METABÓLITOS SECUNDÁRIOS DE Hyptis ovalifolia Benth

MARQUES, M.F.¹; OLIVEIRA, C.M.A.¹; KATO, L.¹; SILVA, C.C.²;

Palavras-chave: Hyptis ovalifolia, medicina popular, diterpenos

INTRODUÇÃO

O gênero *Hyptis*, formado por aproximadamente 400 espécies, com distribuição pantropical pertence à família Lamiaceae que conta com cerca de 250 gêneros e 6970 espécies. É um gênero rico em espécies de grande importância econômica, principalmente pelos seus óleos essenciais, os quais também são conhecidos pela importância etnofarmacológica (FALCÃO *et al.*, 2003). Do ponto de vista químico, o gênero apresenta uma variedade de constituintes micromoleculares tais como lactonas (OLIVEIRA *et al.*, 2004), triterpenos (URONES *et al.*, 1998) e diterpenos labdânicos (FRAGOSO-SERRANO *et al.*, 1999; PEREDA-MIRANDA *et al.*, 2001) reconhecidos pela comprovada atividade biológica.

Hyptis ovalifolia, conhecida popularmente como malva-do-cerrado, é utilizada pela população do Cerrado goiano como anti-reumático (OLIVEIRA et al., 2004). Seu óleo essencial foi previamente estudado em nosso grupo de pesquisa e mostrou-se fortemente ativo frente a quatro tipos de dermatófitos: Microsporum canis, Microsporum gypseum, Tricophyton mentagrophytes e Tricophyton rubrum (SOUZA et al., 2003).

O fracionamento do óleo essencial de H.ovalifolia levou ao isolamento e caracterização de (R)-6-[(Z)-1-heptenil]-5,6-dihidro-2H-piran-2-ona (1), o qual foi identificado como sendo responsável pela atividade do óleo frente aos dermatófitos (OLIVEIRA *et al.*, 2004).

Neste trabalho relatamos o isolamento e identificação dos metabólitos secundários presentes nas folhas e caules da espécie *Hyptis ovalifolia*. As estruturas das substâncias isoladas foram identificadas com base na análise de dados espectroscópicos de RMN 1H e 13C e de experimentos de DEPT, COSY, HMQC e HMBC.

PARTE EXPERIMENTAL

Os espectros de RMN de 1 H e 13 C foram obtidos no Departamento de Química da Universidade Estadual de Maringá, em espectrômetro Varian, modelo Gemini 2000, operando a 300 MHz para 1 H e 75,5 MHz para 13 C, tendo como referência interna o tetrametilsilano (TMS) ou o próprio solvente. Os deslocamentos químicos (δ) foram dados em ppm e os solventes utilizados foram CDCl₃, CD₃OD e D₂O. As cromatografias em coluna foram realizadas em colunas de vidro, utilizando-se sílica gel 60 Merck (0,063 – 0,200 mm). Nas cromatografias em placa utilizaram-se sílica gel 60 GF₂₅₄ e sílica gel 60 G da Merck. As revelações das placas foram efetuadas por irradiação no ultravioleta δ = 254 e 366 nm, e visualizadas utilizando como revelador o anisaldeído (H₂SO₄/ anisaldeído/ ácido acético, 1:0,5:50), seguido de aquecimento.

As folhas e galhos de *Hyptis ovalifolia* Benth. foram coletadas no setor Itanhangá, cidade de Goiânia/GO e identificadas pelo Professor Heleno Dias Ferreira (ICB/UFG). A exsicata foi depositada no herbário do ICB/UFG sob o número (#20.283).

O material botânico foi seco a 40°C em estufa de ventilação forçada, pulverizado e, em seguida, extraído por maceração em etanol à temperatura ambiente, fornecendo 1,17g do extrato bruto etanólico das folhas e foi fracionado em coluna cromatográfica com sílica gel, utilizando-se como sistema eluente um gradiente de hexano/éter etílico. As frações resultantes foram analisadas por CCDA e reunidas de acordo com o perfil cromatográfico, resultando no isolamento de lactona (1) e fitol (2). Os galhos foram moídos e em seguida extraídos com etanol à temperatura ambiente fornecendo 10,0g de extrato bruto etanólico. O extrato obtido dos galhos foi purificado em coluna de florisil utilizando-se como eluente um gradiente de hexano/acetato de etila As frações resultantes foram analisadas por CCDA e reunidas de acordo com o perfil cromatográfico, resultando no isolamento de uma mistura de triterpenos que após análise por RMN ¹H e ¹³C foram identificados como ácido ursólico (3), ácido oleanólico (4) e ácido betulínico (5), que possuem conhecidas atividades biológicas (SOMOVA et al., 2003), tais como antiinflamatórios, antitumorais, cardiotônicos e diuréticos. As folhas obtidas em uma nova coleta foram submetidas a uma hidrodestilação em um aparato do tipo Clevenger por 3h, com a finalidade de retirar o máximo possível do óleo essencial presente nas folhas. Em seguida as folhas foram extraídas com acetato de etila e etanol. Os dois extratos obtidos foram unidos e processados com ema solução água/metanol (7:3), e extraídos, em seguida, com clorofórmio. O extrato obtido foi purificado em uma coluna de sílica, tendo como eluentes hexano e acetato de etila em ordem crescente de polaridade. As frações obtidas foram analisadas por CCDA e reunidas de acordo com o perfil cromatográfico, resultando no isolamento da rutina (6).

RESULTADOS E DISCUSSÃO

O extrato bruto etanólico das folhas foi submetido à partição em solventes resultando nas frações hexânica, acetato de etila e metanólica. A purificação das frações hexânica e acetato de etila por cromatografia em sílica gel utilizando-se como eluente um gradiente de hexano/éter etílico forneceram o argentinlactona como componente majoritário (1; 150mg) e o sesquiterpeno fitol (10mg).

O espectro de RMN 1 H do composto (1) indicou a presença de uma metila primária (δ 0,89), quatro hidrogênios olefínicos (uma dupla ligação em δ 5,56 e 5,66 e outra dupla em 6,05 e 6.90) e um próton sp 3 em δ 5,22. O espectro de RMN de 13 C apresentou um sinal em δ 164,3 atribuído à carbonila o qual foi confirmado pela banda no IV em 1723 cm $^{-1}$. O espectro apresentou ainda quatro sinais na região de carbonos olefinicos observados em δ 145,0; 135,6; 126,3; 121,6 os quais puderam ser atribuídos pelos espectros de RMN bidimensionais às duas duplas ligações. Correlações no espectro de HMQC entre o próton em δ 5,22 e o carbono em δ 73,7, e comparação com dados da literatura permitiram a identificação do composto (1) como a argentinlactona (OLIVEIRA et al, 2004).

O composto (2), isolado da fração hexânica das folhas como um óleo incolor, utilizandose como eluente um gradiente de hexano/éter etílico apresentou sinais no espectro de RMN 13 C em δ 123,1 e 140,4 atribuídos a prótons olefinicos e um sinal em δ 59,4 atribuído a uma unidade carbinólica. A série de sinais entre 1,99-082 presentes no

espectro de RMN ¹H, as respectivas correlações nos espectros bidimensionais de COSY, HMBC e HMQC e a comparação dos mesmos com dados da literatura permitiram a caracterização da estrutura (**2**) como sendo o sesquiterpeno fitol.

Os compostos (3), (4), (5) e (6) foram isolados do extrato etanólico dos galhos após fracionamento cromatográfico em sílica gel utilizando-se como eluente gradiente de hexano/acetato de etila. Os dois triterpenos (3) e (4) foram isolados como sólidos incolores e apresentaram como padrão comum no espectro de RMN ¹³C os carbonos C-3, C-12, C-13 e C-28, este último oxidado como um grupamento de ácido carboxílico. Comparação dos dados espectrais dos mesmos com dados da literatura, mais os respectivos pontos de fusão, permitiram a identificação de (3) e (4) como sendo o ácido ursólico e o ácido oleanólico, respectivamente.

O composto (5) foi identificado numa mistura terciária com (3) e (4). Após identificação dos sinais característicos dos triterpenos (3) e (4) no espectro de RMN 13 C da mistura, observaram-se sinais que puderam ser atribuídos a um terceiro triterpeno, o qual foi caracterizado principalmente, pelos sinais em δ 79,7 (C-3), 179,9 (C-28), 110,2 (C-29), como sendo o ácido betulínico.

O composto (6) foi isolado com um sólido marrom o qual exibiu no espectro de RMN 1 H sinais para hidrogênios aromáticos em δ 7,66 (d, J=2,1 Hz); 7,61 (dd, J=2,1 e 8,4 Hz); 6,86 (d, J=8,4 Hz); 6,39 (D, J=2,1 Hz) e 6,18 (d, J=2,1), cujos deslocamentos padrão de acoplamento esta de acordo com um flavonol. O espectro de RMN 13 C exibiu quinze sinais correspondentes a uma unidade aglicona, os quais foram confirmados pelas correlações observadas no espectro bidimensional HMQC. Além dos sinais da unidade aglicona, foram observados dois sinais em δ 104,7 e 102,4 correspondentes aos carbonos anoméricos de duas unidades glicosídicas. O sinal para o carbono metílico em δ 17,9 e um outro em δ 67,4 confirmam a presença de unidades raminose e glicose na molécula. A análise espectral e a comparação com dados da literatura levaram à caracterização do composto (6) com o flavonol rutina.

$$(2) \qquad \qquad (4)$$

$$(CH_2OH) \qquad \qquad (4)$$

$$(DH_2OH) \qquad \qquad (6)$$

$$(DH_3OH) \qquad \qquad (6)$$

$$(CH_3OH) \qquad \qquad (6)$$

$$(CH_3OH) \qquad \qquad (6)$$

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

FALCÃO, D.Q.; MENEZES, F.S; Revisão etnofarmacológica, farmacológica e química do gênero *Hyptis*. **Revista Brasileira de Farmacologia**, Rio de Janeiro, v.3, n.84, p.69-74, abr.2003.

FRAGOSO-SERRANO, M.; GONZÁLEZ-CHIMEO, E.; PEREDA-MIRANDA, R.; Novel labdane diterpenes from the insecticidal plant hyptis spicigera. **Journal of Natural Products**. v.62, n.01, p. 45-50, jan.1999.

OLIVEIRA, C.M.A.; SILVA, M.R.R.; KATO, L.; SILVA, C.C.; FERREIRA, H.D.; SOUZA, L.K.H.; Chemical Composition and Antifungal Activity of the Essential Oil of *Hyptis ovalifolia* Benth. **Journal of Brazilian Chemical Society**. V.15, n.5, p.756-759, set.2004.

PEREDA-MIRANDA, R.; FRAGOSO-SERRANO, M.; CERDA-GARCÍA-ROJAS, C.M.; Application of molecular mechanics in the total stereochemical elucidation of spicigerolide, a citotoxic 6-tetraacetyl-oxyheptenyl-5,6-dihydro-α-pyrone from *Hyptis spicigera*. **Tetrahedrom**. v.57, p.47-53. 2001.

SOMOVA, L.O.; NADAR, A.; RAMMANAN, P.; SHODE, F.O.; Cardiovascular, antihyperlipidemic and antioxidant effects of oleanolic and ursolic acids in experimental hypertension. **Phytomedicine**, v.10, p.115-121, 2003.

SOUZA, L.K.H.; OLIVEIRA, C.M.A.; FERRI, P.H.; JÚNIOR, J.G.O.; JÚNIOR, A.H.S.; FERNANDES, O.F.L.; SILVA, M.R.R.; Antimicrobial activity of Hyptis ovalifolia towards dermatophytes. **Memórias do Instituto Oswaldo Cruz**, Rio de Janeiro, v.98, n.07, p.963-965, out.2003.

URONES, J.G.; MARCOS, I.S.; DIEZ, D.; CUBILLA, L.R.; Tricyclic Diterpenes From *Hyptis* dilatata. **Phytochemistry**, v. 48, n.6, p.1035-1038, 1998.

¹Instituto de Química – Universidade Federal de Goiás, email: cecília@quimica.ufg.br
² Departamento de Química – Universidade Estadual de Maringá