

## Antioxidant and Anti-Inflammatory Activities of Extracts of Traditional Medicinal Plants Mixtures 1 and 2

Eun Kyung Cho and Young Ju Choi\*

Department of Food and Nutrition, College of Medical Life Sciences, Silla University, Busan 617-736, Korea

Received March 15, 2011 / Accepted April 1, 2011

This study was conducted to investigate traditional medicinal plants (TMP) 1 and 2, two different multi-herbal mixtures consisting of 24 herbs. Regarding the contents of flavonoid compounds, the ethanol extract (EE) of TMP2 yielded the highest content of flavonoid compounds (40.981 mg/g), followed by EE of TMP1 (28.23 mg/g), hot water extract of TMP2 (WE, 10.046 mg/g), and WE of TMP1 (6.59 mg/g). Antioxidant activities of EE and WE of TMP1 and TMP2 were measured based on DPPH radical scavenging activity. At 1 mg/ml, the highest DPPH radical scavenging activity was shown in EE of TMP2 (96%), followed by EE of TMP1 (94%). Nitric oxide (NO) production by RAW264.7 macrophage cells stimulated with lipopolysaccharide (LPS) was reduced to 82, 77, 86, and 47% by addition of 500 µg/ml of EE and WE of TMP1 and TMP2, respectively. These results were not due to the cytotoxicity of the extracts. NO synthesis was increased by 2.3, 3.6, 3.0, and 1.8 fold by addition of 500 µg/ml of EE and WE of TMP1 and TMP2, respectively. These results show that medicinal plants play a significant role in antioxidative activity and activation of the immune system in the pathogenesis of inflammatory diseases, and different mixtures of the medicinal plants showed different effects.

**Key words** : Medicinal plants, flavonoid, antioxidant activity, nitric oxide, anti-inflammatory activity

## 서 론

최근 서구 식습관에 기인하는 여러 가지 만성질환의 증가로 인해 항산화, 항암, 면역증진 및 혈행개선 등의 생리활성을 갖는 약용식물에 대한 연구가 진행되게 되었다. 약용식물은 생체내에서 식균작용을 활성화하고 항체의 생성을 촉진시키는 등 질병에 대한 방어력을 증가시켜 만성질환을 예방하고 치료하는데 효과적인 것으로 알려져 있다[13,14,29]. 만성질환은 심장혈관과 장질환, 암, 당뇨병, 류마티스 관절염 그리고 퇴행성 질환 등과 같은 다양한 질환의 위험성을 증가시키기 때문에 항염증효능을 지닌 약용식물이 전통적으로 질환 예방 및 치료에 광범위하게 활용되어 왔다. 염증이란 외상, 감염, 조직 손상, 유해성 자극에 의해 발생하는 신체적 방어 반응으로써 즉각적인 면역 과정을 유도한다. 즉, 면역세포로부터 nitric oxide (NO), 프로스타글라딘, 인터루킨, 인터페론과 같은 사이토카인을 다량으로 배출시켜 방어기작을 일으킨다[9,27]. 특히 NO는 독성물질로써 아테롬성 동맥경화증, 염증, 암 등과 같은 질환의 원인인자와 연관되어 있는데 연구 보고에 의하면 NO량이 소량만 증가하더라도 즉각적인 항염증 반응을 면역세포에 유도시키지만 그 양이 증가한 경우에는 질환을 발생시킬 수도 있으므로 항염증 효능을 연구하는데 있어서 NO량

측정은 필수적이다[17,18]. 하지만, 지금까지 항염증에 있어서 약용식물의 효능에 대한 이러한 객관적 검증은 아직 잘 알려져 있지 않은 실정이다.

약용식물의 질환 예방 및 치료효능에는 이들의 항산화력도 기인하는 것으로 최근 연구에 보고되어 있다[4,5]. 산화적 스트레스는 암, 아테롬성 동맥경화증, 당뇨병, 간경변 등과 같은 다양한 질환과 연관되어 있기 때문에 동서양을 막론하고 항산화력을 지닌 약용식물은 질환치료제 및 건강증진제로 관심이 높아지고 있다[19,25,28]. 특히, 한의학 및 민간요법에서 효능을 인정받고 있는 약용식물은 플라보노이드와 페놀화합물과 같은 천연 항산화제를 지닌 것으로 알려져 있으므로 다양한 생리활성 분석과 건강음료 개발에 약용식물을 활용하고자 하는 연구가 이루어지고 있다[4,5]. 지금까지 연구는 일반적으로 한 종류의 약용식물 추출물에 대한 분석이며 여러 종류의 약용식물을 혼합한 추출물에 대한 분석은 이루어져 있지 않고 있다. 하지만, 한방의 약제 처방에는 여러 종류의 약용식물을 정해져 있는 양에 따라 혼합하여 열탕으로 추출하여 치료 효과를 추구하고 있으며 대중적으로도 여러 종류의 약용식물 추출물을 혼합한 음료 개발로 건강 기능성을 증대시키고자 하고 있다.

따라서 본 연구에서는 문헌 등을 통해 생리활성효과 등이 있다고 알려진 약제들을 한의학적으로 처방하고 있는 수치에 맞추어[21] 혼합하여 추출시켜서 그 효능에 대해 검증을 하고자 하였으며 이를 위해 추출물의 면역기능 증진 및 항산화

## \*Corresponding author

Tel : +82-51-999-5459, Fax : +82-51-999-6959

E-mail : yjchoi@silla.ac.kr

효과에 대한 분석을 하고자 하였다.

## 재료 및 방법

### 시료 채취 및 추출

본 실험에 사용된 실험 재료들은 경상남도 거창 농가와 한 약재 판매상으로부터 구입하였으며, Table 1에 나타낸 수치에 따라 첨가하여 추출시켰다. 이는 민간요법으로 그 효능이 전해져 내려오고 있는 약재를 한의학적으로 처방하고 있는 수치에 따라 혼합하여 추출하였다. 추출은 채취한 시료를 동결 건조시킨 후 분쇄기로 분쇄하고 30 mesh 이하의 것을 추출용 시료로 사용하였다. 에탄올 추출물은 분쇄된 시료에 80% 에탄올 1 l를 첨가하여 실온에서, 열수 추출물은 증류수 1 l를 첨가하여 90℃에서 각각 24시간 추출한 후 여과한 다음 rotary evaporator로 농축한 후, 동결 건조하여 얻었다. 그리고 추출 시료들은 -70℃ 냉동 보관하며 실험재료로 사용하였다.

### HPLC 분석

Flavonoid glycoside 분석을 위한 표준용액(1 mg/ml) quercetin, kaemferol, myricetin, apigenine, luteolin, rutin을 메탄올에 용해시켜 사용하였고, 시료(10 mg/ml)는 메탄올에 용해한 후 Sea-pak C18 cartridge와 0.2 µm filter로 여과하여 HPLC

분석용 시료로 사용하였다. 분석용 column은 Octadecylsilane (ODS) C18 (4.6×25 cm, 5 µm)을 사용하였고, 용매는 MeOH/H<sub>2</sub>O/Acetic acid (5/93/2, v/v)와 60% MeOH를 사용하여 linear gradient해서 55분간 용출 시킨 후 15분간은 60% MeOH로서 용출하였다. Total flow rate은 1 ml/min로 하였고, detector는 UV 370 nm에서, column temp. oven은 30℃로 하여 Shimadzu LC-10AD으로 분석하였다.

### 전자공여능(Electron donation ability, EDA) 측정

전자공여능 측정은 Blois의 방법[2]에 따라서 각 시료의 DPPH (1,1-diphenyl- 2-picrylhydrazyl)에 대한 수소공여 효과로 측정 하였다. 추출시료를 DMSO에 녹여 농도별로 희석하여 시료 40 µl와 1.5 mM DPPH용액 160 µl를 섞은 후, 37℃에서 30분 동안 반응시킨 다음 ELISA reader를 이용하여 520 nm에서 흡광도를 측정하였다. 전자공여능(Electron donating ability, EDA)은 EDA(%)=(대조구흡광도-시료첨가구흡광도)/대조구흡광도×100으로 계산하였다. 시료를 첨가하지 않은 대조그룹과 흡광도차를 비교하여 프리라디칼의 제거활성을 백분율로 나타내었다.

### 세포배양

마우스대식세포주인 RAW264.7 세포는 American Type Culture Collection (ATCC, Manassas, VA, USA)에서 구입하였으며, 세포배양에 사용된 배지인 RPMI 1640 media (Eagle's MEM) 과 fetal bovine serum (FBS), Hank's balanced salt solution (HBSS) 등은 모두 Hyclone (Logan, UT, USA)의 제품을 구입하여 사용하였다. RAW264.7 세포주는 10% FBS와 100 unit의 penicillin과 streptomycin이 함유된 RPMI 1640 media를 사용하여 5%의 이산화탄소를 포함한 37℃의 포화습도 공기조건 하에서 배양하였다.

### Nitric oxide (NO) 생성량 측정 및 cell viability 측정

NO의 생성은 비색법으로 세포 상층액에 축적되는 nitrite 양을 측정하였다. 대식세포를 세포 배양판에 5×10<sup>5</sup> cells/ml의 세포가 되도록 재부유하여 LPS의 자극하에 24시간 배양하고 그 배양 상층액 내의 NO를 Griess 시약과 반응시켜 측정하였다[20]. 100 µl의 세포배양 상층액을 취하여 동량의 Griess 시약[1% sulfanilamide (30% acetic acid)와 0.1% N-(1-naphthyl) ethylenediamine dihydrochloride (60% acetic acid) 혼합액]을 가하여 상온에서 20분간 반응시켰다. NO의 활성 정도는 ELISA 판독기를 사용하여 800 µg/ml 농도 범위에서 540 nm 흡광도를 측정하였다.

세포독성 실험은 mitochondrial dehydrogenase activity의 index를 나타내는 MTT colorimetric reduction assay 법으로 추출물이 세포생존율에 미치는 영향을 분석하였다[20]. 96-well microtiter plate (Nunc, Vangaard, Neptune, NJ)에

Table 1. Mixing amount of TMP1 and TMP2 (unit: g)

Scientific name of source	Mixing ratio type	
	TMP1	TMP2
<i>Cassia obtusifolia</i> L.	-	5.0
<i>Schisandra chinensis</i>	-	5.0
<i>Lycium chinense</i>	-	5.0
<i>Mentha arvensis</i> var. piperascens	2.4	5.0
<i>Chrysanthemum indicum</i> L.	-	7.5
<i>Dioscorea japonica</i> Thunb	1.0	2.5
<i>Zingiberis siccatum</i> Rhizoma	-	0.5
<i>Polygonatum odoratum</i> var. pluriflorum	20.0	15.0
<i>Glycyrrhiza uralensis</i>	1.6	2.5
<i>Acanthopanax sessiliflorum</i> Seeman	1.2	2.5
<i>Camellia sinensis</i>	10.0	10.0
<i>Taraxacum platycarpum</i>	2.6	-
<i>Nelumbo nucifera</i>	2.6	-
<i>Pinus densiflora</i>	2.0	-
<i>Lilium lancifolium</i> Thunb	2.0	-
<i>Artemisiae argi</i> Folium	2.0	-
<i>Plantago asiatica</i>	2.0	-
<i>Morus alba</i> L.	2.6	-
<i>Platycodon grandiflorum</i>	0.6	-
<i>Portulaca oleracea</i> L.	0.6	-
<i>Perilla frutescens</i> var. acuta	0.6	-
<i>Inula britannica</i> var. chinensis	0.6	-
<i>Nelumbo nucifera</i> G.	1.2	-
<i>Eucommia ulmoides</i>	2.0	-

RAW 264.7 macrophage를  $1 \times 10^5$  cells/well의 농도로 분주하였다. 분주 24시간 후 각 추출물이 함유되어 있는 배지를 100  $\mu$ l씩 넣어 48시간 동안 배양하였다. Plate에 MTT 2 mg/ml 3-(4,5-dimethylthiazol-2-yl)-2,5-diphenyl-tetrazolium bromide (MTT, Sigma, USA) 용액을 20  $\mu$ l 씩 첨가하여 4시간 동안 배양시키고 formazan을 형성시킨 후 조심스럽게 상등액을 제거하였다. DMSO 150  $\mu$ l을 첨가하여 formazan을 녹인 후 570 nm에서 흡광도를 측정하였다.

결과 및 고찰

플라보노이드 함량 분석

지금까지의 보고에 의하면 항산화능과 플라보노이드의 함량에는 비례적인 연관성이 있다고 알려져 왔다[23]. 이러한 결과는 Kang [8]이 감귤껍질에서 플라보노이드를 분리 추출하여 실시한 산화억제능에서도 동일한 결과를 나타낸 바 있다. 또한 Kim 등[10]이 대두에서 각종 용매를 이용하여 플라보노이드를 추출하여 실험한 항산화능에서도 동일한 결과를 나타내었으며 붉나무 순차용매 추출물의 항산화 효과를 비교한 Lee 등[15]의 연구결과에서도 이러한 사실을 입증한 바 있다. 이에 본 연구에서는 두 종류의 약용식물 복합 추출물의 플라보노이드 함량을 측정하여 그 항산화능을 예측하고자 하였다. 우선, 약용식물 복합 추출물 TMP1과 TMP2의 열수, 에탄올 추출물에 대한 플라보노이드 함량을 HPLC로 정량 분석하였다(Table 2). 그 결과, quercetin은 TMP1과 TMP2 에탄올 추출물에서 각각 230, 534  $\mu$ g/g의 함량을 보였지만 열수 추출물에서는 검출되지 않았다. Kaempferol의 함량 또한 TMP1과 TMP2 에탄올 추출물에서 각각 80, 15  $\mu$ g/g으로 관찰되었지만, 열수 추출물에서는 검출되지 않았다. Apigenine의 함량 분석에서는 TMP1 에탄올 추출물(1,670  $\mu$ g/g)이 열수 추출물(950  $\mu$ g/g)보다 1.8배 높았고, TMP2는 에탄올 추출물(1,069  $\mu$ g/g)이 열수 추출물(302  $\mu$ g/g)보다 3.5배 높은 함량을 나타내었는데, 전

반적으로 TMP1 추출물의 apigenine 함량이 TMP2보다 높았다. Luteolin의 경우에서도 TMP1 에탄올 추출물(1,360  $\mu$ g/g)이 열수 추출물(340  $\mu$ g/g)보다 4배나 높았고, TMP2 에탄올 추출물(2,536  $\mu$ g/g)의 경우 열수 추출물(673  $\mu$ g/g)보다 3.8배 이상 높은 함량이 관찰되었는데, apigenine의 경우와는 다르게 TMP2 추출물의 luteolin 함량이 TMP1보다 더 높았다. 대표적인 플라보노이드계 물질인 rutin의 경우에는 TMP1 에탄올 추출물(25 mg/g)이 열수 추출물(4.490 mg/g)보다 5.6배나 높았고, TMP2는 에탄올 추출물(36.827 mg/g)에서 열수 추출물(9.070 mg/g)보다 4배나 훨씬 높은 함량을 보이고 있는데, 역시 TMP1보다 TMP2에서 더 높은 함량을 나타내었다. 이에 반해 myricetin은 전혀 관찰되지 않았다. 이로써 총 플라보노이드의 함량은 TMP2 추출물이 높았는데 특히, 에탄올 추출물이 가장 높이 나타났으며 그 다음으로 TMP1 에탄올 추출물이었다. 이는 Table 3에서 보이는 높은 라디칼 소거능과 일치한다. 지금까지의 약용식물의 플라보노이드에 대한 보고에 의하면 quercetin과 kaempferol 함량이 알려져 있는데, 결명자는 54.5와 214.8  $\mu$ g/g, 감초는 24.7와 0  $\mu$ g/g, 구기자 15.8와 7.3  $\mu$ g/g, 생강은 12.0와 0  $\mu$ g/g으로 알려져 있다[16]. 이들에 의하면 결명자보다 감초의 플라보노이드 함량이 적음에도 불구하고, 총 페놀함량은 3,510  $\mu$ g/g으로 결명자의 총 페놀함량 672  $\mu$ g/g 보다 5배나 많은 것으로 보고되었다. 또한 Lim [16]과 Moon [22]의 보고에 의하면 총 페놀함량이 국화에서 2,480  $\mu$ g/g, 감초는 4,690  $\mu$ g/g, 녹차 10,980  $\mu$ g/g, 박하 1,460  $\mu$ g/g으로 상당히 높은 함량을 나타내고 있다. 구기자와 생강의 총 페놀함량은 66과 49  $\mu$ g/g으로 낮은 함량을 비록 보고하고 있지만, 본 연구결과와 문헌의 분석에 의하면 TMP2 추출물의 다량의 플라보노이드 함량으로 높은 항산화능을 예측할 수 있다.

DPPH에 의한 항산화 활성

인체 내의 free radical은 지질, 단백질등과 반응하여 생

Table 2. The contents of flavonoids of hot water and ethanol extracts from TMP1 and TMP2 (mg/g)

Flavonoids	TMP1		TMP2	
	WE	EE	WE	EE
Quercetin	-	0.23±0.003	-	0.534±0.003
Kaempferol	-	0.08±0.002	-	0.015±0.002
Myricetin	-	-	-	-
Apigenin	0.95±0.005	1.67±0.004	0.302±0.005	1.069±0.004
Luteolin	0.34±0.004	1.36±0.003	0.673±0.004	2.536±0.003
Rutin	4.49±0.007	25.21±0.005	9.070±0.007	36.827±0.005
Total	6.59±0.006	28.23±0.007	10.046±0.006	40.981±0.007

Flavonoids were analyzed by HPLC. Each values are mean±S.D. of triplicate measurements. WE: Hot water extracts from TMP1 and TMP2. EE: Ethanol extracts from TMP1 and TMP2.

Table 3. DPPH free radical scavenging activities of hot water and ethanol extracts from TMP1 and TMP2

Concentration (mg/ml)	Vit C	TMP1		TMP2	
		WE	EE	WE	EE
0.05	69.7±2.9	ND	13.7±1.5	ND	36.7±1.7
0.1	96.5±2.4	ND	26.0±2.4	ND	42.8±1.1
0.5	>99.0	51.0±0.8	91.2±1.1	52.8±0.9	92.2±1.3
1.0	>99.0	81.0±0.8	94.0±1.1	82.3±1.2	96.2±0.9
5.0	>99.0	89.2±3.6	>99	90.5±2.1	>99

Each values are mean±S.D. of triplicate measurements.

ND: not detected.

WE: Hot water extracts from TMP1 and TMP2.

EE: Ethanol extracts from TMP1 and TMP2.

체의 노화를 촉진할 수 있는 물질로, 이러한 free radical을 제거할 수 있는 천연물질에 대한 연구가 활발히 진행되고 있다. 특히 DPPH (1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl) radical 소거법은 항산화물질의 전자공여능을 이용한 항산화 측정 방법으로 주로 phenolic 구조와 aromatic amine 화합물에서 많이 사용되는 방법이다. 이에 본 연구에서 TMP1 열수, 에탄올과 TMP2 열수, 에탄올 추출물의 항산화 효과를 DPPH radical 제거 정도를 측정하여 나타내었는데 그 결과 1 mg/ml 농도에서 각각 81.0, 94.0, 82.3, 96.2%로 나타

났다(Table 3). 즉, TMP2 에탄올 추출물이 가장 높은 항산화활성을 나타냈다. 이는 일반적으로 이용되는 positive control인 비타민 C 0.1 mg/ml의 전자소거능 96.5%와 비슷한 수준으로 보이고 있어 그 이용가치가 높음을 시사하고 있다[20]. 지금까지 약용식물 추출물의 전자소거능에 대한 보고에 의하면 감초, 녹차, 박하, 국화, 오미자, 구기자 추출물에서 39.3, 94.1, 26.3, 51.2, 49.4, 29.8%로 나타났는데, 이는 본 연구의 시료인 약용식물 복합 추출물 TMP2의 높은 항산화능을 뒷받침 하고 있다[7,24]. 이에 반하여 TMP1

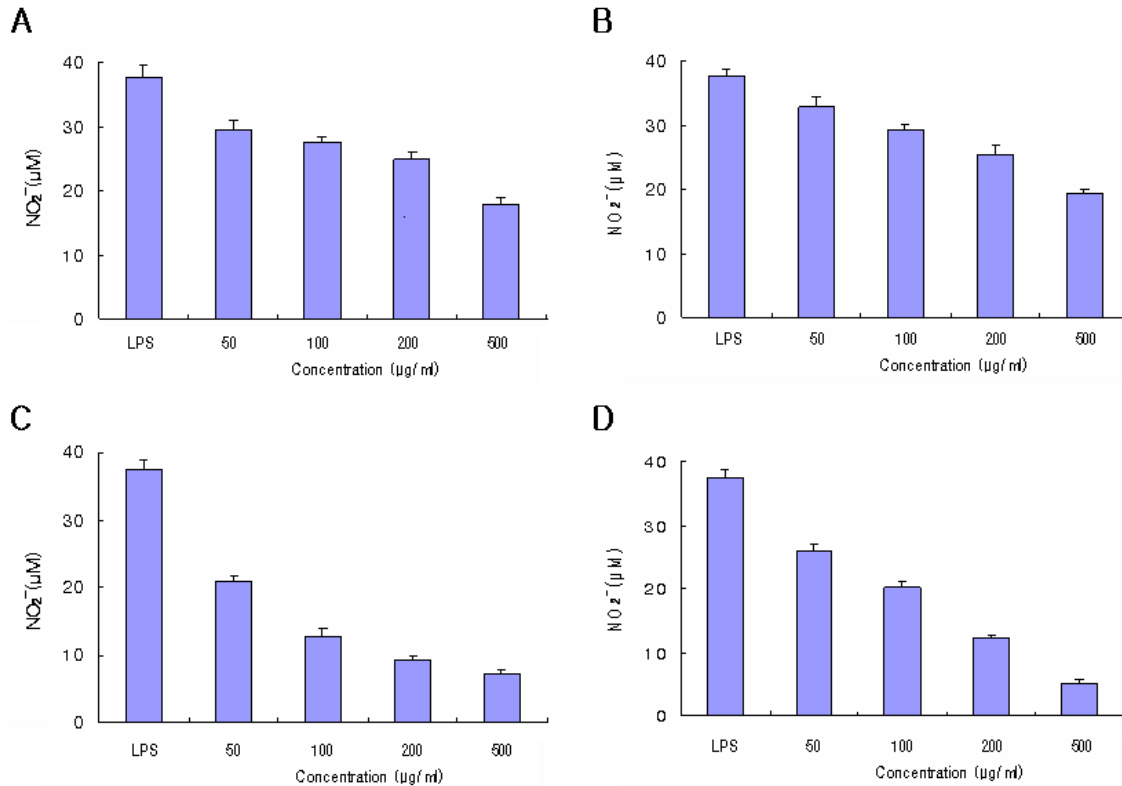


Fig. 1. Inhibitory effects of hot water (A, B) and ethanol (C, D) extracts from traditional medicinal plants (TMP) 1 (A, C) and 2 (B, D) on NO production in RAW 264.7 cells stimulated by LPS (10 µg/ml). Values are the mean±S.D. of triplicate experiments.

은 TMP2보다 훨씬 다양한 약재를 추가하여 추출하였지만, TMP2와 유사한 항산화력을 나타내고 있으므로 그 생리활성의 정도가 약용식물의 가지 수와는 무관함을 확인 할 수 있었다.

항염증 효능 및 cell viability

대장균 lipopolysaccharide (LPS)는 염증을 유발하는 물질로써 면역세포에 NO합성을 유도시킨다. 따라서, TMP1과 TMP2의 항염증 효능을 분석하기 위해 대식세포에 LPS를 처리하여 NO를 유도시킨 다음 TMP1과 TMP2 열수, 에탄올 추출물을 대식세포에 처리하여 NO 합성에 미치는 영향을 조사하였다(Fig. 1). 그 결과, LPS에 의하여 유도된 대식세포의 NO 합성은 각각의 시료를 농도별로 첨가하였을 때 점차 감소하였다. 즉, 500 µg/ml의 TMP1 열수, 에탄올 추출물과 TMP2 열수, 에탄올 추출물을 처리함으로써 LPS에 의해 생성된 NO량을 각각 55, 82, 48, 87% 감소시켰다(Fig. 1A-D). 과량의 NO는 분비조작과 세포의 기능에 악영향을 미치며, 세포성 면역계의 주된 역할의 하나로 세포 독성이나 성장 억제 작용을 하는 것으로 보고 되어 있는데, 본 연구 결과는 TMP1과 TMP2로

부터의 성분들이 NO 생성을 억제 함으로써 항염증 효능을 나타내고 있음을 보여준다[6]. 지금까지 연구된 LPS에 의한 약용식물의 NO 합성 저해효과는 Seo 등[26]이 50%이상의 NO 생성 저해능을 100 µg/ml의 봉선화, 금불초, 산옥잠화, 모시풀등과 같은 약초의 메틸 추출물에서 보고하였다. 이는 본 연구에서 이용된 TMP2 에탄올 추출물과 유사한 NO 합성 저해율을 나타내고 있다(Fig. 1D). Ahn 등[1]은 본 연구결과와 유사한 도라지의 NO 합성 저해율을 보고하였는데, 우수한 NO 합성 저해율로 차세대 염증질환 치료제와 예방약으로 활용할 수 있을 것으로 판단하고 있다. 이는 역시 본 연구에서 분석된 TMP2의 활용도를 대변하고 있다. 즉, TMP2 에탄올 추출물(Fig. 1D)이 열수 추출물(Fig. 1B)보다 항염증 효능이 높은 것으로 보여지고 있으며 TMP1 (Fig. 1A, C)보다 약용식물의 가지 수가 적음에도 불구하고 유사한 항염증 효능을 보여주고 있으므로 추출용매에 따라 그 생리활성의 정도는 달라질 수 있지만 약용식물의 가지 수와는 무관함을 확인 할 수 있었다.

추출물에 대한 세포독성은 MTT 분석을 통해서 측정하였는데, 그 결과 시료를 처리한 대식세포의 세포생존율이 90%정도

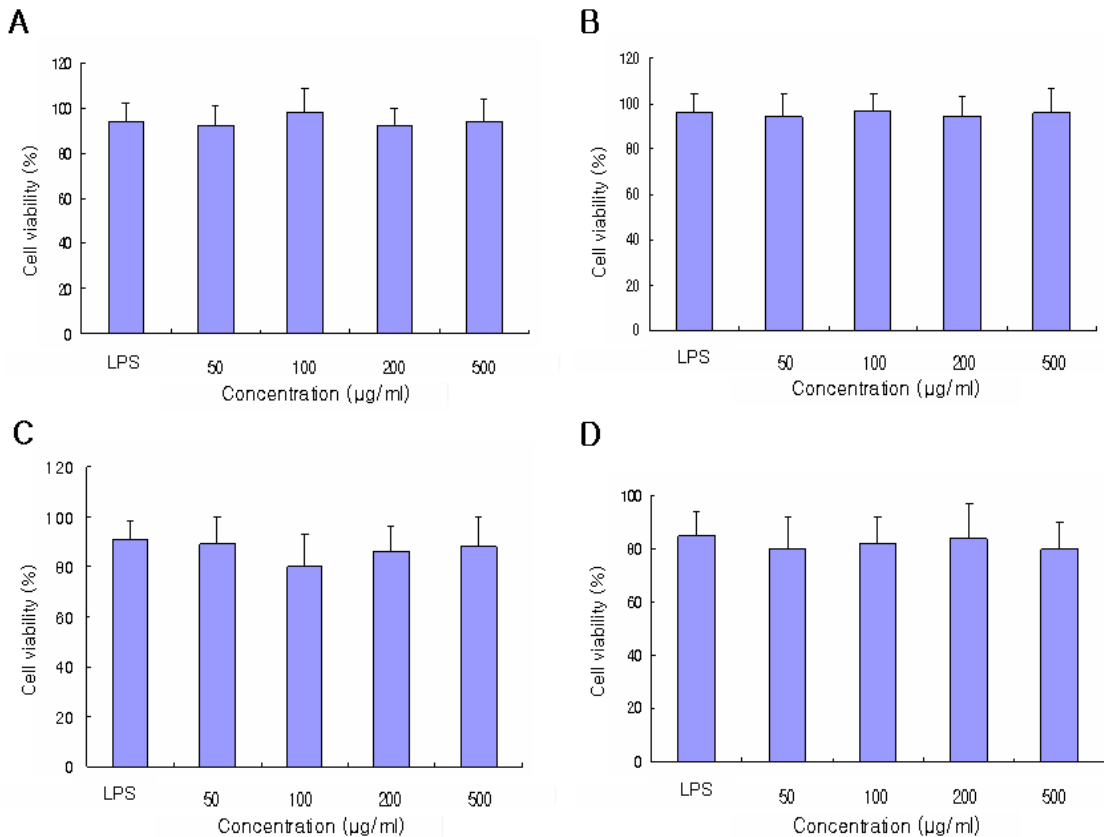


Fig. 2. Effects of hot water (A, B) and ethanol (C, D) extracts from traditional medicinal plants (TMP) 1 (A, C) and 2 (B, D) on cell viability in bacterial LPS-stimulated RAW264.7 macrophages. RAW264.7 cells were cultured for 24 hr with various concentration of extracts in the presence of LPS (10 µg/ml). NO release was measured using the method of Griess (nitrite). Cytotoxicity was determined by MTT assay. Results are presented as means±S.D. of three independent experiments.

를 나타내는 바 본 연구에서 사용된 시료에 대한 세포독성은 없는 것을 알 수 있었다(Fig. 2). 따라서, 실험결과에 나타난 NO의 생성량의 변화가 추출물의 세포독성에 의한 영향과는 무관한 것으로 판단 할 수 있었다.

#### 대식세포에서의 Nitric oxide 생성능 측정

과량의 NO는 염증을 유발하는 물질로써 보고되어 있지만 일정량의 NO는 대부분의 포유류 동물세포내에서 생성되는 것으로 신경계에서는 화학적 신호 전달 물질로서, 혈관계에서는 혈압 조절과 혈소판의 응집 및 호중성구의 집합 작용을, 골격근에서는 대사와 근 수축 조절 등 생리학적으로 중요한 역할을 한다[3,30]. 뿐만 아니라 면역 세포에서 NOS (nitric oxide syntase)에 의해 생성되는 NO는 외부의 자극에 의해 유전자 수준에서 발현되고 주로 침입한 미생물이나 종양 세포를 파괴하는 자기 방어 물질로서도 작용하는 것으로 알려져 있다 [11,26]. 최근에는 NO가 세포 활성화 물질 및 reactive oxygen intermediates (ROI)에 의해 유발된 세포 독성을 최소화 시키는 역할이 밝혀짐으로 인해 이 분야에 대해서 활발히 연구되고 있다[12,31]. 이에 본 연구에서는 약용식물 TMP1과 TMP2 추출물을 대식세포에 투여하였을 때 NO의 생성능을 확인하였는데 그 결과를 Fig. 3에 나타내었다. 결과에서도 확인할 수

있는 것처럼 대식세포가 생성하는 NO량 보다 TMP1 열수, 에탄올 추출물과 TMP2 열수, 에탄올 추출물 500  $\mu\text{g/ml}$ 를 첨가한 결과에서 7.18, 4.6, 2.6, 3.9  $\mu\text{M}$ 의 NO량이 관찰되었는데, 대조군보다 각각 3.6, 2.3, 1.8, 2.9배 증가하였다(Fig. 3A-D). 과량의 NO생성은 세포에 독성을 유발 할 수 있으나 소량 증가는 자기 방어 기능을 하게 하기 때문에 TMP1 (Fig. 3A, C)과 TMP2 (Fig. 3B, D) 약용식물 추출물이 면역활성과 관련하여 활용 가능성이 있음을 확인 할 수 있으며 TMP1 열수 추출물 (Fig. 3A)이 보다 높은 면역활성의 증진이 있음을 관찰 할 수 있었다. 지금까지의 연구는 주로 침입한 미생물이나 종양 세포가 분비하는 독성물질로 유발되는 NO 생성을 저해함으로써 항염증 효능에 대한 연구를 해 왔으며 방어 물질로 또는 독성을 최소화 시킬 수 있는 물질로써의 NO 생성 활성화에 대한 연구는 거의 없는 것으로 판단된다. 따라서, 본 연구는 약용식물에 의한 NO 생성량 증대로 인한 항염증 효능에 대한 분석으로써 새로운 학술적 의미를 가진다고 판단된다. 하지만, NO량에 따른 생리활성에 미치는 영향에 대한 보고 및 연구가 부족하므로 이에 대한 연구가 더욱 필요하다. 이 이외에도 NO는 매우 약한 산화성을 가진 라디칼로서 비타민 E와 비슷하게 세포의 지질과산화물을 막는 항산화 기능도 수행한다는 보고도 있으므로, 약용식물에 의한 NO 생성량 증대에 대해 더욱

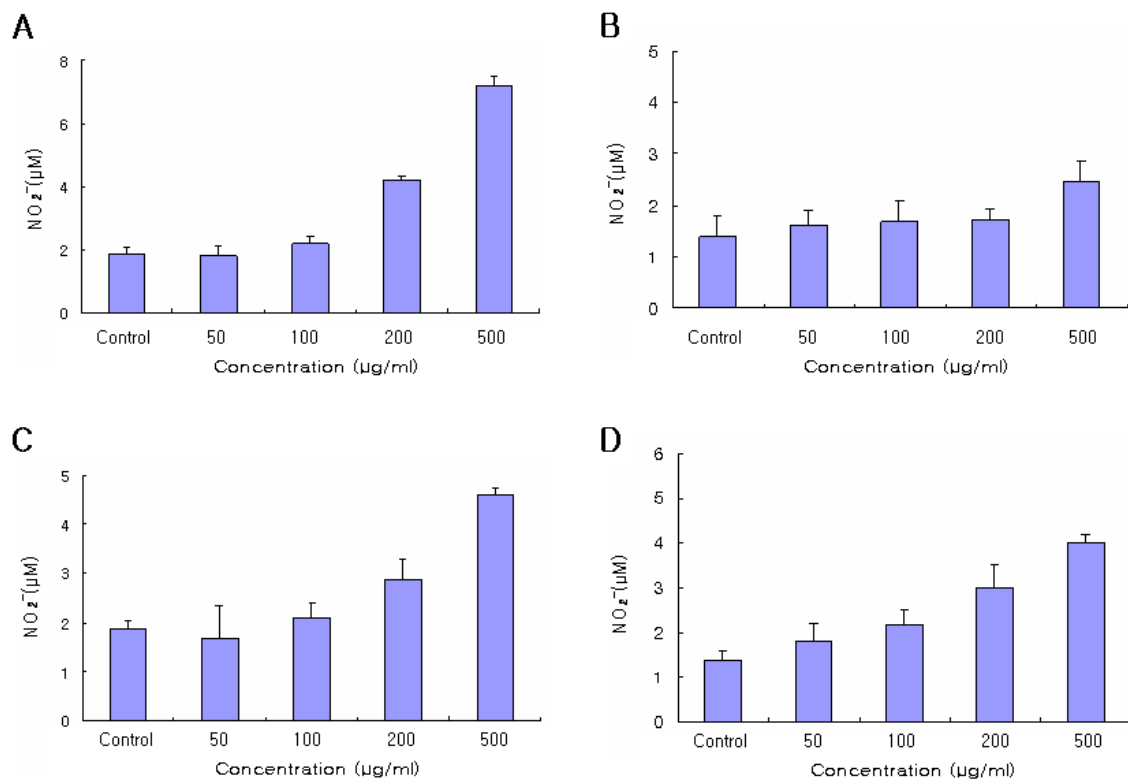


Fig. 3. Induction of NO production by hot water (A, B) and ethanol (C, D) extracts from traditional medicinal plants (TMP) 1 (A, C) and 2 (B, D) depending on concentration. NO production was determined in macrophage RAW 264.7 cells. Values are the mean $\pm$ S.D. of triplicate experiments.

비중 있는 연구가 이루어져야 할 것으로 판단된다.

## References

- Ahn, K. S., E. J. Noh, H. L. Zhao, S. H. Jung, S. S. Kang, and Y. S. Kim. 2005. Inhibition of inducible nitric oxide synthase and cyclooxygenase II by *Platycodon grandiflorum* saponins via suppression of nuclear factor-kB activation in RAW 264.7 cells. *Life Sci.* **76**, 2315-2328.
- Blois, M. S. 1958. Antioxidant determination by the use of a stable free radical. *Nature* **26**, 1199-1200.
- Hierholzer, C., B. Harbrecht, J. M. Menezes, J. Kane, J. MacMicking, C. F. Nathan, A. B. Peitzman, T. R. Billiar, and D. J. Tweardy. 1998. Essential role of induced nitric oxide in the initiation of the inflammatory response after hemorrhagic shock. *J. Exp. Med.* **187**, 917-928.
- Hyun, S. H., S. K. Jung, M. K. Jwa, C. K. Song, J. H. Kim, and S. B. Lim. 2007. Screen of antioxidants and cosmeceuticals from natural plant resources in Jeju island. *Korean J. Food Sci. Technol.* **39**, 200-208.
- Jeon, H. S., Y. S. Lee, and N. W. Kim. 2009. The antioxidative activities of *Torreya nucifera* seed extracts. *J. Korean Soc. Food Sci. Nutr.* **38**, 1-8.
- Jeon, J. R., J. Y. Kim, K. M. Lee, and D. H. Cho. 2005. Anti-obese effects of mixture contained pine needle, black tea, and green tea extracts. *J. Korean Soc. Appl. Biol. Chem.* **48**, 375-381.
- Jeon, T. W., J. H. Park, M. G. Shin, K. H. Kim, and M. W. Byun. 2003. Effects of gamma-irradiation on biological activities and color changes of extracts of *Schizandrae fructus*. *J. Korean Soc. Food Sci. Nutr.* **32**, 137-142.
- Kang, J. H. 1993. Studies on the antioxidative effect and the inhibitory effect on the DNA damage of bioflavonoid extracted from *Citrus sinensis*. *Kosin J. Health Sci.* **3**, 74-81.
- Kang, J. M., I. H. Cha, Y. K. Lee, and H. S. Ryu. 1997. Identification of volatile essential oil and flavor characterization and antibacterial effect of fractions from *Houttuynia cordata* thunb. *J. Korean Soc. Food Sci. Nutr.* **26**, 209-213.
- Kim, J. Y., Y. S. Maeng, and G. Y. Lee. 1995. Antioxidative effects of soybean extracts by using various solvents. *Korean J. Food Sci. Technol.* **27**, 635-639.
- Kim, Y. S. and D. H. Shin. 2004. Volatile components and antibacterial effects of pine needle (*Pinus densflora* S. et Z.) extracts. *Food Microbiol.* **22**, 37-45.
- Krncke, K. D., K. Fehsel, and V. Kolb-Bachofen. 1997. Nitric oxide: cytotoxicity versus cytoprotection-How, why, when, and where? *Nitric Oxide* **1**, 107-120.
- Lee, M. K., G. P. Choi, L. H. Ryu, G. Y. Lee, C. Y. Yu, and H. Y. Lee. 2004. Enhanced immune activity and cytotoxicity of *Artemisia capillaris* thunb. extracts against human cell lines. *Korean J. Medicinal Crop Sci.* **12**, 36-42.
- Lee, S. E., H. J. Hwang, J. S. Ha, H. S. Jeong, and J. H. Kim. 2003. Screening of medical plant extracts for antioxidant activity. *Life Sci.* **73**, 167-179.
- Lee, Y. J., D. H. Shin, Y. S. Chang, and W. S. Kang. 1993. Antioxidative effect of *Rhus javanica* Linne extract by various solvents. *Korean J. Food Sci. Technol.* **25**, 677-682.
- Lim, J. D., C. Y. Yu, M. J. Kim, S. J. Yun, S. J. Lee, N. Y. Kim, and I. M. Chung. 2004. Comparison of SOD activity and phenolic compound contents in various Korean medicinal plants. *Korean J. Medicinal Crop Sci.* **12**, 191-202.
- Luss, H., N. C. Nussler, H. G. Beger, and A. K. Nussler. 1996. Expression and detection of inducible nitric oxide synthase in experimental models of inflammation. *Methods* **10**, 51-60.
- Ma, S. J. 2000. Inhibitory effect of onion seasoning on angiotensin converting enzyme. *J. Korean Soc. Food Sci. Nutr.* **29**, 395-400.
- Makris, D. P. and J. T. Rossiter. 2001. Comparison of quercetin and non-orthohydroxy flavonoid as antioxidants by competing *in vitro* oxidation reactions. *J. Agric. Food Chem.* **49**, 3370-3377.
- Marletta, M. A. 1993. Nitric oxide synthase structure and mechanism. *J. Biol. Chem.* **268**, 12231-12234.
- Ministry of Health. 2003. Hanyakcheobangjosasurokkip.
- Moon, J. S., S. J. Kim, Y. M. Park, I. S. Hwang, E. H. Kim, J. W. Park, I. B. Park, S. W. Kim, S. G. Kang, Y. K. Park, and S. T. Jung. 2004. Activities of antioxidation and alcohol dehydrogenase inhibition of methanol extracts from some medicinal herbs. *Korean J. Food Preserv.* **11**, 201-206.
- Parejo, I., F. Viladomat, J. Bastida, A. Rosas-Romero, N. Flerlage, J. Burillo, and C. Conida. 2002. Comparison between the radical scavenging activity and antioxidant activity of six distilled and nondistilled Mediterranean herbs and aromatic plants. *J. Agric. Food Chem.* **50**, 6882-6890.
- Park, S. J., W. J. Park, B. C. Lee, S. D. Kim, and M. H. Kang. 2006. Antioxidative activity of different species *Lycium chinensis* Miller extracts by harvest time. *J. Korean Soc. Food Sci. Nutr.* **35**, 1146-1150.
- Park, Y. E., H. M. Cho, H. J. Lee, Y. S. Hwang, S. S. N. Choi, S. J. Lee, E. S. Park, J. D. Lim, and M. G. Choung. 2007. Antioxidant and inhibition on angiotensin converting enzyme activity of colored potato extracts. *Korean J. Crop Sci.* **52**, 447-452.
- Seo, J. S., T. H. Lee, S. M. Lee, S. E. Lee, N. S. Seong, and J. Y. Kim. 2009. Inhibitory effects of methanolic extracts of medicinal plants on nitric oxide production in activated macrophage RAW 264.7 cells. *Korean J. Medicinal Crop Sci.* **17**, 173-178.
- Shim, S. M., S. W. Choi, and S. J. Bae. 2001. Effects of *Punica granatum* L. fractions on quinone reductase induction and growth inhibition on several cancer cells. *J. Korean Soc. Food Sci. Nutr.* **30**, 80-85.
- Song, H. S., H. J. Moon, B. E. Park, B. S. Choi, D. J. Lee, J. Y. Lee, C. J. Kim, and S. S. Sim. 2007. Anti-oxidant activity and whitening activity of bamboo extracts. *Yakhak Hoeji* **51**, 500-507.
- Sun, T. and S. A. Tanumihardjo. 2007. An integrated approach to evaluate food antioxidant capacity. *J. Food Sci.* **72**, 159-165.
- van der Veen R. C. 2001. Nitric oxide and T cell immunity.

*Int. Immunopharmacol.* **1**, 1491-1500.

31. Wink, D. A., J. A. Cook, R. Pacelli, W. DeGraff, J. Gamson, J. Liebman, M. C. Krishna, and J. B. Mitchell. 1996. The effect of various nitric oxide-donor agents on hydrogen per-

oxide-mediated toxicity: a direct correlation between nitric oxide formation and protection. *Arch Biochem Biophys.* **331**, 241-248.

---

초록 : 약용식물 복합 추출물 TMP1과 TMP2의 항산화능과 염증 억제 효과

조은경 · 최영주\*

(신라대학교 의생명과학대학 식품영양학과)

본 연구에서는 약용식물 TMP1과 TMP2의 기능성에 관한 분석을 위하여 열수, 에탄올 추출물로 여러 가지 생리활성과 면역활성에 대하여 분석하였다. 우선, TMP1과 TMP2의 항산화능을 플라보노이드 함량 측정으로 예측하고자 TMP1과 TMP2의 열수, 에탄올 추출물의 총 플라보노이드 함량을 조사하였다. 그 결과, TMP2 에탄올 추출물이 40.981 mg/g으로 가장 높았으며, 이는 높은 항산화능과 연관성이 있는 것으로 나타났는데, DPPH법을 통해 측정된 TMP2의 항산화력은 1 mg/ml 농도에서 에탄올 추출물이 96%의 radical 소거능을 나타내었다. 0.1 mg/ml의 비타민 C와 비교 했을 때 유사한 항산화력이 측정되었는데, 이것은 높은 항산화능을 나타내고 있는 것으로 TMP2의 높은 이용가치를 의미한다. TMP2와 면역활성과의 연관성은 LPS에 의해 유도되는 NO 합성 저해물과 TMP2에 의한 대식세포의 NO 합성 증진을 분석으로 조사되었다. 그 결과 LPS에 의해 유도된 NO 합성 저해물은 0.5 mg/ml 농도에서 TMP2 열수, 에탄올 추출물이 각각 47%, 86%로 나타나 약용식물 TMP2의 높은 면역효과를 증명하고 있다. 또한 TMP2 에탄올 추출물은 3배의 높은 NO 합성률을 보였다. 지금까지의 연구에 의하면 NO 합성을 증대로 인한 약용식물 추출물의 항염증 효능에 대한 보고가 미비하므로 본 연구는 학술적 의미가 크다고 판단된다. 이상의 결과는 약용식물 TMP2의 우수한 생리활성을 증명하고 있고, 항산화력, 면역활성 효과가 높은 것으로 나타나 기능성 음료의 소재로서 그 활용도가 높을 것으로 판단된다.