTOYIANNIS, 2000; MANAVATHU *et al.*, 2000).

A terbinafina é um antifúngico químico, do grupo das alilaminas, que inibe a ação da esqualeno epoxidase, enzima importante para a formação do ergosterol na membrana fúngica, resultando em morte celular. O princípio ativo tem ação fungicida em dermatófitos (Tabela 1) e no gênero *Candida* apresenta efeito fungicida ou fungistático dependendo da espécie considerada. A droga não interfere no metabolismo de hormônios ou outros mecanismos, liga-se fortemente as proteínas plasmáticas, difundindo-se rapidamente através da derme e concentra-se no estrato córneo lipofílico. Em humanos, menos de 5% da dose são absorvidos após aplicação tópica e a biotransformação resulta em metabólitos sem atividade fúngica excretados pela urina, com meia-vida de eliminação de 17 horas. Os efeitos colaterais são leves ou moderados e temporários e os sintomas mais freqüentes são gastrointestinais ou reações cutâneas sem gravidade (RICHARDSON & WARNOCK, 1993). A droga recentemente está sendo estudada em animais de companhia e sugere-se para gatos dosagem de até 20mg/kg a cada 24 ou 48 horas (JAHAM *et al.*, 2000) (Tabela 2).

A flucitosina ou 5-fluorocitosina é convertida em 5-fluorouracil na célula fúngica, pela enzima citosina desaminase, que é metabolizado em ácido 5-fluorodesoxiuridílico, o qual inibe a timidilato sintetase. O 5 fluorouracil é incorporado ao RNA em substituição ao uracil, alterando a síntese protéica na célula fúngica. As células dos mamíferos não convertem grandes quantidades de flucitosina em 5-fluorouracil, o que é determinante

para a ação seletiva desses compostos. A droga é rapidamente absorvida pelo trato gastrointestinal, distribuindo-se amplamente pelo corpo, atingindo concentrações elevadas no líquido cefalorraquidiano. Os efeitos colaterais podem ser anemia, leucopenia e trombocitopenia, náuseas, vômitos, diarreia e enterocolite grave e hepatomegalia (SANDE & MANDELL, 1987; RICHARDSON & WARNOCK, 1993). A flucitosina atua contra *Cryptococcus neoformans*, *Candida* sp, *Cladosporium* sp, *Phialophora*, não tendo efeito sobre *Sporothrix schenckii*, *Blastomyces dermatitidis*, *Histoplasma capsulatum*, *Coccidioides immitis*, *Absidia* e *Rhizopus* (SANDE & MANDELL, 1987; LACAZ & NEGRO, 1991; RICHARDSON & WARNOCK, 1993). Para os animais está indicado em dosagens de 125 a 250mg de flucitosina/kg de peso/dia, principalmente em gatos com criptococose, utilizando-a associada a anfotericina B (PRESCOTT & BAGGOT, 1991) (Tabela 1 e 2). A manifestação de alterações cutâneas como: despigmentação, exsudação, ulceração e formação de crostas, foi descrita em cães com criptococose ou aspergilose tratados com associação flucitosina e anfotericina B e/ou triazoles, sendo que, com a suspensão da flucitosina e a manutenção do restante dos medicamentos cessaram as alterações (MALIK *et al.*, 1996b).

ANTIBIÓTICOS

Os antibióticos poliênicos possuem um grande anel lactônico macrocíclico e semelhante aos macrolídios antibacterianos como a eritromicina, daí serem chamados macrolídios poliênicos, sendo a estrutura ativa o anel macrolídio com suas partes rígida lipofílica e flexível hidrofílica (SANDE & MANDELL, 1987). A anfotericina B é um antibiótico poliênico derivado do *Streptomyces nodosus*, cujo mecanismo de ação, se baseia na ligação com os esteróis da membrana celular, provocando uma alteração funcional com saída de metabólitos essenciais, nucleotídeos e proteínas, levando à morte celular (SANDE & MANDELL, 1987; RICHARDSON & WARNOCK, 1993).

MALECAZE *et al.* (1992) recomenda a anfotericina B local no tratamento das queratomicoses, pelo sua rápida penetração no tecido e diminuição do efeito tóxico. No tratamento de micoses sistêmicas, em cães, com anfotericina B deve ser avaliado o estado geral do animal, recomendando para animais em bom estado geral 0,5mg/kg de peso via endovenosa, três vezes por semana, com controle do nitrogênio sanguíneo, em função da toxicidade renal. Em cães debilitados utilizar dose inicial de 0,2mg/kg de peso via

endovenosa, aumentando diariamente a dose em 0,1mg/kg de peso, até atingir 0,6mg/kg, sendo a dose a ser mantida, administrada em dias alternados (PRESCOTT & BAGGOT, 1991) (Tabela 1 e 2). A maioria dos cães submetidos a anfotericina B manifesta febre leve a moderada, perdurando até 36 horas após a administração. A toxicidade renal é um efeito colateral importante em cães, não sendo rapidamente reversível pela suspensão da droga como em humanos (ARONSON & AUCOIN, 1992; MONTEIRO, *et al.*, 1993; RADALL *et al.*, 1996). Novas formulações de anfotericina B com lipídios para infusão intravenosa, consideradas menos tóxicas aos mamíferos, estão em desenvolvimento (ALBERT *et al.*, 1995; SPERRY *et al.*, 1998). Estudo em cães, com blastomicose, tratados com complexo lipídico de anfotericina B demonstraram o efeito curativo do tratamento e ausência de efeitos nefrotóxicos (KRAWIEC *et al.*, 1996).

No tratamento da criptococose felina, a anfotericina B é recomendada nas doses de 0,1 a 0,5mg/kg de peso, a cada dois ou três dias (BARRET & SCOTT, 1975; PALUMBO & PERRY, 1975). A anfotericina B foi utilizada por via subcutânea em seis casos de criptococose em gatos e cães, com dose entre 0,5 a 0,8mg/kg em solução salina (0,45%) e dextrose (2,5%), aplicada duas a três vezes por semana durante vários meses, sendo efetiva e bem tolerada pelos animais, com alguns casos de irritação local e de azotemia (MALIK *et al.*, 1996a). Nos equinos, em casos de zigomicoses, a anfotericina B é recomendada em doses entre 0,5 e 1,5mg/kg de peso diluído em 1 litro de solução de dextrose a 5%, para aplicação endovenosa (McMULAN *et al.*, 1977) (Tabela 2).

A anfotericina B aumenta a atividade da 5-fluorocitosina porque facilita a sua entrada através da membrana citoplasmática. Em estudos iniciais de associações dos azóis com a anfotericina B, foi descrita a frequência do efeito antagônico da associação da anfotericina B com o cetoconazol (SANDE & MANDELL, 1987), entretanto em estudos recentes de interações medicamentosas, incluindo os triazóis, frente a *Candida* sp, *Cryptococcus neoformans*, *Aspergillus* sp, *Blastomyces dermatitidis* e *Histoplasma capsulatum* os resultados variaram entre indiferença, sinergismo e o antagonismo (HENNEQUIN *et al.*, 1992; KOWALEWICH *et al.*, 1993; BLOOM *et al.*, 1996; ARCENEUX *et al.*, 1998; POLAK, 1999).

A nistatina, isolada do *Streptomyces noursei*, pertence ao grupo dos antibióticos poliênicos. É levemente hidrossolúvel e atua lesando a membrana citoplasmática dos fungos sensíveis e

sua ação pode ser tanto fungicida como fungistática, estando indicada como terapia tópica em micoses superficiais, de pele e mucosa, principalmente na candidose (Tabela 1), sendo extremamente tóxica para uso parenteral. Nas doses terapêuticas, por via oral, a absorção pelo trato gastrointestinal é praticamente inexistente (SANDE & MANDELL, 1987). Em pequenos animais, cães e gatos, é utilizada no tratamento de otomicose por leveduras e em éguas está recomendada no tratamento de metrite por *Candida* sp (PRESCOTT & BAGGOT, 1991). Atualmente uma nova formulação da nistatina, nistatina lipossomal, está sendo utilizada, com menos efeitos tóxicos que a fórmula original, causando menos hemólise como efeito colateral. A nistatina lipossomal tem largo espectro de ação atuando contra *Allescheria* sp, *Alternaria* sp, *Aspergillus flavus*, *Aspergillus fumigatus*, *Aspergillus niger*, várias espécies de *Candida*, *Cladosporium*, *Cryptococcus neoformans*, *Mucor*, *Penicillium*, *Rhizopus*, *Rhodotorulla*, *Sporothrix* sp, *Trichosporon* sp, entre outros, mas não foi ativa contra algumas cepas de *Fusarium* testadas. Contra leveduras resistentes *in vitro* a outros antifúngicos como fluconazol, itraconazol e anfotericina B ela foi efetiva (HERBRECHT, 2000).

A natamicina, também um antibiótico poliênico, é utilizada em aplicações tópicas para combater mastites por leveduras e nas queratites micóticas (Tabela 1), não sendo indicada nas infecções profundas do olho, porque sua absorção é escassa (PRESCOTT & BAGGOT, 1991).

A griseofulvina é um antibiótico que foi isolado pela primeira vez do *Penicillium griseofulvum* e, devido ao fato de ser ineficaz contra bactérias, não foi utilizada. Após alguns anos, foi encontrada uma substância no *Penicillium janczewski* que produzia contração e desnaturação das hifas fúngicas, denominada inicialmente de fator de enrugamento e posteriormente descobriram tratar-se da griseofulvina. O princípio ativo tem efeito fungistático para dermatófitos (Tabela 1), e não exerce efeitos sobre outros fungos (SANDE & MANDELL, 1987; LACAZ & NEGRO, 1991; MORIELLO & DEBOER, 1995). A griseofulvina é metabolizada mais rapidamente em cães do que em seres humanos, e, por essa razão, deve ser utilizada para estes animais dosagens mais elevadas, muito embora o mecanismo de eliminação da droga não tenha sido ainda completamente descrito no cão ou no gato. Nesses animais pode ser utilizada dosagens iniciais de 50mg de griseofulvina/kg/dia, reduzindo para 25mg/kg/dia conforme evolução do tratamento, durante 3 a 6 semanas no caso de dermatofitose de pele e de 6 a 12 meses nas onicomicoses

(PRESCOTT & BAGGOT, 1991) (Tabela 2). A toxicidade deste composto, em cães, é basicamente através de perturbações gastrointestinais. A droga é teratogênica, não sendo recomendável a animais em reprodução. Em gatos, particularmente em filhotes, a griseofulvina está relacionada à causa de leucopenia, anemia, letargia, anorexia, ataxia e depressão (PRESCOTT & BAGGOT, 1991; ARONSON & AUCOIN, 1992). Griseofulvina foi administrada a uma égua com dermatofitose, que estava no segundo mês de gestação e aos 331 dias ocorreu o nascimento do feto com alterações teratogênicas (SCHUTTE & VAN DEN INGH, 1997).

Pneumocandinas e echinocandinas são uma nova classe de antifúngicos lipopeptídios, de uso sistêmico, em estudo, que atuam inibindo a 1,3-beta-D-glucan sintetase. O cilofungin foi o primeiro destas drogas em estudo clínico e apresentou bom resultado frente a cepas resistentes a outros antifúngicos, mas por ser solúvel em polietileno glicol mostrou nefrotoxicidade. Atualmente as pesquisas estão sendo desenvolvidas no Capsofungin (MK-0991) que é solúvel em água, sendo efetivo em casos de candidoses, aspergilose e cryptococose, embora nesta última com doses mais elevadas, não tendo demonstrado nefrotoxicidade, apenas reação no local da infusão (GRAYBILL, 2000). FK463 é solúvel em água, atua da mesma maneira que os anteriores e demonstra significativa inibição do crescimento da *C. albicans* e *A. fumigatus* em baixas concentrações, sendo também ativo contra outras espécies de *Candida*, *Aspergillus* e outros fungos (GROLL & WALSH, 2000).

CONCLUSÕES

Segundo a revisão, conclui-se que o crescente avanço das Ciências Micológicas e conseqüentemente o aumento da casuística de micoses animais, se torna necessário à pesquisa e ao desenvolvimento de princípios ativos, seus efeitos curativos e colaterais para o organismo dos animais. Pouco se conhece, até o momento, do uso de antifúngicos na clínica veterinária diária e a terapêutica continua sendo ancorada em produtos de uso humano, demonstrando a necessidade de estudos das propriedades farmacodinâmicas e farmacocinéticas nas várias espécies animais.

Esta revisão tenta de uma forma resumida trazer à luz do conhecimento da clínica diária o uso de alguns princípios de antifúngicos e seus efeitos adversos, possibilitando a utilização em formulações genéricas quando na falta da formulação comercial para animais.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- ALBERT, M.M.; STAHL-CARROL, T.L.; LUTHER, M.F., *et al.* Comparison of liposomal amphotericin B to amphotericin B for treatment of murine cryptococcal meningitis. **J. Mycol Med**, v.5 p.1-6, 1995.
- ALVES, S.H.; LOPES, J.O.; CURY, A.E. **Teste de suscetibilidade aos antifúngicos: por que, quando e como realizar**. Disponível on line na Internet em 05 de abril de 1999. <http://www.newslab.com.br/antifung.htm>
- ANDREW, S.E.; BROOKS, D.E.; SMITH, P.J., *et al.* Equine ulcerative keratomycosis: visual outcome and ocular survival in 39 cases (1987-1996). **Equine Vet J**, v.30, n.2, p.109-116, 1998.
- ARCENEUX, K.A.; TABOADA, J.; HOSGOOD, G. Blastomycosis in dogs. 115 cases (1980-1995). **J Am Vet Med Assoc**, v.213, n.5, p.658-664, 1998.
- ARENAS, R. **Micologia medica ilustrada**. México : Nueva editorial interamericana, 1993. Cap.34.: Antimicoticos; p.359-376.
- ARONSON, A.; AUCOIN, D.P. Medicamentos antimicrobianos In: ETTINGER, S.J. **Tratado de medicina interna veterinária**. São Paulo : Manole, 1992. Cap.51. p.402-431.
- BARRET, R.E.; SCOTT, D.W. Treatment of feline cryptococosis: literature review and case report. **J Am Anim Hosp Assoc**, v.11, p.511, 1975.
- BLOOD, D.C.; RADOSTITS, O.M. **Clínica veterinária**. 7 ed., Rio de Janeiro, RJ : Guanabara, 1991. Cap.24: Doenças causadas por fungos. p.814-822.
- BLOOM, J.D.; HARMOR, R.E.; GERDING, P.A. Ocular blastomycosis in dogs: 73 cases, 108 eyes (1985-1993). **J Am Vet Med Assoc**, v.209, n.7, p.1271-1274, 1996.
- BOND, R.; ROSE, J.F.; ELLIS, J.W., *et al.* Comparison of two shampoos for treatment of *Malassezia pachydermatis* associated seborrheic dermatitis in basset hound. **J Small Anim Pract**, v.36, n.3, p.99-104, 1995.
- BRAY, J.P.; WHITE, R.A.; LASCELLES, B.D. Treatment of canine nasal aspergillosis with a new non-invasive technique. Failure with eniconazole. **J Small Anim Pract**, v.39, n.5, p.223-226, 1998.
- BRUMMER, E.; KAMEI, K.; MIYAJI, M. Damage to yeast cells of *Cryptococcus neoformans* by voriconazole and fluconazole: a culture and microscopic study. **Med Mycol**, v.36, n.4, p.227-233, 1998.
- CAULKETT, N.; LEW, L.; FRIES, C. Upper-airway obstruction and prolonged recovery from anesthesia following intranasal clotrimazole administration. **J Am Anim Hosp Assoc**, v.33, n.3, p.264-267, 1997.
- CLERCX, C. **Treatment of canine nasal aspergillosis**. Disponível on line na Internet em 16 de dezembro de 2000. <http://www.aspergillus>.
- COUTINHO, S.D.A. **Malassezia pachydermatis: caracterização fenotípica de amostras isoladas de pelame e meato acústico externo de cães**. São Paulo- SP, 1993. 108p. Tese (Doutorado em Ciências) – Instituto de Ciências Biomédicas da Universidade de São Paulo, 1997.

- DAVIS, E.W.; LEGENDRE, A.M. Successful treatment of guttural pouch mycosis with itraconazole and topical enilconazole in horse. **J Vet Intern Med**, v.8, n.4, p.304-305, 1994.
- DENNING, D.W.; FAVERO, A.; GLUCKMAN, E., *et al.* The efficacy and tolerability of UK 109,496 (voriconazole) in the treatment of invasive aspergilosis (IA). Disponível on line na Internet em 16 de dezembro de 2000. <http://www.aspergillus>.
- FAVEL, A.; LIEBERMANN, M.; MICHEL-NGUYEN, A., *et al.* Fluconazole susceptibility testing of *Candida* species: a comparative study of RPMI, high resolution and casitone media. **J Mycol Med**, v.5, p.7-12, 1995.
- GABAL, M.A. Antifungal activity of ketoconazole with emphasis on zoophilic fungal pathogens. **Am J Vet Res**, v.47, p.229-234, 1986.
- GARGANI, G.; PINI, G. Caractères mycologiques et sensibilité aux antifongiques des souches de *Cryptococcus neoformans* isolées de patients atteints du sida ou d'autres provenances. **J Mycol Med**, v.2, p.140-143, 1992.
- GRAYBILL, J. **New Drugs**. Meck-0991/Capsosungin. Disponível on line na Internet em 16 de dezembro de 2000. <http://www.aspergillus>.
- GROLL, A.H.; WALSH, T.J. **New Drugs**. FK463, A novel Echinocandin-like antifungal lipopeptide. Disponível on line na Internet em 16 de dezembro de 2000. <http://www.aspergillus>
- HELL, R.C.; BROGDEN, R.N.; SPEIGHT, T.M., *et al.* Econazole: a review of its antifungal activity and therapeutic efficacy. **Drugs**, v.16, n.3, p.177-201, 1978.
- HENNEQUIN, C.; IMPROVIST, L.; BOIRON, P., *et al.* Étude *in vitro* des association amphotéricine B- azolés vis-à-vis de *Candida albicans* et de *Candida tropicalis*. **J Mycol Med**, v.2:68-72, 1992.
- HERBRECHT, R. **New drugs**. Liposomal nystatin (Nytotran®). Disponível on line na Internet em 16 de dezembro de 2000. <http://www.aspergillus>.
- JAHAM, C.; PARADIS, M.; PAPICH, M.G. Antifungal dermatologic agents: azoles and allylamines. **Small Anim/Exotics**, v.22, n.6, p.548-558, 2000.
- KAPPE, R. Antifungal activity of the new azole UK-109,496 (voriconazole). **Mycoses**, v.42, n.2, p.83-86, 1999.
- KERWIN, S.C.; MCCARTHY, R.J.; VANSTEENHOUSE, J.L., *et al.* Cervical spinal cord compression caused by cryptococcosis in a dog: successful treatment with surgery and fluconazole. **J Am Hosp Assoc**, v.34, n.6, p.523-526, 1998.
- KONTOYIANNIS, D.P. **New Drugs**. Posaconazole. Disponível on line na Internet <http://www.aspergillus>. 16/12/2000.
- KOWALEWICH, N.; HAWKINS, E.C.; SKOWRONEK, A.J., *et al.* Identification of *Histoplasma capsulatum* organisms in the pleural and peritoneal effusions of a dog. **J Am Vet Med Assoc**, v.202, n.3, p.423-426, 1993.
- KRAWIEC, D.R.; MCKIERMAN, B.C.; TWARDOCK, A.R., *et al.* Use of na anfotericin B lipid complex for treatment of blastomycosis in dogs. **J Am Vet Med Assoc**, v. 209, n.12, p.2073-2075, 1996.
- LACAZ, C.S.; NEGRO, G. Drogas antifúngicas. Terapêutica das micoses. In: LACAZ, C.S.; PORTO, E.; MARTINS, J.E.C. **Micologia médica fungos, actinomicetos e algas de interesse médico**. São Paulo : Savier, 1991. Cap.38. p.616-651.
- LEGENDRE, A.M.; ROHRBACH, B.W.; TOAL, R.L., *et al.* Treatment of blastomycosis with itraconazole in 112 dogs. **J Vet Intern Med**, v.10, n.6, p.365-371, 1996.
- LOBELL, R.; WEINGARTEN, A.; SIMMONS, R. Um novo agente para o tratamento da otite externa canina. **A Hora Vet**, v.88, p.29-33, 1995.
- MALECAZE, F.; LINAS, M.D.; GAZAGNE, C., *et al.* Diffusion intraoculaire des antifongiques et conséquences thérapeutiques dans les mycoses oculaires. **J Mycol Med**, v.2: 73-76, 1992.
- MALIK, R.; CRAIG, A.J.; WIGNEY, D.I., *et al.* Combination chemotherapy of canine and feline cryptococcosis using subcutaneously administered amphotericin B. **Aust Vet J**, v.73, n.4, p.124-128, 1996a.
- MALIK, R.; MEDEIROS, C.; WIGNEY, D.I., *et al.* Suspected drug eruption in seven dogs during administration of flucytosine. **Aust Vet J**, v.74, n.40, p.285-288, 1996b.
- MANAVATHU, E.K.; CUTRIGHT, J.L.; LOEBENBERG, D., *et al.* A comparative study of the *in vitro* susceptibilities of clinical and laboratory-selected resistant isolates of *Aspergillus* spp. to amphotericin B, itraconazole, voriconazole and posaconazole (SCH 56592). **J Antimicrob Chemother**, v.46, n.2, p.229-234, 2000.
- MANCIANTI, F.; PEDONESE, F.; ZULLINO, C. Efficacy of oral administration of itraconazole to cats with dermatophytosis caused by *Microsporum canis*. **J Am Vet Med Assoc**, v.213, n.7, p.993-995, 1998.
- MARCO, F.; PFALLER, M.A.; MESSER, S.A., *et al.* Antifungal activity of a new triazole, voriconazole (UK-109,496), compared with three other antifungal agents tested against clinical isolates of filamentous fungi. **Med Mycol**, v.36, p.433-436, 1998.
- MATHEWS, K.G.; DAVIDSON, A.P.; KOBLIK, P.D., *et al.* Comparison of topical administration of clotrimazole through surgically placed versus nonsurgically placed catheters for treatment of nasal aspergilosis in dogs: 60 cases (1990-1996). **J Am Vet Med Assoc**, v.213, n.4, p.501-506, 1998.
- McCULLOUGH, S.M.; McKIEMAN, B.C.; GRODSKY, B.S. Endoscopically placed tubes for administration of enilconazole for treatment of nasal aspergilosis in dogs. **J Am Vet Med Assoc**, v.212, n.1, p.67-79, 1998.
- McCURDY, H.D.; HEPLER, D.I.; LARSON K.A. Effectiveness of a topical agent (clotrimazole) in dogs. **J Am Vet Med Assoc**, v.179, n.2, p.163-165, 1981.
- McMULLAN, W.C.; JOYCE, J.R.; HANSELKA, D.V., *et al.* Amphotericin B for the treatment of localized subcutaneous phycomycosis in the horse. **J Am Vet Med Assoc**, v.170, n.11, p.1293-1298, 1977.

- MONTEIRO, J.L.; SEGURO, A.C.; ROCHA, A.S. Nefrotoxicidade aguda da anfotericina B no cão. **Rev Hosp Clin Fac Med São Paulo**, v.48, n.2, p.54-59, 1993.
- MORIELLO, K.A. Ketoconazole: clinical pharmacologic and therapeutic recommendations. **J Am Vet Med Assoc**, v.188, p.303, 1986.
- MORIELLO, K.A.; DEBOER, D.J. Efficacy of griseofulvin and itraconazole in the treatment of experimentally induced dermatophytosis in cats. **J Am Vet Med Assoc**, v.207, n.4, p.439-444, 1995.
- MUIR, D.; MARTIN, P.; KENDALL, K., *et al.* Invasive hyphomycotic rhinitis in a cat due *Metarhizium anisopliae*. **Med Mycol**, v.36, n.1, p.51-54, 1998.
- NOXON, J.O.; DIGILIO, K.; SCHMID, T.D.A. Disseminated histoplasmosis in a cat: successful treatment with ketoconazole. **J Am Vet Med Assoc**, v.181, n.8, p.817-820, 1982.
- PALUMBO, N.E.; PERRI, S. Amphoterin B therapy in two cases of feline cryptococcosis. **Vet Med Small Anim Clin**, v.70, n.5, p.553, 1975.
- PLOTNICK, A.N.; BOSHOVEN, E.W.; ROSYCHUK, R.A. Primary cutaneous coccidioidomycosis and subsequent drug eruption to itraconazole in a dog. **J Am Anim Hosp Assoc**, v.33, n.2, p.139-143, 1997.
- POLAK, A. The past, present and future of antimycotic combination therapy. **Mycoses**, v.42, p.335-370, 1999.
- PRESCOTT, J.F.; BAGGOT, J.D. **Terapêutica antimicrobiana veterinária**. Zaragoza : Acirbia, 1991. Cap.15: Quimioterapia antifúngica: p.309-330.
- RANDALL, S.R.; ADAMS, L.G.; WHITE, M.R., *et al.* Nephrotoxicity of amphotericin B administered to dogs in a fat emulsion versus five percent dextrose solution. **Am J Vet Res**, v.57, n.7, p.1054-1058, 1996.
- RICHARDSON, M.D.; WARNOCK, D.W. **Fungal infection – Diagnosis and management**. London : Blackwell, 1993. Cap.3: Antifungal drugs: 17-43.
- SANDE, M.A.; MANDELL, G.L. Drogas antimicrobianas – Drogas antimicóticas e antivirais. In: GOODMAN, L.; GILMAN, A.G. **As bases farmacológicas da terapêutica**. Rio de Janeiro : Guanabara, 1987. Cap.54. p.799-807.
- SAWYER, P.R.; BROGDEN, R.N.; PINDER, R.M., *et al.* Clotrimazole: a review of its antifungal activity and therapeutic efficacy. **Drugs**, v.9, n.6, p.424-447, 1975a.
- SAWYER, P.R.; BROGDEN, R.N.; PINDER, R.M., *et al.* Miconazole: a review of its antifungal activity and therapeutic efficacy. **Drugs**, v.9, n.6, p.406-423, 1975b.
- SCHUTTE, J.G.; VAN DEN INGH, T.S. Microphthalmia, brachygnathia superior, and palatocheiloschisis in a foal associated with griseofulvin administration to the mare during early pregnancy. **Vet Q**, v.19, n.2, p.58-60, 1997.
- SMITH, S.A.; ANDEWS, G.; BILLER, D.S. Management of nasal aspergillosis in a dog with a single, noninvasive intranasal infusion of clotrimazole. **J Am Anim Hosp Assoc**, v.34, n.6, p.487-492, 1998.
- SPERRY, P.J.; SUA, D.J.; WETZEL, S.A., *et al.* Antimicrobial activity of AmBisome and non-liposomal amphotericin B following uptake of *Candida glabrata* by murine epidermal Langerhans cells. **Med Mycol**, v.36, p.135-141, 1998.
- UCHIDA, Y.; NAKADE, T.; KITAZAWA, K. *In vitro* activity of five antifungal agents against *Malassezia pachydermatis*. **Nippon Juigaku zasshi**, v.52, n.4, p.851-853, 1990.
- VAN DEN BOSSCHE, H. Mechanisms of antifungal resistance. **Rev Iberoam Mico**, v.14, n.2, p.44-49, 1997.
- VAN NIEUWSTADT, R.A.; KALSBECK, H.C. Air sac mycosis: topical treatment using enilconazole administered via indwelling catheter. **Tijdschr diergeneesk**, v.119, n.1, p.3-5, 1994.
- WALSH, T.J.; KASAI, M.; FRANCESCONI, A., *et al.* New evidence that *Candida albicans* possesses additional ATP-binding cassette MDR-like genes: implications for antifungal azole resistance. **J Med Vet Mycol**, v.35, n.2, p.133-137, 1997.
- WEIGHT, U.; AHLERS, D. Zur atilogie, symptomatologie und therapie der hefemastitis beim rind. **DTW**, v.89, n.6, p.234-238, 1982.
- WHITE-WEITHERS, N.; MEDLEAU, L. Evaluation of topical therapies for treatment of dermatophyte-infected hairs from dogs and cats. **J Anim Hosp Assoc**, v.31, n.3, p.250-253, 1995.
- WILLARD, M.D. NACHREINER, R., MCDONALD, R., *et al.* Ketoconazole-induced changes in selected canine hormone concentrations. **Am j Vet Res**, v.47, n.2, p.2504-2509, 1986.
- WOLF, A.M.; GREGORY, C.T. Moléstias micóticas profundas. In: ETTINGER, S.J. **Tratado de medicina interna veterinária**. São Paulo : Manole, 1992. Cap.49. p.357-369.