

OCORRÊNCIA DE FLAVONAS, FLAVONÓIS E SEUS GLICOSÍDEOS EM ESPÉCIES DO GÊNERO *Solanum* (SOLANACEAE)

Tania Maria Sarmento da Silva e Mário Geraldo de Carvalho*

Departamento de Química, Instituto de Ciências Exatas, Universidade Federal Rural do Rio de Janeiro, Antiga Rodovia Rio-SP, km 47, 23851-900 Seropédica - RJ

Raimundo Braz-Filho

Setor de Química de Produtos Naturais, CCT, Universidade Estadual do Norte Fluminense, Av. Alberto Lamego, 2000, 28015-620 Campos - RJ

Maria de Fátima Agra

Centro de Ciências da Saúde, Laboratório de Tecnologia Farmacêutica, Universidade Federal da Paraíba, João Pessoa - PB

Recebido em 11/3/02; aceito em 23/1/03

OCCURRENCE OF FLAVONES AND FLAVONOLS AGLYCONES AND ITS GLYCOSIDES IN *Solanum* (SOLANACEAE).

During the last decades several flavonoids of *Solanum* species have been isolated. This review describes the flavones, flavonols and their glycosides presently known as constituents of *Solanum* species.

Keywords: *Solanum*; flavone; flavonol.

INTRODUÇÃO

O gênero *Solanum* L. é o maior e mais complexo gênero da família Solanaceae, com cerca de 1500 espécies e 5000 epítetos habitando sistemas ecológicos estabelecidos pelas regiões tropicais e subtropicais do mundo e tendo a América do Sul como centro de diversidade e distribuição¹.

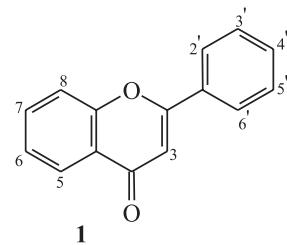
Além de alcaloides, os flavonóides constituem um dos grupos de substâncias mais freqüentes em espécies do gênero *Solanum*. O número de trabalhos de sistemática química sobre o gênero *Solanum* é relativamente reduzido, aparentemente devido às dificuldades de se trabalhar com um gênero com grande plasticidade morfológica². Porém, dados químicos baseados nos padrões flavonóidicos contribuíram para uma compreensão sistemática dos táxons nos níveis mais baixos de classificação na família³. A literatura relata um perfil químico de *Solanum* com base na freqüência de flavonóides³⁻¹¹. Os padrões de oxidação dos flavonóides têm muito a contribuir, ajudando a entender a sistemática dos táxons na família⁶, mas este grande potencial ainda não foi explorado. Entre os poucos estudos realizados com os flavonóides de *Solanum*, constam a análise de espécies selecionadas de batata^{4,7,8}, 12 espécies da seção *Androceras*⁵, 11 espécies da seção *Solanum*¹⁰, 22 espécies da seção *Basarthurm*¹¹, 3 espécies da seção *Erithrotrichum*, 1 espécie da seção *Micracanthum* e 1 espécie da seção *Lasiocarpa*¹².

O presente trabalho relata a presença de flavonas, flavonóis e seus *O*-heterosídeos encontrados em espécies do gênero *Solanum*, escolhidos por serem as classes de flavonóides mais comuns. As antocianinas e isoflavonas foram excluídas devido aos poucos dados disponíveis na literatura.

FLAVONÓIDES DE SOLANUM

As Tabelas 1 e 2 descrevem os flavonóides em ordem crescente de numeração e do número de grupos hidroxílicos/metoxílicos/ácucares no esqueleto básico 1 (primeira coluna, contendo também o

nome trivial entre parênteses), as espécies de onde foram isolados (segunda coluna) e as referências bibliográficas originais das citações referentes às substâncias (terceira coluna). Algumas informações foram obtidas somente de resumos do *Chemical Abstract* ou do NAPRALERT (NAtural PRoduct ALERT).



Flavonas, Flavonóis e seus *O*-heterosídeos

Muitos flavonóis (3-oxiflavonas) glicosilados descritos como bioproductos de espécies deste gênero são geralmente derivados do kanferol (3,5,7,4'-tetraidroxiflavona) e queracetina (3,5,7,3',4'-pentaidroxiflavona), o mesmo ocorrendo também com os derivados metilados e acilados. Substâncias derivadas da isoramnetina (3,5,7,4'-tetraidroxi-3'-metoxiflavona) e miricetina (3,5,7,3',4',5'-hexaidroxiflavona) são mais restritos. A glicose e a ramnose aparecem como os carboidratos mais freqüentes, podendo-se considerar a galactose, a arabinose e a xilose como de ocorrência relativamente rara. A única flavona glicosilada (Tabela 1) encontrada até o presente é derivada da luteolina (5,7,3',4'-tetraidroxiflavona). No gênero *Solanum*, particularmente, destaca-se a excepcional capacidade de suas espécies produzirem 3-*O*-glicosidioflavonóis e um número significativo de kanferol, queracetina e miricetina metilados como aglyconas, muitos dos quais apresentam 8-hidroxilação/glicosilação³.

A ocorrência de um padrão particular de substituição é freqüentemente usada como um indicador de avanço filogenético^{13,14}. Steinharter³ propôs um “esquema evolutivo” hipotético, para alguns grupos infragenéricos de *Solanum*, apoiado na complexidade

*e-mail: mgeraldo@ufrj.br

Tabela 1. Ocorrência dos flavonóides, flavonas e flavonóis glicosilados bioproduzidos por espécies do gênero *Solanum*, família Solanaceae

| Flavonóide | Espécie de <i>Solanum</i> | Referência |
|--|---------------------------|------------|
| 5,7,3',4'-tetraidroxiflavona (luteolina) | | |
| 7-O-β-D-glicopiranosil (cinarosideo) | <i>S. stoloniferum</i> | 4 |
| 3,5,7,4'-tetraidroxiflavonol (kanferol) | | |
| 3-O-α-L-arabinofuranosil (avicularina) | <i>S. glaucophyllum</i> | 21 |
| 3-O-β-D-glicopiranosil (astragalina) | <i>S. chimperianum</i> | 22 |
| | <i>S. crinitum</i> | 12 |
| | <i>S. dobium</i> | 23 |
| | <i>S. dulcamara</i> | 24 |
| | <i>S. elaeagnifolium</i> | 25 |
| | <i>S. interius</i> | 10 |
| | <i>S. laciniatum</i> | 26 |
| | <i>S. pinnatisectum</i> | 8 |
| | <i>S. pseudocapsicum</i> | 27 |
| | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| | <i>S. santolallae</i> | 4 |
| 3-O-β-D-galactopiranosil (trifolina) | <i>S. pinnatisectum</i> | 8 |
| 3-O-α-L-ramnopiranosil-O-β-D-glicopiranosil** | <i>S. dulcamara</i> | 24 |
| | <i>S. pseudocapsicum</i> | 27 |
| | <i>S. hougasii</i> | 4 |
| | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3-O-rutinosil (nicotiflorina) | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| | <i>S. unguiculatum</i> | 28 |
| | <i>S. brevidens</i> | 8 |
| | <i>S. cardiophyllum</i> | 8 |
| | <i>S. clarum</i> | 8 |
| | <i>S. etuberosum</i> | 8 |
| | <i>S. fernandezianum</i> | 8 |
| | <i>S. glaucophyllum</i> | 21 |
| | <i>S. jamesii</i> | 8 |
| | <i>S. juglandifolium</i> | 8 |
| | <i>S. lycopersicoides</i> | 8 |
| | <i>S. melongena</i> | 29 |
| | <i>S. michoacanum</i> | 8 |
| | <i>S. morelliforme</i> | 8 |
| | <i>S. ochranthum</i> | 8 |
| | <i>S. pinnatisectum</i> | 8 |
| | <i>S. stenophyllidium</i> | 8 |
| 3-O-diglicopiranosil** | <i>S. chimperianum</i> | 22 |
| | <i>S. chrenbergii</i> | 4 |
| 3-O-soforosil | <i>S. pinnatisectum</i> | 8 |
| 3-O-diramnopiranosil-glicopiranosil** | <i>S. pseudocapsicum</i> | 27 |
| 3-O-glicopiranosil-ramnopiranosil-glicopiranosil** | <i>S. brachycarpum</i> | 4 |
| 3-O-(2 ^G -glicosilrutinosil) | <i>S. tuberosum</i> | 30 |
| 3-O-(2 ^G -ramnosilrutinosil)*** | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3-O-diglicopiranosil-7-O-ramnopiranosil** | <i>S. tuberosum</i> | 4 |
| 3-O-soforotriosil-7-O-ramnopiranosil | <i>S. tuberosum</i> | 31 |
| 3-O-soforotriosil-7-O-ramnopiranosil*** | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3-O-(6"-cis-cimamoil-glicopiranosil) | <i>S. elaeagnifolium</i> | 25 |
| 3-O-(6"-trans-cimamoil-glicopiranosil) (tiliroside) | <i>S. crinitum</i> | 12 |
| 3-O-(6""-O-2,5-diidroxycinamoil)-β-D-glicopiranosil-(1→2)-glicopiranosil | <i>S. incanum</i> | 32 |
| 3-O-metil-7-O-glicopiranosilkanferol | <i>S. sarrachoides</i> | 10 |
| 4'-O-metilkanferol (canferide) | | |
| 3-O-β-D-glicopiranosil | <i>S. laciniatum</i> | 26 |
| 3,5,7,3',4'-pentaidroxiflavona (queracetina) | | |
| 3-O-β-L-arabinopiranosil (polistachioside) | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3-O-β-D-xilopiranosil (reinoutrina) | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3-O-α-L-ramnopiranosil (quercitrina) | <i>S. melongena</i> | 29 |
| 3-O-β-D-glicopiranosil (isoquercitrina) | <i>S. agrimonifolium</i> | 8 |
| | <i>S. americanum</i> | 10 |
| | <i>S. ayacuchoense</i> | 8 |

Tabela 1. (continuação)

Tabela 1. (continuação)

| Flavonóide | Espécie de <i>Solanum</i> | Referência |
|---|---------------------------|------------|
| 3-O- α -L-ramnopiranosil-(1 \rightarrow 2)-galactopiranosil | <i>S. nigrum</i> | 34 |
| | <i>S. unguiculatum</i> | 28 |
| 3-O-ramnopiranosil-glicopiranosil** | <i>S. dulcamara</i> | 24 |
| | <i>S. pinnatisectum</i> | 4 |
| | <i>S. pseudocapsicum</i> | 27 |
| 3-O-rutinosil (rutina) | <i>S. angustifolium</i> | 36 |
| | <i>S. brevidens</i> | 8 |
| | <i>S. cardiophyllum</i> | 8 |
| | <i>S. chacoense</i> | 8 |
| | <i>S. chimperianum</i> | 22 |
| | <i>S. clarum</i> | 8 |
| | <i>S. fernandezianum</i> | 8 |
| | <i>S. glaucophyllum</i> | 21 |
| | <i>S. incanum</i> | 37 |
| | <i>S. jamesii</i> | 8 |
| | <i>S. juglandifolium</i> | 8 |
| | <i>S. lycopersicoides</i> | 8 |
| | <i>S. michoacanum</i> | 8 |
| | <i>S. morelliforme</i> | 8 |
| | <i>S. ochranthum</i> | 8 |
| | <i>S. pinnatisectum</i> | 8 |
| | <i>S. stenophyllidium</i> | 8 |
| | <i>S. tuberosum</i> | 38 |
| 3-O-diglicopiranosil** | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3-O-neohesperidosil | <i>S. americanum</i> | 10 |
| | <i>S. douglasii</i> | 10 |
| | <i>S. ehrenbergii</i> | 4 |
| | <i>S. nigrum</i> | 10 |
| | <i>S. pseudogracile</i> | 10 |
| | <i>S. retroflexum</i> | 10 |
| | <i>S. scabrum</i> | 10 |
| 3-O-gentibiosil | <i>S. nigrum</i> | 27 |
| 3-O-soforosil | <i>S. pinnatisectum</i> | 8 |
| 3-O- β -D-glicopiranosil-(1 \rightarrow 6)-galactopiranosil | <i>S. nigrum</i> | 34 |
| 3-O- β -D-glicopiranosil-O- β -D-manopiranosil | <i>S. xanthocarpum</i> | 39 |
| 3,7-O- β -D-diglicopiranosil | <i>S. chacoense</i> | 8 |
| 3-O-(2 ^G -apiosilrutinosil) | <i>S. glaucophyllum</i> | 21 |
| 3-O-(2 ^G -ramnosilrutinosil) | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3-O-glicopiranosil-ramnopiranosil-glicopiranosil** | <i>S. brachycarpum</i> | 4 |
| 3-O- α -L-ramnopiranosil-(1 \rightarrow 2)-[glicopiranosil-(1 \rightarrow 6)-galactopiranosil] | <i>S. nigrum</i> | 34 |
| 3'-O-metilquercetina (isoramnetina) | | |
| 3-O- β -D-galactopiranosil | <i>S. juglandifolium</i> | 8 |
| 3-O-rutinosil | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| | <i>S. glaucophyllum</i> | 21 |
| | <i>Solanum</i> sp. | 7 |
| 3,5,7,3',4',5'-hexaidroxiflavona (miricetina) | | |
| 3-O- β -D-galactopiranosil | <i>S. pubescens</i> | 40 |
| 3-O-rutinosil | <i>S. soukupii</i> | 4 |
| 3,7-O- β -D-diglicopiranosil | <i>S. pinnatisectum</i> | 8 |
| 3-O-rutinosil-7-O- β -D-glicopiranosil | <i>S. brevidens</i> | 8 |
| | <i>S. jamesii</i> | 8 |

A ligação que une os carboidratos não está definida; *Acilado com ácido *p*-cumárico ou ferúlico

Tabela 2. Ocorrência dos flavonóides, flavonas e flavonóis em *Solanum*, família Solanaceae

| Flavonóide | Espécie de <i>Solanum</i> | Referência |
|---|---------------------------------------|------------|
| 5,7,4'-triidroxiflavona (apigenina) | <i>S. xantocarpum</i> | 39 |
| 7-O-metilapigenina (genkwanina) | <i>S. paludosum</i> | 16 |
| 5,7,3',4'-tetraidroxiflavona (luteolina) | | |
| 3'-O-metilluteolina (crisoeriol) | | |
| 7-O-metillcrisoeriol | <i>S. unguilatum</i> | 28 |
| 7-O-metil-8-hidroxicrisoeriol | <i>S. grayi</i> | 7 |
| 3,5,7,4'-tetraidroxiflavona (kanferol) | <i>S. agrarium</i> | 12 |
| | <i>S. dulcamara</i> | 24 |
| | <i>S. elaeagnifolium</i> | 25 |
| | <i>S. glaucophyllum</i> | 21 |
| | <i>S. jabrense</i> | 12 |
| | <i>S. paludosum</i> | 12 |
| | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| | <i>S. scabrum</i> ssp <i>Nigerium</i> | 41 |
| | <i>S. scabrum</i> ssp <i>scabrum</i> | 41 |
| | <i>S. sarrachoides</i> | 10 |
| 3-O-metilkanferol (isocanferide) | <i>S. jabrense</i> | 12 |
| 7-O-metilkanferol (ramnocitrina) | <i>S. paraibanum</i> | 12 |
| | <i>S. rhytidocandrum</i> | 12 |
| | <i>S. paludosum</i> | 16 |
| 3,7-di-O-metilkanferol (kumatakenina) | <i>S. jabrense</i> | 12 |
| | <i>S. paludosum</i> | 16 |
| | <i>S. paraibanum</i> | 12 |
| | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| | <i>S. rhytidocandrum</i> | 15 |
| 3,4'- di-O-metilkanferol (ermanina) | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| 3,7,4'-tri-O-metilkanferol | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| 8-hidroxikanferol (herbacetina) | | |
| 3,7,8-tri-O-metileracetina | <i>S. paludosum</i> | 12 |
| 3,5,7,3',4'-pentaidroxiflavona (quercetina) | <i>S. dulcamara</i> | 24 |
| | <i>S. gayanum</i> | 33 |
| | <i>S. glaucophyllum</i> | 21 |
| | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| | <i>S. scabrum</i> ssp <i>Nigerium</i> | 41 |
| | <i>S. scabrum</i> ssp <i>Nigerium</i> | 41 |
| | <i>S. valdiviense</i> | 33 |
| 3-O-metilquercetina | <i>S. sarrachoides</i> | 10 |
| | <i>S. paludosum</i> | 16 |
| | <i>S. unguilatum</i> | 28 |
| 3,3'- di-O-metilquercetina | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| 7,4'- di-O-metilquercetina | <i>S. jabrense</i> | 12 |
| 3,7,3'-tri-O-metilquercetina (pachipodol) | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| 3,7,4'-tri-O-metilquercetina (aianina) | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| 3,3',4'-tri-O-metilquercetina | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| 3,7,3',4'-tetra-O-metilquercetina (retusin) | <i>S. jabrense</i> | 12 |
| | <i>S. paludosum</i> | 16 |
| | <i>S. paraibanum</i> | 12 |
| | <i>S. pubescens</i> | 15 |
| | <i>S. rhytidocandrum</i> | 12 |
| 3,5,7,3',4',5'-hexaidroxiflavona (miricetina) | | |
| 3,4'- di-O-metilmiricetina | <i>S. unguilatum</i> | 28 |
| 3,7,3'-tri-O-metilmiricetina | <i>S. pubescens</i> | 40 |
| 3,7,3',5'-tetra-O-metilmiricetina | <i>S. pubescens</i> | 40 |
| 8-hidroximiricetina (hibiscetina) | | |
| 3,7,4'-tri-O-metilhibiscetina | <i>S. citrullifolium</i> | 7 |
| | <i>S. heterodoxum</i> | 7 |
| | <i>S. tenuipes</i> | 7 |
| 3,7,8,4'-O-tetrametilibiscetina | <i>S. citrullifolium</i> | 7 |
| | <i>S. tenuipes</i> | 7 |
| | <i>S. heterodoxum</i> | 7 |
| 3,7,8,4'-pentaidroxiflavana (herbacetina) | <i>S. paludosum</i> | 12 |
| 3,7,8,tri-O-metilherbacetina | | |
| 3,5,7,8,3',4'-hexaidroxiflavona (gossipetina) | <i>S. paludosum</i> | 16 |
| 3,5,7,8,4'-tetra-O-metilgossipetina | | |
| 3,7,8,3',4'-penta-O-metilgossipetina | <i>S. paludosum</i> | 16 |

biossintética dos flavonóis bioproduzidos. No esquema proposto, a presença do flavonol com substituição 3-O- e 3,7-O-glicosídio, foi usada para definir os grupos basais, que são considerados menos evoluídos, encontrados nas espécies de *Solanum* dos subgêneros *Solanum* e *Potatoe*, que se caracterizam morfológicamente pelos tricomas simples, ausência de acúleos e anteras elípticas. Por outro lado, a presença da metoxila em 3, 4', e 7 e hidroxila/metoxila em C-8 foi empregada para definir os estados de caracteres avançados, encontrados em espécies de *Solanum* das seções *Anisantherum*¹⁵, *Androceras*^{5-7,9} e *Erythrotrichum*^{12,16}, pertencentes ao subgênero *Leptostemonum*.

Flavonas e Flavonóis

Os flavonóis livres ocorrem em um número menor de espécies. Derivados da gossipetina (3,5,7,8,3',4'-hexaidroxiflavona)¹⁶ e a herbacetina (3,5,7,8,4'-pentaídroxiflavona)¹² foram relatados somente uma vez cada um. Relativamente poucos derivados das flavonas apigenina (5,7,4'-triidroxiflavona), luteolina (5,7,3',4'-tetraidroxiflavona) e crisoeriol (5,7,4'-triidroxí-3'-metoxiflavona) encontram-se descritos na literatura (Tabela 2).

Nas espécies da família Solanaceae a posição 5 dos flavonóides está ocupada por um grupo hidroxila¹⁷. No gênero *Solanum*, particularmente, destaca-se a excepcional capacidade de suas espécies produzirem 3-O-glicosidoflavonóis e um número significativo de kanferol, quer cetina e miricetina metilados como agliconas, muitos dos quais apresentam 8-hidroxilação/glicosilação³.

O acúmulo de flavonóides não glicosilados está relacionado com a existência de estruturas secretoras, como também à formação de outros tipos de produtos naturais lipofílicos¹⁰. Assim, os flavonóides provenientes dos exsudatos das plantas têm sido encontrados em grupos taxonômicos distintos, em diferentes níveis hierárquicos, família, gênero e táxons infragenéticos. Na família Solanaceae a presença de flavonóides livres foi encontrada em partes aéreas de espécies pertencentes aos gêneros *Nicotiana*^{18,19}, *Browallia*, *Chamaesaracha*, *Petunia*, *Salpiglossis*¹⁹, *Lycopersicum* e *Solanum*²⁰. A presença de flavonóides em *Solanum paludosum*¹⁶ e em outras espécies das seções *Erythrotrichum*, *Micracantha*, *Acanthophora* e *Crinitum*, do subgênero *Leptostemonum*¹², foi evidenciada em tricomas estrelados-glandulares.

CONCLUSÕES

Uma análise dos resultados obtidos nos diversos trabalhos já publicados, incluindo aqueles realizados pelos autores, evidencia uma acentuada correlação entre a classificação tradicional, com base na morfologia, e a hipótese quimiotaxonômica proposta por Steinharter. Em ambos, as espécies de *Solanum* dos subgêneros *Solanum* e *Potatoe* ocupam uma posição basal e compartilham caracteres morfológicos como a presença de tricomas simples, ausência de acúleos e anteras elípticas, e também características químicas, como o flavonol com substituição 3-O- e 3,7-O-glicosídio. Por outro lado, a posição mais avançada é compartilhada pelas espécies de *Solanum* do subgênero *Leptostemonum*, com a metoxila em 3, 4', e 7 e hidroxila/metoxila em C-8, cuja morfologia caracteriza-se pela presença de tricomas estrelados, acúleos e anteras atenuadas para o ápice.

Além disso, os resultados evidenciaram uma correlação entre grau de complexidade dos flavonóides e o tipo tricoma existente na

planta. As espécies com tricomas simples só apresentaram os tipos de flavonóides com estruturas mais simples, como por exemplo *S. sarrachoides* e *S. angustifolium*. Nas espécies de tricomas estrelados e estrelados-glandulares (*S. paludosum*, *S. crinitum* e *S. jabrense*), característico do subgênero *Leptostemonum* considerados mais complexos, também foram encontrados os tipos de flavonóides com características mais derivadas.

REFERÊNCIAS

1. Agra, M. F.; *Novon* **1999**, 9, 292.
2. D'Arcy, W. G. Em *The biology and taxonomy of the Solanaceae*; Hawkes, J. G.; Lester, R. N.; Skelding, A., eds.; Academic Press: London, 1979, p. 3.
3. Steinharter, T. P.; Cooper-Driver, G. A.; Anderson, G. J.; *Biochem. Syst. Ecol.* **1986**, 14, 299.
4. Harborne, J. B.; *Biochem. J.* **1962**, 84, 100.
5. Whalen, M. D.; *Syst. Botany* **1978**, 3, 257.
6. Harborne, J. B.; Swain, T. Em Ref. 2, p. 257.
7. Reznik, H.; Wietschel, G.; *Z. Pflanzenphysiol.* **1979**, 95, 239.
8. Wietschel, G.; Reznik, H.; *Z. Pflanzenphysiol.* **1980**, 97, 79.
9. Whalen, M. D.; Mabry, T. J.; *Phytochemistry* **1979**, 18, 263.
10. Schilling, E. E.; *Biochem. Syst. Ecol.* **1984**, 12, 53.
11. Anderson, G. J.; Steinharter, T. P.; Cooper-Driver, G. A.; *Syst. Botany* **1987**, 12, 534.
12. Silva, T. M. S.; *Tese de Doutoramento*, Universidade Federal Rural do Rio de Janeiro, Brasil, 2002.
13. Harborne, J. B.; *Biochem. Syst. Ecol.* **1977**, 5, 7.
14. Swain, T. Em *Pigments in Plants*; Czygan, F., ed.; Fischer: Stuttgart, 1980, p. 224.
15. Kumari, G. N. K.; Rao, L. J. M.; Rao, N. S. P.; *J. Nat. Prod.* **1985**, 48, 149.
16. Silva, T. M. S.; Braz-Filho, R.; Carvalho, M. G. de; Agra, M. F.; *Biochem. Syst. Ecol.* **2002**, 30, 479.
17. Bohm, B. A.; *Introduction to Flavonoids*, Harwood Acad. Publishers, Univ. of British Columbia: Vancouver, Canada, 1998, vol. 2, p. 119.
18. Yang, C. H.; Braymer, H. D.; Murphy, E. L.; Chorney, W.; Scully, N.; Wender, S. H.; *J. Org. Chem.* **1960**, 25, 2063.
19. Wollenweber, E.; Dörr, M.; *Biochem. Syst. Ecol.* **1995**, 23, 457.
20. Wollenweber, E.; Jay, M. Em *The Flavonoids, Advances in Research since 1980*; Harbone, J. B., ed.; Chapman & Hall: London, 1988, p. 233.
21. Rappaport, I.; Giacopello, D.; Seldes, A. M.; Blanco, M. C.; Deulofeu, V.; *Phytochemistry* **1977**, 16, 1115.
22. Angenot, L.; *Plant. Med. Phytother.* **1969**, 3, 234.
23. Afifi, M. S.; Hassan, M. A.; El-Sharkawy, S. H.; *Bull. Fac. Pharm. (Cairo Univ.)* **1999**, 37, 119.
24. Walkowiak, A.; Taniocznik, B.; Kowalewki, Z.; *Herba Pol.* **1990**, 36, 133.
25. Chiale, C. A.; Cabrera, J. L.; Juliani, H. R.; *Phytochemistry* **1991**, 30, 1042.
26. Shabana, M. M.; El-Alfy, T. S.; *Egypt. J. Pharm. Sci.* **1981**, 19, 337.
27. Biard, J. F.; Verbist, J. F.; Monnet, R.; *Plant. Med. Phytother.* **1974**, 8, 63.
28. Abbas, F. A.; *Zagazig. J. Pharm. Sci.* **1999**, 8, 1.
29. Barnabas, C. G. G.; Nagarajan, S.; *Fitoterapia* **1989**, 60, 77.
30. Harborne, J. B.; *Comparative biochemistry of the flavonoids*; Academic Press: London, 1967.
31. Schmid, R. D.; Harbone, J. B.; *Phytochemistry* **1973**, 12, 2269.
32. Lin, Yun-Lian; Wang, Wan-Yi; Kuo, Yuen-Hsiung; Chieh-Fu.; *J. Chin. Chem. Soc.* **2000**, 47, 247.
33. Reyes, A.; Cuesta, F.; Gomez, M.; *Rev. Latinoam. Quim.* **1988**, 19, 33.
34. Nawwar, M. A. M.; El-Mousallamy, A. M. D.; Barakat, H. H.; *Phytochemistry* **1989**, 28, 1755.
35. Cuevas, L. E.; Usabilaga, A. N.; *Fitoterapia* **1988**, 59, 339.
36. Humphreys, F. R.; *Econ. Bot.* **1964**, 18, 195.
37. Kubo, I.; Vieira, P. C.; Fukuhara, K.; *J. Liq. Chromatogr. Relat. Technol.* **1990**, 13, 2441.
38. Bandyukova, V. A.; Sergeeva, N. V.; *Chem. Nat. Compd.* **1974**, 10, 535.
39. Dubey, P.; Gupta, P. C.; *Phytochemistry* **1978**, 17, 2138.
40. Kumari, G. N. K.; Rao, L. J. M.; Rao, N. S. P.; *Phytochemistry* **1984**, 23, 2701.
41. Gbile, Z. O.; Adesina, S. K.; *Fitoterapia* **1985**, 56, 11.