# 이엽우피소의 성분 및 멜라닌 생성 억제활성

최현규·강연복·노은미리<sup>1</sup>·김영수<sup>1</sup>·허광화·나민균·이승호\* 영남대학교 약학대학, <sup>1</sup>충북대학교 약학대학

# Constituents of *Cynanchum auriculatum* and their Inhibitory Effect on Melanogenesis in B16 Mouse Melanoma Cell Lines

# Hyun Gyu Choi, Yanfu Jiang, Eunmiri Roh, Youngsoo Kim<sup>1</sup>, Guang-Hua Xu, MinKyun Na and Seung Ho Lee\*

*College of Pharmacy, Yeungnam University, Gyeongsan, Gyeongbuk 712-749, Korea* <sup>1</sup>*College of Pharmacy & Research Center for Bioresource and Health, Chungbuk National University, Cheongju 361-763, Korea* 

Abstract – Fourteen compounds were isolated from the roots of *Cynanchum auriculatum* and their chemical structures were identified as  $\beta$ -sitosterol (1), acetovanillone (2), p-hydroxyacetophenone (3), 2,4-dihydroxyacetophenone (4), 2,5-dihydroxyacetophenone (5), cynandione A (6), methyleugenol (7), daucosterol (8), Succinic acid (9), cynauriculoside A (10), wilfoside C3N (11), wilfoside C1N (12), wilfoside K1N (13) and wilfoside C1G (14). Among them, compounds 2-5 were isolated from this plant for the first time. And 2, 5-dihydroxyacetophenone (5) showed the most potent inhibitory effect on melanogenesis in B-16 mouse melanoma cell lines with IC<sub>50</sub> value of 20  $\mu$ M.

Keywords - Cynanchum auriculatum, Melanogenesis, B16 cell lines, 2, 5-dihydroxyacetophenone

이엽우피소 (Cynanchum auriculatum Royle ex Wight, Asclepiadaceae)는 다년생 덩굴성 초본으로 전체가 부드러 운 털로 덮여있다. 줄기는 원주형으로 상부에 가지가 많고, 잎은 대생이며 엽병이 길다. 엽신은 넓은 계란형이고, 밑부 분은 심장형으로 되어 있다. 중국의 장강유역으로부터 남 으로 광동성까지 분포하고 있으며, 국내에서는 백수오라는 이름으로 괴근을 약용으로 하고 있다.<sup>1)</sup> Zhang 등에 의하여 이엽우피소의 괴근으로부터 caudatin, metaplexigenin, cynauricuoside A, succinic acid, azelaic acid, wilforibiose, sucrose, 1-O-hexadecanolenin, β-amyrin acetate, cynanchone A, acetylquinol, β-sitosterol, daucosterol 등이 분리 보고되었 고<sup>2)</sup> Song 등에 의하여 caudatin, kidjolanin과 같은 C<sub>21</sub> steroidal aglycones가 분리 보고되었으며,<sup>3)</sup> Wang 등에 의하 여 또 다른 C21 steroidal glycoside인 cynanauriculosides I, II가 분리 보고되었고,<sup>4)</sup> Gu 등에 의하여 auriculosides I-IV 등의 새로운 C<sub>21</sub> steroidal glycosides가 분리 보고되었다.<sup>5)</sup> 약리활성에 관한 연구로는 徐 등에 의하여 이엽우피소 뿌 리의 알콜 추출물에 의한 면역억제활성, 항산화작용, 항종

양활성, 간보호작용, 현저한 강심작용, 뇌세포 보호작용 등 이 보고 되었고,<sup>6)</sup> 최 등에 의하여 Triton WR-1339 유발 고 지혈 흰쥐에 대한 total cholesterol 감소효과가 보고되었다.<sup>7)</sup> Min 등에 의하여 이엽우피소의 뿌리로부터 분리된 C<sub>21</sub> steroidal glycoside, phospholipide, acetophenone 등에 의한 항종양작용, 면역억제작용, free radical 제거작용, 항산화작 용, 모발성장촉진작용 등이 보고되었다.<sup>8)</sup> 국내에서는 이엽 우피소의 지하부가 은조롱 (*Cynanchum vilfordii*)과 혼돈되 어 유통되는 경우가 많고, 심지어는 하수오의 대용으로 유 통되는 경우가 많은 실정이라서 이엽우피소의 재배방법, 은 조롱 또는 백수오와의 구별을 위한 패턴분석, RAPD 분석 을 통한 유전자 감별 마커 개발 등이 연구 보고되고 있다.<sup>9-11)</sup> 피부 멜라닌은 표피 기저층에 존재하는 색소세포 (mela-

피수 할다닌은 표퍼 기지응에 든재하는 적도제로 (inelanocyte) 내의 melanosome에서 생합성된다. 색소세포에서는 자외선에 의해 tyrosinase의 합성이 촉진되고, 세포액 중의 tyrosine이 tyrosinase에 의해 3,4-dihydroxyphenylalanin (DOPA)을 거쳐서 dopaquinone으로 산화되어 최종적으로 멜 라닌이 생합성 된다. 이 과정에서 dopachrome tautomerase 라고 불리우는 tyrosinase related protein-2 (TRP-2)는 dopachrome을 5,6-dihyroxyindole-2carboxylic acid (DHICA)

<sup>\*</sup>교신저자(E-mail):seungho@yu.ac.kr (Tel):+82-53-810-2818

로 변환시키는 기능을 수행하는 것으로 알려져 있다. TRP-2의 isomer인 TRP-1은 마우스에서 DHICA를 indole-5,6quinone-2-carboxylic acid로 산화시키는 기능을 가지고 있 는 것으로 알려져 있으나 인간에서는 DHICA oxidase의 기 능을 가지지 않는 것으로 밝혀졌다. TRP-1과 TRP-2는 eumelanin의 생성에만 관여하게 된다.<sup>12)</sup>

본 연구에서는 이엽우피소의 괴경으로부터 성분을 분리 하고, 분리한 화합물에 대하여 B-16 mouse melanoma cell lines에서의 멜라닌 생석 억제효과를 검토하여 결과를 얻었 기에 보고한다.

#### 재료 및 방법

실험재료 – 이엽우피소 근경은 대구시 약령시장에서 구입 하여 동국대학교 한의과대학 이제현 교수에게 확인을 받은 후에 건조하여 사용하였으며, 표품은 영남대학교 약학대학 에 보관하고 있다.

시약 및 기기 - 추출 및 column chromatography용 용매 는 시약용 1급을 사용하였다. TLC plate는 Kieselgel 60 F254 (Merck) 및 RP-18 (Whatman)을 사용하였다. Column chromatography용 고정상은 silica gel (70-230 mesh, Merck), Sephadex LH-20 (25-100 μ, Sigma Chem. Co.), MCI-gel CHP-20P (75-150 μ, Mitsubishi Chem. Co.), RP-18 (40-63 μm, Merck), Toyopearl HW-40F (Tosho) 등을 사용하였 다.

HPLC의 고정상으로는 Shim-pack PREP-ODS column 20 mm × 250 mm (Shimadzu)을 사용하였으며, detector는 자 외선 흡광도 254 nm를 사용하였다. 이동상의 조성은 MeOH 와 H<sub>2</sub>O, acetonitrile의 이상 또는 삼상 혼액을 사용하였으며, 시료에 따라서 비율을 정하여 기울기 용리를 하였다.

발색 시약으로는 FeCl<sub>3</sub>/ethanol 용액, anisaldehyde sulfuric acid 시액, vanillin-sulfuric acid 시액, 10% sufuric acid 시액, phosphomolybdic acid, Liberman-Burchad 시액, dragendorff 시액 등을 사용하였다.

멜라닌생성 억제활성 시험에 사용된 시약은 Eagle's minimum essential medium (EMEM), fetal calf serum (FCS), 3-isobutyl-1-methylxanthine (IBMX), kojic acid, arbutin, synthetic melanin과 perchloric acid (Sigma-Aldrich) 등이다.

용점은 Melting Point Apparatus (Fisher-Johns)를 사용하 여 측정하였으며, 온도는 보정하지 않았다. 선광도는 JASCO DIP-1000 automatic digital polarimeter (Tokyo, Japan)를 사용하였다. 자외선 흡광도 측정은 Ultrospec III (Pharmacia) 를 사용하였으며, HPLC는 LC-10A (Shimadzu)를 사용하였 다. Fraction collector는 SF-160 (Advantec)을 사용하였다. EI-MS spectrum은 Micromass spectrum (AUTOSPEC, UK)을 사용하였다. NMR spectrum은 Bruker ARX 250 spectrometer (250 MHz)의 Bruker's standard pulse program 을 사용하였으며, 시료는 CDCl<sub>3</sub>, CD<sub>3</sub>OD, pyridine-d<sub>5</sub>, 또는 acetone-d<sub>6</sub> (Aldrich Chem. Co.)에 녹여 사용하였고, chemical shift value는 tetramethylsilane (TMS)으로부터 downshift된 part per million (ppm) 단위로 나타내었다.

**멜라닌 생성 억제활성 측정** – 멜라닌 생성 억제효과는 배 양된 B-16 mouse melanoma cell lines에서 생성된 water soluble한 melanin을 추출해서 alkali에 녹여 비색법으로 정 량하였다. 즉 B-16 mouse melanoma cell lines (ATCC-Manassas, USA)는 37°C, 5% CO<sub>2</sub> atmosphere 에서 10% fetal bovine serum, 143 U/mL benzylpenicillin potassium, 10 µg/mL streptomycin sulfate를 첨가한 Dulbecco's modified Eagle's medium에서 배양하였다. Cell lines는 96-well culture plates당 2.5 × 10<sup>3</sup> cell/mL의 밀도로 분주하였고, 37°C, 5% CO, 하에서 24 시간 동안 배양하였다. 배양된 cell lines에 시료물질과 100 μM IBMX (3-Isobutyl-1-methylxanthine) 를 첨가하여 다시 72 시간 동안 배양하고, 배지를 버린 후 tyrosine-EDTA (0.25%/0.02%) 용액 1 mL로 처리 후 microcentrifuge tube에 옮겨 cell을 counting하였다. 12,000 rpm 에서 5분간 원심분리하여 상층액을 버리고 control과 육안 으로 비교한 후 증류수 1 mL에 현탁시켜 얼리고 녹이는 방 법을 2회 반복하였다. Perchloric acid를 최종 농도가 0.5 N 이 되도록 첨가하고 얼음물에 5분간 방치한 후 다시 12,000 rpm에서 5분간 원심분리하고 상층액을 버렸다. 0.5 N perchloric acid로 2회 반복 추출 후 다시 cold ethanol/ether 용매로 2회 반복 추출하여 공기 중에서 건조시킨 후 1N NaOH 용액을 첨가하고 중탕으로 5분간 끓여 melanin을 녹 이고 A405으로 생성된 melanin양을 비색 정량하여 control 과 비교하였다.

화합물의 분리 및 구조 - 백수오의 뿌리 10 kg을 MeOH 로 상온에서 4일씩 3회 반복 추출하여, 추출액을 모아 감압 농축하였다. 추출물 (1.8 kg)을 증류수에 현탁 시키고 동량 의 EtOAc를 가하여, EtOAc 층과 수층을 분획하는 조작을 3회 반복 실시한 후 감압 농축하여 370 g의 EtOAc 분획을 얻었다. 다시 수층에 동량의 n-BuOH을 가한 후 3회 반복 분획하여 230 g의 n-BuOH 분획을 얻고, 나머지를 물 분획 으로 하였다. EtOAc 분획을 sillica gel column에 로딩하고 n-hexane-EtOAc를 용출액으로 하여 Fr.1부터 Fr.14를 얻었 다. 그 중 Fr.7과 Fr.14은 재결정하여 각각 compound 1과 8 을 얻었다. Fr.8은 sillia gel column에 loading한 후 Acetone - Methylene chloride (MC)를 유출용매로서 사용하여 Fr.8-1~4를 얻었다. 그 중 Fr.8-1을 RP-18 column으로 정제하여 compound 2를 얻었다. Fr.8-3은 RP-18로 compound 3을 분 리하였고, Fr.3-3의 나머지 부분을 Sillica gel C.C에 loading 하고 유출용매로 Acetone, MC를 사용하여 compounds 4, 5, 9를 얻었다. Fr.10, Fr.11을 각각 silicagel column에 loading하고, 유출용매로 Acetone, MC를 compounds 6, 7을 얻었다. *n*-BuOH 분획을 Sillica gel column에 loading하고 이동상으로 MeOH, MC를 사용하여 Fr.1~17을 얻었다. 이 중 Fr.12와 Fr.17을 각각 RP-18 Column을 사용하고, 유출 용매로 H<sub>2</sub>O, MeOH를 사용하여 Fr.12에서 compounds 13, 14를 얻었고, Fr.17에서 compounds 10, 11, 12를 얻었다.

Сотроинd 1 ( $\beta$ -sitosterol) : 백색침상정, <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 250 MHz) ;  $\delta$  5.35 (1H, d, J = 5.3 Hz, H-6), 3.54 (1H, m, H-3), 2.29 (2H, d, J = 8.5 Hz, 4-H), 2.00 (2H, t, J = 6.6 Hz, 12-H), 1.00 (3H, s, 19-CH3), 0.93 (3H, d, J = 6.4 Hz, 21-CH<sub>3</sub>), 0.86 (3H, d, J = 6.7 Hz, 27-CH<sub>3</sub>), 0.83 (3H, d, J = 6.4 Hz, 26-CH<sub>3</sub>), 0.82 (3H, t, J = 5.5 Hz, 29-CH<sub>3</sub>), 0.68 (3H, s, 18-CH<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 62.9 MHz) ;  $\delta$  140.7 (C-5), 121.7 (C-6), 71.8 (C-3), 56.8 (C-14), 56.0 (C-17), 50.1 (C-9), 45.8 (C-24), 42.3 (C-13, C-4), 39.8 (C-12), 37.2 (C-1), 36.5 (C-10), 36.1 (C-20), 33.9 (C-22), 31.9 (C-7, C-8), 31.6 (C-2), 29.1 (C-25), 28.2 (C-16), 26.0 (C-28), 24.2 (C-15), 23.0 (C-23), 21.0 (C-11), 19.8 (C-26), 19.3 (C-27), 19.0 (C-19), 18.7 (C-21), 12.0 (C-18), 11.8 (C-29).

Compound 2 (acetovanillone) : 담황색분말, <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 250 MHz) ;  $\delta$  7.52 (2H, m, H-2,6), 6.91 (1H, d, J = 8.7 Hz, H-5), 3.90 (3H, s, 3-OMe), 2.53 (3H, s, COCH<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 62.9 MHz) ;  $\delta$  197.0 (C-7), 150.4 (C-3), 146.6 (C-4), 130.0 (C-1), 124.0 (C-6), 114.0 (C-5), 109.7 (C-2), 56.0 (3-OMe), 26.15 (C-8).

Compound 3 (p-hydroxyacetophenone) : 회색결정, <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 250 MHz) ;  $\delta$  7.91 (2H, d, J = 8.7 Hz, H-2, 6), 6.96 (2H, d, J = 8.7 Hz, H-3, 5), 2.57 (3H, s, CH<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 62.9 MHz) ;  $\delta$  198.9 (C-7), 161.5 (C-4), 131.3 (C-2, 6), 129.5 (C-1), 115.6 (C-3, 5), 26.3 (C-8).

Compound 4 (2,4-dihydroxyacetophenone) : 백색결 정, <sup>1</sup>H-NMR (DMSO- $d_{6}$ , 250 MHz) ;  $\delta$  12.59 (1H, s, 2-OH), 10.64 (1H, s, 4-OH), 7.72 (1H, d, J = 8.8 Hz, H-6), 6.36 (1H, dd, J = 8.8, 2.5 Hz, H-5), 6.21(1H, d, J = 2.5Hz, H-3), 2.49 (3H, s, COCH<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (DMSO- $d_{6}$ , 62.9 MHz) ;  $\delta$  203.0 (C-7), 165.1 (C-2), 164.5 (C-4), 134.0 (C-6), 113.1 (C-1), 108.4 (C-5), 102.5 (C-3), 26.6 (C-8).

Compound 5 (2,5-dihydroxyacetophenone) : 녹색결 정, <sup>1</sup>H-NMR (DMSO-d<sub>6</sub>, 250 MHz) ; δ 11.21 (1H, s, 2-OH), 9.09 (1H, s, 5-OH), 7.00 (1H, d, *J* = 2.8 Hz, H-6), 6.82 (1H, dd, *J* = 8.8, 2.8 Hz, H-4), 6.62 (1H, d, *J* = 8.8 Hz, H-3), 2.39 (3H, s, COCH<sub>3</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (DMSO-d<sub>6</sub>, 62.9 MHz) ; δ 204.4 (C-7), 154.1 (C-2), 149.6 (C-5), 124.8 (C-4), 120.4 (C-1), 118.6 (C-3), 115.7 (C-6), 28.0 (C-8).

Compound 6 (cynandione A) : 황색침상정, <sup>1</sup>H-NMR (CD<sub>3</sub>OD, 250 MHz) ;  $\delta$  7.78 (1H, d, J = 8.9 Hz, H-4'), 6.95 (1H, d, J = 8.8 Hz, H-5), 6.80 (1H, d, J = 8.8 Hz, H-4), 6.49 (1H, d, J = 8.9 Hz, H-5'), 2.54 (3H, s, H-8'), 2.18 (3H, s, H-8). <sup>13</sup>C-NMR (CD<sub>3</sub>OD, 62.9 MHz) ;  $\delta$  207.3 (C-7), 204.6 (C-7'), 163.7 (C-2'), 163.6 (C-6'8), 152.2 (C-3), 149.0 (C-6), 133.9 (C-4'), 127.7 (C-1), 121.6 (C-5), 120.3 (C-2), 118.1 (C-4), 114.4 (C-1'), 113.0 (C-3'), 108.7 (C-5'), 30.9 (C-8), 26.3 (C-8').

Compound 7 (methyleugenol) : 무색오일 <sup>1</sup>H-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 250 MHz) ;  $\delta$  6.69-6.81 (3H, m, H-2, 5, 6), 5.95 (1H, m, H-2'), 5.08 (2H, m, H-3'), 3.85 (3H, s, 3-OCH<sub>3</sub>), 3.84 (3H, s, 4-OCH<sub>3</sub>), 3.33 (2H, d, J = 6.6 Hz, H-1'). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 62.9 MHz) ;  $\delta$  148.8 (C-3), 147.3 (C-4), 137.7 (C-2'), 132.6 (C-1), 120.3 (C-6), 115.6 (C-3'), 111.7 (C-2), 111.1 (C-5), 56.0 (3-OCH<sub>3</sub>), 55.8 (4-OMe), 39.8 (C-1').

Compound 8 (daucosterol) : 백색분말, <sup>1</sup>H-NMR (pyridine- $d_5$ , 250 MHz);  $\delta$  5.34 (1H, d, J = 5.3 Hz, H-6), 5.03 (1H, d, J = 7.7 Hz, H-1'), 4.55 (1H, dd, J = 2.5Hz, 11.8 Hz, H-6'a), 4.40 (1H, dd, J = 5.3, 11.8 Hz, H-6'b), 4.27 (2H, m, H-3', 4'), 4.04 (1H, m, H-2'), 3.93 (1H, m, H-5'), 2.72 (1H, br d, J = 2.9 Hz, H-4a), 2.48 (1H, br d, J = 12.9 Hz, H-4b), 1.00 (3H, s, H-19), 0.93 (3H, d, J = 6.4 Hz, H-21), 0.88 (3H, d, J = 6.7 Hz, H-27), 0.86 (3H, d, J = 6.4 Hz, H-26), 0.84 (3H, t, J = 5.5 Hz, H-29), 0.65 (3H, s, H-18). <sup>13</sup>C-NMR (pyridine-d<sub>5</sub>, 62.9 MHz); 8 140.8 (C-5), 121.8 (C-6), 102.5 (C-1'), 78.5 (C-5'), 78.38 (C-3), 78.0 (C-3'), 75.2 (C-2'), 71.5 (C-4'), 62.7 (C-6'), 56.8 (C-14), 56.2 (C-17), 50.3 (C-9), 42.4 (C-13), 39.9 (C-12), 39.2 (C-4), 37.4 (C-1), 36.9 (C-10), 36.3 (C-20), 33.9 (C-22), 32.1 (C-7), 32.0 (C-8), 30.2 (C-2), 29.4 (C-25), 28.5 (C-16), 26.3 (C-23), 24.5 (C-15), 23.3 (C-28) 21.2 (C-11), 19.9 (C-27), 19.4 (C-19), 19.2 (C-26), 19.0 (C-21), 12.1 (C-29), 11.9 (C-18).

Compound 9 (succinic acid) : 무색침상정, <sup>1</sup>H-NMR (CD<sub>3</sub> OD, 250 MHz) ;  $\delta$  2.40 (2H, s, CH<sub>2</sub>). <sup>13</sup>C-NMR (CD<sub>3</sub> OD, 62.9 MHz) ;  $\delta$  173.9 (COOH), 29.06 (CH<sub>2</sub>).

Compound 10 (cynauriculoside A) : 백색분말, <sup>1</sup>H-NMR (C<sub>5</sub>D<sub>5</sub>N, 500 MHz) ;  $\delta$  0.94, 0.96 (3H, d, *J* = 4.55 Hz, 5', 6'-CH<sub>3</sub>), 1.32 (3H, s, 18-CH<sub>3</sub>), 1.54 (3H, s, 19-CH<sub>3</sub>), 2.27 (3H, s, 7'-CH<sub>3</sub>), 2.48 (3H, s, 21-CH<sub>3</sub>), 3.25 (1H, m, 7-CH), 3.45 (3H, s, Cym-3-OCH<sub>3</sub>), 3.55 (2H, dd, *J* = 9.35, 3.04 Hz, Cym-4,5-H), 4.14 (1H, m, 3a-H), 5.05 (1H, m,  $12\alpha$ -H), 5.17 (1H, dd, J = 9.4 Hz, Cym-1-H), 5.33 (1H, br, s6-CH), 5.86 (1H, s, 2'-CH). <sup>13</sup>C-NMR (C<sub>5</sub>D<sub>5</sub>N, 125 MHz); δ 39.2 (C-1), 29.8 (C-2), 77.7 (C-3), 39.0 (C-4), 140.4 (C-5), 118.4 (C-6), 33.9 (C-7), 74.4 (C-8), 44.6 (C-9), 37.4 (C-10), 25.14 (C-11), 72.7 (C-12), 58.0 (C-13), 89.5 (C-14), 34.8 (C-15), 32.9 (C-16), 92.4 (C-17), 10.6 (C-18), 18.3 (C-19), 209.3 (C-20), 27.5 (C-21), 165.9 (C-1'), 119.2 (C-2'), 144.9 (C-3'), 135.8 (C-4'), 128.5 (C-5',9'), 129.3 (C-6',8'), 130.5 (C-7'), 96.2 (C-1"), 35.4 (C-2"), 77.5 (C-3"), 82.4 (C-4"), 69.4 (C-5"), 18.7 (C-6"), 57.3 (-OCH<sub>3</sub>"), 100.8 (C-1"), 32.4 (C-2"), 73.9 (C-3"), 74.6 (C-4"), 67.6 (C-5"), 17.8 (C-6"), 55.3 (-OCH<sub>3</sub>"), 99.4 (C-1""), 36.2 (C-2""), 77.8 (C-3""), 82.3 (C-4""), 69.3 (C-5""), 18.4 (C-6""), 58.3 (-OCH<sub>3</sub>""), 98.9 (C-1"""), 32.2 (C-2"""), 73.5 (C-3"""), 79.2 (C-4""), 65.2 (C-5""), 18.2 (C-6""), 56.9 (-OCH3""), 102.2 (C-1"""), 75.2 (C-2"""), 78.4 (C-3"""), 71.8 (C-4"""), 62.9 (C-6""").

Compound 11 (wilfoside C3N) : 무정형분말, <sup>1</sup>H-NMR  $(CDC1_3, 500 \text{ MHz})$ ;  $\delta$  1.06 (6H, d, J = 6.7 Hz, 5', 6'-CH<sub>3</sub>), 1.13 (3H, s, 18-CH<sub>3</sub>), 1.23, 1.24, 1.31 (each 3H, d, J = 6.1 Hz, 6-CH<sub>3</sub>, of sugar moiety), 1.40 (3H, s, 19-CH<sub>2</sub>), 2.13 (3H, d, J = 1.2 Hz, 7'-CH<sub>3</sub>), 2.17 (3H, s, 21-CH<sub>3</sub>), 2.85 (IH, m, 3-CH), 3.416, 3.425, 3.427 (each 3H, s, 3-OCH<sub>3</sub> of sugar moiety), 4.56 (IH, dd, J = 8.2, 7.6 Hz, 12-CH), 4.69 (1H, dd, J = 10, 2 Hz, anomeric H), 4.84 (1H, dd, J = 9, 2 Hz, anomeric H), 4.99 (1H, dd, J = 3.4, 1 Hz, anomeric H), 5.37 (lH, br s, 6-CH), 5.52 (lH, br s, 2'-CH). <sup>13</sup>C-NMR (CDC1<sub>3</sub>, 125 MHz) ; δ 39.2 (C-1), 29.8 (C-2), 77.6 (C-3), 38.9 (C-4), 139.3 (C-5), 119.0 (C-6), 33.8 (C-7), 74.2 (C-8), 44.6 (C-9), 37.3 (C-10), 25.0 (C-11), 72.5 (C-12), 57.9 (C-13), 89.4 (C-14), 34.8 (C-15), 32.8 (C-16), 92.3 (C-17), 10.8 (C-18), 18.4 (C-19), 209.1 (C-20), 27.4 (C-21), 165.8 (C-1'), 114.1 (C-2'), 165.2 (C-3'), 38.1 (C-4'), 20.8 (C-5',), 20.8 (C-6'), 16.4 (C-7'), 96.1 (C-1"), 35.2 (C-2"), 77.5 (C-3"), 82.3 (C-4"), 69.2 (C-5"), 18.7 (C-6"), 57.2 (-OCH<sub>3</sub>"), 100.8 (C-1""), 32.5 (C-2""), 73.9 (C-3""), 74.6 (C-4""), 67.5 (C-5""), 17.8 (C-6""), 55.3 (-OCH<sub>3</sub>"), 99.4 (C-1""), 35.3 (C-2""), 78.8 (C-3""), 74.1 (C-4""), 71.0 (C-5""), 18.1 (C-6""), 57.9 (-OCH<sub>3</sub>"").

Compound 12 (wilfoside C1N) : 무정형분말, <sup>1</sup>H-NMR (CDC1<sub>3</sub>, 500 MHz) ; δ 1.06 (6H, d, *J* = 7.0 Hz, 5', 6-CH<sub>3</sub>), 1.13 (3H, S, 18-CH<sub>3</sub>), 1.22, 1.23, 1.24, 1.26 (each 3H, d, *J* = 6.3 Hz, 6-CH<sub>3</sub> of sugar moiety), 1.4O (3H. s. 19-CH<sub>3</sub>), 2.12 (3H. d. *J* = 1.2 Hz, 7'-CH<sub>3</sub>), 2.17 (3H, s, 3-CH<sub>3</sub> of sugar moiety), 4.57 (IH, dd, *J* = 9.2, 6.4 Hz,

12-CH), 4.77 (1H, dd, J = 10.2 Hz, anomeric H), 4.79 (1H, dd, J = 3.1 Hz, anomeric H), 4.83 (lH, dd, J = 9.6, 2 Hz, anomeric H), 4.98 (lH, dd, J = 3.4, 1 Hz, anomeric H), 5.37 (IH, br s, 6-CH), 5.52 (IH, br, s, 2'-CH). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 125 MHz) ; δ 39.2 (C-1), 29.8 (C-2), 77.6 (C-3), 38.9 (C-4), 139.3 (C-5), 119.1 (C-6), 33.8 (C-7), 74.2 (C-8), 44.5 (C-9), 37.3 (C-10), 25.0 (C-11), 72.5 (C-12), 57.9 (C-13), 89.4 (C-14), 34.8 (C-15), 32.9 (C-16), 92.3 (C-17), 10.6 (C-18), 18.4 (C-19), 209.2 (C-20), 27.5 (C-21), 165.8 (C-1'), 114.1 (C-2'), 165.3 (C-3'), 38.1 (C-4'), 20.8 (C-5',), 20.9 (C-6'), 16.4 (C-7'), 96.1 (C-1"), 35.2 (C-2"), 77.4 (C-3"), 82.3 (C-4"), 69.2 (C-5"), 18.7 (C-6"), 57.2 (-OCH<sub>3</sub>"), 100.8 (C-1""), 32.4 (C-2""), 73.7 (C-3""), 74.6 (C-4""), 67.4 (C-5""), 17.8 (C-6""), 55.3 (-OCH3""), 99.3 (C-1""), 36.3 (C-2""), 77.7 (C-3""), 82.3 (C-4""), 69.3 (C-5""), 18.6 (C-6""), 58.2 (-OCH<sub>3</sub>""). 98.9 (C-1""), 32.1 (C-2""), 76.3 (C-3""), 73.2 (C-4""), 66.3 (C-5""), 18.1 (C-6"""), 56.5 (-OCH<sub>3</sub>"").

Compound 13 (wilfoside K1N) : 무정형분말, <sup>1</sup>H-NMR (CDC1<sub>3</sub>, 500 MHz) ; δ 1.14 (3H, s, 18-CH<sub>3</sub>), 1.22, 1.23, 1.24, 1.26 (each 3H, d, J = 6.4 Hz, 6-CH<sub>3</sub> of sugar moiety), 1.47, 2.20 (each 3H, s, 19, 21-CH<sub>3</sub>), 2.86 (1H. m. 3-CH<sub>3</sub>), 3.24, 3.30 (each 1H, dd, J = 9.5, 2.8 Hz, 4-CH of cymaropyranose), 3.39, 3.41, 3.43, 3.47 (each 3H, s, 3-OCH<sub>3</sub> of sugar moiety), 3.70, 3.77 (each 1H, ddd, J = 3, 3, 2.8 Hz, 3-CH of cymaropyranose), 3.83 (1H, dq, J = 8.9, 6.4 Hz, 5-CH of cymaropyranose), 3.85 (1H, br s, 4-CH of  $\alpha$ -L-diginopyranose), 3.86 (1H, dq, J = 8.9, 6.4 Hz, 5-CH of cymaropyranose), 3.96 (1H, dq, J = 6.7, 0.5 Hz, 5-CH of  $\alpha$ -L-diginopyranose), 4.05 (1H, dq, J =8.9, 6.4 Hz, 5-CH of cymaropyranose), 4.70 (1H, m, 12-CH<sub>3</sub>), 4.77 (1H, dd, J = 10, 2 Hz, anomeric H), 4.79 (1H, dd, J = 3.1 Hz, anomeric H), 4.84 (1H, dd, J = 9.8, 2 Hz, anomeric H), 4.98 (1H, dd, J = 3.4, 1 Hz, anomeric H), 5.38 (1H, br s, 6-CH), 6.31 (1H, d, J = 16.2 Hz, 3'-CH), 7.39 (3H, m, 6', 7', 8'-CH), 7.52 (2H, m, 5', 9'-CH), 7.62 (1H, d, J = 16.2 Hz, 2'-CH). <sup>13</sup>C-NMR (C<sub>5</sub>D<sub>5</sub>N, 50 MHz); 8 39.3 (C-1), 29.9 (C-2), 77.7 (C-3), 39.0 (C-4), 139.4 (C-5), 119.4 (C-6), 33.9 (C-7), 74.3 (C-8), 44.6 (C-9), 37.4 (C-10), 25.1 (C-11), 73.6 (C-12), 58.1 (C-13), 89.5 (C-14), 34.8 (C-15), 33.1 (C-16), 92.4 (C-17), 10.7 (C-18), 18.5 (C-19), 209.7 (C-20), 27.7 (C-21), 165.8 (C-1'), 119.2 (C-2'), 144.9 (C-3'), 135.8 (C-4'), 128.6 (C-5',), 129.3 (C-6'), 130.6 (C-7'), 129.3 (C-8'), 128.6 (C-9'), 96.2 (C-1"), 35.4 (C-2"), 77.6 (C-3"), 82.3 (C-4"), 69.3 (C-5"), 18.8 (C-6"), 57.3 (-OCH<sub>3</sub>"), 100.9 (C-1""), 32.5 (C-2""),

73.9 (C-3"'), 74.7 (C-4"'), 67.5 (C-5"'), 17.9 (C-6"'), 55.3 (-OCH<sub>3</sub>"'), 99.4 (C-1""), 36.4 (C-2""), 77.8 (C-3""), 82.3 (C-4""), 69.5 (C-5""), 18.6 (C-6""), 58.3 (-OCH<sub>3</sub>""). 99.0 (C-1""), 32.2 (C-2""), 76.4 (C-3""), 73.2 (C-4""), 66.5 (C-5""), 18.2 (C-6""), 56.6 (-OCH<sub>3</sub>"").

Compound 14 (wilfoside C1G) : 무정형분말, <sup>1</sup>H-NMR (CDC1<sub>3</sub>, 500 MHz) ;  $\delta$  1.06 (6H, d, J = 7.0 Hz, 5', 6'-CH<sub>3</sub>), 1.13 (3H, s, 18-CH<sub>3</sub>), 1.22, 1.24, 1.25, 1.26 (each 3H, s, J = 6.0 Hz, 6-CH<sub>3</sub> of sugar moiety), 140 (3H, s, 19-CH<sub>3</sub>), 2.12 (3H, d, J = 0.9 Hz, 7'-CH<sub>3</sub>), 2.17 (3H, s, 21-CH<sub>3</sub>), 3.38, 3.41, 3.42, 3.45 (each 3H, s, 3-OCH<sub>3</sub> of sugar moiety), 4.39 (IH, d, J = 7.6 Hz, anomeric H of  $\beta$ -D-glucopyranose), 4.56 (IH, br t, J = 7.6 Hz, 12-CH), 4.76 (IH, dd, J = 9.8, 2 Hz, anomeric H), 4.80 (IH, dd, J = 3.1 Hz, anomeric H), 4.84 (IH, dd, J = 9.8, 2 Hz, anomeric H), 4.98 (IH, dd, J = 3, 1 Hz, anomeric H), 5.36 (IH, br s, 6-CH), 5.52 (IH, br s, 2'-CH). <sup>13</sup>C-NMR (CDCl<sub>3</sub>, 125 MHz); & 39.3 (C-1), 29.8 (C-2), 77.7 (C-3), 39.0 (C-4), 139.3 (C-5), 119.1 (C-6), 33.8 (C-7), 74.3 (C-8), 44.6 (C-9), 37.4 (C-10), 25.0 (C-11), 72.5 (C-12), 57.9 (C-13), 89.4 (C-14), 34.8 (C-15), 32.9 (C-16), 92.3 (C-17), 10.6 (C-18), 18.5 (C-19), 209.2 (C-20), 27.5 (C-21), 165.9 (C-1'), 114.1 (C-2'), 165.3 (C-3'), 38.1 (C-4'), 20.8 (C-5'), 20.9 (C-6'), 16.5 (C-7'), 96.1 (C-1"), 35.3 (C-2"), 77.5 (C-3"), 82.3 (C-4"), 69.2 (C-5"), 18.7 (C-6"), 57.2 (-OCH3"), 100.9 (C-1""), 32.4 (C-2""), 73.9 (C-3""), 74.6 (C-4""), 67.5 (C-5"), 17.8 (C-6"), 55.3 (-OCH<sub>3</sub>"), 99.4 (C-1""), 36.2 (C-2""), 77.7 (C-3""), 82.4 (C-4""), 69.3 (C-5""), 18.5 (C-6""), 58.3 (-OCH<sub>3</sub>""), 98.9 (C-1"""), 32.2 (C-2"""), 73.3 (C-3"""), 78.8 (C-4"""), 65.2 (C-5"""), 18.2 (C-6"""), 56.7 (-OCH<sub>3</sub>"""), 102.2 (C-1"""), 75.2 (C-2"""), 78.5 (C-3"""), 71.7 (C-4"""), 78.5 (C-5"""), 62.9 (C-6""").



Fig. 1. Chemical structures of components isolated from C. auriculatum.

Table 1. Inhibitory effect of compounds isolated from C. auriculatum on Melanogenesis in B16 mouse melanoma cell lines.

Compound No	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	arbutin
$IC_{50}$ value ( $\mu M$ )	nd	nd	nd	nd	20	70	nd	nd	90	70	nd	nd	nd	nd	300

nd: no detection

## 결과 및 고찰

국내에서 시판중인 이엽우피소의 뿌리로부터 함유성분을 분리하고 분리된 화합물에 대하여 B16 mouse melanoma cell line에서의 멜라닌 생성 억제효과를 측정하였다. 분리된 화합물은 각종 spectral data를 검토하여 화합물의 구조를 추 정하고 해당하는 화합물의 spectral data를 문헌에 소개된 것 과 대조하고 일부는 표준품과의 co-TLC 등을 통하여 각각  $\beta$ -sitosterol (1),<sup>13)</sup> acetovanillone (2),<sup>14)</sup> p-hydroxyacetophenone (3),<sup>15)</sup> 2,4-dihydroxyacetophenone (4),<sup>16)</sup> 2,5-dihydroxyacetophenone (5),<sup>17)</sup> cynandione A (6),<sup>18)</sup> methyleugenol (7),<sup>19)</sup> daucosterol (8),<sup>20)</sup> Succinic acid (9),<sup>21)</sup> cynauriculoside A (10),<sup>2)</sup> wilfoside C3N (11),<sup>22)</sup> wilfoside C1N (12),<sup>22)</sup> wilfoside K1N (13),<sup>22)</sup> wilfoside C1G (14)<sup>22)</sup>으로 확정하였다. 이 중에서 화합물 2-5는 이엽우피소에서는 처음으로 분리되었다. 분리된 물질에 대한 B16 mouse melanoma cell lines에서의 멜라닌 생성 억 제효과를 table 1에 나타내었다. 14종의 분리된 화합물 중에 서 화합물 5, 6, 9, 10 등 4종의 화합물에서 대조물질인 arbutin보다 강한 멜라닌 생성 억제효과를 나타냈다. 그 중 에서 2,5-dihydroxyacetophenone (5)이 가장 강한 억제효과 를 나타내었으며, 같은 탄소 골격을 가지고 있으면서 화합 물 3처럼 benzene ring에 hydroxyl group의 수가 적거나, 화 합물 4처럼 두 개의 hydroxyl group이 결합위치를 달리하는 경우에는 멜라닌 생성 억제효과를 나타내지 않았다. 향후 2,5-dihydroxyacetophenone에 대한 멜라닌 생성 억제효과에 대한 작용 메카니즘을 규명할 필요가 있으며, acetophenone 골격에 대한 구조-활성 관계에 대하여 검토할 가치가 있다 고 사료된다.

#### 결 론

이엽우피소의 지하부 MeOH 엑스로부터 14종의 화합물 을 분리하여 각각 β-sitosterol (1), acetovanillone (2), phydroxyacetophenone (3), 2,4-dihydroxyacetophenone (4), 2,5-dihydroxyacetophenone (5), cynandione A (6), methyleugenol (7), daucosterol (8), succinic acid (9), cynauriculoside A (10), wilfoside C3N (11), wilfoside C1N (12), wilfoside K1N (13), wilfoside C1G (14)으로 확정하였다. 그 중에서 화합물 2-5는 이엽우피소에서는 처음으로 단리되 었다. 분리된 화합물의 B16 mouse melanoma cell line에서 의 멜라닌 생성 억제효과는 2, 5-dihydroxyacetophenone (5) 에서 가장 강했으며 IC<sub>50</sub> value는 20 μM이었다.

### 사 사

이 연구는 2009년도 영남대학교 학술연구조성비에 의한 것임.

#### 인용문헌

- 1. Zhang. (2006) 上海科學技術出版社,中約大辭典: 4594
- Zhang, J. F., Li, Y. B., Li, C. L. and Jiang, J. Q. (2006) Studies on chemical constituents in root tuber of *Cynanchum auriculatum, Zhongguo Zhong Yao Za Zhi* **31**(10): 814-816.
- Song, J., Tao, G., Yang, J. and Ding, X. (2002) Isolation and characterization of steroidal aglycones from *Cynanchum auriculatum*, *J. of Wuxi University of Light Industry* 21(2): 176-178.
- Wang, Y., Yan, X., Gong, S. and Fu, W. (2002) Two New C-21 Steroidal glycosides from *Cynanchum aurichulatum*, *Chinese Chemical letters* 13(6): 543-546.
- Gu, X. J., Yao, N., Qian, S. H., Li, Y. B. and Li, P. (2009) Four New C21 Steroidal glycosides from the roots of *Cynachum auriculatum*, *Helv. Chim. Acta*, **92**: 88-92.
- 6. 徐凌川,张华,许昌盛 (2003) 白首乌化学成分与药理现代 研究述评,中医药学刊,21(11): 1893-1895.
- 함인혜, 이주영, 윤예진, 양갑식, 태진, 부영민, 김호철, 최 호영 (2007) 국산 및 중국산 白首烏의 Triton WR-1339 유발 高脂血症 흰쥐에 대한 효능 연구, 대한본초학회지 22(4): 279-286.
- Min, Y., Xu, F. and Dong, Y. (2004) Advances in research of chemistry and pharmacology of Bai-shou-wu, *Chinese Wild Plant Resources* 23(2): 8-11.
- 9. 김민자, 송범헌, 남상영, 김인재, 이철희, 윤태 (2005) 백수 오 (이엽우피소)의 무지주 재배방법에 따른 생육 및 수량, 한국약용작물학회지 13(6): 268-272.
- 10. Moon, B. C., Choo, B. K., Cheon, M. S., Yoon, T., Ji, Y., Kim, B. B., Lee, A. Y. and Kim, H. K. (2010) Rapid molecular authentication of three medicinal plant species, *Cynanchum wilfordii, C. auriculatu*m, and *Polygonum multiflorum* by the development of RAPD-derived SCAR markers and multiplex-PCR, *Plant Biotechnol. Rep.* **4**: 1-7.
- 11. 김호경, 김영아, 이아영, 고병섭 (2003) 백수오와 하수오의 패턴분석 연구, 생약학회지 **34**(4): 278-281.
- Kobayashi, T., Urabe, K., Winder, A., Jimenez-Cervantes, C., Imokawa, G, Brewington, T., Solano, F., Garcia-Borron, J. C. and Hearing, V. J. (1994) Tyrosinase related protein 1 (TRP1) functions as a DHICA oxidase in melanin biosynthesis, *EMBO J.* 13, 5818-5825.
- De. Eknamkul, W. and Potduang, B. (2003) Biosynthesis of β-sitosterol and stigmasterol in *Croton sublyratus* proceeds via a mixed origin of isoprene units. *Phytochemistry* 62: 389-398.
- Junior, P. (1986) Acetophenonglucoside aus *Penstemon pin-ifolius*. *Planta Med.* 52: 218-220.
- Hoque, E. (1984) Spruce die-back: Isolation of p-hydroxyacetophenone from diseased shoots of *Picea abies*. *Phytochemistry* 23: 923-925.
- Lin, C. N., Huang, P. L., Lu, C. M., Yen, M. H. and Wu, R. R. (1997) Revised structure for five acetophenones from

Cynanchum taiwanianum. Phytochemistry 4: 1359-1363.

- Akamanchi, K. G, Padmawar, P. A., Thatte, U. M., Rege, N. N. and Dahanukar, S. A. (1999) Synthesis and in-vitro evaluation of platelet aggregation inhibitory activity of paeonol and its analogues. *Pharm. Pharmacol. Commun.* 5: 323-329.
- Lin, Y. L. and Lin, T. C. (1997) Two acetophenone glucosides, cynanonesides A and B, from *Cynanchum taiwanianum* and revision of the structure for cynandione A. J. *Nat. Prod.* **60**: 368-370.
- Meepagala, K. M., Sturtz, G. and Wedge, D. E. (2002) Antifungal constituents of the essential oil fraction of *Artemisia dracunculus* L. Var. dracunculus. *J. Arg. Food Chem.* 50: 6989-6992.
- 20. Faizi, S., Ali, M., Saleem, R. and Irfanullah Bibi, S. (2001) Complete <sup>1</sup>H and <sup>13</sup>C NMR assignments of stigma-5-en-3-Oβ-glucoside and its acetyl derivative. *Magn. Reson. Chem.* **39**: 399-405.
- Nord, L. I., Vaag, A. and Duus, J. O. (2004) Quantification of organic and amino acids in beer by <sup>1</sup>H NMR Spectroscopy. *Anal. Chem.* **76**: 47901-4798.
- 22. Tsukamoto, S., Hayashi, K. and Mitsuhashi, H. (1985) The structures of six glycosides, wilfoside C1N, C2N, C3N, C1G, C2G and C3G, with novel sugar chain containing a pair of optically isomeric sugars. *Tetrahedron* **41**: 927-934.

(2010. 11. 5 접수; 2010. 11. 16 심사; 2010. 11. 23 게재확정)