

형질전환된 각질형성세포에서 생약추출물에 의한 NF-κB 활성화 억제효과 탐색

안광석 · 김성기¹ · 문기영² · 한범수³ · 강삼식 · 김영식*

서울대학교 천연물과학연구소/약학대학, ¹한국화학연구원,

²광주보건대학 임상병리과, ³농업생명공학연구원 신기능소재개발과

Screening of Crude Drugs for the Inhibitory Effect on NF-κB Activation in Transfected HaCaT Cells

Kwang Seok Ahn, Seong-Kie Kim¹, Ki-Young Moon², Bum-Soo Hahn³,
Sam Sik Kang, and Yeong Shik Kim*

Natural Products Research Institute, College of Pharmacy,

Seoul National University, 28 Yeonkun-Dong, Jongno-Ku, Seoul 110-460, Korea

¹Korea Research Institute of Chemical Technology, Daejeon 305-343, Korea

²Department of Clinical Pathology, Kwangju Health College, 683-3 Shinchang-Dong, Kwangsan-Ku, Kwangju 506-701, Korea

³Metabolic Engineering Division, National Institute of Agricultural Biotechnology, Suwon 441-707, Korea

Abstract – NF-κB (nuclear factor- kappa B) plays a particularly central role in epidermal biology. It has been established that ultraviolet radiation (UVR) is one of the mechanisms to induce the activation of NF-κB in human skin. We previously demonstrated that melanogenic inhibitors may act through the inhibition of NF-κB activation in keratinocytes. In order to find another type of melanogenic inhibitors of NF-κB activation, various kinds of the extracts from crude drugs (30 μg/ml) were preincubated with transfected HaCaT cells for 3 hrs and then UVR (60 mJ/cm²) was irradiated. UVR-exposed cells were incubated for another 6 hrs to measure the NF-κB activity. NF-κB activation was measured with the secretory alkaline phosphates (SEAP) reporter gene assay using a fluorescence detection method. Among natural products, *Lycium chinense*, *Acanthopanax senticosus*, *Angelica koreana*, *Kalopanax pictus* and *Asparagus cochinchinensis* were the most potent inhibitors of NF-κB activation by UVR. These observations suggest that some crude drugs might act partially through the modulation of the synthesis of melanotrophic factors to decrease melanogenesis in keratinocytes.

Key words – Transfected HaCaT Cells, Ultraviolet radiation, Nuclear factor-kappa B activity, Melanotrophic factors, Melanogenesis

피부는 종종 염증을 일으키는 다양한 화합물이나 외부의 자외선 조사(UVR)으로부터 첫번째로 표적이 되는 인체기관이다. 특히, 피부의 과색소 침착 과정에서 UVR에 의한 멜라닌화 (melanogenesis)가 유도된다다는 것은 잘 알려진 사실이다.^{1,2)} 각질형성세포와 멜라닌세포는 상피의 멜라닌단위로 되어진 기능적 복합체를 구성하고 있다. 멜라닌 생성과정을 자세히 살펴보면 멜라닌 세포에서 멜라닌이 만들어지지만, 이렇게 형성된 멜라닌은 멜라닌 세포에서 그대로 가

지고 있지 않고 이웃하고 있는 각질 형성 세포로 이동을 하게 된다. 반면에 각질형성세포는 멜라닌세포의 증식, 피부의 수상화(dendricity), 멜라닌 형성에 영향을 주는 것으로 알려져 있다.³⁻⁵⁾

Nuclear factor-kappaB (NF-κB)는 세포의 성장, 분화, 발생 등에 관계된 많은 유전자의 전사활성인자(transcriptional activator)로써 특별히 다양한 면역과 염증반응에 중요한 역할을 수행하고 있다.⁶⁻⁹⁾ 이중에서 피부세포를 살펴보면, 자극이 없는 상태의 각질 형성 세포에서 세포질에 있는 IκB는 NF-κB와 결합되어 핵으로 이동하는 것을 억제하고 있다. 그러나, 외부로부터 신호를 받게 되면 (예, TNF-α, lipo-

*교신저자(E-mail) : kims@plaza.snu.ac.kr
(FAX) : 02-765-4768

polysaccharides, UVR, cytokines), I κ B는 인산화(phosphorylation)와 분해 과정을 거치면서 활성화된 NF- κ B를 이끌어낸다.¹⁰⁾ 이러한 과정을 거치면서 각질 형성 세포에 활성화된 NF- κ B는 멜라닌 세포에 영향을 미치는 세포외부 신호전달 물질의 분비에 관여하고 있는 유전자를 변이시키거나 변경할 수가 있다.¹¹⁻¹⁴⁾ 저자들은 각질 형성 세포에서 UVR에 의해 증가된 NF- κ B의 활성화를 억제함으로써 멜라닌 형성 과정도 함께 저해할 수 있다는 결과를 이미 얻었다.^{15,16)} 또한, 항산화작용을 가지고 있는 멜라닌화 저해제가 interlukin-6의 분비를 저해 시키면서 UV에 의한 NF- κ B의 활성화를 저해시키는 것을 확인하였다.^{17,18)} 이에 본 연구팀은 식물자원으로부터 NF- κ B 활성화 저해물질들을 탐색하고자 200여 가지 약용 추출물을 대상으로 활성을 검색하여 10여종의 시료가 유의성 있는 결과를 보여줌을 확인하여 이를 보고하고자 한다.

재료 및 방법

실험재료 및 시료의 조작 – 국내 한약 재료상에서 구입한 약용 식물들을 충분한 양의 메탄올에 7일간 실온에서 침제한 후 여과·감압·농축하여 메탄올 추출물을 얻었으며 더 이상의 조작 없이 검체로 사용하였다.

검액조제 – 시료로 사용한 천연물은 DMSO에 먼저 녹인 후, 저장용액으로 -20°C에 보관하였다가 세포에 투여하기 전 실험농도 (30 μ g/ml)에 알맞게 DMEM 배지로 조정한 후 사용하였다.

세포주 및 세포배양 – 인간 HaCaT 세포는 Dr. Norbert E. Fusenig (German Cancer Research Center, Heidelberg, Germany) 의해서 죽지 않게 만들어진 각질형성세포이다.¹⁹⁾ 형질전환된 HaCaT 세포의 선별을 위해서 genetin (500 μ g/ml)을 넣어주고 세포는 37°C, 5%, CO₂의 조건을 갖춘 CO₂ 세포배양기에서 배양되었다. 사용된 배양 배지는 10% fetal bovine serum (Gibco Co.)^o 포함된 DEME 배지에 penicillin-streptomycin (Sigma Chemical Co., USA)을 첨가하였으며, 약 24 시간 주기로 DMEM 배양액을 교체하였다.

MTT 측정 – 적정수의 세포를 180 μ l의 배지에 부유시켜 96-well plate에 접종하였다. 난용성 시료는 0.02% DMSO (dimethyl sulfoxide)에 용해시키고, 수용성 시료는 PBS (phosphate buffered saline)에 용해시킨 후 20 μ l씩 각 well에 가하여 시료의 최종 농도는 well당 각각 30 μ g/ml이 되도록 하였다. 한 종류 농도군에 대해서는 5 wells을 동일한 조건으로 사용하며, 나머지는 약물 대신 PBS만을 20 μ l 첨가하였다. 형질 전환된 HaCaT 세포와 약물이 접종된 plate를 CO₂ 배양기에 배양 후, 0.1 mg의 MTT (Sigma M 2128)

를 모든 well에 가해주고 다시 배양기에서 6시간 더 배양하였다. 배양 종료 후에 각 well의 바닥에 형성된 formazan 결정이 흐트러지지 않도록 하기 위하여 plate를 원심 분리한 후 배지를 모두 제거하였다. 배지가 제거된 각 well에 DMSO를 200 μ l씩 가한 후에 formazan 결정이 녹을 때까지 약 10 분간 가볍게 진탕해 주고 바로 microplate reader로 540 nm에서의 흡광도를 측정하였다. 이 흡광도는 MTT가 세포에 의해 formazan (blue)으로 분해된 양을 나타내며, 따라서 각 well에 살아있는 세포 (viable cells) 수와 비례한다.

NF- κ B 활성도 측정 – NF- κ B 활성을 측정하기 위한 형질 전환된 세포수 (2×10^5)를 계수하여 12-well plate에 24시간 배양하고, Dulbeco-PBS로 2번 닦아준 후에, 새로운 배지를 넣고 각각의 시료 (30 μ g/ml)를 넣고 2시간 배양해주고 (대조군으로서, 바로 초기에 30 μ l 배지를 취하여 65°C에서 6분 끓여준 후 냉동시켰다.) 2시간이 지난 후, HaCaT 세포에 직접 UVR [Spectrolinker XL-1000 UV (Spectronics Co., USA)]을 60 mJ/cm²의 세기로 조절하여 조사하였다. 6시간 배양 시킨 후, 30 μ l 배지를 취하여 65°C에서 6분 끓여준 다음 냉동시켰다. 냉동시킨 배지를 실온에서 녹인 후에, FluoroNunc™ plate (Nunc Co.)에 25 μ l씩 넣고, 1X SEAP 완충용액을 (25 μ l) 넣고 진탕시킨 후에 37°C에서 15분 방치 후에 2X SEAP (100 μ l)을 넣고 다시 진탕시켜 주었다. FluoroNunc™ plate를 암실에 놓고, 10 mM MUP (10 μ l)를 첨가하였다. FluoroNunc™ plate를 빛이 들어가지 않게 호일로 감싼 후에 37°C에 1시간 방치하였다. 이 Fluoro Nunc™ plate를 형광분석계(Molecular Devices, Gemini XS)를 이용하여 360 nm와 449 nm에서 RFU값을 읽었다.¹⁶⁾

통계방법 – 모든 실험의 측정치는 Student's *t*-test로 통계 처리하여 대조군과의 유의성 차를 검정하였다.

결과 및 고찰

각질 형성 세포에서 메탄을 생약추출물이 UVR에 의한 NF- κ B 활성화 저해 효과 – 여러 가지의 생약추출물에 대한 NF- κ B 활성화에 미치는 영향을 알아보기 위하여 우선적으로, 각각 시료에 대한 세포독성을 확인하였다. 각 시료들의 농도는 30 μ g/ml로 처리하고, 세포에 UVR을 쬐어 6시간 배양한 후에 MTT 측정 방법으로 세포의 독성을 관찰하였다. 이러한 농도와 시간에서는 대조군과 실험군에서 시료와 UVR에 의한 세포독성은 보여주지 않았다. 따라서, HaCaT 세포에서 NF- κ B 활성화의 억제작용은 세포독성의 의한 저해 작용이 아닌, 생약 추출물에 의한 작용이라고 할 수가 있다. 여러 가지 생약 추출물을 가지고 NF- κ B 활성화의 억제작용을 측정하였다. 60% 이상의 NF- κ B 활성화 억

Table I. Inhibitory effect of various methanol extracts (30 µg/ml) on NF-κB activity by UVR (60 mJ/cm²) in transfectant HaCaT cells

학명(생약명)	과명	NF-κB Inhibition (RFU)	(%)
<i>Acanthopanax senticosus</i> (가시오가피)	Araliaceae	7.6	90
<i>Acanthopanax sessiliflorur</i> (오가피)	Araliaceae	7.9	81
<i>Aconitum ciliare</i> (초오)	Ranunculaceae	7.9	81
<i>Aconitum carmichaeli</i> (부자)	Ranunculaceae	9.8	18
<i>Adenophora remotiflora</i> (제니)	Campanulaceae	8.9	46
<i>Agastache rugosa</i> (작향)	Labiatae	9.7	23
<i>Alpinia katsumadai</i> (초두구)	Zingiberaceae	8.9	48
<i>Amomum tsao-ko</i> (초과)	Zingiberaceae	9.6	28
<i>Amomum xanthioides</i> (사인)	Zingiberaceae	9.2	37
<i>Angelica dahurica</i> (백지)	Umbelliferae	9.6	28
<i>Angelica gigas</i> (당귀)	Umbelliferae	8.1	74
<i>Angelica koreana</i> (강활)	Umbelliferae	8.1	74
<i>Angelica tenuissima</i> (고본)	Umbelliferae	8.8	52
<i>Aralia cordata</i> (독활)	Araliaceae	8.2	69
<i>Areca catechu</i> (빈령자)	Palmae	9.9	14
<i>Arisaema amurense</i> (천남성)	Araceae	8.8	50
<i>Asparagus cochinchinensis</i> (천문동)	Liliaceae	7.6	90
<i>Belamcanda chinensis</i> (사간)	Iridaceae	11.4	NI
<i>Biota orientalis</i> (측백엽)	Cupressaceae	9.1	42
<i>Bupleurum falcatum</i> (시호)	Umbelliferae	9.7	23
<i>Celosia argentea</i> (청상자)	Amaranthaceae	12.1	NI
<i>Citrus unshiu</i> (청피)	Rutaceae	9.6	26
<i>Cnidium officinale</i> (천궁)	Umbelliferae	8.7	55
<i>Commiphora molmol</i> (몰약)	Burseraceae	13.8	NI
<i>Cornus officinalis</i> (산유수)	Cornaceae	9.3	35
<i>Croton tiglium</i> (파두)	Euphorbiaceae	10.7	NI
<i>Curcuma longa</i> (율금)	Zingiberaceae	8.6	60
<i>Cuscuta chinensis</i> (토사자)	Convolvulaceae	10.5	NI
<i>Dendrobium nobile</i> (석곡)	Orchidaceae	8.7	53
<i>Dioscorea tokoro</i> (해)	Dioscoreaceae	11.1	NI
<i>Diospyros kaki</i> (사체)	Ebenaceae	9.8	18
<i>Eriobotrya japonica</i> (비파엽)	Rosaceae	10.6	NI
<i>Forsythia viridissima</i> (연교)	Oleaceae	9.4	NI
<i>Gentiana macrophylla</i> (진교)	Gentianaceae	11.1	31
<i>Ginkgo biloba</i> (백과)	Ginkgoaceae	9.9	14
<i>Imperata cylindrica</i> (모근)	Gramineae	10.8	NI
<i>Isatis tinctoria</i> (판란)	Cruciferae	11.6	NI
<i>Kalopanax pictus</i> (해동피)	Araliaceae	8.2	69
<i>Kochia scoparia</i> (지부자)	Chenopodiaceae	8.3	71
<i>Lebedourilla seseloides</i> (방풀)	Umbelliferae	9.3	35
<i>Lycium chinense</i> (구기자)	Solanaceae	7.7	86
<i>Lycopus coreanus</i> (택란)	Labiatae	8.6	59

Table I. Continued

학명(생약명)	과명	NF-κB Inhibition (RFU)	(%)
<i>Melia azedarach</i> (천련자)	Meliaceae	9.8	18
<i>Momordica cochinchinensis</i> (목별자)	Cucurbitaceae	12.5	NI
<i>Morinda officinalis</i> (파극천)	Rubiaceae	10.9	NI
<i>Morus alba</i> (상백피)	Moraceae	11.5	NI
<i>Morus alba</i> (상심자)	Moraceae	10.6	NI
<i>Morus alba</i> (상엽)	Moraceae	10.4	NI
<i>Persicaria tinctoria</i> (청대)	Polygonaceae	10.1	NI
<i>Phyllostachys bambusoides</i> (천축황)	Gramineae	9.9	14
<i>Phytolacca esculenta</i> (상륙)	Phytolaccaceae	10.6	NI
<i>Pinus densiflora</i> (솔잎분말)	Pinaceae	9.7	23
<i>Pinus densiflora</i> (호박)	Pinaceae	10.2	NI
<i>Piper nigrum</i> (후추)	Piperaceae	8.7	55
<i>Plantago asiatica</i> (차전자)	Plantaginaceae	10.2	NI
<i>Quisqualis indica</i> (사군자)	Combretaceae	8.8	50
<i>Rhus javanica</i> (오배자)	Anacardiaceae	9.9	14
<i>Rubia alkane</i> (천초근)	Rubiaceae	10.1	NI
<i>Sanguisorba officinalis</i> (지유)	Rosaceae	9.4	30
<i>Saussurea lappa</i> (목향)	Compositae	10.4	NI
<i>Scirpus flaviatilis</i> (삼릉)	Cyperaceae	12.2	NI
<i>Smilax china</i> (토복령)	Liliaceae	10.1	10
<i>Sophora subprostrata</i> (산두근)	Leguminosae	8.8	50
<i>Spirodela polyrhiza</i> (부평)	Lemnaceae	10.6	NI
<i>Torilis japonica</i> (사상자)	Umbelliferae	10.1	10
<i>Tribulus terrestris</i> (질려자)	Zygophyllaceae	10.2	NI
<i>Triticum aestivum</i> (부소맥)	Gramineae	10.4	NI
<i>Vitex rotundifolia</i> (만형자)	Verbenaceae	12.5	NI
<i>Xanthium strumarium</i> (창이자)	Compositae	10.1	NI
<i>Zizyphus jujuba</i> (산조인)	Rhamnaceae	9.2	38

※ RFU stands for relative fluorescence unit

※ NI (No Inhibition)

제 작용이 있는 생약 추출물로서는 구기자, 율금, 독활, 오가피, 가시오가피, 해동피, 강활, 당귀, 지부자, 천문동, 초오를 선별할 수가 있었다. 또한, 다른 실험실에서도 139종의 메탄을 생약 추출물에 대한 라디칼 소거활성을 조사하여 이 중에서 구기자와 해동피 추출물이 대조군에 비하여 80% 이상 강한 라디칼 소거 활성을 나타내었다.²⁰⁾ 이러한 결과는 우리의 NF-κB 활성화 억제작용과도 유사한 경향성을 확인할 수가 있었다. 따라서 강한 NF-κB 활성화의 억제작용이 있는 생약추출물들은 역시, 항산화효과 특성도 가지는 식물로서, 이러한 천연물들을 이용하면 피부질환 치료제나 미백제로 개발하는데 있어서 유용한 정보가 될 것으로 생각되어지고 있다 (Table I).

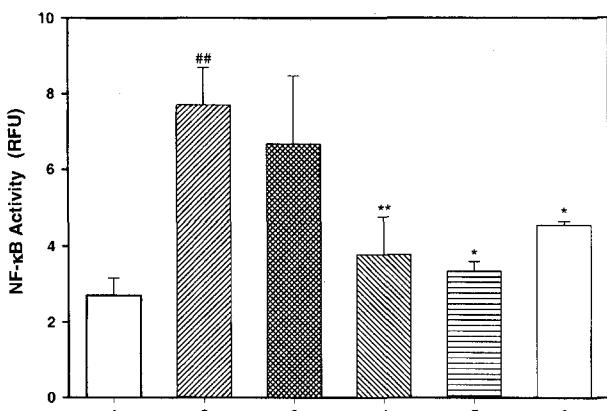


Fig. 1. Suppression of UV-upregulating NF-κB activity in transfectant HaCaT cells by further purified compounds from *Acanthopanax senticosus*.

1. UV-irradiated; 2. UV-unirradiated control; (3-6) compounds-treated before UV-irradiation; 3. scoparone; 4. caepensin; 5. fraxidin; 6. 1-eicosanol. Data are expressed as mean \pm SD (n=3). Significant differences in NF-κB activities between UV-irradiated and compounds-treated before UV irradiation are indicated by *p<0.05 and **p<0.01. Significant differences in NF-κB activities between UV-irradiated samples and UV-unirradiated control are indicated by #p<0.01.

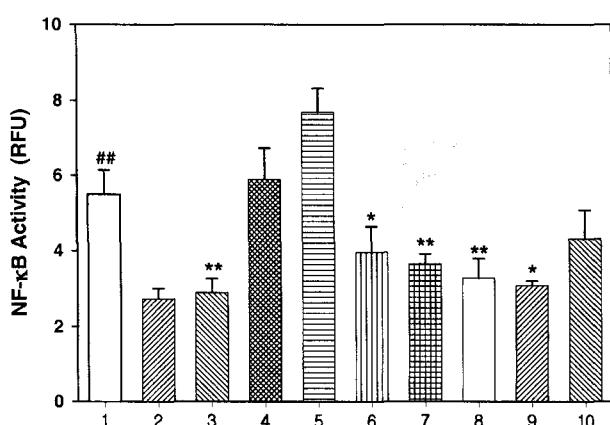


Fig. 2. Suppression of UV-upregulating NF-κB activity in transfectant HaCaT cells by other region extracts from *Rosa davurica* Palls.

1. UV-irradiated; 2. UV-unirradiated control; 3. 10 mM kojic acid; (4-11) the extracts from the part of *Rosa davurica* Palls (생열귀) before UV-irradiation; 4. leaves; 5. stems; 6. roots; 7. fruits; 8. extracts from *Rhynchosia volubilis* (쥐눈이콩껍질); 9. extracts from *Hericium erinaceum* (노루궁둥이버섯); 10. extracts from *Astragalus membranaceus* (Fischer) Bunge (황기). Data are expressed as mean \pm SD (n=3). Significant differences in NF-κB activities between UV-irradiated and samples treated before UV irradiation are indicated by *p<0.05 and **p<0.01. Significant differences in NF-κB activities between UV-irradiated and UV-unirradiated control are indicated by #p<0.01.

각질형성세포에서 다종 생약분획물이 UVR에 의한 NF-κB 활성화 억제효과 – 더 나아가 아주 강한 NF-κB 활성화 억제 작용을 지닌 오가피와 같은 추출물을 좀더 분리하여 단일 화합물 4가지를 가지고 NF-κB 활성화의 억제작용을 관찰하였다. 단일 화합물 중에서 scoparone을 제외하고 나머지 3종류의 화합물 (caepensin, fraxidin, 1-eicosanol)에서 높은 활성 억제효과를 가지는 것을 알 수가 있었다 (Fig. 1). 생열귀는 민간에서 식용으로 쓰이며, 뿌리와 열매는 건위이기, 양혈조경, 소화불량, 기대복사, 위통, 월경부조 등의 치료에 사용하는 유용한 약용 식물로서 보고하고 있다.²¹⁾ 생열귀 열매는 ascorbic acid (344~911 mg/100 g)가 레몬보다 10~30배 가량이나 높고, 당근보다 β-carotene (208~286 mg/100 g)이 8~10배 가량 높다는 연구결과가 보고 되었는데,²²⁾ 우리는 생열귀 잎, 줄기, 열매, 뿌리의 추출물을 가지고 실험을 수행하였다. 이중에서 뿌리와 열매부분에서 강한 NF-κB 활성화 억제 작용을 확인할 수가 있었다. 따라서 전에 보고된 결과와 유사하게 생열귀의 뿌리와 열매부분에서 활성 물질이 다양으로 함유 되었을 것으로 생각한다. 또한, 황기,²³⁾ 노루궁둥이버섯의 메타놀 추출물에서도 전반적인 억제 작용을 확인할 수가 있었다 (Fig. 2).

결 론

인간피부에서 자외선에 의한 NF-κB 활성화에 어떠한 영향을 미치는지를 측정하기 위해서 각질 형성 세포에 메탄 올 생약 추출물을 처리한 후, 형광측정법을 이용하여 NF-κB 활성도를 측정하여 다음과 같은 결과를 얻었다. 여러 가지 종류의 생약 추출물들이 높은 NF-κB 저해활성을 가지는 것으로 나타내었다. 그 중에서도 가시오가피의 추출물이 제일 높은 활성저해효과를 가지고 있었고, 이러한 가시오가피의 높은 활성은 자외선에 의해 생성된 라디칼의 소거작용에 기인하는 것으로 생각되어진다. 다음으로 생열귀 식물의 서로 다른 부위의 추출물에 대한 NF-κB 활성화에 어떠한 영향을 미치는지를 측정해 본 결과 뿌리와 열매 부위에서 아주 강한 활성억제효과를 보였다. 이로서 뿌리와 열매에서 라디칼 소거작용 성분이 대량으로 함유되었을 것으로 생각이 되어 진다. 이러한 효과는 자외선에 의해서 증가되는 NF-κB 활성을 억제함으로써 피부에서 유도되는 melanotrophic factor를 억제하므로 과색소 침착을 억제하고 피부질환을 치유하는데 사용될 수가 있을 것으로 사료되어진다. 따라서 각질 형성 세포에서 자외선에 의한 NF-κB의 활성화를 억제 시키는 생약을 탐색함으로써 초기의 작용기전을 밝혀내고 NF-κB 활성화에 따른 과색소 침착이나 피부염증을 예방하는 생약을 찾을 수 있을 것으로 판단된다. 이러한

결과로부터 천연물로부터 피부질환 치료제 및 미백제 개발을 수행하는데 있어서 유용한 정보를 제공할 것으로 사료 되어진다.

감사의 말씀

본 연구는 보건복지부 천연물신약개발사업(01-PJ2-PG6-01NA01-002)의 지원으로 수행되었으며 이에 감사 드립니다.

인용문헌

1. Aberdam, E., Romero, C. and Ortonne, J.P. (1993). Repeated UVB irradiations do not have the same potential to promote stimulation of melanogenesis in cultured normal human melanocytes. *J. Cell. Sci.* **106**(Pt 4), 1015-1022.
2. Ramirez-Bosca, A., Bernd, A., Werner, R., Dold, K. and Holzmann, H. (1992). Effect of the dose of ultraviolet radiation on the pigment formation by human melanocytes in vitro. *Arch. Dermatol. Res.* **284**(6): 358-362.
3. Seiberg, M., Paine, C., Sharlow, E., Andrade-Gordon, P., Costanzo, M., Eisinger, M. and Shapiro, S.S. (2000). The protease-activated receptor 2 regulates pigmentation via keratinocyte-melanocyte interactions. *Exp. Cell. Res.* **254**(1): 25-32.
4. Donati, P., Survele-Bazeille, J.E., Thody, A.J. and Taieb, A. (1993). Growth and differentiation of normal human melanocytes in a TPA-free, cholera toxin-free, low-serum medium and influence of keratinocytes. *Arch. Dermatol. Res.* **285**(7) 385-392.
5. Saliou, C., Kitazawa, M., McLaughlin, L., Yang, J.P., Lodge, J.K., Tetsuka, T., Iwasaki, K., Cillard, J., Okamoto, T. and Packer, L. (1999). Antioxidants modulate acute solar ultraviolet radiation-induced NF-kappa-B activation in a human keratinocyte cell line. *Free. Radic. Biol. Med.* **26**(1-2): 174-183.
6. Baeuerle, P.A. and Henkel, T. (1994). Function and activation of NF-kappa B in the immune system. *Annu. Rev. Immunol.* **12**: 141-179.
7. Baeuerle, P.A. and Baichwal, V.R. (1997). NF-kappa B as a frequent target for immunosuppressive and anti-inflammatory molecules. *Adv. Immunol.* **65**: 111-137.
8. Wulczyn, F.G., Krappmann, D. and Scheidereit, C. (1996). The NF-kappa B/Rel and I kappa B gene families: mediators of immune response and inflammation. *J. Mol. Med.* **74**(12): 749-769.
9. Auphan, N., DiDonato, J.A., Rosette, C., Helmberg, A. and Karin, M. (1995). Immunosuppression by glucocorticoids: inhibition of NF-kappa B activity through induction of I kappa B synthesis. *Science* **270**(5234): 286-290.
10. Baldwin, A.S., Jr. (1996). The NF-kappa B and I kappa B proteins: new discoveries and insights. *Annu. Rev. Immunol.* **14**: 649-683.
11. Birchall, N., Orlow, S.J., Kupper, T. and Pawelek, J. (1991). Interactions between ultraviolet light and interleukin-1 on MSH binding in both mouse melanoma and human squamous carcinoma cells. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* **175**(3): 839-845.
12. Wintzen, M., Yaar, M., Burbach, J.P. and Gilchrest, B.A. (1996). Proopiomelanocortin gene product regulation in keratinocytes. *J. Invest. Dermatol.* **106**(4): 673-678.
13. Kadono, S., Manaka, I., Kawashima, M., Kobayashi, T. and Imokawa, G. (2001). The role of the epidermal endothelin cascade in the hyperpigmentation mechanism of lentigo senilis. *J. Invest. Dermatol.* **116**(4): 571-577.
14. Gilchrest, B.A., Park, H.Y., Eller, M.S. and Yaar, M. (1996). Mechanisms of ultraviolet light-induced pigmentation. *Photochem. Photobiol.* **63**(1): 1-10.
15. Moon, K.Y., Ahn, K.S., Lee, J. and Kim, Y.S. (2001). Kojic acid, a potential inhibitor of NF-kappaB activation in transfectant human HaCat and SCC-13 cells. *Arch. Pharm. Res.* **24**(4): 307-311.
16. Moon, K.Y., Hahn, B.S., Lee, J. and Kim, Y.S. (2001). A cell-based assay system for monitoring NF-kappaB activity in human HaCat transfectant cells. *Anal. Biochem.* **292**(1): 17-21.
17. Ahn, K.S., Moon, K.Y., Lee, J. and Kim, Y.S. (2003). Downregulation of NF-kB activation in human keratinocytes by melanogenic inhibitors. *J. Derm. Sci.* **31**: 193-201.
18. Chung, J. H., Youn, S. H. and Koh, W. S. (1996). Ultraviolet B irradiation-enhanced interleukin (IL)-6 production and mRNA expression are mediated by IL-1 alpha in cultured human keratinocytes. *J. Invest. Dermatol.* **106**: 715-720.
19. Boukamp, P., Petrussevska, R. T., Breitkreutz, D., Hornung, J., Markham, A. and Fusenig, N. E. (1998). Normal keratinization in a spontaneously immortalized aneuploid human keratinocyte cell line. *J. Cell. Biol.* **106**(3): 761-771
20. Na, M.K., An, R.B., Lee, S.M., Hong, N.D., Yoo, J.K., Lee, C.B., Kim, J.P. and Bae, K.H. (2001). Screening of crude drugs for antioxidative activity. *Kor. J. Pharmacogn.* **32**(2): 108-115.
21. 육창수(1989). 원색한국약용식물도감, 272, 아카데미서적, 서울
22. 신국현, 정한숙, 조선행(1995). 생열귀나무 열매의 비타민 함량. 한국약용·작물학회지, **3**: 21-24.
23. 우원홍, 김정훈, 문연자, 이성원, 이승연, 박정숙(2002). 황기 부탄을 분획물이 생위의 세포성 면역기능에 미치는 영향. 약학회지, **46**(1): 52-57.

(2003년 5월 15일 접수)