

우고닌-하이드로젤 지지체의 파골세포 분화 억제 효과

경희대학교 한의과대학 한방부인과
양나래, 이진무, 이창훈, 장준복, 이경섭

ABSTRACT

Inhibitory Effects of Wogonin Mixed with Hydrogel on Osteoclast Differentiation

Na-Rae Yang, Jin-Moo Lee, Chang-Hoon Lee, Jun-Bock Jang, Kyung-Sub Lee
Dept. of Gynecology, College of Oriental Medicine, Kyung-Hee University

Purpose: Wogonin is an active component isolated from *scutellariae radix*. This study was conducted to evaluate the inhibitory effect of wogonin mixed with hydrogel on osteoclast differentiation.

Methods: It was performed to estimate cytotoxicity of Wogonin alginate hydrogel disk(WHD) in BMMs stimulated with RANKL, M-CSF. ROS synthesis and actin ring formation were analysed to observe the effect of WHD.

Results: WHD has no cytotoxicity at the concentration of 0.1 $\mu\text{g/ml}$ or lower. 0.1 $\mu\text{g/ml}$, 1 $\mu\text{g/ml}$ WHD restrained the synthesis of ROS and 0.1 $\mu\text{g/ml}$, 1 $\mu\text{g/ml}$ WHD restrained the formation of actin ring.

Conclusions: WHD has the inhibitory effect of osteoclast differentiation and bone resorption. Further studies are needed to treat osteoporosis by herbal medicine.

Key Words: *Scutellariae Radix*, Wogonin alginate hydrogel disk, osteoclast, hydrogel, RANK ligand

I. 서 론

현대는 경제사회적인 발전과 더불어 의료수준의 향상과 보급으로 노령화 사회에 직면해 있다. 통계청의 발표에 의하면, 2009년 출생한 여성의 평균 기대수명은 83.8세로 폐경 후 30여 년 동안을 보내게 되므로 폐경기의 건강관리가 더욱 중요해졌다¹⁾.

폐경 후 난소에서 여성호르몬의 급격한 감소로 혈관운동계, 정신·정서적, 비뇨생식기계, 순환기계 증상 및 골다공증 등이 발생하며 소주골이 많이 포함된 골부위 즉 척추골에서의 골량 감소로 만성 통증, 우울증, 골절 특히 대퇴골 골절환자의 20%에서 사망의 위험이 있다²⁾.

폐경 후 여성 호르몬 감소로 인한 각종 증상을 경감시키기 위해 호르몬 대체 요법을 사용하고 있지만 이러한 치료는 골다공증 예방 효과가 있으나 건강한 폐경후기 여성에게 만성 질환을 예방할 목적으로 사용해서는 안 된다는 견해가 있어³⁾ 골량 감소를 억제할 수 있는 치료 약제에 대한 다양한 연구가 시도되고 있다⁴⁻⁸⁾.

한의학에서 골다공증은 骨枯, 骨痿, 骨痺 등과 관련이 있으며⁹⁾ 腎이 骨의 변화를 주관하므로 補腎 强筋骨하는 치료가 위주가 되지만¹⁰⁾ 骨痿는 大熱에 의해 생기므로 淸熱燥濕하는 치료법을 활용하기도 한다¹¹⁾.

黃芩은 꿀풀과에 속하는 다년생 본초인 黃芩의 주피를 벗긴 뿌리로, 性味는 苦寒하고 淸熱燥濕, 瀉火解毒, 止血, 安胎의 효능이 있다. 그 주요 성분은 baicalein, baicalin 및 wogonin 등을 포함한 flavonoid

계 화합물들이며¹²⁾, 이 중에서 우고닌은 파골 세포의 분화 억제 효과가 우수하게 나타나 골다공증 치료에 관한 가능성이 제시되어 왔다¹³⁾.

이에 저자는 우고닌의 지속적인 적용을 위해 우고닌-하이드로젤 지지체를 제작하고 우고닌의 파골세포 분화 억제 효과를 알아보기 위해서 reactive oxygen species(ROS)와 actin ring 염색을 관찰하여 유의한 결과를 얻었기에 보고하는 바이다.

II. 실험

1. 재 료

1) 약 재

꿀풀과(Labiatae)에 속하는 다년생 초본인 黃芩 *Scutellaria baicalensis* Georgi의 뿌리(Scutellariae Radix)의 주성분인 우고닌은 Wako(Osaka, Japan)에서 구입하여 용해 후 Millopore사(Carrigtwohill, Ireland)에서 구입한 0.22 μm 필터에 여과하여 4°C에 보관하였다.

2) 시 약

Human receptor activator of nuclear factor- κ B ligand(RANKL)과 Human macrophage-colony stimulating factor(M-CSF)는 Peprotech사(London, UK)에서 구입하였다. Actin 항체는 Santa Cruz Biotechnology사(Santa Cruz, CA, USA)에서 구입하였다. α -minimum essential medium(α -MEM), 10% fetal bovine serum(FBS), antibiotic, Dulbecco's Modified Eagle Medium(DMEM), Dulbecco's Phosphate-Buffered Saline(DPBS)는 Gibco사(Rockville, MD, USA)에서 구입하였

으며 2',7'-dichlorofluorescein diacetate (DCFH), rhodamin-conjugated phalloidin 은 Molecular Probes(Eugene, OR, USA) 에서 구입하였다. Sodium Alginate, Calcium Sulfate는 sigma Chemical Co.(St. Louis, MO, USA)에서 구입하였다.

3) 세포 배양

6주령의 ICR계 수컷 생쥐를 희생시킨 후 antibiotic을 첨가한 α -MEM을 1cc 주사기에 충전하여 경골 및 대퇴골에서 골수를 채취하였다. 채취한 골수세포에서 적혈구를 제거한 후 FBS와 M-CSF 30 ng/ml를 첨가한 α -MEM배지에서 5% CO₂, 95% 습도 및 37°C로 3일간 배양하였다. 배양 후 부착된 세포를 파골 전구세포로서의 대식세포(bone marrow macrophages, BMMs)로 사용하였다.

2. 방 법

1) 우고닌의 HPLC 분석

우고닌을 100 μ g/ml의 농도로 만든 후 냉장 보관하고, 이를 희석하여 50, 20 및 10 μ g/ml의 농도로 만들어 검량선을 작성하였다. 이를 분석하기 위한 장비로써 고속 액체 크로마토그래피(Agilent 1200 series)를 사용하였으며, 컬럼은 YMC-C18 (300 mm*4.8 mm, 5 μ m)을 이용하였다. 사용된 용매의 조건은 0.1% 인산 액이 포함된 3차 증류수와 아세토니트릴을 20대 80의 비율로 흘려준다. 용매의 흐름시간은 5분으로 하였으며 우고닌의 270 nm에서 흡수 최대파장을 가지고 있어 검출기는 270 nm의 파장을 이용하였다. 3.7분대에 피크를 형성하였으며 상관계수(R²)는 0.9998을 나타내었으며 정량수식 $y = 48.265x - 20.074$ 을 보였다.

2) 우고닌-하이드로젤 제작

Sodium alginate를 2wt% DMEM에 24시간 300rpm으로 충분히 용해시켰고, calcium sulfate를 DPBS에 충분히 분산시켰다. 용해된 두 용액인 2wt% alginate solution과 calcium sulfate를 주사기에 연결하여 혼합하고 동시에 우고닌을 0 μ g/ml, 0.1 μ g/ml 및 1 μ g/ml 농도별로 첨가하여 상온에서 15분간 하이드로젤을 架橋시켰다. 架橋된 우고닌-하이드로젤 지지체를 지름 15 mm와 두께 1 mm disk로 제작하여 사용하였다.

3) 하이드로젤에 함유된 우고닌의 방출 실험

NaCl 8 g, KCl 0.2 g, Na₂HPO₄ 1.44 g 과 KH₂PO₄ 0.24 g를 volumetric flask에 넣어 녹인 후 전체 volume을 1 l로 맞추어 PBS(Phosphate-buffered saline, pH7.4) 용액을 제조하였다. 각 well에 들어 있는 지지체의 무게를 정확히 측정된 후, 제조된 PBS용액을 1 ml씩 분주하여 시간에 따라 용액을 회수하여 vial에 옮긴 후 냉장보관을 하였다. 시간은 함유된 우고닌의 양에 따라 0.1 μ g/ml은 0.5, 1, 2, 3 4 day로 그리고 1 μ g/ml은 0.5, 1, 1.5, 2, 4, 8day로 관찰하였으며 검체는 시간별로 각각 2개로 하였다. 방출된 우고닌은 HPLC를 이용하여 측정하였으며 검출된 우고닌의 각각의 양은 cumulative method에 의해 나타내었다¹⁴⁾.

4) 세포 독성 측정

96-well plate에 0 μ g/ml, 0.1 μ g/ml 및 1 μ g/ml 우고닌-하이드로젤 지지체를 넣은 후 BMMs가 1×10^4 cells/well이 되도록 분주하고 M-CSF 30 ng/ml를 처리한 후 24시간 및 48시간 배양하였다. 그 후 각각의 well에 cell counting kit(CCK-8, Dojindo, Japan) 용액을 처리하고 2시간

동안 incubation한 후 ELISA microplate reader(Bio-Rad, Hercules, CA, USA)를 이용하여 450 nm에서 흡광도를 측정하였다. 세포 독성 효과는 시료를 첨가하지 않는 대조군에 대한 백분율(%)로 표시하였다.

5) ROS 염색

24-well plate에 0 $\mu\text{g/ml}$, 0.1 $\mu\text{g/ml}$ 및 1 $\mu\text{g/ml}$ 우고닌-하이드로젤 지지체를 넣은 후 BMMs가 5×10^4 cells/well이 되도록 분주하고 BMMs에 RANKL 100 ng/ml 과 M-CSF 30 ng/ml를 처리하여 1일 배양하였다. 그 후 세포를 PBS로 세척하고 10 μM DCFH-DA을 30분 동안 처리하였다. 3번의 세척 과정을 거친 후 DCF의 형광은 confocal laser scanning microscopy로 관찰하였다.

6) Actin-ring 염색

4-well plate에 농도별로 우고닌-하이드로젤 지지체를 넣고 BMMs가 5×10^4 cells/well이 되도록 분주하고 BMMs에 RANKL 100 ng/ml과 M-CSF 30 ng/ml를 처리하여 파골 세포 분화를 6일간 유도시킨 후 세포를 3.7% formaldehyde에 10분간 고정하고 PBS로 세척 후에 rhodamin-conjugated phalloidin을 처리하여 30분간 배양하였다. Actin-ring 형성은 형광현미경 Olympus IX71-F32PH 모델(Olympus, Tokyo, Japan)을 사용하여 관찰하였다.

III. 결 과

1. 우고닌의 HPLC 분석 결과

우고닌의 HPLC 분석 결과는 Fig. 1과 같다.

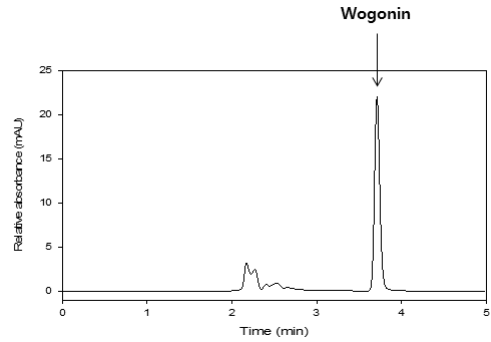


Fig. 1. Wogonin HPLC Peak.

2. 우고닌-하이드로젤 지지체 약물 방출 패턴

0.1 $\mu\text{g/ml}$ 와 1 $\mu\text{g/ml}$ 의 우고닌-하이드로젤 지지체에서 우고닌 방출량을 시간대별로 측정한 결과, 0.1 $\mu\text{g/ml}$ 우고닌-하이드로젤 지지체는 4일, 1 $\mu\text{g/ml}$ 우고닌-하이드로젤 지지체는 10일까지 방출되었다(Fig. 2).

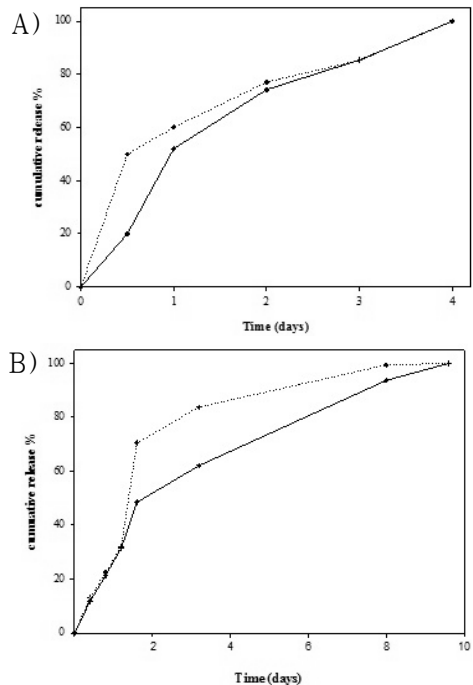


Fig. 2. Wogonin Alginate Hydrogel Disk (WHD) Release Profile(HPLC)

- A) Wogonin release rate in 0.1 $\mu\text{g/ml}$
- B) Wogonin release rate in 1 $\mu\text{g/ml}$

3. 우고닌-하이드로젤 지지체 세포 독성 평가

BMMs에 대한 0.1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 와 1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 우고닌-하이드로젤 지지체의 세포 독성을 측정 한 결과 24시간과 48시간 후의 모든 농도에서 세포 독성이 나타나지 않았다(Fig. 3).

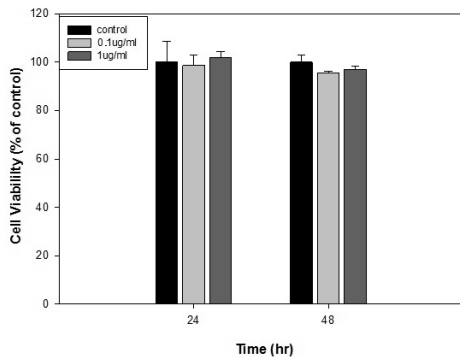


Fig. 3. Cytotoxicity Test of WHD in RANKL, M-CSF Stimulated BMMs for 24, 48 hours Incubation.

WHD means Wogonin alginate hydrogel disk

4. 우고닌-하이드로젤 지지체 ROS 억제 확인

DMMs에 대한 0.1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 와 1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 의 우고닌-하이드로젤 지지체에서 ROS 생성 억제를 관찰한 결과, 농도 의존적으로 ROS가 억제되었다(Fig. 4).

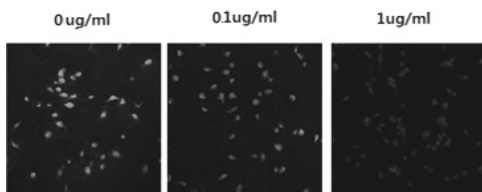


Fig. 4. Effects of WHD on ROS Production in RANKL, M-CSF Stimulated BMMs : Immunostaining(1 day)

5. 우고닌-하이드로젤 지지체 골 재흡수 억제 효과

Actin ring 염색을 실시한 결과, 0.1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 및 1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 우고닌-하이드로젤 지지체에서 농도 의존적으로 actin ring 형성이 억제됨을 확인하였다(Fig. 5).

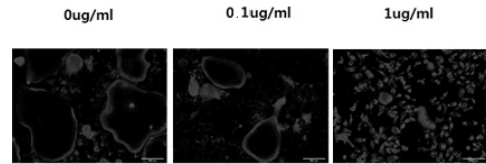


Fig. 5. Effects of WHD on Actin Ring Formation in RANKL, M-CSF Stimulated BMMs : Actin Ring Staining(5 day)

IV. 고 찰

세계보건기구(WHO)는 골다공증을 “골량의 감소와 미세구조의 이상을 특징으로 하는 전신적인 골격계 질환으로, 결과적으로 뼈가 약해져서 부러지기 쉬운 상태가 되는 질환”으로 정의하고 있고, 이는 골형성과 골흡수의 균형이 파괴되어 나타난다¹⁵⁾.

과골세포는 monocyte/macrophage 전구체가 증식과 분화과정을 거쳐서 형성 되는데, 그 과정에서 RANKL와 M-CSF가 필수적인 역할을 한다. RANKL는 세포분화와 생존에 중요한 역할을 하며, M-CSF는 주로 세포의 증식, 생존 및 세포골격화에 중요한 역할을 담당하고 있다¹⁶⁾.

골다공증의 중요한 위험인자는 노화 및 폐경으로 인한 빠른 골 소실이다. 여성의 경우, 폐경 이후 여성 호르몬의 결핍으로 급격한 골 흡수가 야기되고, 이후 노화로 골형성 기능이 점차 감소되어 골 소실이 지속된다. 따라서 골다공증의 예방을 위해서는 폐경 이후 노년층에서

골 소실을 가능한 막고자 하는 노력을 해야 한다¹⁵⁾.

멜라토닌은 뇌의 송과체에서 분비되는 호르몬으로 생후 급격히 증가하여 25세 전후하여 가장 높고 그 이후 점차로 감소하여 노년기에는 극히 낮아지는데, 폐경 초기 단계에 멜라토닌의 혈장농도가 감소하는 것은 폐경 후 골다공증의 유발에 중요한 인자라고 보여 진다¹⁷⁾.

한의학에서의 骨痿, 骨枯, 骨痺 등이 골다공증의 범주에 속하고 주된 병인을 大熱, 특히 폐경기 후 골다공증의 주된 병인을 腎虛라고 보았다⁹⁾. 최근 여러 천연추출물의 파골세포 분화 억제 작용을 연구한 결과, 파고지, 호두, 용안육씨, 황금 등에서 우수한 효과가 나타났다. 특히, 전통 한약재인 黃芩 추출물에서 낮은 농도에서 가장 좋은 파골분화 억제 효과가 나타났다¹⁸⁾.

黃芩은 淸熱燥濕의 효능이 있어¹⁹⁾, 軟堅작용을 하는 濕熱을 제거해 줌으로써 골다공증의 치료에 도움이 될 수 있다. 최근 黃芩에 함유된 wogonin의 항염증 연구^{20,21)} 효과를 나타내고 있다. 또한 黃芩은 2,000-4,000 ng/g의 멜라토닌을 함유하고 있는데, 이는 골아세포의 분화 및 골 성장을 촉진한다²²⁾.

우고닌은 黃芩의 뿌리로부터 얻은 유효성분이다²³⁾. 최근 항염증 작용²⁴⁾, 항B형간염 바이러스 작용²⁵⁾, 항산화 작용²⁶⁻³¹⁾, 항알러지 작용³²⁾, 항바이러스 작용³³⁾ 및 항불안 효과를 나타낸다는 보고가 있다³⁴⁾. 또한 신경보호 작용으로 뇌 보호 작용이 있고³⁵⁾, 골다공증 관련해서는 조골세포와 파골세포의 활성화에 영향을 미치며¹³⁾, 파골세포 억제효과가 있다¹⁸⁾.

하이드로젤은 친수성 가교 고분자로

서, 제조하기 쉽고, 장기 안정성 등의 장점을 가지고 있어서 세포 보호, 약물 전달, 생체 주입, 세포 부착 ligand로 변형, 생물학적 접합성이 용이하다. 현재 조직공학, 약물 전달용 물질 등 다양한 생체의학 분야에 이용하고 있다³⁶⁾. 약물의 효과를 지속적으로 발현하게 할 수 있으며, 국소부위 처리에 유용하다.

이에 저자는 RANKL, M-CSF로 자극한 BMMs에 우고닌의 지속적인 적용을 위해 우고닌-하이드로젤 지지체를 제작하고 ROS 염색을 관찰하여 파골세포 분화 억제 효과를 알아보고 actin ring 형성을 관찰하여 골 재흡수 억제 효과를 실험하였다.

HPLC로 우고닌의 main peak를 검출하여 우고닌-하이드로젤 지지체 합성 후 우고닌의 방출 패턴을 확인하고, 우고닌-하이드로젤 지지체의 세포 독성 여부를 확인한 결과, 0.1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 및 1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ 군 모두에서 세포독성이 나타나지 않았다.

산화 스트레스 상태란 신체의 대사 과정에서 발생하는 ROS와 항산화제의 균형이 깨지면서 ROS이 많아지는 경우를 뜻한다. 이런 기전으로 ROS 증가가 파골세포의 기능을 항진시키며, 조골세포로의 분화 및 활성도를 억제한다³⁷⁻³⁹⁾.

ROS 생성을 측정된 결과, 우고닌-하이드로젤 지지체의 농도 의존적으로 ROS가 억제되었고, 이로써 파골세포 분화가 억제됨을 알 수 있었다.

골 흡수를 위해서 파골세포 표면의 actin ring 구조는 필수적이다. 파골세포의 세포골격화 과정에서 뼈에 부착함과 동시에 세포의 공간과 뼈를 흡수하는 공간을 구분하기 위해, 파골세포의 actin이 하나의 큰 ring으로 조직화된다. 파골세

포에 있어 actin ring의 형성은 세포가 뼈를 흡수할 수 있는 능력에 대한 중요한 표지가 된다.

DMMs에 우고닌-하이드로젤 지지체를 처리한 결과, 파골세포의 actin ring이 농도 의존적으로 둥글고 매끄러운 전형적인 형태를 유지되지 않았다⁴⁰⁾. 이는 우고닌-하이드로젤 지지체가 골 흡수 과정에 관여하여 파골세포 분화를 억제함을 의미한다고 볼 수 있다.

이상의 실험 결과를 통해 우고닌의 지속적인 적용을 위해 제작한 우고닌-하이드로젤 지지체는 세포독성을 나타내지 않는 범위에서 ROS 발생을 감소시켜 파골 세포의 분화를 억제시키고 actin ring 구조를 붕괴시켜 골 재흡수 과정을 억제함을 확인함으로써 향후 폐경기 골량 감소에 활용할 수 있는 치료제로 개발될 수 있는 가능성을 제시하고 있다.

V. 결 론

黃芩의 성분인 우고닌의 지속적인 적용을 위해 우고닌-하이드로젤 지지체를 제작하고 ROS 염색을 관찰하여 파골세포 분화 억제 효과를 알아보고, actin ring 형성을 관찰하여 골 재흡수 억제 효과를 연구하여 다음과 같은 결과를 얻었다.

1. 0.1 $\mu\text{g/ml}$ 이하의 농도에서 우고닌-하이드로젤 지지체는 세포 독성이 나타나지 않았다.
2. 0.1 $\mu\text{g/ml}$ 및 1 $\mu\text{g/ml}$ 우고닌-하이드로젤 지지체는 농도 의존적으로 ROS 생성을 억제하였다.
3. 0.1 $\mu\text{g/ml}$ 및 1 $\mu\text{g/ml}$ 우고닌-하이드

로젤 지지체는 농도 의존적으로 actin ring 형성을 억제되었다.

- 투 고 일 : 2011년 10월 31일
- 심 사 일 : 2011년 11월 01일
- 게재확정일 : 2011년 11월 07일

참고문헌

1. 2009년 생명표. 한국통계청. 2010:http://kostat.go.kr/.
2. 대한산부인과학회 교과서편찬위원회. 부인과학 제4판. 서울:도서출판 고려의학. 2008:563-7.
3. 조형래 등. 폐경후기 여성들이 호르몬 보충요법. 대한한방부인과학회지. 2002; 15(3):75-81.
4. 김동일. 2007년 7월 폐경후 여성의 호르몬 요법에 대한 WHI 연구 발표 이후 한의학은 어떤 기여를 할 수 있을까?. 대한한방부인과학회지. 2004;17(3):105-15.
5. 강병문. 골다공증 치료의 의학약제와 대체 약물의 비교. 대한산부회지. 2006; 49(12):2459-73.
6. 박형무. 한국의 골다공증 약제의 사용 현황. 대한산부회지. 2010;53(2):152-9.
7. 손계순. 콩 섭취가 폐경 후 여성의 골 밀도 및 골대사 지표에 미치는 영향. 대한간호학회지. 2006;36(6):933-41.
8. 김정근 등. 숙지황과 가시오가피 추출물이 조골세포의 활성화 증식 및 파골세포의 골흡수 억제에 미치는 효과. 대한골대사학회지. 2002;9(2):133-43.
9. 김희진, 이태균. 폐경기골다공증에 관한 문헌적 고찰. 대한한방부인과학회

- 지. 1998;11(1):131-48.
10. 김진혁, 유동열. 골다공증에 응용되는 수종의 강근골 약물에 문헌적 고찰. 대한한방부인과학회지. 1999;12(1):105-24.
 11. 허준. 대역 동의보감. 서울:동의보감출판사. 2005:770.
 12. 전국한의과대학 본초학교수 공편저. 본초학. 서울:영림사. 2004:178-9.
 13. 신정민 등. 황금 추출물이 조골세포와 파골세포의 활성화에 미치는 영향. 한국식품과학회지. 2008;40(6):674-9.
 14. Yoo HS, Lee EA, Park TG. Doxorubicin-conjugated biodegradable polymeric micelles having acid-cleavage linkages. J Control Release. 2002;82:17-27.
 15. 정호연. 골다공증 진단 및 치료 지침 2007. 대한내분비학회지. 2008;23(2):76-108.
 16. 김현주. 글루코코르티코이드에 의해 유도되는 골다공증의 병리학적 기전. 대한내분비학회지. 2009;24(4):231-6.
 17. 오세인 등. 제 1형 골다공증에서 멜라토닌이 흰쥐 경골의 항산화효소 활성화에 미치는 영향. 한국노화학회지. 2001;11(3):29-35.
 18. 이호정 등. 천연물 추출물이 파골세포 분화억제 효과 검색. 한국식품과학회지. 2005;37(6):997-1004.
 19. 신민교 편저. 임상본초학. 서울:영림사. 2002:400-1.
 20. Chena YC *et al.* Wogonin, baicalin, and baicalein inhibition of inducible nitric oxide synthase and cyclooxygenase-2 gene expressions induced by nitric oxide synthase inhibitors and lipopolysaccharide. Biochem Pharmacol. 2001;61(11):1417-27.
 21. Krakauer T, Li B, Young H. The flavonoid baicalin inhibits superantigen-induced inflammatory cytokines and chemokines. FEBS Lett. 2001;500(1-2):52-5.
 22. Jerome AR, Kim BG. Melatonin promotes osteoblast differentiation and bone formation. J Biol Chem. 1999;274(31):22041-7.
 23. Liaw J, Gau YY, Chao YC. Effect of baicalin on tracheal permeability in ovalbumin(OA)-sensitized guinea pigs. Pharm Res. 1999;16(10):1653-7.
 24. You KM, Jong HG, Kim HP. Inhibition of cyclooxygenase/lipoxygenase from human platelets by polyhydroxylated/methoxylated flavonoids isolated from medicinal plants. Arch Pharm Res. 1999;22(1):18-24.
 25. Guoa Q *et al.* Anti-hepatitis B virus activity of wogonin in vitro and in vivo. Antiviral Res. 2007;74(1):16-24.
 26. Gao Z *et al.* Free radical scavenging and antioxidant activities of flavonoids extracted from the radix of *Scutellaria baicalensis* Georgi. Biochim Biophys Acta(BBA). 1999;1472(3):643-50.
 27. Gao Z, Huang K, Xu H. Protective effects of flavonoids in the roots of *scutellaria baicalensis georgi* against hydrogen peroxide-induced oxidative stress in hs-sy5y cells. Pharmacol Res. 2001;43(2):173-8.
 28. Cho J, Lee HK. Wogonin inhibits excitotoxic and oxidative neuronal damage in primary cultured rat cortical cells.

- Eur J Pharmacol. 2004;485(1-3):105-10.
29. Lim BO. Effects of wogonin, wogonoside and 3, 5, 7, 2', 6' - pentahydroxyflavone on chemical mediator production in peritoneal exudate cells and immunoglobulin E of rat mesenteric lymph node lymphocytes. J Ethnopharmacol. 2003;84(1):23-9.
30. Kim HC *et al.* The plant flavonoid wogonin suppresses death of activated C6 rat glial cells by inhibiting nitric oxide production. Neurosci Lett. 2001;309(1):67-71.
31. Kim YO *et al.* Cytoprotective effect of *Scutellaria baicalensis* in CA1 hippocampal neurons of rats after global cerebral ischemia. J Ethnopharmacol. 2001;77(2-3):183-8.
32. Wakabayashi I, Yasui K. Wogonin inhibits inducible prostaglandin E(2) production in macrophages. Eur J Pharmacol. 2000;406(3):477-81.
33. Ma S *et al.* Antiviral Chinese medicinal herbs against respiratory syncytial virus. J Ethnopharmacol. 2002;79(2):205-11.
34. Hui KM *et al.* Anxiolytic effect of wogonin, a benzodiazepine receptor ligand isolated from *Scutellaria baicalensis* Georgi. Biochem Pharmacol. 2002;64(9):1415-24.
35. Kang SS *et al.* Neuroprotective effects of flavones on hydrogen peroxide induced apoptosis in SH-SY5Y neuroblastoma cells. Bioorg Med Chem Lett. 2004;14(9):2261-4.
36. Hoffman AS. Hydrogels for biomedical applications. Adv Drug Deliv Rev. 2002;43:3-12.
37. 이성수 등. 건강한 폐경 후 여성에서 혈청 산화스트레스 표식자와 골밀도 및 골대사와의 상관 관계. 대한골대사학회지. 2005;12(2):171-7.
38. Lee NK *et al.* A crucial role for reactive oxygen species in RANKL-induced osteoclast differentiation. Blood. 2005;106(3):852-9.
39. Ha H *et al.* Reactive oxygen species mediate RANK signaling in osteoclasts. Exp Cell Res. 2004;301(2):119-27.
40. 오성렬 등. 골 흡수에 M-CSF의 효과. 대한골대사학회지. 2009;16(1):15-21.
-