Analysis of the Component and Immunological Efficacy of *Chamaecyparis obtusa* Leaf Extract

Joung Hee Kim¹, Syng-Ook Lee², Kook Bae Do³, Won Dae Ji³, Sun Gun Kim⁴, Young Doo Back⁵, Keuk-Jun Kim¹

¹Department of Biomedical Laboratory Science, Daekyeung University, Gyeongsan, Korea

²Department of Food Science and Technology, Keimyung University, Daegu, Korea

³Mediway Korea Co., Ltd., Gyeongsan, Korea

⁴Traditional Korean Medicine Technology Division R&D Department Herbal Medicine Team, Gyeongsan, Gyeongbuk, Korea

⁵Department of Clinical Pathology, Daegu Health College, Daegu, Korea

편백나무 잎 추출물의 성분분석과 면역효능에 관한 연구

김정희¹, 이승욱², 도국배³, 지원대³, 김선건⁴, 백영두⁵, 김극준¹

¹대경대학교 임상병리과, ²계명대학교 자연과학대학 식품가공학전공, ³㈜메디웨이코리아, ⁴한약진흥재단 천연물 의학팀, ⁵대구보건대학교 임상병리과

Chamaecyparis obtusa (CO) has recently been attracting attention because of its beneficial effects on skin allergies, atopic dermatitis, and skin diseases, such as acne and eczema. In the present study, the extract from CO leaf grown in Jangseong gun, Jeollanam-do, Korea was evaluated for its anti-oxidant, anti-inflammatory, and anti-allergic effects *in vitro*. The total polyphenol content of the CO leaf extract was 25.89 ± 0.31 mg gallic acid equivalents (GAE)/g. Gas-chromatography mass-spectrometry (GC-MS) analysis revealed the presence of six compounds in the CO leaf extract: α -terpinene (3.03 mg/g), α -terpineol (9.48 mg/g), limonene (5.96 mg/g), borneol (59.78 mg/g), myrcene (4.85 mg/g), and sabinene (11.31 mg/g). The RC_{50} values of the CO leaf extract for H_2O_2 and ABTS radical were 5.47 ± 0.13 mg/mL and 4.00 ± 0.01 mg/mL, respectively. In addition, the CO leaf extract showed significant inhibitory effects on lipopolysaccharide-induced nitric oxide production in RAW 264.7 cells and IgE-induced release of β -hexosaminidase (degranulation) in mast-cell like RBL-2H3 cells. The cell viability assay showed that the CO leaf extract (100~800 μ g/mL) did not affect the viability of human normal skin fibroblast CCD-986sk cells significantly. Overall, these results suggest that the CO leaf extract is a potential functional cosmetic ingredient that can exert anti-oxidant, anti-inflammatory, and anti-allergic effects.

Key words: Anti-inflammation, Anti-allergy, Anti-oxidant, *Chamaecyparis obtusa*

Corresponding author: Keuk-Jun Kim
Department of Biomedical Laboratory Science,
Daekyeung University, 65 Danbuk 1-gil,
Jain-myeon, Gyeongsan 38547, Korea
Tel: 82-53-850-1266
Fax: 82-53-850-1496
E-mail: biomed@tk.ac.kr

This is an Open Access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution Non-Commercial License (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0>) which permits unrestricted non-commercial use, distribution, and reproduction in any medium, provided the original work is properly cited.

Copyright © 2018 The Korean Society for Clinical Laboratory Science. All rights reserved.

Received: December 7, 2017
Revised 1st: December 28, 2017
Revised 2nd: January 6, 2018
Revised 3rd: January 16, 2018
Accepted: January 23, 2018

서 론

편백(*Chamaecyparis obtusa*, CO)은 히노끼(*hinoki*)나무로 일반적으로 알려져 있고, 측백나무과(*Cupressaceae*) 편백속(*Chamaecyparis*)에 속하며 중국, 일본, 한국에서 자란다 [1]. 편백나무 목재는 욕조, 가구 및 베개 충전재 제조, 오일 공급

원으로 사용되고 있으며, 편백나무 잎 추출물은 다양한 생물학적 활성이 있어 의학의 자연적 근원으로 여겨왔으며 요로감염의 치료효과와 강력한 항균활성 및 항염활성 등이 보고되었다 [2-5]. 또한 최근 편백나무에서 추출한 bioflavonoid의 경우 신경보호 작용이 있다고 보고되었으며 [6], monoterpenoids, sesquiterpenoids, flavonoids와 bioflavonoids 등은 편백나

무 앞에서 추출한 다양한 종류의 생물학적 활성물질로도 잘 알려져 있다[7-9]. 그러나 국내 전라남도 장성 지역 편백나무 잎 추출물의 항염 및 항알레르기 효과에 대해서는 보고된 바가 없다. Haratake 등[10]은 피부 민감화의 경우 피부장벽 손상으로 표면 수분 함량이 감소되어 각질층의 유연성이 상실된다고 보고하였으며, Kim 등[11]에 따르면 피부 보호막의 기능 저하는 자극성 및 유해성 물질의 피부 침투가 용이해지고 반복되는 자극 누적으로 인해 표피 기능과 구조의 변화를 일으켜 민감성 피부가 된다고 한다. 피부장벽 기능의 손상은 또한 알레르겐의 피부 투과성을 높여서 피부염증을 악화시키는 여건을 만들게 되고 면역학적 기전에 의하여 발생한 피부의 염증 반응은 피부장벽의 손상을 악화시킬 수 있는 것으로 알려져 있다[12]. 한편 피부 민감화 과정의 가장 큰 원인은 ceramide의 감소이며 이를 통해 표피 각질층의 건조가 유도되는 것으로 보고되었으며[13], 외용적 도포를 통한 ceramide 공급은 표피 수분의 함량을 높이고 각질층 정상화에 영향을 미쳐 민감성 피부를 개선하는 것으로 보고되었다[14].

본 연구는 장성 지역 편백나무 잎 추출물의 성분분석 및 생리 활성 탐색을 통해 향후 기능성 화장품, 연고 등의 산업화에 적용 가능성이 있음을 알아보고자 진행하였다.

재료 및 방법

1. 추출

본 연구에 사용된 편백나무 잎 추출물(C&B Cosmetic, Choongnam, Korea)는 장성지역의 편백나무 잎(*Chamaecyparis obtusa* Leaf) 20 kg과 정제수 80 kg을 혼합교반, 밀봉상태 105°C에서 20분간 처리, 멸균하여 진공상태 60°C에서 72시간 가온하여 추출 및 응축수 처리하여 제균 여과(0.2 µm)후 냉장보관 사용하였다. 시판되는 원액으로 구입한 편백나무 잎 추출물은 50°C에서 감압 건조하여 사용하였다.

2. GC-MS (gas chromatography-mass spectrometry)를 이용한 편백나무 잎 추출물의 성분 분석

성분분석은 Bose 등[9]의 크로마토그래피 방법을 이용하여 Shimadzu사의 GCMS-QP2010 Plus 시리즈 GC-MS (Shimadzu, Corp., Kyoto, Japan)로 분석하였다. 분석 컬럼은 길이 30 m, 내경 0.25 mm, 필름 두께 0.25 µm을 사용하였으며, 이동상 가스는 헬륨, 유속은 2.0 mL/min, 시료량은 비분할 주입법으로 8 µL를 주입하였으며, 주입구 온도는 280°C 조건으로 진행하였다. 오븐 온도는 승온 조건으로 60°C에서 1분간 유지 후

10°C/min으로 100°C까지 증가시킨 후 다시 7.5°C/min으로 250°C로 승온하고 3분간 유지한 후 60°C/min으로 280°C까지 승온하여 1.5분간 유지하였다.

3. 총폴리페놀 함량

총폴리페놀 함량 분석방법으로 널리 사용되고 있는 Folin-Denis법[15]을 응용하여 측정하였다. 즉 적절히 희석한 각 추출물 시료 용액에 2배로 희석한 Folin 시약을 동량 첨가하고 잘 혼합하여 3분간 방치한 후 시료와 동량의 10% Na₂CO₃를 서서히 가하였다. 이 혼합액을 1시간 동안 방치한 후 UV/visible spectrophotometer (UVIKON 922, Kontron, Augsburg, Germany)를 사용하여 700 nm에서 흡광도를 측정하였다. 이때 총폴리페놀 함량은 gallic acid를 이용하여 작성한 표준곡선으로부터 구하여 gallic acid equivalents (mg TAE/g extract)로 나타내었다.

4. ABTS radical cation 소거작용 측정 2,2'-Azino-bis(3-ethylbenzothiazoline-6-sulfonic acid (ABTS)) 라디칼 소거 활성

ABTS 라디칼 소거 활성은 ABTS^{•+} cation decolorization assay 방법[16]에 따라 시행하였다. 7 mM ABTS와 2.45 mM potassium persulfate를 최종 농도로 혼합하여 실온 암소에서 24시간 동안 방치하여 ABTS^{•+}을 형성시킨 후 732 nm에서 흡광도 값이 0.70 (±0.02)이 되게 phosphate buffer saline (PBS, pH 7.4)으로 희석하였다. 희석된 용액 990 µL에 추출물 10 µL를 가하여 정확히 1분 동안 방치한 후 734 nm에서 흡광도를 측정하였다. 각 시료 추출물의 라디칼 소거 활성은 시료를 첨가하지 않은 대조군의 흡광도를 1/2로 환원시키는 데 필요한 시료의 농도인 RC₅₀값으로 나타내었다. 이때 활성 비교를 위하여 trolox를 사용하였다.

5. Hydrogen peroxide (H₂O₂) 소거 활성 측정

Lee 등[17]의 방법에 따라 96 well micro plate에 PBS 100 µL와 물에 녹인 시료 20 µL를 넣고 1 mM H₂O₂를 가하여 5분 방치한 다음, 1.25 mM ABTS 30 µL와 PBS에 녹인 1 U/mL peroxidase 30 µL를 첨가하여 37°C에서 10분간 반응시킨 후 405 nm에서 흡광도를 측정하였다. 이때 활성비교를 위하여 ascorbic acid를 사용하였다.

6. Nitric oxide (NO) 생성량 측정

RAW 264.7 세포로부터 생성되는 활성질소 중인 nitric

oxide (NO)의 양은 Green 등[18]의 방법을 이용하여 세포 배양액 중에 존재하는 NO_2^- 형태를 griess reagent와 반응시켜 측정하였다. RAW 264.7 세포를 DMEM 배지에 1×10^5 cells/mL 농도로 96 well plate에 분주한 후 시료를 농도별로 처리하여 24시간 배양하였으며 lipopolysaccharide (LPS) 100 ng/mL를 첨가하여 다시 24시간 배양시켰다. 세포배양 상등액 100 μL 와 griess시약(1% sulfanilamide, 0.1% naphthylethylenediamine in 25% phosphoric acid) 100 μL 를 혼합하여 96 well plates에서 10분간 반응시킨 후 biotek microplate spectrophotometer를 이용하여 540 nm에서 흡광도를 측정하였다. NO_2^- 표준곡선은 NaNO_2 를 농도별로 조제하여 사용하였다.

7. 비만세포의 탈과립(β -hexosaminidase) 측정

RBL-2H3 세포는 10% FBS와 1% antibiotics (penicillin/streptomycin)를 포함하는 DMEM 배지를 사용하여 37°C, 5% CO_2 incubator에서 배양하였다. 24 well-plate에 2×10^5 cells/well로 세포를 분주하고 3시간 후 1 $\mu\text{g/mL}$ 의 DNP-specific IgE (Sigma-Aldrich, St. Louis, MO, USA)로 18시간 동안 감작시키고 PBS로 4회 세척하였다. 이후 incubation buffer (119 mM NaCl, 5 mM KCl, 0.4 mM MgCl_2 , 20 mM HEPES, 40 mM NaOH, 5.6 mM glucose, 1 mM CaCl_2 , 0.1% BSA, pH 7.2)와 시료 각각 0, 100, 200, 400, 800 $\mu\text{g/mL}$ 를 순차적으로 10분간 전 처리한 후 1 $\mu\text{g/mL}$ 의 DNP-bovine serum albumin (DNP-BSA)과 1시간 배양하여 세포를 활성화시켰다. 배양이 끝난 후 원심 분리(12,000 rpm, 10분, 4°C)를 통해 분리한 상층액 25 μL 를 1 mM 기질용액(p-nitrophenyl- β -acetyl-glucosamide in citrate buffer 0.1 M, pH 4.5) 50 μL 와 37°C에서 1시간 반응 시켰다. 반응 후 stop solution (0.1 M $\text{Na}_2\text{CO}_3/\text{NaHCO}_3$, pH 10) 150 μL 를 첨가하여 반응을 정지시켰으며, 405 nm에서 흡광도를 측정하였다[19].

8. 섬유아세포에 대한 세포독성 평가

인간 유래의 섬유아세포인 CCD-986sk 세포는 한국세포주은행(서울, 한국)에서 분양 받아 사용하였으며, 세포는 10% FBS와 1% antibiotics (penicillin/streptomycin)를 함유하는 IMDM 배지를 사용하여 5% CO_2 , 37°C 조건에서 배양하였다. 세포독성을 평가하기 위해 세포를 1×10^4 cells/well의 밀도로 48-well plate에 분주하고 24시간 배양 후, 각 농도별 편백나무 잎 추출물을 24시간 처리하였다. 그 후 MTT 시약(2.5 mg/mL)을 각 well에 25 μL 씩 첨가하여 3시간 배양한 다음, 상층액을 제

거하고 각 well에 생성된 formazan 결정을 DMSO로 용해시켜 550 nm에서 흡광도를 측정하였다. 세포독성은 무처리군의 생존율을 기준으로 각 처리군의 상대적인 세포생존율(cell viability)을 평가하여 계산하였다.

9. 통계 처리

모든 데이터는 최소 3번 반복하여 평균과 표준오차(mean $\pm$ SEM)로 나타내었으며, 통계 분석에는 SPSS statistics 22 (Version 22.0, SPSS Inc., Chicago, IL, USA)가 사용되었다. 또한, 그룹 간의 유의성 차이 검증에는 일원배치 분산분석(one-way ANOVA)을 사용하였으며, Duncan's multiple range test 방법을 통한 사후 검증을 시행하였다. 두 그룹 사이의 비교에는 t-test를 사용하였으며, 유의확률이 p 값이 0.05 미만인 경우 통계적으로 유의한 것으로 판단하였다.

결 과

1. GC-MS (Gas chromatography-mass spectrometry)를 이용한 편백나무 잎 추출물의 주요성분 함량 분석

편백나무 잎 추출물의 주요성분에 대한 함량분석을 위한 검량선은 상관계수(r)를 구하여 직선성을 판단하였으며, 6종 성분에 대한 검량선 작성 결과 상관 계수(r) 값이 0.9997 이상으로 1.0에 가까운 양호한 직선성을 나타내었다. 검액에서의 피크 확인은 표준물질의 피크 머무름 시간을 비교하여 확인하였다. α -Terpinene, α -Terpineol, limonene, borneol, myrcene 및 sabinene 6종의 성분은 5.22분, 5.37분, 8.36분, 10.39분, 10.81분 및 12.34분에 각각 검출되었다(Figure 1). 설정된 GC-MS 분석법으로 편백나무 잎 추출물의 6종 성분에 대한 함량분석을 실시한 결과, α -Terpinene 3.03 mg/g, α -Terpineol 9.48 mg/g, limonene 5.96 mg/g, borneol 59.78 mg/g, myrcene 4.85 mg/g, sabinene 11.31 mg/g로 나타났다(Table 1).

2. 총 폴리페놀 함량

편백나무 잎 추출물의 총 폴리페놀의 함량을 gallic acid를 기준으로 하여 측정하였다(Table 2). Gallic acid로 환산한 편백나무 잎 추출물의 총 폴리페놀 함량은 25.89 ± 0.31 mg GAE/g로 범위로 나타났다.

Figure 1. GC-MS condition of *C. obtusa* (CO) leaf extraction. (A) The pattern of standard compounds. (B) The pattern of CO (1. α -Terpinene; 2. α -Terpineol; 3. limonene; 4. borneol; 5. myrcene; 6. sabinene).

Table 1. Results of chemical composition analysis of *C. obtusa* leaf extract

Components	Analysis of contents (mg/g)					
	α -Terpinene	α -Terpineol	Limonene	Borneol	Myrcene	Sabinene
<i>C. obtusa</i> leaf extract	3.03	9.48	5.96	59.78	4.85	11.31

Table 2. Total polyphenol contents of *C. obtusa* leaf extract

Sample	Total polyphenol contents
<i>C. obtusa</i> leaf extract	25.89 $\pm$ 0.31 mg GAE*/g

*Gallic acid equivalent.

3. 인간 유래의 섬유아세포인 CCD-986sk 세포에 대한 편백나무 잎 추출물의 세포독성

CCD-986sk 세포에 편백나무 잎 추출물을 24시간 처리하여 세포생존율을 확인한 결과, 편백나무 잎 추출물(100~800 μ g/mL)은 CCD-986sk 세포에 대해 유의적인 세포독성을 나타내지 않았다(Figure 2).

4. Hydrogen peroxide (H₂O₂) 소거 활성 측정

편백나무 잎 추출물의 H₂O₂에 대한 저해활성은 RC₅₀와 trolox의 활성과 비교하여 trolox 당량값(trolox equivalent antioxidant capacity, TEAC)으로 나타내었다. 그 결과 편백나무 잎 추출물의 RC₅₀과 TEAC는 각각 5.47 $\pm$ 0.13 mg/mL과 1.35 $\pm$ 0.11 mg TE/g로 나타났다(Table 3).

5. ABTS radical cation 소거작용 측정 2,2'-Azino-bis(3-ethylbenzothiazoline-6-sulfonic acid (ABTS)) 라디칼 소거 활성

편백나무 잎 추출물의 ABTS radical cation 소거활성은

Figure 2. Viability of *C. Obtusa* leaf extracts in CCD-986sk cells. Cell viability was measured by MTT assay. Abbreviation: CO, *Chamaecyparis obtusa*.

RC₅₀와 trolox의 활성과 비교하여 trolox 당량값으로 나타내었다. 그 결과 편백나무 잎 추출물의 RC₅₀과 TEAC는 각각 4.00 $\pm$ 0.01 mg/mL과 5.21 $\pm$ 0.05 mg TE/g로 나타났다(Table 4).

6. 편백나무 잎 추출물에 의해 RAW 264.7 세포에서 LPS로 유도된 Nitric Oxide (NO)의 저해

RAW 264.7 세포에 LPS 100 ng/mL을 처리한 군에서 NO 생성이 28 $\pm$ 0.38 μ M까지 증가하였으나 편백나무 잎 추출물 100 μ g/mL 처리 군에서 NO 생성은 18.34 $\pm$ 0.67 μ M, 편백나무 잎 추출물 200 μ g/mL 처리 군에서 NO 생성은 11.45 $\pm$ 0.57 μ M로 농도 의존적, 유의적으로 감소하였다(Figure 3A). 한편 LPS를 처리한 RAW 264.7 세포의 경우 무처리군 대비 약 60% 정도

Figure 3. Effects of CO on NO production and cell viability in LPS-treated Raw 264.7 cells. Raw 264.7 cells were treated with indicated concentration of *C. obtusa* leaf extract and LPS (100 ng/mL) for 24 h. Results were presented as mean±SE of three independent experiments. * $p<0.05$, *** $p<0.005$, # $p<0.001$ vs LPS control. Abbreviation: CO, *Chamaecyparis obtusa*.

Table 3. Scavenging effects of trolox and *C. obtusa* leaf extract on hydrogen peroxide

Sample	RC ₅₀ *	TEAC (mg TE/g)**
<i>C. obtusa</i> leaf extract	5.47±0.13 mg/mL	1.35±0.11
Trolox	4.86±0.13 µg/mL	-

*Concentration required for 50% reduction of ABTS⁺ at 10 min after starting the reaction.

**Trolox equivalent antioxidant capacity.

Table 4. Scavenging effects of trolox and *C. obtusa* leaf extract on 2,2'-azino-bis (3-ethylbenzthiazoline-6-sulfonic acid) radical (ABTS⁺)

Sample	RC ₅₀ *	TEAC (mg TE/g)**
<i>C. obtusa</i> leaf extract	4.00±0.01 mg/mL	5.21±0.05
Trolox	11.80±0.12 µg/mL	-

*Concentration required for 50% reduction of ABTS⁺ at 1 min after starting the reaction.

**Trolox equivalent antioxidant capacity.

Figure 4. Effect of CO on degranulation in IgE-mediated RBL-2H3 cells. RBL-2H3 cells were incubated with 1 µg/mL of DNP-specific IgE for 18 h. The IgE sensitized cells were preincubated with CO (0–800 µg/mL) for 10 min and then stimulated with 1 µg/mL of DNP-BSA for 1 h. The degranulation was determined by measurement of the activity of β-hexosaminidase in culture media. The value represents mean±SE of three different experiments. ** $p<0.01$, *** $p<0.005$, # $p<0.001$ vs. DNP-BSA treated group. Abbreviation: CO, *Chamaecyparis obtusa*.

의 세포생존율을 보였으나, 추출물을 함께 처리한 세포의 경우 세포생존율이 유의적인 증가를 보였다(Figure 3B).

7. 편백나무 잎 추출물이 IgE에 감작된 RBL-2H3 세포에서 항 알레르기 효과

편백나무 잎 추출물의 항 알레르기 작용을 보기위해 자극된 DNP-specific IgE에 대한 β-hexosaminidase는 편백나무 잎 추출물의 농도 의존적으로 감소되었다(Figure 4).

고 찰

본 연구는 전라도 장성지역의 편백나무 잎 추출물을 사용하여 *in vitro*에서 항염증 및 항알레르기 효과를 보고자 연구를 진행하였다. Lee 등[20]의 선행연구에서는 에틸아세테이트 분획을 당 제거한 아글리콘 분획의 HPLC 정량분석 결과 quercetin 성분이 83.9%, taxifolin 9.26%, kaempferol 6.77%로 나타났으나 총 폴리페놀함량에 관한 결과는 없었다. 본 연구에서는 편

백나무 잎을 열수 추출한 편백나무 잎 추출물의 폴리페놀 함량 농도를 높이기 위해 50°C에서 감압 건조하여 실험에 사용한 결과 총 폴리페놀 함량이 25.89±0.31 mg GAE/g로 나타났다. 추출물매에 따른 총 폴리페놀 함량에 관한 비교 자료가 미비하여, 편백나무의 지역별, 부위별 연구가 더 필요할 것으로 사료된다. 본 연구에서는 α-Terpinene 보다 줄음방지에 생리활성이 있는 borneol 성분이 가장 많았다. 이는 추출방법에 따라 유효 지표 성분이 다르게 나타난다는 결과를 시사한다.

H₂O₂ 저해활성 측정은 항산화제가 H₂O₂와 같은 prooxidants의 함량을 감소시키는 능력을 측정하는 가장 유용한 방법 중의 하나이다. H₂O₂는 약한 산화제로 효소의 필수기인 thiol group을 산화시켜 일부 효소의 활성을 직접적으로 감소시키는 것으로 알려져 있다. 또한 H₂O₂는 반응성이 있는 non-radical 물질로 생체막을 직접적으로 통과할 수 있기 때문에 매우 중요하다. H₂O₂는 생체막을 통과하면 다양한 반응을 통해서 반응성이 큰 singlet oxygen 및 hydroxyl radical로 전환되어 지질과산화

또는 세포내에서 독성을 유발시킨다[17]. 본 연구에서는 H_2O_2 에 대한 편백나무 잎 추출물의 RC_{50} 과 TEAC는 각각 5.47 ± 0.13 mg/mL과 1.35 ± 0.11 mg TE/g로 나타났다. ABTS radical cation 소거활성은 2,2'-azino-bis (3-ethylbenzothiazoline-6-sulfonic acid) diammonium salt (ABTS)와 potassium persulfate와의 반응으로 $ABTS^+$ radical이 생성되면 특유의 색인 청록색을 띠게 되는데, 시료를 첨가함에 따라 연한녹색으로 decolorization되는 것을 측정하는 방법으로 hydrogen donating antioxidant와 chain breaking antioxidant 모두를 측정 할 수 있는 방식을 이용하였다[16]. 연구 결과 편백나무 잎 추출물의 RC_{50} 과 TEAC는 각각 4.00 ± 0.01 mg/mL과 5.21 ± 0.05 mg TE/g로 나타났다. Kodikonda와 Prakash [21]는 monoterpene borneol이 항산화효과가 있다고 보고한 바와 같이 본 연구에서 사용된 장성유래 편백나무 잎 추출물 분석결과에서도 효과가 일치하여 borneol이 주된 역할을 할 것으로 생각되며 연구자들이 추구하는 피부작용에는 항산화 효과를 나타낼 것으로 보인다.

편백추출 에센셜 오일이 rat에서 COX-2 통로를 통해 항염증 효과를 보고하였고[5], 편백정유가 항균, 항염, 항산화 효과가 있다고 보고하였다[22]. 본 연구에서는 마우스 유래의 대식세포주인 RAW 264.7 세포에서 LPS 100 ng/mL을 처리한 군에서 NO 생성이 $28 \pm 0.38 \mu M$ 까지 증가하여 편백나무 잎 추출물 150 $\mu g/mL$ 의 농도에서 처리에서 IC_{50} 으로 감소할 것으로 추정된다. 따라서 본 연구결과는 편백나무 잎 추출물이 항염증 작용이 있음을 시사한다. Kim 등[23]의 선행 연구에서 따르면 기도에 염증을 유발한 Murine 천식모델에서 편백나무 잎에서 추출한 에센셜오일이 과민반응을 감소시킨다고 보고되었다. Lee 등[20]의 연구에서도 생달나무(*Cinnamomum japonicum*) 등 50여 종의 식물의 잎, 뿌리, 줄기 등에서 추출물이 IgE로 조절된 RBL-2H3세포에서의 탈 과립 억제 활성을 보고하였다. 그러나 편백나무 잎 추출물에서 항알레르기 효과를 보기위한 연구는 보고된 바 없었다. 편백나무 잎 추출물의 항알레르기 작용을 보기위해 자극된 DNP-specific IgE에 대한 β -hexosaminidase의 방출은 탈 과립지수를 나타낸다. 본 연구결과 β -hexosaminidase는 편백나무 잎 추출물의 농도 의존적으로 감소되어 항알레르기 효능이 있음을 알 수 있었으며, RBL-2H3세포에 대한 세포독성 실험결과 5시간까지는 독성이 없는 것으로 나타났다(data not shown).

Kang 등[24]에 의하면 피톤치드가 MAC-T 세포에 대한 세포 독성 실험결과 0.08%의 농도에서 20% 세포생존율을 보고한 바 있다. 본 연구결과 CCD-986sk 세포에서 편백나무 잎 추출물의 농도 800 $\mu g/mL$ 농도에서 세포 생존율이 감소되지 않았다. 이

결과에서 편백나무 잎 추출물은 세포독성이 나타나지 않는다는 것을 알 수 있다. 따라서, 편백나무 잎 추출물은 향 후 기능성 화장품, 연고 등의 산업화에 광범위하게 이용될 수 있을 것으로 사료된다.

요 약

본 연구는 전라도 장성지역의 편백나무 잎 추출물을 사용하여 *in vitro*에서 항염증 및 항알레르기 효과를 보고자 연구를 진행하였다. 편백나무 잎 추출물은 50°C에서 감압 건조하여 실험에 사용하였으며, 총 폴리페놀 함량을 측정한 결과 25.89 ± 0.31 mg GAE/g로 나타났다. 설정된 GC-MS 분석법으로 편백나무 잎 추출물의 6종 성분에 대한 함량 분석을 실시한 결과, α -Terpinene 3.03 mg/g, α -Terpineol 9.48 mg/g, limonene 5.96 mg/g, borneol 59.78 mg/g, myrcene 4.85 mg/g, sabinene 11.31 mg/g로 borneol이 가장 많은 것으로 나타났다. 편백나무 잎 추출물의 항산화 활성을 측정한 결과, H_2O_2 와 $ABTS^+$ 라디칼에 대한 추출물의 RC_{50} 이 각각 5.47 ± 0.13 mg/mL과 4.00 ± 0.01 mg/mL로 나타났다. 또한 마우스 유래의 대식세포주인 RAW 264.7 세포에서 LPS 100 ng/mL을 처리를 통한 염증 유도 군에서 주요 인자인 NO 생성이 $28 \pm 0.38 \mu M$ 까지 증가하였으나 편백나무 잎 추출물 150 $\mu g/mL$ 처리 농도에서 IC_{50} 으로 감소할 것으로 추정되므로, 편백나무 잎 추출물이 항염증 작용이 있음을 시사한다. 알레르기 주요 인자인 β -hexosaminidase의 경우 처리한 편백나무 잎 추출물의 농도 의존적으로 감소되어 항알레르기 효능이 있음을 알 수 있었으며, 인간 유래 섬유아세포인 CCD-986sk 세포에 대해 편백나무 잎 추출물의 농도 100~800 $\mu g/mL$ 범위에서 세포독성을 전혀 보이지 않았다. 따라서 편백나무 잎 추출물이 향후 기능성 화장품, 연고 등의 산업화에 광범위하게 이용될 수 있을 것으로 사료된다.

Acknowledgements: This research was supported by Ministry of Trade, Industry and Energy of Korea funded by development of core technologies in the region (No. R0005839).

Funding: None

Conflict of interest: None

REFERENCES

1. Yang JK, Choi MS, Seo WT, Rinker DL, Han SW, Cheong GW.

- Chemical composition and antimicrobial activity of *Chamaecyparis obtusa* leaf essential oil. *Fitoterapia*. 2007;78(2):149-152.
2. Lee JH, Lee BK, Kim JH, Lee SH, Hong SK. Comparison of chemical compositions and antimicrobial activities of essential oils from three conifer trees: *Pinus densiflora*, *Cryptomeria japonica*, and *Chamaecyparis obtusa*. *J Microbiol Biotechnol*. 2009;19(4):391-396.
 3. Jang YS, Lee CH, Kim MK, Kim JH, Lee SH, Lee HS. Acaricidal activity of active constituent isolated in *Chamaecyparis obtusa* leaves against *Dermatophagoides spp.* *J Agric Food Chem*. 2005;53(6):1934-1937.
 4. An BS, Kang JH, Yang H, Jung EM, Kang HS, Choi IG, et al. Anti-inflammatory effects of essential oils from *Chamaecyparis obtusa* via the cyclooxygenase-2 pathway in rats. *Molecular medicine reports*. 2013;8(1):255-259.
 5. Jeong EJ, Hwang L, Lee M, Lee KY, Ahn MJ, Sung SH. Neuroprotective biflavonoids of *Chamaecyparis obtusa* leaves against glutamate-induced oxidative stress in HT22 hippocampal cells. *Food Chem Toxicol*. 2014;64:397-402.
 6. Park HJ, Kim SK, Kang WS, Woo JM, Kim JW. Effects of essential oil from *Chamaecyparis obtusa* on cytokine genes in the hippocampus of maternal separation rats. *Can J Physiol Pharmacol*. 2013;92(2):95-101.
 7. Tang B, Lee YJ, Lee YR, Row KH. Examination of 1-methylimidazole series ionic liquids in the extraction of flavonoids from *Chamaecyparis obtusa* leaves using a response surface methodology. *J Chromatogr B Analyt Technol Biomed Life Sci*. 2013;933(15):8-41.
 8. Inaba H, Nagaoka Y, Kushima Y, Kumagai A, Matsumoto Y, Sakaguchi M, et al. Comparative examination of anti-proliferative activities of (-)-epigallocatechin gallate and (-)-epigallocatechin against HCT116 colorectal carcinoma cells. *Biol Pharm Bull*. 2008;31(1):79-84.
 9. Bose B, Choudhury H, Tandon P, Kumaria S. Studies on secondary metabolite profiling, anti-inflammatory potential, in vitro photoprotective and skin-aging related enzyme inhibitory activities of *Malaxis acuminata*, a threatened orchid of nutraceutical importance. *J Photochem Photobiol B*. 2017;173(10):686-695.
 10. Haratake A, Uchida Y, Schmuth M, Tanno O, Yasuda R, Epstein JH, et al. UVB-induced alterations in permeability barrier function: roles for epidermal hyperproliferation and thymocyte-mediated response. *J Invest Dermatol*. 1997;108(5): 769-775.
 11. Kim MY, Cho DO, Back OH, Lee BH. Effects of body composition, nutrient intakes and biochemical indices on skin health status of female university students with sensitive skin. *Korean J Food Culture*. 2008;23(2):258-267.
 12. Yang YM, Kang SM. The effects of the application of ceramide emulsion on the improvement of skin makeup in sensitive skin women in their 20's. *J Kor Soc Cosm*. 2013; 19(5):891-901.
 13. Imokawa G, Abe A, Jin K, Higaki A. Decreased level of ceramides in *stratum corneum* of atopic dermatitis: an etiologic factor on atopic dry skin. *J Invest Dermatol*. 1991;96(4):523-526.
 14. Chen YJ, Lin CY, Cheng SS, Chang ST. Phylogenetic relationships of the genus *Chamaecyparis* inferred from leaf essential oil. *Chem Biodivers*. 2011;8(6):1083-1097.
 15. Singleton VL. Naturally occurring food toxicants: phenolic substances of plant origin common in foods. *Advances Food Res*. 1981;27(21):149-242.
 16. Re R, Pellegrini N, Proteggente A, Pannala A, Yang M, Rice-Evans C. Antioxidant activity applying an improved ABTS radical cation decolorization assay. *Free Radic Biol Med*. 1999; 26(9-10):1231-1237.
 17. Lee SO, Lee HJ, Yu MH, Im HG, Lee IS. Total polyphenol contents and antioxidant activities of methanol extracts from vegetables produced in Ullung Island. *Korean J Food Sci Technol*. 2005;37(2):233-240.
 18. Green LC, Wagner DA, Glogowski J. Analysis of nitrate, nitrite, and [15^N]nitrate in biological fluids. *Anal Biochem*. 1982; 126(1):131-138.
 19. Lee SE, Joung HG, Lee DY, Lee JH, Choi J, Kim GS, et al. Inhibition activity of plants on IgE-mediated degranulation of RBL-2H3 cells. *Korean J Plant Resources*. 2015;28(12):718-726.
 20. Lee DS, Lim MS, Kwan SS, Kim SY, Park SN. Antioxidative activity and component analysis of *Chamaecyparis obtusa* leaf extract. *App Chem Eng*. 2012;23(1):93-99.
 21. Kodikonda M, Prakash RN. Ameliorative effect of borneol, a natural bicyclic monoterpene against hyperglycemia, hyperlipidemia and oxidative stress in streptozotocin-induced diabetic Wistar rats. *Biomed Pharmacother*. 2017;96:336-347.
 22. Ahn JY, Lee SS, Kang HY. Biological activities of essential oil from *Chamaecyparis obtusa*. *J Soc Cosmet Scientists Korea*. 2004; 30(4):503-507.
 23. Kim SK, Lee SM, Lim HB. Attenuation effect of *Chamaecyparis obtusa* leaf essential oils on airway hyperresponsiveness and airway inflammation in ovalbumin-induced murine asthma model. *J Medicinal Crop Science*. 2015;23(3):237-244.
 24. Kang S, Lee JS, Lee HC, Petriello MC, Kim BY, Do JT, et al. Phytoncide extracted from pinecone decreases LPS-induced inflammatory responses in bovine mammary epithelial cells. *J Microbiol Biotechnol*. 2016;26(3):579-587.