

한국산 5종 해조류의 항산화효과와 총 폴리페놀 함량과의 관련성

곽충실¹ · 김성애² · 이미숙^{2†}

¹서울대학교 의학연구원 체력과학노학연구소

²한남대학교 식품영양학과

The Correlation of Antioxidative Effects of 5 Korean Common Edible Seaweeds and Total Polyphenol Content

Chung Shil Kwak¹, Sung Ae Kim² and Mee Sook Lee^{2†}

¹Aging and Physical Culture Research Institute, Seoul National University, Seoul 110-810, Korea

²Dept. of Food and Nutrition, Hannam University, Daejeon 306-791, Korea

Abstract

Antioxidative activities of 5 common edible seaweeds in Korea, three brown algae (seaweed fusiforme, sea mustard, sea tangle), one green algae (sea lettuce) and one red algae (laver), were examined. The antioxidative activities of ethanol extracts from these seaweeds were examined by measuring of inhibition rates against iron-induced linoleate peroxidation, DPPH (1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl) radical generation and MDA-BSA (malondialdehyde-bovine serum albumin) conjugation. Sea lettuce ethanol extract showed the strongest anti-oxidative activity among them, especially in inhibition against conjugation of lipid peroxide and protein. Second to sea lettuce, laver and sea tangle ethanol extracts showed high DPPH radical scavenging activity and inhibition against MDA-BSA conjugation. However, seaweed fusiforme and sea mustard ethanol extracts did not show antioxidative activities. Sea mustard contained the highest total flavonoids (11.33 mg/g dry wt) and sea lettuce contained the highest total polyphenol (8.97 mg/g dry wt) among these seaweeds. In addition, there was strong positive correlation between the antioxidative activity and total polyphenol content in these seaweeds, suggesting polyphenol compounds may contribute to antioxidative effect of seaweeds. From these data, it is suggested to consume much of seaweeds such as sea lettuce, laver and sea tangle to prevent age-related chronic diseases, and also develop neutraceutical products using polyphenol rich fraction from sea lettuce.

Key words: seaweeds, lipid peroxidation, DPPH radical, lipid peroxide-protein conjugation

서 론

해조류는 예로부터 아시아 지역에서 널리 섭취해 왔으며, 영양학적으로 열량은 매우 낮으면서 비타민과 무기질, 식이섬유소가 풍부하고, 육지 식물에는 없는 비소화성의 점질성 다당류를 다량 함유하고 있으며, 채소류와 비교해서 필수 아미노산과 불포화지방산이 많다는 것이 특징이다(1). 최근 천연식물로부터 약리작용이 있는 물질을 찾으려는 관심이 높아지면서 해조류의 생리활성에 대한 기초 연구뿐만 아니라 유효활성성분을 추출하여 식품 첨가물 또는 의약품으로 개발 이용하고자 하는 노력이 증대되고 있다(2-4).

그러나, 해조류는 그 종류가 무수히 많고, 지역별로 이용하는 식용 해조류 역시 매우 다양하고 상이하기 때문에 각 국가들은 특별히 자국에서 많이 생산하는 해조류에 대한 연구에 집중하고 있다. 우리나라에서 가장 널리 섭취되고 있는

해조류는 김, 미역, 다시마 등이 있는데 이들은 식이섬유를 약 32~75% 함유하고 있으며, 그 중 51~85%가 수용성 식이섬유이다(5). 해조류의 식이섬유는 사람에 의해 소화가 거의 되지 않으나 미역, 다시마, 톳과 같은 갈조류에 많이 함유되어 있는 저분자 질소화합물인 laminine은 혈압강하작용이 있으며(6), 황산기를 함유하는 다당류(sulfated polysaccharide)의 일종인 alginic acid와 fucosterol, 녹조류인 파래와 홍조류의 김에 함유되어 있는 betaine은 혈중콜레스테롤 저하효과(7,8)가 있다고 보고되었다. 또한, 갈조류에 많은 fucoidan은 종양세포의 성장저해효과(9,10)와 항혈액응고효과(11,12)가 있다고 밝혀지기도 하였다. 해조 다당류는 대부분 카르복실기와 황산기를 많이 갖고 있기 때문에 유해 중금속을 비롯한 양이온과 결합하여 배출하는 효과가 있고(8), 장내 유해미생물의 증식을 억제하는 동시에 유익한 균은 증식을 촉진함으로써 정장작용과 변비를 개선하는 효과가 있

[†]Corresponding author. E-mail: meesook@hannam.ac.kr
Phone: 82-42-629-7494, Fax: 82-42-629-7490

으며(13,14), 당내성 증진효과(15,16)와 항산화효과(17-21) 등의 생리활성에 있다고 알려져 있다.

많은 연구자들이 식물들에서 다양한 종류의 항산화물질을 발견하였으며, 토코페롤, 비타민 C, 카로티노이드, 플라보노이드, 폴리페놀 화합물 등이 채소와 과일 등 육상식물에 존재하는 우수한 항산화 물질로 알려져 있다(22). 최근에는 여러 종류의 해조류의 항산화효과에 대한 보고와 함께 이를 산업 및 의학적으로 활용하고자 하는 노력이 진행되고 있다(4,17,20). 아직은 각각의 해조류가 함유하고 있는 항산화물질이 무엇인지 밝혀진 것은 많지 않으나 톳의 fucoxanthine, 모자반의 phlorotannin과 ω 3 지방산, 황산기를 갖는 다당류 등은 잘 알려진 해조류의 항산화물질이며, 여러 보고에서 폴리페놀 화합물이 많은 분획추출물의 항산화 효과가 커다고 하였다(17,19,20,23). 국내에는 식용 해조류가 약 50여종에 이르고 있으나 이들 해조류에 대한 항산화효과에 관한 연구는 아직 매우 미흡한 수준이다. 이에, 본 연구에서는 갈조류인 미역(*Undaria pinnatifida*), 다시마(*Laminaria japonica*), 톳(*Hizikia fusiformis*)과 녹조류인 파래(*Enteromorpha*), 홍조류인 김(*Porphyra terera*) 등으로부터 에탄올 추출물을 얻어 항산화효과를 검색하고자 하였으며, 아울러 총 플라보노이드와 총 폴리페놀 함량을 측정하여 그 상관성을 알아보고자 하였다.

재료 및 방법

재료 및 시료의 추출

김, 미역, 다시마, 톳과 파래는 모두 건조된 상태로 대전 중앙시장에서 한국산으로 구입하여 동결건조기로(Vacuum freeze dryer, Biotron, Korea) 건조시켜 곱게 분쇄한 후 밀봉하여 -20°C에서 냉동보관하면서 시료로 사용하였다. 시료의 에탄올 추출물을 얻기 위하여 건조시료 일정량에 20배의 95% 에탄올(Ducksan, Korea)을 가하여 실온에서 stirring하면서 24시간 동안 2회 반복 추출하여 Whatman 여과지 (No. 6)로 여과한 후 여과액을 rotary vacuum evaporator (EYELA, Japan)로 감압 농축하여 냉동보관하였다가 DMSO (dimethyl sulfoxide)에 녹여 지질과산화억제활성, DPPH 라디칼 소거활성실험을 위한 시료로 사용하였다. 또, 지질과산화물과 단백질의 결합을 억제하는 활성 실험을 위하여 동일한 방법으로 건조시료를 80% 에탄올로 추출한 다음 여과하여 농축시켰다.

시약

MDA-BSA 결합억제실험을 위하여 사용한 Dowex 50WX8-200 resin은 Supelco(USA), Centricon(YM-10)은 Amicon(USA)에서 구입하여 사용하였다. 또한, linoleic acid, $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$, DPPH(1,1-diphenyl-2-picryl hydrazyl), α -tocopherol, bovine serum albumin, Folin-ciocalteau reagent, rutin, tannic acid 등 그 밖의 시약들은 Sigma Chem-

ical Co.(USA)로부터 구입하였다.

지질과산화 억제효과 측정

Antonella 등(24)과 Gotteried와 Dunkley(25)의 방법에 따라 Fe^{2+} 에 의해 유도된 linoleate의 과산화에 대한 억제효과를 TBA(thiobarbituric acid)로 발색시켜 측정하였다. 먼저 0.5 mL의 linoleic acid와 0.25 mL의 tween 60을 섞은 후 50 mL의 중류수를 가하고, 1 N KOH로 중화시킨 다음 0.05 M potassium phosphate buffer 110 mL에 부유시켜서 10 mM의 linoleic acid 용액을 만들었다. DMSO에 녹인 에탄올 추출시료를 농도별로 희석하여 20 μL 와 10 mM linoleic acid 용액 10 mL을 섞은 후 37°C에서 1시간 동안 교반기(KMC-S489S, Vision Scientific, Korea)에서 반응시켰다. 여기에 0.05 M $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 20 μL 를 넣고 37°C에서 2시간 동안 교반하여 과산화를 유발시킨 후 800 μL 를 취하고 400 μL 의 TBA reagent를 첨가한 다음 boiling water bath에서 15분간 가열한 후 냉각시켰다. 생성된 지질과산화물을 560 μL 의 n-butanol로 용해시켜 3000 rpm에서 20분간 원심분리 후 상층액을 취하여 ELISA reader(SpectraMAX 340pc, Molecular devices, USA)를 이용하여 535 nm에서 흡광도를 측정하였다. 이 때 positive control로 α -tocopherol을 사용하였다.

DPPH 라디칼 소거 효과 측정

시료의 DPPH 라디칼 소거효과는 DPPH에 대한 환원력으로 측정하였다(26). 에탄올추출시료를 DMSO에 녹여 농도별로 희석하여 시료 10 μL 와 에탄올에 녹인 200 μM DPPH (1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl) 190 μL 를 섞은 후, 37°C에서 30분 동안 반응시킨 다음 ELISA reader를 이용하여 517 nm에서 흡광도를 측정한 후, 대조군에 비하여 감소된 흡광도로부터 라디칼 소거율을 계산하였다. 이 때 positive control로 α -tocopherol을 사용하였다.

지질과산화물과 단백질의 결합 억제효과

Park(27)의 방법에 따라 malondialdehyde(MDA)와 bovine serum albumin(BSA, Sigma)의 상호결합 반응을 시료들이 억제하는 효과를 비교하였다. 0.1 M PBS에 녹인 BSA 용액(2 mg/mL) 100 μL , MDA 용액(20 mM) 100 μL 에 추출시료를 여러 농도로 혼합한 후 0.1 M PBS로 전체 부피를 1 mL로 맞추었다. 혼합액을 37°C에서 24시간 반응시킨 다음, 혼합액 500 μL 를 취하여 centricon(Centricon YM-10, Amicon)에 넣고, 1,400 $\times g$ 에서 2시간 동안 원심분리하여 MDA-BSA 결합물을 분리한 후, 여분의 염을 제거하기 위하여 중류수 700 μL 를 넣고 다시 1,400 $\times g$ 에서 2시간 동안 원심분리하였다. 중류수로 3회 반복 세척한 후 시료를 0.1 M PBS에 녹여 Bradford 방법(28)으로 단백질을 정량한 다음, 12% acrylamide gel에서 동일한 단백질량을 loading하여 전기영동(SDS-PAGE)한 후 Coomassie 염색을 시행하여 MDA-BSA 결합물의 band를 densitometer(BIO-1D Image Analysis, Vilber Lourmat, Germany)로 정량함으로써 시료

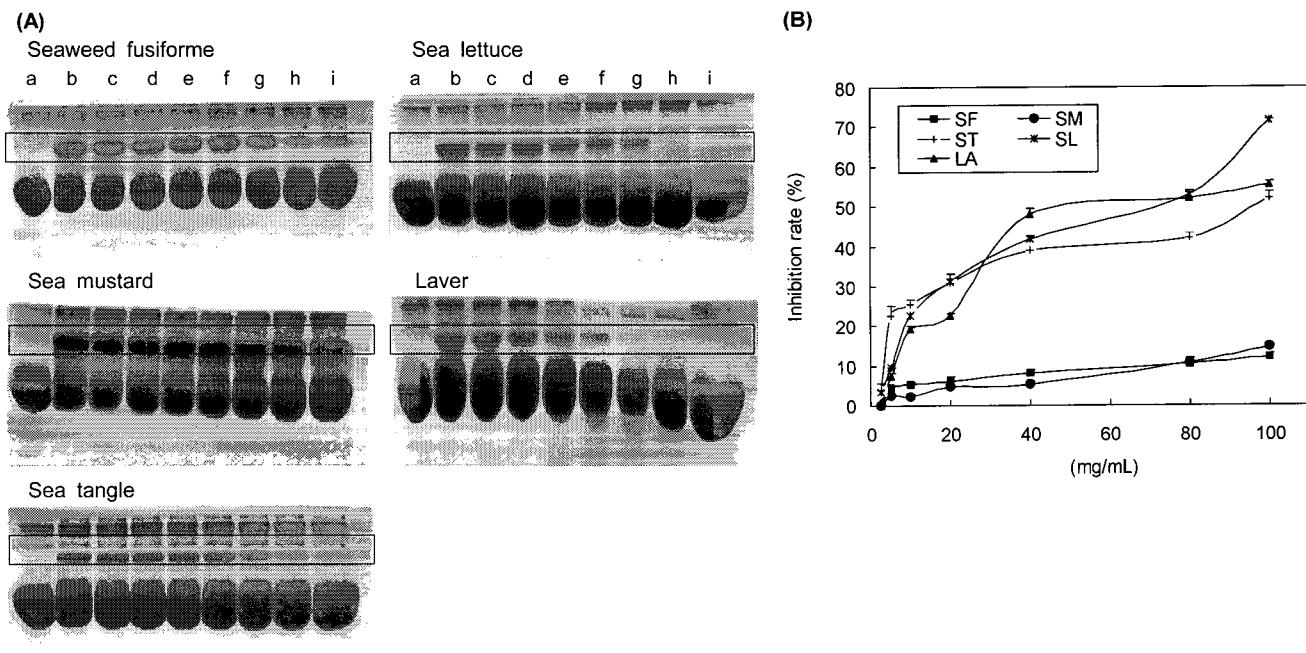


Fig. 3. Inhibition activity of 80% ethanol extracts on conjugation of malondialdehyde with protein.

(A) SDS-PAGE of extracts with MDA and BSA on 12% acrylamide gel.

a: BSA, b: BSA + MDA, c: BSA + MDA + extract 2.5 mg, d: BSA + MDA + extract 5 mg, e: BSA + MDA + extract 10 mg, f: BSA + MDA + extract 20 mg, g: BSA + MDA + extract 40 mg, h: BSA + MDA + extract 80 mg, i: BSA + MDA + extract 100 mg.

BSA (0.2 mg/100 μL PBS), MDA (2 μmole in 100 μL PBS), sample extract and 0.1 M PBS were mixed in a total vol of 1 mL and incubated.

(B) Inhibition rates calculated by densitometry.

SF: seaweed fusiforme, SM: sea mustard, ST: sea tangle, SL: sea lettuce, LA: laver.

It is plotted with the average ± SE of 3 times of repeats.

Table 4. Comparative scores of antioxidative activities among seaweeds¹⁾

	Lipid peroxidation inhibiting activity ²⁾	DPPH radical scavenging activity ³⁾	MDA-BSA conjugation inhibiting activity ⁴⁾
SF	0	0	+1
SM	0	0	+1
ST	0	+2	+3
SL	+2	+2	+3
LA	0	+2	+3

¹⁾Scored from 0 to +4, based on the maximum inhibition rate (%) in the range of treatment concentrations: 0, less than 10% inhibition; +1, 10~25% inhibition; +2, 25~50% inhibition; +3, 50~75% inhibition.

²⁾Treated 0~1000 μg/mL.

³⁾Treated 0~2500 μg/mL.

⁴⁾Treated 0~100 mg/mL.

0.0001)를 나타내었다(Table 6).

고 찰

일부 해조류는 항산화물질을 많이 함유하고 있으며, 그 활성 성분이 밝혀진 것도 있다. 미역, 다시마, 톳의 fucoxanthine(32)과 모자반의 phlorotannine(33), 스피루리나의 protean 추출물 등이 대표적인 예이다. Park 등(18)은 우리

Table 5. Total flavonoid and polyphenol contents in seaweeds

Sample ¹⁾	Flavonoid (mg/dry wt)	Polyphenol (mg/dry wt)
SF	2.68 ± 0.03 ^{2)c3)}	1.44 ± 0.03 ^d
SM	11.33 ± 0.10 ^a	2.43 ± 0.03 ^c
ST	1.95 ± 0.01 ^d	1.17 ± 0.04 ^e
SL	4.65 ± 0.03 ^b	8.97 ± 0.07 ^a
LA	0.67 ± 0.02 ^e	3.81 ± 0.01 ^b

¹⁾Samples are the same as in Table 1.

²⁾Values are mean ± SE from three times of measurements.

³⁾Means with the different letters of superscript are significantly different within each column at p < 0.0001 by Duncan's multiple range test.

나라에서 생육하는 12종의 해조류를 순차적으로 분획 추출하여 항산화효과를 측정한 결과 메탄을 추출분획이 DPPH 라디칼 소거활성이 매우 높았으며, 김, 미역, 다시마, 파래의 순으로 효과가 좋았으며 톳과 우뭇가사리 등 다른 시료들은 효과가 없었다고 하였으며, Han 등(34)도 미역과 다시마의 메탄을 추출물의 DPPH 라디칼 소거율이 거의 비슷하였다고 하였다. 그러나, 본 연구에서는 이들 보고와 달리 DPPH 라디칼 소거를 비롯하여 다른 2가지 방법을 통한 항산화효과에서 다시마가 미역에 비하여 훨씬 우수한 효과를 나타내었으며, 특히 녹조류인 파래의 항산화효과가 가장 우수하였

Table 6. Correlation coefficients among total flavonoid, polyphenol content and inhibition rates against lipid peroxidation, DPPH radical production and MDA-BSA conjugation

	Polyphenol content	Linoleate ¹⁾	DPPH ²⁾	MDA-BSA ³⁾
Flavonoid content	0.0375 (0.8944) ⁴⁾	-0.1021 (0.7173)	-0.5035 (0.0557)	-0.4634 (0.0819)
Polyphenol content		0.9361*** (<0.0001)	0.6422** (0.0098)	0.6903** (0.0044)
Linoleate			0.6413** (0.0100)	0.6629** (0.0071)
DPPH				0.9902*** (<0.0001)

¹⁾Linoleate peroxidation inhibition rate (%).

²⁾DPPH radical scavenging rate (%).

³⁾MDA-BSA conjugation inhibition rate (%).

⁴⁾p-value tested by Pearson correlation at ** p<0.01, *** p<0.001.

고, 그 다음이 김과 다시마이었으며, 톳과 미역은 항산화효과가 거의 없었다. 본 실험에서는 한국인들이 비교적 많이 섭취하고 있는 해조류를 선정하다 보니, 녹조류와 홍조류를 각각 1가지씩만 선정 검색하게 되었고, 따라서 이 결과만으로 녹조류가 홍조류나 갈조류에 비하여 항산화효과가 더 우수하다고 단정지을 수는 없으며, 갈조류에 속하는 톳, 미역, 다시마의 결과를 보면 동일한 종류에 속한 조류더라도 항산화효과의 정도는 크게 다를 수 있었다. 그리고, 파래와 톳의 경우 DPPH 라디칼 소거능이 투여 농도 증가에 따라 지속적으로 증가하지 않고 증가하다가 감소한 이유는 시료가 단일 물질이 아닌 에탄올 추출물로서 다양한 물질들의 혼합물이기 때문으로 아마도 최적의 효과를 나타내는 혼합농도비율이 존재할 것으로 생각된다.

해조류의 다양한 생리활성을 주로 다당류에 의한 것으로 보고되고 있으나, 녹조류인 파래의 높은 항산화 활성은 부분적이거나마 펠라보노이드, 폴리페놀 및 β-carotene과 chlorophyll 성분에 의한 것으로 예상된다. 본 실험실에서 분석한 결과 파래의 총 펠라보노이드 함량 4.65 mg/g 건조무게로 다른 채소들과 비교하였을 때 우엉(5.08 mg/g 건조무게)이나 붉은고추(4.24 mg/g 건조무게)와 비슷한 수준이었고, 폴리페놀 함량은 8.97 mg/g 건조무게로 뽐고추(7.99 mg/g 건조무게)나 브로콜리(9.33 mg/g 건조무게)와 비슷한 정도였다. 파래에서 항산화효과를 나타내는 활성물질이 구체적으로 무엇인지는 알 수 없으나 많은 연구에서 해조류의 추출물로부터 얻은 폴리페놀 성분이 항산화효과를 나타내었다고 하였다. Lim 등(20)은 중국연안에 생육하는 13종의 해조류에서 순차적으로 분획 추출하여 항산화효과를 측정한 결과 항산화효과가 큰 분획에 폴리페놀이 많이 함유되어 있었다고 보고하였고, 본 연구에서도 5종의 식용 해조류 에탄올 추출물의 항산화효과가 총 폴리페놀 함량과 유의한 양의 상관관계를 나타내었다. 특히 지질과산화 억제효과와 매우 높

은 상관성 ($r=0.9361$)을 보임으로써 해조류에 함유되어 있는 폴리페놀 성분이 항산화효과에 많은 기여를 하고 있음을 간접적으로 확인할 수 있었다. 따라서, 국내의 풍부하고 다양한 해조류로부터 폴리페놀 성분을 추출하여 직접적인 항산화효과에 대한 심도 있는 연구가 진행되어야 할 것이며, 천연 항산화제로 개발한다면 식품산업에서 그 활용가치도 매우 크다고 볼 수 있다.

Cahyana 등(35)은 *Eisenia bicyclis*에서 chlorophyll a와 연관된 물질인 pyropheophytin a가 α-tocopherol보다 강한 항산화효과를 보임으로써 해조류의 색소물질이 항산화활성을 갖고 있음을 밝혔다. 이 또한 본 연구에서 녹조류인 파래의 항산화활성이 가장 높았던 결과를 부분적으로 설명할 수 있는 자료가 된다. β-Carotene 역시 광선 및 산소라디칼로부터 세포와 조직을 보호하는 항산화효과 물질로 잘 알려져 있다(36). 바로 갈조류의 주된 항산화 물질인 fucoxanthin도 carotenoid의 일종이다(32). 본 연구에서 시료의 β-carotene의 함량은 측정하지 않았으나 식품분석표에 따르면(37) 파래와 미역은 생것을 기준으로 각각 2244 μg/100 g, 1398 μg/100 g이었으며 다시마는 774 μg/100 g, 톳은 756 μg/100 g의 β-carotene을 함유하고 있어, 토마토 542 μg/100 g, 늙은호박 712 μg/100 g, 시금치 3640 μg/100 g과 비교한다면 이들 해조류들은 모두 β-carotene 함량이 매우 높은 편이라고 할 수 있다. 한편, Haung과 Wang(17)은 16종의 해조류에서 diethyl ether 추출을 통하여 지용성 성분을 추출한 후 항산화효과와 지방산의 함량을 측정한 결과 항산화효과가 강할수록 불포화지방산함량이 높았다고 하여, 해조류에 함유된 항산화물질과 불포화지방산의 어떤 관련성을 시사하였다.

Kwak 등(38)은 곡류에서 얻은 에탄올 추출물의 DPPH 라디칼 소거능이 펠라보노이드 함량과 양의 상관관계가 있다고 보고하였으나, 본 연구에서 5종 해조류의 DPPH 라디칼 소거능과 펠라보노이드 함량과는 상관성이 없었다. 또한, 이들 해조류들은 모두 지질과산화를 억제하거나 DPPH 라디칼을 소거하는 효과보다는 이미 생성된 지질과산화물이 단백질과 결합하는 것을 저해하는 효과가 커으며, 특히 파래, 김, 다시마의 효과는 매우 우수하였기 때문에, 이들 해조류를 많이 섭취하는 것이 노화 및 산화적 스트레스로 인하여 증가된 지질과산화물로 인한 세포 및 조직의 기능적 손상을 예방하여 각종 성인병으로의 진행을 다소나마 지연시키는데 도움이 될 것으로 기대된다.

요 약

한국에서 널리 식용으로 이용되고 있는 미역, 다시마, 톳(갈조류), 파래(녹조류), 김(홍조류)의 항산화효과와 총 펠라보노이드와 폴리페놀 함량과의 관련성을 알아보고자 전조상태의 시판 해조류로부터 에탄올 추출시료를 얻은 후 Fe^{2+} 로 유도된 지질과산화 억제율, DPPH 라디칼 소거율 및 MDA-

BSA 결합 저해율을 측정하는 3가지 방법으로 항산화효과를 검정하였고, 총 플라보노이드와 폴리페놀 함량을 측정하였다. 그 결과, 녹조류인 파래의 항산화효과가 가장 우수하였는데, 특히 지질과산화물이 단백질과 결합하는 반응을 매우 효과적으로 저해하였다. 그 다음 김과 다시마의 항산화효과가 우수하였으며, 미역과 톳은 항산화효과가 거의 없었다. 총 플라보노이드 함량은 미역이 11.63 mg/g 건조무게로 가장 높았고, 총 폴리페놀 함량은 파래가 8.97 mg/g 건조무게로 가장 높았다. 한편, 3가지 방법에 의해 측정된 해조류의 항산화효과 모두가 총 폴리페놀 함량과 유의한 양의 상관관계를 보였으며, 특히 지질과산화억제율과 매우 높은 상관관계를 나타내어 ($r=0.9361$, $p<0.0001$), 해조류에서의 항산화효과에 폴리페놀 성분이 크게 기여할 가능성을 보였다.

감사의 글

본 연구는 2003년 농림부 농림기술개발연구과제 연구비 및 2002년 서울대 노화 및 세포사멸연구센터에 지원된 한국과학기술재단 우수연구센터육성사업의 지원비 일부로 수행되었으며 이에 감사를 드립니다.

문 현

- Jimenez-Escriv A, Goni Cambrordon I. 1999. Nutritional evaluation and physiological effects of edible seaweeds. *Arch Latinoam Nutr* 49: 114-120.
- Mabeau S, Fleurence J. 1993. Seaweed in food products: Biochemical and nutritional aspects. *Trends Food Sci Technol* 4: 103-107.
- Funahashi H, Imai T, Mase T, Sekiya M, Yokoi K, Hayashi H, Shibata A, Hayashi T, Nishikawa M, Suda N, Hibi Y, Mizuno Y, Tsukamura K, Hatakawa A, Tanuma S. 2001. Seaweed prevents breast cancer? *Jpn J Cancer Res* 92: 483-487.
- Ruperez P, Ahrazem O, Leal JA. 2002. Potential antioxidant capacity of sulfated polysaccharides from the edible marine brown seaweed *Fucus vesiculosus*. *J Agric Food Chem* 50: 840-845.
- Lahaye M. 1991. Marine algae as sources of fibers: Determination of soluble and insoluble dietary fiber contents in some sea vegetables. *J Sci Food Agric* 54: 587-594.
- Girard JP, Marion C, Liutkus M, Boucard M, Rechencq E, Vidal JP, Rossi JC. 1988. Hypotensive constituents of marine algae. 1. Pharmacological studies of laminine. *Planta med* 54: 193-196.
- Jung BM, Ahn CB, Kang SJ, Park JH, Chung DH. 2001. Effects of *Hijikia fusiforme* extracts on lipid metabolism and liver antioxidative enzyme activities in triton-induced hyperlipidemic rats. *J Korean Soc Food Sci Nutr* 30: 1184-1189.
- Kim YY, Lee KW, Kim GB, Cho YJ. 2000. Studies on physicochemical and biological properties of depolymerized alginate from sea tangle, *Laminaria japonicus* by thermal decomposition. *J Kor Fish Soc* 33: 393-398.
- Yamamoto L, Nagumo T, Takahashi M, Fujihara M, Suzuki Y, Lizima N. 1981. Antimutagenic effect of seaweeds: III. Antitumor effect of an extract from *Sagassum*. *Jap J Exp*

Med 51: 187-189.

- Cho KJ, Lee YS, Ryu BH. 1990. Antitumor effect and immunology activity of seaweeds toward sarcoma-180. *Bull Korean Fish Soc* 23: 345-352.
- Yoon JA, Yu KW, Jun WJ, Cho HY, Son YS, Yang HC. 2000. Screening of anticoagulant activity in the extracts of edible seaweeds and optimization of extraction condition. *J Korean Soc Food Sci Nutr* 29: 1098-1106.
- Shim YY, An JH, Cho WD, Chun H, Kim KI, Cho HY, Yang HC. 2002. Inhibitory mechanism of blood coagulation and in vivo anticoagulant activities of polysaccharides isolated from *Codium fragile*. *J Korean Soc Food Sci Nutr* 31: 917-923.
- Lee HA, Lee SS, Shin HK. 1994. Effect of dietary fiber source on the composition of intestinal microflora in rats. *Korean J Nutr* 27: 988-995.
- Park EY, Lee SS. 1996. Effect of dietary fiber on the serum lipid level and bowel function in aged rats. *Korean J Nutr* 29: 934-942.
- Kim EH, Vuksan V, Wong E. 1996. The relationship between viscosity of soluble dietary fiber and their hypoglycemic effects. *Kor J Nutr* 29: 615-621.
- Cho YJ, Bang MA. 2004. Effects of dietary seaweeds on blood glucose, lipid and glutathione enzymes in streptozotocin-induced diabetic rats. *J Korean Soc Food Sci Nutr* 33: 987-994.
- Haung HL, Wang BG. 2004. Antioxidant capacity and lipophilic content of seaweeds collected from the Qungdao coastline. *J Agric Food Chem* 52: 4993-4997.
- Park JH, Kang KC, Baek SB, Lee YH, Rhee KS. 1991. Separation of antioxidant compounds from edible marine algae. *Korean J Food Sci Technol* 23: 256-261.
- Yan X, Nagata T, Fan X. 1998. Antioxidative activities in some common seaweeds. *Plant Foods Hum Nutr* 52: 253-262.
- Lim SN, Cheung PCK, Ooi VEC, Ang PO. 2002. Evaluation of antioxidative activity of extracts from a brown seaweed, *Sargassum siliquastrum*. *J Agric Food Chem* 50: 3862-3866.
- Ko MS, Shin KM, Lee MY. 2002. Effects of *Hijikia fusiforme* ethanol extract on antioxidative enzymes in ethanol-induced hepatotoxicity of rat liver. *J Korean Soc Food Sci Nutr* 31: 87-91.
- Larson RA. 1988. The antioxidants of higher plants. *Phytochemistry* 27: 969-978.
- Zhang Q, Li N, Zhou G, Lu X, Xu Z, Li Z. 2003. In vivo antioxidant activity of polysaccharide fraction from *Porphyra haitanensis* (Rhodophyta) in aging mice. *Pharmacol Res* 48: 151-155.
- Antonella S, Mario S, Maria L, Daniela M, Francesco B, Francesco C. 1995. Flavonoids as antioxidant agents: Importance of their interaction with biomembranes. *Free Rad Biol Med* 19: 481-486.
- Gotteried H, Dunkley WL. 1969. Ascorbic acid and copper in linoleate oxidation: Measurement of oxidation by ultraviolet spectrophotometry and the thiobarbituric acid test. *J Lipid Res* 10: 555-560.
- Blois MS. 1958. Antioxidant determination by the use of a stable radical. *Nature* 26: 1199-1200.
- Park YH. 2000. Effect of polyamine on modification of biomodics by aldehydes. *PhD Dissertation*. Seoul National University.
- Bradford MM. 1976. A rapid and sensitive method for the quantitation of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Anal Biochem* 72: 248-254.

29. Gomez-Sanchez A, Hermonsin I, Mayo I. 1990. Cleavage and oligomerization of malondialdehyde under physiological conditions. *Tetrahedron Letters* 28: 4077-4080.
30. Chae SK, Kang GS, Ma SJ, Bang KW, Oh MW, Oh SH. 2002. *Standard Food Analysis*. Jigu-moonwha Sa, Seoul. p 381-382.
31. Singleton VL, Orthofer R, Lamuela-Raventos RM. 1999. Analysis of total phenols and other oxidation substrates and antioxidants by means of Folin-Ciocalteau reagent. *Methods Enzymol* 299: 152-178.
32. Yan X, Chuda Y, Suzuki M, Nagata T. 1999. Fucoxanthin as the major antioxidant in *Hijikia fusiformis*, a common edible seaweed. *Biosci Biotechnol Biochem* 63: 605-607.
33. Yan XJ, Li XC, Zhou CX, Fan X. 1996. Prevention of fish oil rancidity by phlorotannins from *Sargassum kjellmannianum*. *J Appl Phycol* 8: 201-203.
34. Han J, Kang S, Choue R, Kim H, Leem K, Chung S, Kim C, Chung J. 2002. Free radical scavenging effect of *Diospyros kaki*, *Laminaria japonica* and *Undaria pinnatifida*. *Fitoterapia* 73: 710-712.
35. Cahyana AH, Shuto Y, Kinoshita Y. 1992. Pyropheophytin a as an antioxidative substance from the marine alga. *Biosci Biotechnol Biochem* 56: 1533-1535.
36. Rao AV, Agarwal S. 1999. Role of lycopene as antioxidant carotenoid in the prevention of chronic diseases. *Nutr Res* 19: 305-323.
37. Ministry of Health and Welfare. 2000. *Recommended dietary allowances for Koreans*. 7th revision.
38. Kwak CS, Lim SJ, Kim SA, Park SC, Lee MS. 2004. Antioxidant and antimutagenic effects of Korean Buckwheat, Sorghum, Millet and Job's tears. *J Korean Soc Food Sci Nutr* 33: 921-929.

(2005년 6월 30일 접수; 2005년 8월 5일 채택)