

## 좀갈매나무의 페놀성 성분

당티란황 · 원디엔단 · 채홍복 · 심광해 · 배기환 · 김영호\*

충남대학교 약학대학

## Phenolic Components from the Leaves and Twigs of *Rhamnus taquetii*

Dang Thi Lan Huong, Nguyen Tien Dat, Xing Fu Cai, Gwanghai Shen,  
KiHwan Bae, and Young Ho Kim\*

College of Pharmacy, Chungnam National University, Daejeon 305-764, Korea

**Abstract** – One anthraquinone and four flavonoids were isolated from the extract of leaves and twigs of *Rhamnus taquetii*. By physicochemical and spectral methods, their structures were identified as physcion (1), keampferol (2), rhamnocitrin (3), quercetin (4), and 3-O-methyl quercetin (5).

**Key words** – *Rhamnus taquetii*, Rhamnaceae, physcion, keamferol, rhamnocitrin, quercetin, 3-O-methyl quercetin.

좀갈매나무 (*Rhamnus taquetii*)는 갈매나무과 (Rhamnaceae)에 속하는 낙엽관목으로서 제주도 한라산의 표고 1,000 m 이상에서 자라는 한국특산식물이다. 높이는 1m에 달하고 작은 가지에는 털이 있으나 점차 없어지며 오래된 가지는 가지 끝이 가지로 변한다. 잎은 호생하며 도란형이고 끝이 뾰족하며 길이 1~2 cm로서 뒷면에만 털이 있고 가장자리에 둔한 톱니가 있다. 꽃은 암수딴그루로서 4수성이며 잎겨드랑이에 1~2송이씩 달린다. 열매는 핵과로서 도란형 구형이며 밑이 세로로 갈라진다. 개화기는 5~6월이며 결실기는 9~10월로서 주로 관상용으로서 사용된다.<sup>1)</sup> *Rhamnus* 속에 속하는 식물 성분으로는 anthraquinone과 그 배당체, flavonoid 등의 화합물이 주로 보고 되었으며,<sup>2,3)</sup> anthraquinone 화합물은 항암활성, 세포독성, 사하작용, 광감각효과, 혈관확장효과 등을 나타내는 것으로 보고되었다.<sup>4)</sup> 국내에는 *Rhamnus* 속에 속하는 식물이 7종 보고되어 있으며,<sup>5)</sup> 그 중 좀갈매나무에 대하여는 이제까지 성분연구나 활성연구가 수행되어 있지 않다. 국내에 자생하는 한국특산식물로부터 유 효성분을 분리하여 생물학적 다양성 연구에 기여하고자 본 연구를 수행하였으며, 그 연구의 일환으로 좀갈매나무로부터 5종의 화합물을 분리하여 그 구조를 규명하였기에 이를 보고하고자 한다.

### 재료 및 방법

**재료** – 실험에 사용한 좀갈매나무는 2000년 6월 제주도 한라산에서 채집하여 충남대학교 약학대학 배기환 교수의 식물학적인 동정을 거친 후 실험에 사용하였으며, 표본 (CNU- 20119)은 충남대학교 약학대학 표본실에 보관하였다.

**기기 및 시약** – 용점은 Yanako micro melting point apparatus를 사용하여 측정하였으며 온도는 보정하지 않았다. UV와 FT-IR 스펙트럼은 Beckman Du-650 UV-VIS spectrometer와 Jasco Report-100 IR spectrometer를 사용하여 측정하였다. <sup>1</sup>H 및 <sup>13</sup>C-NMR은 Bruker DRX-300 NMR spectrometer를 사용하여 측정하였다. FAB-MS는 JEOL-JMS-HX/HX110A tandem mass spectrometer를 사용하여 positive mode로 측정하였다. Column chromatography-용 silica gel은 Kiesel gel 60 (Art 9385, 7734, Merck)을 사용하였고, TLC plate로는 Kiesel gel 60 F<sub>254</sub> (0.25 mm, Merck)를 사용하였다.

**추출 및 분리** – 음건한 좀갈매나무의 줄기와 잎 2 kg을 구별하지 않고 세절하여 MeOH로 3회 추출하고 감압농축하여 MeOH 엑스 200 g을 얻었다. 이 메탄올 엑스에 중류 수 1 L를 가하여 혼탁시키고 동량의 dichloromethane과 ethylacetate로 차례로 분획하여 dichloromethane 엑스 46 g과 ethylacetate 엑스 16 g을 얻었다. dichloromethane 엑스를 hexane-ethylacetate (5 : 1→1 : 1)의 혼합용매로 silica gel

\*교신저자(E-mail) : yhk@cnu.ac.kr  
(FAX) : 042-823-6566

column chromatography를 수행하여 9개의 분획을 얻었다 (Fr. A-I). Fr. E를 다시 100% dichloromethane과 hexane-dichloromethane (1 : 1)의 전개용매로 차례로 silica gel column chromatography를 수행하여 화합물 **1** (8.0 mg)을 얻었으며 Fr. H를 CHCl<sub>3</sub>-MeOH (30 : 1)과 CHCl<sub>3</sub>-EtOAc (10 : 1)의 전개용매로 반복하여 silica gel column chromatography를 수행하여 화합물 **2** (4.8 mg)와 화합물 **3** (42.0 mg)을 얻었다. Ethylacetate 엑스 (15 g)의 경우는 CHCl<sub>3</sub>-MeOH (10 : 1→1 : 1)을 전개용매로 silica gel column chromatography를 실시하여 9개의 분획 (Fr. a-i)을 얻은 후, 다시 Fr. f를 YMC\*GEL ODS-A를 고정상으로 하고 CHCl<sub>3</sub>-MeOH-H<sub>2</sub>O (70 : 15 : 10, 하층)을 유출용매로 하여 silica gel column chromatography를 실시하여 화합물 **4** (28.0 mg)와 화합물 **5** (87.0 mg)을 얻었다.

**화합물 1** – Orange crystal; mp 198 – 200°C; UV  $\lambda_{\max}$  MeOH (log ε) 229 (3.23), 269 (3.24) nm; EI-MS *m/z* 284 [M]<sup>+</sup>; <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 300 MHz) δ : 7.55 (1H, s, H-4), 7.29 (1H, d, *J*=2.5 Hz, H-5), 7.01 (1H, s, H-2), 6.61 (1H, d, *J*=2.5 Hz, H-7). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 75 MHz) δ : 190.7 (C-9), 181.9 (C-10), 166.5 (C-6), 165.1 (C-8), 162.4 (C-1), 148.4 (C-3), 135.2 (C-11), 133.1 (C-14), 124.4 (C-4), 121.2 (C-2), 114.0 (C-13), 108.1 (C-5), 106.7 (C-12), 106.7 (C-7), 56.0 (OMe), 22.1 (CH<sub>3</sub>).

**화합물 2** – Orange powder, mp 283 – 286°C; UV  $\lambda_{\max}$  MeOH (log ε) 245 (3.07) nm; EI-MS *m/z* 286 [M]<sup>+</sup>; <sup>1</sup>H-NMR (pyridine-*d*<sub>5</sub>, 600 MHz) δ : 8.48 (2H, d, *J*=8.8 Hz, H-2', 6'), 7.31 (2H, d, *J*=8.8 Hz, H-3', 5'), 6.84 (1H, d, *J*=2.0 Hz, H-8), 6.74 (1H, d, *J*=2.0 Hz, H-6); <sup>13</sup>C-NMR (pyridine-*d*<sub>5</sub>, 150 MHz) δ : 177.2 (C-4), 165.5 (C-7), 162.3 (C-5), 160.6 (C-4'), 157.3 (C-9), 147.5 (C-2), 137.6 (C-3), 130.4 (C-2', 6'), 123.1 (C-1'), 116.3 (C-3', 5'), 104.3 (C-10), 99.1 (C-6), 94.2 (C-8).

**화합물 3** – Orange powder; mp 226 – 228°C; UV  $\lambda_{\max}$

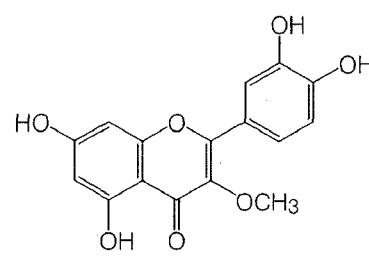
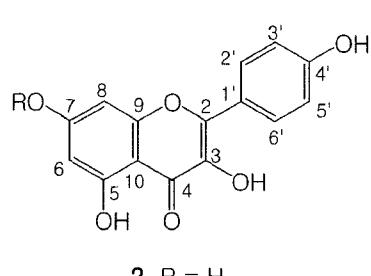
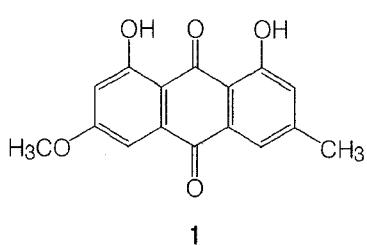
MeOH (log ε) 242 (3.61), 251 (3.61) nm; EI-MS *m/z* 286 [M-CH<sub>3</sub>OH]<sup>+</sup>; <sup>1</sup>H-NMR (pyridine-*d*<sub>5</sub>, 300 MHz) δ : 8.38 (2H, d, *J*=8.8 Hz, H-2', 6'), 7.15 (2H, d, *J*=8.8 Hz, H-3', 5'), 6.52 (1H, d, *J*=2.1 Hz, H-8), 6.40 (1H, d, *J*=2.1 Hz, H-6), 3.74 (3H, s, OCH<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (pyridine-*d*<sub>5</sub>, 75 MHz) δ : 176.9 (C-4), 165.1 (C-7), 161.5 (C-5), 160.3 (C-4'), 156.2 (C-9), 147.5 (C-2), 137.5 (C-3), 130.0 (C-2', 6'), 122.7 (C-1'), 115.9 (C-3', 5'), 105.0 (C-10), 97.6 (C-6), 91.6 (C-8), 55.6 (OCH<sub>3</sub>).

**화합물 4** – Yellow powder, mp 310 – 313°C; UV  $\lambda_{\max}$  MeOH (log ε) 229 (3.23), 269 (3.24) nm; EI-MS *m/z* 302 [M]<sup>+</sup>; <sup>1</sup>H-NMR (acetone-*d*<sub>6</sub>, 300 MHz) δ : 7.82 (1H, d, *J*=2.1 Hz, H-2'), 7.70 (1H, dd, *J*=2.1, 8.5 Hz, H-6'), 7.00 (1H, d, *J*=8.5 Hz, H-5'), 6.51 (1H, d, *J*=2.0 Hz, H-8), 6.26 (1H, d, *J*=2.0 Hz, H-6). <sup>13</sup>C-NMR (acetone-*d*<sub>6</sub>, 75 MHz) δ : 176.5 (C-4), 164.9 (C-7), 162.2 (C-5), 157.7 (C-9), 148.3 (C-4'), 146.9 (C-2), 145.7 (C-3') 136.7 (C-3), 123.7 (C-1'), 121.4 (C-6), 116.1 (C-5'), 115.7 (C-2'), 104.1 (C-10), 99.1 (C-6), 94.4 (C-8).

**화합물 5** – Yellow powder, mp 282 – 285°C; EI-MS *m/z* 285 [M-OMe]<sup>+</sup>; <sup>1</sup>H-NMR (pyridine-*d*<sub>5</sub>, 300 MHz) δ : 7.69 (1H, d, *J*=2.1 Hz, H-2'), 7.58 (1H, dd, *J*=2.1, 8.5 Hz, H-6'), 7.00 (1H, d, *J*=8.5 Hz, H-5'), 6.48 (1H, d, *J*=2.0 Hz, H-8), 6.25 (1H, d, *J*=2.0 Hz, H-6), 3.86 (3H, s, OCH<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (pyridine-*d*<sub>5</sub>, 75 MHz) δ : 179.5 (C-4), 164.8 (C-7), 163.2 (C-5), 157.8 (C-9), 156.7 (C-2), 149.0 (C-4'), 145.8 (C-3') 139.2 (C-3), 123.0 (C-1'), 122.1 (C-6'), 116.3 (C-5'), 116.2 (C-2'), 105.8 (C-10), 99.3 (C-6), 94.3 (C-8), 60.1 (OCH<sub>3</sub>).

## 결과 및 고찰

좁갈매나무의 가지와 잎을 MeOH로 추출하여 얻은 MeOH



엑스를 dichloromethane과 ethylacetate로 분획하여 dichloromethane 엑스와 ethylacetate 엑스를 얻었다. dichloromethane 엑스를 silica gel column chromatography를 반복 실시하여 anthraquinone 화합물 **1**과 flavonoid 화합물 **2**와 **3**을 얻었다. Ethylacetate 엑스의 경우는 silica gel column 과 YMC\*GEL ODS-A column chromatography를 실시하여 화합물 **4**와 **5**를 얻었다.

화합물 **1**은 오렌지색 결정으로서 mp 198–200°C를 나타내었으며, EI-MS spectrum에서  $m/z$  284에서 molecular ion peak를 나타내었다.  $^1\text{H-NMR}$  spectrum에서  $\delta$  7.55 (1H, s) 와  $\delta$  7.01 (1H, s)에서 anthraquinone의 H-4와 H-2에 기인한 proton signal을 관찰할 수 있었으며,  $\delta$  7.29 (1H, d,  $J=2.5$  Hz)와  $\delta$  6.61 (1H, d,  $J=2.5$  Hz)의 proton signal은 H-5와 H-7의 proton으로 추정하였다.  $^{13}\text{C-NMR}$  spectrum에서는 총 16개의 carbon signal을 관찰할 수 있었으며, 각 탄소의 chemical shift를 문헌에 보고된 data<sup>6,7)</sup>와 비교한 결과 physcion과 잘 일치하였으므로 화합물 **1**을 physcion으로 동정하였다.

화합물 **2**는 오렌지색 분말로서  $\text{FeCl}_3$  반응에 양성으로 phenol성 화합물임을 알 수 있었으며, 용점은 283–286°C를 나타내었고, EI-MS spectrum의  $m/z$  286에서 molecular ion peak를 관찰할 수 있었다.  $^1\text{H-NMR}$  spectrum에서  $\delta$  8.48 (2H, d,  $J=8.8$  Hz)과  $\delta$  7.31 (2H, d,  $J=8.8$  Hz)의 proton signal은 4' 위치가 치환된 flavonoid B-ring의 2'와 6'의 proton과 3'와 5'의 proton으로 추정하였으며,  $\delta$  6.84 (1H, d,  $J=2.0$  Hz)와  $\delta$  6.74 (1H, d,  $J=2.0$  Hz)의 proton signal은 5, 7-dioxygenated flavonoid A ring의 8번과 6번 위치의 proton으로 추정하였다.  $^{13}\text{C-NMR}$  spectrum에서는 총 15개의 carbon signal을 관찰할 수 있었으며, 각 탄소의 chemical shift를 문헌에 보고된 data<sup>8)</sup>와 비교한 결과 kaempferol과 잘 일치하였다. 화합물 **3**은 **2**와 동일한 양상의  $^1\text{H-NMR}$ 과  $^{13}\text{C-NMR}$  pattern을 나타내었으나  $^1\text{H-NMR}$ 의  $\delta$  3.74에서 한 개의 methoxy group의 peak를 추가로 확인할 수 있었으며  $^{13}\text{C-NMR}$  data를 kaempferol의 data와 비교한 결과 C-6과 C-8의 carbon의 chemical shift가 고자장 shift된 것으로 보아 kaempferol의 C-7에 methoxy group이 결합한 rhamnocitrin으로 동정하고 물리화학적 성질과 chemical shift를 문헌<sup>9)</sup>과 비교한 결과 잘 일치함을 알 수 있었다.

화합물 **4**는 황색 분말로서 mp 310–313°C를 나타내었으며, EI-MS spectrum의  $m/z$  302에서 molecular ion peak를 관찰할 수 있었다.  $^1\text{H-NMR}$  spectrum에서  $\delta$  7.82 (1H, d,  $J=2.1$  Hz),  $\delta$  7.70 (1H, dd,  $J=2.1, 8.5$  Hz),  $\delta$  7.00 (1H, d,  $J=8.5$  Hz)의 proton은 각각 flavonoid의 3'와 4' 위치가 치환된 B-ring의 2'와 6', 5'의 proton으로 추정하였으며,  $\delta$  6.51

(1H, d,  $J=2.0$  Hz)와  $\delta$  6.26 (1H, d,  $J=2.0$  Hz)의 proton signal은 5, 7-dioxygenated flavonoid A ring의 8번과 6번 위치의 proton으로 추정하였다. 관찰된 총 15개 탄소의 chemical shift를 문헌에 보고된 data<sup>10)</sup>와 비교한 결과 quercetin과 잘 일치하였다. 화합물 **5**는  $^1\text{H-NMR}$  spectrum으로부터 quercetin의 구조에 한 개의 methoxy group이 추가로 결합된 화합물로서,  $^{13}\text{C-NMR}$  data를 문헌<sup>11)</sup>과 비교한 결과 3-O-methyl quercetin으로 동정하였다.

## 결 론

좀갈매나무의 잎과 잔가지의 메탄을 엑스로부터 각종 크로마토그래피를 실시하여 5종의 화합물을 분리하였으며, 이 화학적 성상과 각종 spectral data로부터 구조를 동정한 결과 physcion (**1**), kaempferol (**2**), rhamnocitrin (**3**), quercetin (**4**), 3-O-methyl quercetin (**5**)으로 동정하였다.

## 사 사

본 연구는 과학재단의 특정기초연구(R01-2002-000-00276-0)의 지원에 의하여 이루어졌으며 이에 감사드린다. 또한 NMR과 MS spectrum은 기초과학지원연구원 (KBSI)의 기기를 사용하였다.

## 인용문헌

1. 이창복(1980) 대한식물도감, 531. 향문사, 서울.
2. Coskun, M., Satake, T., Hori, K., Saiki, Y., and Tanker, M. (1990) Anthraquinone glycosides from *Rhamnus libanoticus*. *Phytochemistry* **29**: 2018-2020.
3. Lin, C. N., Chung, M. I., and Lu, C. M. (1990) Anthraquinones from *Rhamnus formosana*. *Phytochemistry* **29**: 3903-3905.
4. Mai, L. P., Gueritte, F., Dumontet, V., Tri, M. V., Hill, B., Thoison, O., Guenard, D., and Sevenet T. (2001) Cytotoxicity of rhamnosylanthraquinones and rhamnosylanthrones from *Rhamnus nepalensis*. *J. Nat. Prod.* **64**: 1162-1168.
5. 이상태(1997) 한국식물검색집, 259. 아카데미서적, 서울.
6. Chi, H. J. and Kim, H. S. (1986) Phytochemical studies on Reynoutriae Radix (Hu-Zhang). *Kor. K. Pharmacog.* **17**: 73-77.
7. Coskun, M., Tanker, N., Sakushima, A., Kitagawa, S., and Nishibe, S. (1984) An anthraquinone glycosides from *Rhamnus pallasii*. *Phytochemistry* **23**: 1485-1487.
8. Okuyama, T., Hosoyama, K., Hiraga, Y., Kurono, G., and Takemoto, T. (1978) The constituents of *Osmunda* spp. II. A new flavonol glycoside of *Osmunda asiatica*. *Chem. Pharm.*

- Bull. **26**: 3071-3078.
9. Barbera, O., Sanz, J. F., Sanchez-Parareda, J., and Marco, J. A. (1986) Further flavonol glycosides from *Anthyllis onobrychoides*. *Phytochemistry* **25**: 2361-2365.
10. Agrawal, P. K. (1989) Carbon-13 NMR of flavonoids, 154. Elsevier, Amsterdam-Oxford-New York-Tokyo.
11. Roitman, J. N. and James, L. F. (1985) Chemistry of toxic range plants. Highly oxygenated flavonol methyl ethers from *Gutierrezia microcephala*. *Phytochemistry* **24**: 835-848.

(2004년 3월 20일 접수)