

## Ames, Rec 및 *umu* Assay를 이용한 황기의 안전성평가

손윤희 · 남경수\*

동국대학교 의과대학 약리학교실 및 난치병한양방치료연구소

## Evaluation of Safety with Astragali Radix : Ames, Rec and *umu* Assays

Yun-Hee Shon and Kyung-Soo Nam\*

Department of Pharmacology, College of Medicine and Intractable Disease Research Center,  
Dongguk University, Kyongju 780-714, Korea

**Abstract** – Water extract from Astragali Radix (AR) was tested for the safety using Ames, *Bacillus subtilis* Rec, and *umu* gene expression mutagenicity tests. Mutagenic activity in any assays we tested was not found. In Ames test, *Salmonella typhimurium* TA98 and TA100 were used to identify mutagenic property, and the number of histidine revertants was measured. In the Rec-assay, *Bacillus subtilis* H-17(*Rec<sup>+</sup>*) and M-45(*Rec<sup>-</sup>*) strains were used to test DNA damage activity. In the SOS *umu* test, *Salmonella typhimurium* TA1535 containing plasmid pSK1002 was used as a test strain, and we monitored the levels of *umu* operon expression by measuring the  $\beta$ -galactosidase activity. From the results, there was no DNA damage and mutagenicity of AR. Hepatotoxicity of AR to female ICR mice was also monitored by the measurements of s-GOT, s-GPT, LDH activities after oral feeding for 15 days. AR was not shown any significant changes of s-GOT, s-GPT and LDH activities in mice sera.

**Key words** – Astragali Radix, mutagenicity, Rec-assay, Ames test, SOS *umu* test.

이전의 실험에서 황기(Astragali Radix) 수용성추출물(이하 황기)은 사람의 양막세포에서 lipopolysaccharide(LPS)가 유도하는 interleukin(IL)-6, tumor necrosis factor(TNF)- $\alpha$ , prostaglandin(PG) E<sub>2</sub>의 생성을 억제시키며 강력한 자궁평활근 수축효과를 가지는 leukotriene(LTC) C<sub>4</sub>의 생성을 놓도의존적으로 억제시킴을 확인하였다.<sup>1)</sup> 즉 사람의 태반에서 epithelial cell인 양막세포를 분리하고, 이 세포에 LPS 감염이나 proinflammatory cytokine인 IL-1 $\beta$ 에 의해 염증성 cytokine 생성, phospholipase(PL) A<sub>2</sub>, cyclooxygenase (COX)의 활성, PG 및 LTC<sub>4</sub>의 분비가 유도되는가를 확인하고, 황기가 LPS나 IL-1 $\beta$ 에 의해 유도된 IL-6, TNF- $\alpha$ 의 생성 및 PLA<sub>2</sub>, COXII활성과 PGE<sub>2</sub> 분비, LTC<sub>4</sub>의 생성에 미치는 영향을 검토하여 황기가 자궁감염에 의한 조산(preterm)의 치료에 이용할 수 있는 가능성을 확인하였다.<sup>2)</sup>

일반적으로 생약은 약성이 비교적 온화해서 사용의 폭이 비교적 넓고 장기간 적용되기 쉽다. 따라서 생약이 인체에 적용될 경우에는 치료효과는 물론 그 약물의 안전성도 매우 중요하다. 특히 황기는 임신중인 여성에게도 장기간 사용될 수 있는 약물로서 경우에 따라서는 임산부 뿐만 아니라 태아에까지도 그 영향을 줄 수 있다고 판단됨으로 안전성 평가에 대한 의의는 아무리 강조해도 지나치지 않는다고 생각된다. 이전에도 본 연구실에는 암예방 활성 및 면역 증강 활성을 갖는 수종의 생약들과 기능성식품에 대해 안전성, 항암 및 항돌연변이원성 등을 보고한 적이 있다.<sup>3-8)</sup>

본 실험에서는 황기에 대하여 그 안전성평가를 위한 독성 실험의 일환으로 발암성 및 변이원성에 대한 실험을 행하고자 한다. 살모넬라균(*Salmonella typhimurium*)을 이용한 Ames test 및 *umu* test 그리고 고초균(*Bacillus subtilis*)을 이용한 Rec assay법으로 황기의 돌연변이원성을 조사하고 실제로 마우스에 투여 했을 경우 동물의 간세포에 미치는 영향을 조사하였다.

### 재료 및 방법

**시약** – 본 실험에 사용한 시약중 B-2 broth, yeast extract 및 agar는 Difco (Detroit, MI, U.S.A.)의 제품을 그리고 L-histidine, biotin, glucose-6-phosphate, NADP, NPD(4-nitro-

\*교신저자(E-mail) : namks@dongguk.ac.kr  
(FAX) : 054-770-2477

*o*-phenylenediamine), 2-AA (2-aminoanthracene) 및 AF-2(furylfuramide)는 Sigma사(St. Louis, MO, U.S.A.)의 제품을 사용하였다. 한편 SOS *umu* test용 kit는 오츠카제약사(Tokyo, Japan)의 제품을 사용하였으며 혈청중 glutamic oxaloacetic transaminase (GOT) 및 glutamic pyruvate transaminase(GPT)의 활성도 및 lactate dehydrogenase (LDH) 활성도는 kit제품(아산제약주식회사, 한국)을 사용하였다. 그외 사용된 모든 시약들은 Sigma사 및 Wako사의 특급제품들을 사용하였다.

**균주 및 실험동물** – 본 실험에 사용한 실험동물은 8주령의 수컷 ICR mouse (체중 20~25 g)를 대한실험동물센터(충북, 음성)에서 구입하여 본 대학 동물사육실에서 일정한 조건(온도 20±2°C, 습도 40~60%)하에서 7일간 안정시킨 후 실험에 사용하였으며, 실험시작 전 까지 사료와 물은 자유로이 먹게 하였다.

**황기 수용성추출물의 조제** – 실험에 사용한 황기는 동국대학교 한방병원(경주, 한국)에서 구입하였으며 그 voucher specimen(no. 00M-18)는 동국대학교 난치병한양방치료연구소에 보관되어있다. 건조된 황기 60 g에 중류수 400 ml를 넣어 회전감압증류기에서 가능한 한 저온에서 2시간 추출한 다음 여과지를 사용하여 감압여과하였으며, 남아있는 미량의 침전물은 원심분리기를 사용하여 4°C에서 2,500 rpm으로 10분간 원심분리하여 상층액을 동결건조하여 실험에 사용하였다. 이때 3.44 g의 추출물을 얻을 수 있었다.

**Rec-assay에 의한 DNA 손상성 검토** – 배지는 B-2 육즙배지 10 g, 효모추출물 10 g 및 NaCl 5 g을 중류수 1,000 ml에 완전히 녹인 후, pH 7.0으로 조정해서 고압멸균한다.<sup>9,10)</sup> 고형배지 조제를 위해서는 한천분말을 1.5% 되도록 가한다. 조제한 배지를 적당히 건조시킨 다음 배지표면에 1 ml 퍼펫으로 Rec<sup>+</sup> (*H17, Bacillus subtilis*의 야생균주) 및 Rec<sup>-</sup> (*M45, Bacillus subtilis*의 DNA 손상성 수복능 결손균주) 균을 streak한다. 시료를 용매인 중류수에 녹여 직경 12 mm의 멸균여지 disk에 균등히 퍼지게 한 다음, 시료를 흡수시킨 disk를 Rec<sup>+</sup>와 Rec<sup>-</sup> 균을 길게 그은 기점에 덮어서 37°C에서 24시간 배양시킨다. 이때 용매인 10% DMSO를 음성대조군으로, 양성대조군으로는 저지대의 길이가 잘 알려진 AF-2를 사용하였다.

**Salmonella typhimurium TA series에 의한 돌연변이원성 검토** – *Salmonella typhimurium* TA98 및 TA100을 본 실험에 사용하였다.<sup>11)</sup> 이 균주들은 매 실험 직전 histidine 요구성, deep rough(*rfa*) 돌연변이, *uvrB*돌연변이, R factor 등의 유전 형질을 확인한 후 실험에 사용하였다. 먼저 Vogel-Bonner citrate medium E (agar 1.5 g을 중류수에 녹인 후, 50배의 VB salts 2.0 ml 및 40% glucose 5.0 ml를 첨가) 배

지를 멸균하여 잘 섞은 뒤 plate를 만든다. 고압 100 ml top agar(agar 0.6 g, NaCl 0.5 g) 당 여과멸균한 0.5 mM L-histidine · HCl · H<sub>2</sub>O와 0.5 mM biotin 용액을 각각 10 ml씩 혼합하여 사용하였다. 45°C의 top agar 2 ml에 최종 24시간 배양한 균 혼탁액을 0.1 ml (1~2×10<sup>9</sup> cells/ml) 가했으며, microsomal activation system을 사용할 경우에는 S-9 mixture를 100 μl 및 각 농도의 시료 100 μl를 잘 혼합하여 Vogel-Bonner citrate medium E plate 위에 부어 배지상에 고루 퍼지게 하였다. 음성대조군으로서는 10% DMSO를 사용하였으며, 양성대조군으로서는 sodium azide 및 NPD를 사용하였다. 시료용액은 모두 사용직전에 조제하여 사용하였다.

**S-9 mixture의 조제** – S-9 mixture를 조제<sup>11)</sup>하기 위해서 체중 200 g 내외의 웅성 rat를 도살하기 4일전에 phenobarbital 생리식염수 용액을 kg당 30 mg을 복강내로 주사하였고, 또한 도살 3일전, 2일전, 1일전에는 kg당 60 mg을 복강내로 주사한 다음, 16시간 절식시켜 S-9 fraction을 얻었다. 복부를 개복한 다음, 냉각한 생리식염수를 간장에 관류시킨 후, 간장을 적출해서 가위로 저민 다음 3배량의 0.15 M KCl을 가해 균질화 한 다음 9,000×g에서 10분간 원심분리하고, 그 상층액을 취해 S-9 fraction으로 하였다. S-9 fraction은 균에 처리하기 직전에 NADPH regenerating system을 포함한 S-9 mixture로 만들어 실험에 사용하였다(Table I).

**SOS *umu* test에 의한 돌연변이원성 시험** – 본 실험에서는 *umu* test kit를 사용하여 다음과 같이 측정하였다.<sup>12,13)</sup> 먼저 냉동 보관중인 TGA(trypitone 10 g, NaCl 5 g, glucose 2 g, ampicillin 20 μg/ml) 배양액 10.4 ml를 실온(10~25°C)에서 용해하여 *umu* test용 균 동결건조품에 넣어서 교반하고 10분간 정치시킨 다음, 37°C에서 3시간 배양하였다. 위의 과정동안 양성대조물질인 AF-2(0.9 μg/ml)와 S-9 처리용 양성대조물질인 2-AA(30 μg/ml), 음성대조물질인 10% DMSO 및 농도별 시료를 96 well plate에 10 μl씩 분주하였다. 그리고 S-9 mixture 동결건조품에 멸균증류수 1 ml를 넣

**Table I.** Composition of S-9 mixture

Components	Quantity per ml	Volume per ml	Final concentration
S-9 fraction	300 μl	300 μl	30%
MgCl <sub>2</sub>	8 μmol	20 μl	0.4 M
KCl	33 μmol	20 μl	1.65 M
Glucose-6-phosphate	5 μmol	10 μl	0.5 M
NADP	4 μmol	40 μl	0.1 M
Sodium phosphate buffer	100 μmol	400 μl	0.25 M
Distilled water	210 μl	210 μl	

고 잘 교반한 후, 적정량의 균액과 혼합하여 준비한다. 준비가 완료되면 균액을 well당  $100\text{ }\mu\text{l}$ 씩 분주하고, microsomal activation system을 사용하는 경우에는 위에서 준비한 S-9 mixture를 well당  $100\text{ }\mu\text{l}$ 씩 분주하여,  $37^\circ\text{C}$ 에서 2시간 배양시킨다. 그 후  $37^\circ\text{C}$ 에서 예열한 발색기질액 (*O*-nitrophenyl- $\beta$ -D-galactopyranoside 4 mg/0.1 M phosphate buffer pH 7.0)을  $100\text{ }\mu\text{l}$ 씩 분주하고, 다시  $37^\circ\text{C}$ 에서 1시간 배양시킨다. 배양이 완료되면 반응정지액(1 M  $\text{Na}_2\text{CO}_3$ )을  $100\text{ }\mu\text{l}$ 씩 가하여 반응을 종결시키고, 2~3분간 정치하여 색조를 안정시킨 다음,  $\text{OD}_{620\text{nm}}$ 에서 흡광도를 측정한다. 결과 판정은 음성대조에 비하여 흡광도가 2배 이상 높으면 그 검체는 변이원성을 보유하고 있는 것으로 판정하고, 반면 음성대조보다 흡광도가 오히려 낮을 경우에는 검체가 균의 생육을 저해한 것으로 판정하였다.

**황기가 자성 마우스의 간에 미치는 영향** – 자성 ICR 마우스를 각 군당 10마리로 하여 물을 15일간 자유로이 먹도록 한 군과 황기를 2배 희석( $0.43\text{ g}/100\text{ ml}$ )하여 15일간 먹인 군에서 혈액을 채취하여 혈청을 대상으로 몇가지 간 경변 지표의 변화를 측정하였다. 혈청중 GOT(s-GOT) 및 GPT(s-GPT)의 활성도는 Reitman-Frankel법에 의하여 측정하였으며, 그 결과는 혈청 1 ml당 Karmen unit로 표기하였다. 또한 혈청중 LDH의 활성도는 효소법(젖산기질법)에 의하여 측정하였으며, 표준혈청으로 작성한 표준검량곡선에 의해 계산하여 Wroblewski unit로 표기하였다.

## 결과 및 고찰

현대의학이 발전함에 따라 신생아 사망률이 감소함에도 불구하고 조산의 발병율이 감소하지 않아 조산이 신생아 사망률의 가장 큰 원인이 되고 있다. 조산여성의 45%가 자궁내 감염으로 인한 것으로 자궁내 감염이 조산의 중요한 원인이 됨은 잘 알려져 있다.<sup>14)</sup> 따라서 황기가 조산치료에 대한 효능<sup>1,2)</sup>과 이를 응용한 인체적용에 대한 관점에서 황기는 임신중에도 복용하는 약물로 처방될 수 있어 그 독성평가가 반드시 필요한 실정이다. 생약은 과거 경험적 혹은 문헌적으로 안전하다고 인정되어온 약제 혹은 처방일지라도 실험적인 방법에 의한 안전성 평가가 필요하다고 보여진다. 뿐만아니라 인체에 유전자독성 및 암을 일으키는 물질 중 85% 이상이 환경중에 존재하는 화학물질이 원인이 된다는 보고 아래 사람들이 일상생활에서 손쉽게 접하게되는 의약품, 식품첨가물, 농약등을 비롯한 많은 화학물질의 발암성 유무를 단시일 내에 검색하는 일은 매우 중요한 일이라 생각된다.<sup>15-17)</sup>

현재 우리나라를 비롯해 미국, 일본 및 유럽등에서도 안

전성 평가방법 가운데 시료물질의 발암성 유무와 유전자에 미치는 영향을 검색하는 것이 필수적으로 규정되어 있다. Ames등에 의해 기준의 발암성물질의 약 90%이상이 세균에 대해서도 돌연변이원성을 가진다는 보고 아래<sup>18,19)</sup> 세균을 사용한 돌연변이원성 실험이 발암성 물질검출의 단기 스크리닝법으로서 세계적으로 가장 널리 이용되고 있다.

**Rec-assay에 의한 DNA 손상성 검토** – 미생물의 DNA 손상회복 방법은 크게나누어 excision repair와 recombination repair의 2가지의 형이 있는데 전자가 결여된 균을  $\text{Hcr}^-$  변이주라 하며, 후자가 결여된 균을  $\text{Rec}^-$ 라고 한다. 본 실험에서 사용한 고초균(*Bacillus subtilis*)의  $\text{Rec}^-$ 는 DNA에 손상이 생기면 그 손상을 수복할 수 없기 때문에 수복능을 갖는  $\text{Rec}^+$ (야생균주)에 비하여 변이원에 노출 되었을 때 쉽게 죽는다. 여기서 야생균주와 수복능 결여균주와의 치사감수성을 비교조사함으로서 DNA 손상성유무를 간단히 알 수 있다. Rec assay에 의한 실험결과를 Table II에 나타내었다. 황기를 흡착시킨 멸균 disc(직경 12 mm)의 기점에서 균이 성장한 점까지의 길이를 측정하여  $\text{Rec}^+$ 와  $\text{Rec}^-$ 균의 저지대의 차이가 2.0 mm 이상일 때에 DNA 손상성이 있는 것으로 판정하였다. 그 결과 황기는 3.0 mg/ml, 30 mg/ml 및

**Table II.** Evaluation of mutagenicity of Astragali Radix by the Rec assay

Groups	Concentration (mg/ml)	Length of inhibition zone (mm)	
		M45( $\text{Rec}^-$ )	H15( $\text{Rec}^+$ )
$\text{H}_2\text{O}$		0.0±0.0	0.0±0.0
AF-2	5 $\mu\text{g}/30\text{ }\mu\text{l}$	4.5±0.3*	0.1±0.0
Astragali	3	0.0±0.0	0.0±0.0
Radix	30	0.0±0.0	0.0±0.0
	150	0.0±0.0	0.0±0.0

\*More than 2mm of inhibition zone.

Each value represents the mean±SD of three experiments.

**Table III.** Mutagenicity of Astragali Radix on *Salmonella typhimurium* TA series

Groups	Concentration (mg/ml)	Histidine revertants per plate			
		-S9 mix		+S9 mix	
		TA98	TA100	TA98	TA100
$\text{H}_2\text{O}$		26	154	34	146
NPD	0.1	382	–	–	–
$\text{NaN}_3$	0.01	–	586	–	–
2-AF	0.05	–	–	951	
B[a]P	0.05	–	–		401
Astragali	3	16	111	27	104
Radix	30	25	141	34	93
	150	18	129	31	118

150 mg/ml의 농도에서  $Rec^+$  및  $Rec^-$ 의 저지대가 나타나지 않는 것으로 봐서 본 처방으로 인한 DNA 손상성은 관찰되지 않음을 알 수 있었다.

**Salmonella typhimurium TA series에 의한 돌연변이원성 검토** – *Salmonella typhimurium* TA98 및 TA100을 사용하여 황기의 돌연변이원성을 실험한 결과를 Table III에 나타내었다. 돌연변이원성의 정량은 3매의 plate를 사용하여 얻어지는 결과를 3회 평균하여 나타내었으며, 음성대조군에 비해서 revertant colony 수가 2배 이상일 때 돌연변이원성이 있는 것으로 판정하였다. 미생물에 의한 약물대사는 포유동물에서와 다르기 때문에 미생물에 직접 돌연변이를 유발하는 물질이라도 포유동물의 조직 중, 특히 간 microsomal enzyme system에 의해 대사되어 그 작용이 악화되거나, 소실되는 수도 있으며, 반면에 돌연변이를 유발하지 못하는 물질이라도 대사를 받은 후에 다시 활성화된 후 작용을 나타내는 경우도 많이 있다. 이를 위해서 미생물에 일종의 약물대사 효소계인 S-9 mixture를 가해 시료가 대사를 받은 후에 돌연변이원성의 유무를 아울러 알아보고자 하였다. S-9 mixture를 첨가하지 않았을 경우에는 음성대조군을 DMSO(10%)로, 양성대조군은 TA98에는 NPD를, TA100에는  $NaN_3$ 를 각각 사용하였다. 황기의 각 농도(3.0 mg/ml, 30 mg/ml 및 150 mg/ml)는 TA98 및 TA100에서의 실험에서 revertant colony수가 각각의 음성대조군의 수준으로 나타났음으로 돌연변이원성이 없는 것으로 판정하였다. 한편 S-9 mixture를 첨가한 경우에서도 음성대조군을 DMSO(10%)로, 양성대조군은 TA98에는 NPD를, TA100에는  $NaN_3$ 를 각각 사용하였다. Table III에 나타낸 바와 같이 S-9 mixture의 존재하에서는 revertant colony수가 S-9 mixture를 첨가하지 않은 경우보다는 다소 증가했으나 각 농도에서 음성대조군 정도 밖에 나타나지 않음으로 황기는 대사가 된 후에도 돌연변이원성이 없는 것으로 판단되었다.

**SOS umu test에 의한 돌연변이원성 시험** – *Salmonella typhimurium* 1535/pSK 1002를 사용하여 황기 물추출액의 돌연변이원성을 관찰한 것이 Table IV이다. 음성대조군(10% DMSO)에 비해  $\beta$ -galactosidase 활성이 2배 이상 증가 할 때 돌연변이원성이 있는 것으로 판정하였다. 음성대조군의  $\beta$ -galactosidase 활성이 S-9을 첨가하지 않았을 경우 0.119인데 비해 AF-2로 유도한 효소활성은 0.1  $\mu$ g/ml 이상의 농도에서는 0.251이상이므로 돌연변이원성을 관찰할 수 있었다. 한편 황기의 경우에는 모든 농도에서 0.161 이하로 나타남으로 돌연변이원성이 나타나지 않았다. 한편, S-9을 첨가시킨 경우에는 음성대조군에서 0.092의 흡광도를 보였으며 2AA를 투여한 양성대조군의 경우에서는 1.1  $\mu$ g/ml 이상의 농도부터 돌연변이원성이 나타남을 알았다. 그러나

**Table IV.** Assay of mutagenicity in the SOS *umu* test

Groups	Concentration	$\beta$ -galactosidase activity (OD <sub>630nm</sub> )	
		-S-9	+S-9
Negative Control (10% DMSO)		0.119	0.092
Positive Control (AF-2)	0.90 $\mu$ g/ml	0.318	–
	0.30 $\mu$ g/ml	0.321	–
	0.10 $\mu$ g/ml	0.251	–
	0.03 $\mu$ g/ml	0.173	–
	0.01 $\mu$ g/ml	0.131	–
Positive Control (2AA)	30 $\mu$ g/ml	–	0.601
	10 $\mu$ g/ml	–	0.531
	3.3 $\mu$ g/ml	–	0.329
	1.1 $\mu$ g/ml	–	0.218
	0.37 $\mu$ g/ml	–	0.173
Astragalus Radix	3 $\mu$ g/ml	0.152	0.160
	30 $\mu$ g/ml	0.161	0.181
	150 $\mu$ g/ml	0.145	0.231

Two-fold increase in  $\beta$ -galactosidase activity above the control levels was defined to be positive. The assay procedure was described in the experimental methods. Values are means for triplicate experiments.

**Table V.** Effects of Astragalus Radix on GOT, GPT and LDH activities

Groups	GOT activity	GPT activity	LDH activity
	Karmen unit	Wróblewski unit	
Control	90.18 $\pm$ 13.10	38.54 $\pm$ 5.09	849.41 $\pm$ 112.43
Astragalus Radix	81.21 $\pm$ 12.21	35.23 $\pm$ 3.77	888.62 $\pm$ 76.44

황기를 투여한 경우에는 오히려 고농도에서 약한 돌연변이원활성이 보이나 이는 유의성이 없어 보이며, S-9을 첨가하지 않은 경우에서와 같이 돌연변이원성이 없는 것으로 판정된다.

**혈청 GOT 및 GPT 활성도의 측정** – 생약 물추출물에서는 각 생약 특유의 배당체가 다량 용출되어 나오므로 실제로 사람이 처방약을 장기간 복용할 때 각 생약에서 추출되어지는 여러 배당체들로 인한 인체의 여러 장기중 특히 간손상을 우려하지 않을 수 없다. 본 실험에서는 15일간 황기를 음료대신 먹게한 자성 ICR 마우스의 혈청을 대상으로 간세포 이상의 지표로 널리 측정하고 있는 s-GOT 및 s-GPT를 측정하여 간세포에 미치는 작용을 알아 보았다. Table V에 그 결과를 나타낸 바와 같이 황기를 투여한 군에서는 물을 투여한 음성대조군에 비해 오히려 s-GOT 및 s-GPT의 활성이 약간 줄어드는 경향으로 봐서 황기 투여 기간중에

는 간세포에는 별다른 영향을 미치지 않을 것으로 사려되어진다.

**혈청중 LDH 활성도의 측정** – LDH는 대표적인 혈청 비특이적인 효소로서 isoenzyme의 종류에 따라 장기특이성이 있으나 본 실험에서는 혈청중의 total enzyme을 사용하였으므로 간질환, 심근경색, 심폐질환 및 기타 혈액질환의 유무를 알아내는 지표로 사용할 수 있다. Table V에 그 결과를 나타낸 바와 같이 황기는 투여한 군에서는 물을 투여한 음성대조군에 비해 LDH의 활성에는 별다른 변화가 관찰되지 않았다. 그러므로 황기투여 기간중 s-GOT, s-GPT 및 LDH의 활성에는 유의성 있는 변화를 보이지 않으므로 간세포에는 별다른 영향을 미치지 않을 것으로 생각된다.

## 결 론

황기 수용성추출물(황기)를 사용하여 DNA손상으로 인한 돌연변이 및 간세포독성 유무를 알아보기 위해 미생물 (*Bacillus subtilis* 및 *Salmonella typhimurium*)과 마우스를 사용하여 확인한 결과 Rec assay의 경우 황기는 실험에 사용한 각 농도에서 *Bacillus subtilis*의 DNA에는 별다른 영향을 미치지 않음을 알 수 있었다. *Salmonella typhimurium* TA 98 및 TA100을 이용한 돌연변이원성을 실험에서도 황기는 어느 군에서도 돌연변이원성을 나타내지 않았으며, 이는 S-9 mixture에 의해 황기가 대사가 된 후에도 이와 유사한 경향을 나타내었다. 또한, SOS *umu* test의 경우에서도  $\beta$ -galactosidase활성에는 별다른 영향을 미치지 않는 것으로 보아 황기는 돌연변이원성을 일으키지 않는 것으로 판정되었으며 S-9 mixture 처리 후에도 이와 유사한 결과를 얻었다. 황기에 대한 간독성을 알아보기 위한 실험에서 마우스 혈청중의 효소 s-GOT, s-GPT 및 LDH의 활성에는 다소 감소시키는 것으로 봐서 투여기간 중 간세포에는 별다른 영향을 미치지 않는다고 생각되어 진다. 이러한 결과를 종합해 볼 때 황기는 사람의 양막세포에서 LPS가 유도하는 염증반응을 농도의존적으로 억제시키고 자궁평활근의 수축에 관여하는 PGE<sub>2</sub> 및 LTC<sub>4</sub>의 생성을 억제시킴을 알았다. 또한 실험에 사용한 황기 수용성추출물 자체는 DNA에 별다른 영향을 미치지 못하는 비교적 안전한 생약으로 평가되었다.

## 감사의 말씀

본 연구는 보건복지부 천연물신약연구개발사업의 지원(01-PJ2-PG3-21602-0004)에 의해 이루어졌음으로 이에 감사드립니다.

## 인용문헌

- Shon, Y.H., Kim, J.H. and Nam, K.S. (2002) Effects of *Astragalus Radix* extract on lipopolysaccharide-induced inflammation in human amnion. *Biol. Pharm. Bull.* **25**: 77-80.
- Shon, Y.H. and Nam, K.S. (2003) Protective effect of *Astragalus Radix* extract on interleukin-1 induced inflammation in human amnion. *Phytotherapy Research* **16**: In press.
- Nam, K.S., Choi, Y.R. and Shon, Y.H. (2001) Evaluation of the antimutagenic potential of chitosan oligosaccharide : Rec, Ames and Umu assays. *Biotechnology letters* **23**: 971-975.
- Shon, Y.H. and Nam, K.S. (2001) Antimutagenicity and induction of anticarcinogenic phase II enzymes by basidiomycetes. *J of Ethnopharmacology* **77**: 103-109.
- Shon, Y.H., Kim, S.Y., Lee, J.S., Lim, J.K. and Nam, K.S. (2001) Antimutagenic effects of soybeans fermented with basidiomycetes 2-amino-3,8-dimethylimidazo[4,5-f]quinoxaline (MeIQx). *Journal of Microbiology and Biotechnology* **11**: 346-349.
- Kim, S.Y., Shon, Y.H., Lee, J.S., Kim, C.H. and Nam, K.S. (2000) Antimutagenic Activity of Soybeans Fermented with basidiomycetes in Ames/*Salmonella* Test. *Biotechnology letter* **22**: 1197-1202.
- Shon, Y.H., Lee, J.S., Lee, H.W. and Nam, K.S. (1999) Antimutagenic potential of *Phellinus igniarius*. *Journal of Microbiology and Biotechnology* **9**: 525-528.
- Shon, Y.H., Ha, Y.M., Jeong, T.R., Kim, C.H. and Nam, K.S. (2001) Antimutagenic effects of chitosan oligosaccharides 2-amino-3,8-dimethylimidazo[4,5-f]quinoxaline (MeIQx). *J. Biochem. Molecular Biology* **34**: 90-94.
- Kada, T., Tutikada, K. and Sadale, Y. (1972) *In vitro* and hostmediated "Rec-assay" procedures for screening chemical mutagens: and phloxine. A mutagenic Red dye detected. *Mutat. Res.* **16**: 165-174.
- 田島彌太郎, 賀田恒夫, 近藤宗平, 外村晶(1980) 環境變異原實驗法, 47-69, 講談社, 東京.
- Maron D.M. and Ames B.N. (1983) Revised methods for the *Salmonella* mutagenicity test. *Mutat. Res.* **113**: 173-215.
- Oda, Y., Nakamura, S., Oki, I., Kato, T. and Shinagawa, H. (1985) Evaluation of the new(*umu*-test) for the detection of environmental mutagens and carcinogens. *Mutat. Res.* **147**: 219-229.
- Quillardet, P. and Hofnung, M. (1985) The SOS chromotest, a colorimetric bacterial assay for genotoxins procedures. *Mutat. Res.* **147**: 65-78.
- 대한산부인과학회(1997) 산과학, 3. 도서출판 칼빈서적, 서울
- Doll, S.R. (1977) Strategy for detection of cancer hazards to man. *Nature* **265**: 589-596.

16. Wynder, E.L. and Gori, G.B. (1977) Contribution of the environment to cancer incidence: An epidemiologic exercise. *J. Natl. Cancer Inst.* **58**: 825-832.
17. Sugimura, T. (1985) Mutagens, carcinogens, and tumor promoters in our daily food. *Cancer* **49**: 1970-1984.
18. McCann, J., Choi, E., Yamasaki, E. and Ames, B.N. (1975) Detection of carcinogens as mutagens in the *Salmonella* microsome test. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA.* **72**: 5135-5139.
19. McCann, J. and Ames, B.N. (1976) Detection of carcinogens as mutagen in the *Salmonella*/microsome test: Assay of 300 chemicals: Discussion. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA.* **73**: 950-954.

(2002년 12월 18일 접수)