

도노마이신의 세포 외 배출 및 세포 독성에 미치는 플라보노이드의 효과

정수연 · 고은정 · 김나형 · 이화정†

이화여자대학교 약학대학

(2004년 2월 6일 접수 · 2004년 2월 23일 승인)

Effect of Flavonoids on Efflux and Cytotoxicity of Daunomycin

Soo Yeon Chung, Eun Jung Go, Na Hyung Kim and Hwa Jeong Lee†

College of Pharmacy, Ewha Womans University, Seoul 120-750, Korea

(Received February 6, 2004 · Accepted February 23, 2004)

ABSTRACT—One mechanism which plays a prominent role in development of multi-drug resistance seen in cancer cells is the over-expression of P-glycoprotein (P-gp). It is known that compounds found in vegetables and fruits not only have anticarcinogenic properties but may also modulate P-gp activity. The effect of some dietary components on efflux of daunomycin (DNM), a P-gp substrate, was examined in P-gp over-expressed human uterine sarcoma cell line, MES-SA/DX5. The efflux of DNM from the cells was significantly inhibited by quercetin and verapamil, but not by 1-naphthyl-isothiocyanate (NITC). The IC₅₀ values for DNM in MES-SA/DX5 cells were increased by flavonoids (quercetin and fisetin), but not by NITC after 72 hour incubation with dietary constituents. In conclusion, flavonoids may play a role in the modulation of P-gp activity in human uterine sarcoma cells.

Key words—P-glycoprotein, Quercetin, Fisetin, 1-Naphthyl-isothiocyanate, Verapamil, Human uterine sarcoma cells

인체에서 암 치료가 실패하는 주된 원인 중 하나는 다제 내성 (multidrug resistance, MDR) 현상 때문이며¹⁾ 이는 구조나 작용기전이 전혀 다른 항암제들에 대한 암세포의 내성이 유발되는 것으로 P-당단백질 (P-glycoprotein, P-gp)의 과다발현과 밀접한 관계가 있다.²⁾ P-gp는 항암제를 포함한 다양한 종류의 지용성 물질들을 세포 밖으로 배출시키는 ATP-의존성 수송단백질로서³⁾ 암세포 내에서 치료 약물의 농도를 감소시켜 내성을 증가시킨다.⁴⁾ 반면, P-gp는 여러 정상 기관들에도 존재하여^{5,6)} 생체에 노출되는 독성 물질들을 세포 밖으로 배출시키는 해독작용도 한다.^{7,8)}

현재 과일이나 야채의 다량 섭취가 암 발생의 위험을 감소시킨다는 것이 알려져 있으며^{9,10)} 차, 과일 및 야채에 풍부하게 들어있는 플라보노이드들이 인체의 암세포들과 쥐의 간세포에서 P-gp의 활성 조절에 관여한다는 것이 보고된 바 있다.¹¹⁻¹⁵⁾ 또한, 플라보노이드들이 P-gp에 의한 dimethylbenz[α]anthracene, benzo[α]pyrene 및 doxorubicin의 배출에 영향을 미친다는 것이 보고되었다.^{11,15,16)} 뿐만 아니라, 식용 가능한 다양한 식물들에서 발견되는 유기 isothiocyanate들이 동물모델에서 화학적 발암 물질 생성을 억제하여 암 유발을

방지하였다는 것이 보고되었으며^{17,18)} 최근 cytochrome P-450 (CYP) 및 P-gp는 기질을 공유하는 것으로 알려져 있으므로 CYP를 포함하는 여러 효소들의 유도제로 알려진 유기 isothiocyanate들이 P-gp의 발현 및 활성에 영향을 미칠 가능성이 있다.

그러므로 본 연구에서는 식용이 가능한 식물들에 분포되어 있는 천연 성분들인 quercetin, fisetin 및 1-naphthyl-isothiocyanate (NITC)가 인체 자궁암 세포에서 P-gp 기질인 daunomycin (DNM)의 배출 및 세포 독성에 미치는 영향을 조사함으로써 P-gp 활성 조절 인자로서의 가능성을 검토하였다.

실험 방법

시약 및 기기

Dulbecco's modified eagle medium/저농도 글루코스 (DMEM), trypsin-EDTA (0.25% trypsin-1mM EDTA) 및 페니실린 (10,000 units/ml)-스트렙토마이신 (10,000 µg/ml)은 Invitrogen (Calsbad, USA)사로부터, fetal bovine serum (FBS)은 Hyclone (South Logan, USA)사로부터 구입하여 사용하였다. Hanks' balanced salts without sodium bicarbonate (HBSS), daunomycin (DNM), verapamil, quercetin, fisetin,

†본 논문에 관한 문의는 이 저자에게로
Tel : 02)3277-3409, E-mail : hwalee@ewha.ac.kr

1-naphthyl isothiocyanate (NITC), dimethyl sulphoxide (DMSO), sulforhodamine B (SRB) 및 trichloroacetic acid (TCA)는 Sigma-Aldrich (St. Louis, USA)사에서 구입하였다. N-(2-hydroxyethyl) piperazine-N'-2-ethanesulfonic acid (HEPES), Triton®X-100 및 Tris base는 USB (Cleveland, USA)사에서 구입하였으며 NaCl, KCl, MgCl₂는 Duksan pure chemical (Ansan, Korea)사에서, CaCl₂는 Showa Chemical (Tokyo, Japan)사에서, Acetic acid는 Daejung (Siheung, Korea)사에서 구입하였다. Microscint™40 (scintillation cocktail)은 Packard Instrument Co. Inc. (Meriden, USA)사에서, [³H]-DNM (16 Ci/mmol)은 Perkin Elmer Life Science (Wellesley, USA)사로부터 구입하였다. 기기로는 세포배양기 (3158, Forma Scientific Inc., Marietta, USA), 방사선 측정기 (Topcount NXT, Packard Instrument Co. Inc., Meriden USA), orbital shaker (SLOS-20, SLB, Seoul, Korea) 및 ELISA reader (3550, Bio-Rad, Hercules, USA) 등을 사용하였다.

세포 배양 조건

자궁암세포인 MES-SA 세포 (모체세포) 및 P-gp를 과다 발현함으로써 MDR을 나타내는 MES-SA/DX5 세포는 화학 연구소에서 분양받아 사용하였다. 이 세포는 CO₂ 5% 및 공기 95%가 공급되는 37°C의 세포 배양기 안에서 FBS 5% 및 항생제 (100 units/ml 페니실린-100 µg/ml 스트렙토마이신)를 함유하는 DMEM/저농도 글루코스 배지에서 성장하였다.¹⁹⁾

세포 내에 축적된 [³H]-Daunomycin 배출의 경시적 변화

MES-SA 세포 및 MES-SA/DX5 세포를 6 well plate에 150,000개/well이 되도록 넣어준 후 72시간 동안 배양하였다. Uptake buffer (137 mM NaCl, 5.4 mM KCl, 2.8 mM CaCl₂, 1.2 mM MgCl₂, 10 mM HEPES, pH 7.4)로 세포들을 씻어 준 후 0.025 µM 농도의 [³H]-DNM을 함유하는 uptake buffer 1 mL을 각 well에 넣어 37°C에서 1시간 동안 배양하였다. 그리고 나서 [³H]-DNM을 함유하는 uptake buffer를 제거하고 drug-free uptake buffer를 각 well에 넣은 후 10분, 30분, 60분 및 120분 동안 배양한 다음 lysis buffer (0.5% Triton X-100) 1 mL을 각 well에 넣고 150 rpm에서 30분간 shaking한 뒤 그 중 100 µL를 취하여 방사선 측정기로 radioactivity를 측정하였다.^{16,20)}

또한, MES-SA/DX5 세포를 6 well plate에 150,000개/well이 되도록 넣어준 후 72시간 동안 배양하고 0.025 µM 농도의 [³H]-DNM을 함유하는 uptake buffer 1 mL을 각 well에 넣어 37°C에서 1시간 동안 배양하였다. 그후 [³H]-

DNM을 함유하는 uptake buffer를 제거하고 drug-free uptake buffer 또는 100 µM 농도의 verapamil (positive control)을 함유하는 uptake buffer를 각 well에 넣은 후 10분, 60분 및 120분 동안 배양하고 lysis buffer로 각 세포들을 용해시켰다. 그 중 100 µL를 취하여 방사선 측정기로 radioactivity를 측정하였다.

세포로부터의 [³H]-Daunomycin 배출에 천연 성분들이 미치는 영향

6 well plate에 MES-SA/DX5 세포를 well 당 150,000개가 되도록 넣어주고 72시간 동안 배양한 다음 0.025 µM 농도의 [³H]-DNM을 함유하는 uptake buffer 1 mL을 각 well에 넣어 37°C에서 1시간 동안 배양하여 세포 내로 DNM을 축적시켰다. 그리고 나서, [³H]-DNM을 함유하는 uptake buffer를 제거하고 세포들을 씻은 후 100 µM 농도의 verapamil (positive control), quercetin (플라보노이드), 또는 NITC (유기 isothiocyanate)을 함유하는 uptake buffer를 넣어 1시간 동안 배양하였다. 반면, 대조군에는 이들 물질을 함유하지 않는 drug-free uptake buffer를 넣어 주었다. 1시간 후에 ice-cold stop solution (137 mM NaCl, 14 mM Tris, pH 7.4)로 세포들을 두 번 씻어준 후 lysis buffer (0.5% Triton X-100) 1 mL을 각 well에 넣고 150 rpm에서 30분간 shaking한 뒤 그 중 100 µL를 취하여 방사선 측정기로 radioactivity를 측정하였다.

세포 독성 실험

MES-SA 세포 및 MES-SA/DX5 세포를 각 well 당 5,000개정도 들어가도록 96 well plate에 넣은 후 세포들이 plate에 부착할 수 있도록 37°C에서 24시간 동안 배양하였다. 1.8 × 10⁻⁹ M~1.8 × 10⁻⁵ M 농도 범위의 DNM과 10 µM verapamil, 10 µM NITC, 50 µM quercetin 또는 50 µM fisetin을 각 well에 넣고 72시간 동안 배양하였다.²⁰⁾ 이때, P-gp 조절 물질 대신 DMSO를 넣은 그룹을 대조군으로 사용하였다. 그리고 나서, SRB staining assay를 통해 세포 독성을 검토하였으며 그 방법은 다음과 같다.²¹⁾ 10% TCA로 1시간 동안 세포들을 고정시킨 후, 물로 5번 씻어주고 건조시켰다. SRB (0.4% w/v in 1% acetic acid)를 각 well에 넣고 15분 후에 1% 초산으로 4번 씻어주었다. Plate를 건조시킨 다음 단백질에 결합된 색소를 10 mM Tris base로 용해시켜 515 nm에서의 흡광도를 측정한 후 IC₅₀ 값을 구하였다.

통계처리

대조군의 결과와 천연 성분들 또는 verapamil로 세포를

처리한 후 얻어진 결과를 unpaired student's t-test로 통계 처리하여 p 값이 0.05 이하이면 ($p<0.05$) 통계적으로 유의성이 있다고 간주하였다.

결과 및 고찰

MES-SA/DX5 세포는 여러 항암제들에 대해 내성이 있는 것으로 알려져 있으며²⁰⁾ 이는 [³H]-DNM uptake 양상을 모체세포인 MES-SA 세포와 비교함으로써 확인되었다. MES-SA 세포에서의 DNM uptake은 MES-SA/DX5 세포에 비해 증가되었으며 이는 MES-SA/DX5 세포의 경우 P-gp가 과다 발현되어 항암제인 DNM을 세포 밖으로 배출함으로써 세포 내로의 DNM의 축적을 감소시키기 때문인 것으로 사료되었다.²²⁾

MES-SA 세포 및 MES-SA/DX5 세포에서의 [³H]-DNM 배출 양상을 시간에 따라 관찰한 결과, 이미 보고한 바와 같이 P-gp가 과다 발현한 MES-SA/DX5 세포의 경우 1시간 동안 축적된 DNM이 모체세포인 MES-SA 세포에 비해 상당히 낮기 때문에²²⁾ 10분, 30분, 60분 및 120분 동안 배출되고 MES-SA/DX5 세포 내에 남은 DNM이 모체세포에 비해 통계적으로 유의하게 ($p<0.005$ 및 $p<0.0001$) 낮았으나 배출 양상은 두 세포 사이에서 유사하였다 (Figure 1). Verapamil로 처리된 MES-SA/DX5 세포에서는 대조군에 비해

60분 및 120분에서 세포 내 [³H]-DNM 농도가 유의적으로 ($p<0.05$) 증가하였다 (Figrule 2). 이와 같은 결과들을 통해 MES-SA/DX5 세포에서 P-gp가 과다 발현되는 것²⁰⁾과 verapamil이 P-gp 저해제로서 작용하는 것을 다시 한번 확인 할 수 있었다.²²⁾

Quercetin 및 NITC가 MES-SA/DX5 세포로부터의 DNM 배출에 미치는 영향을 조사한 결과, P-gp 저해제로 알려진 verapamil과 플라보노이드인 quercetin은 대조군에 비해 암세

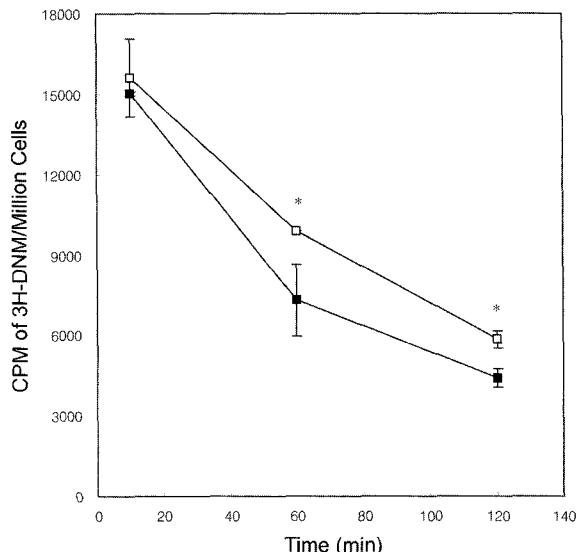


Figure 2—Time course of [³H]-Daunomycin efflux from MES-SA/DX5 cells. Daunomycin only (■) and Daunomycin + Verapamil (□). Each data point is presented as the mean \pm S.D. from three wells in one representative study. The study was repeated two times with similar results.

* $p<0.05$ compared with control

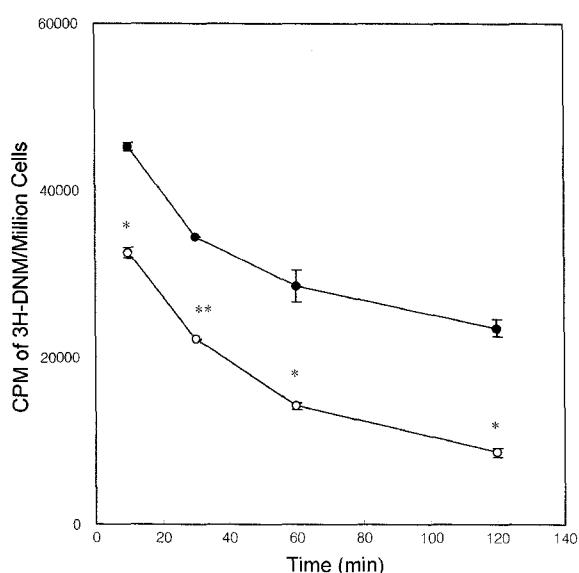


Figure 1—Time course of [³H]-Daunomycin efflux from MES-SA (●) and MES-SA/DX5(○) cells. Each data point is presented as the mean \pm S.D. from three wells in one representative study. The study was repeated two times with similar results.

* $p<0.005$ compared with control

** $p<0.0001$ compared with control

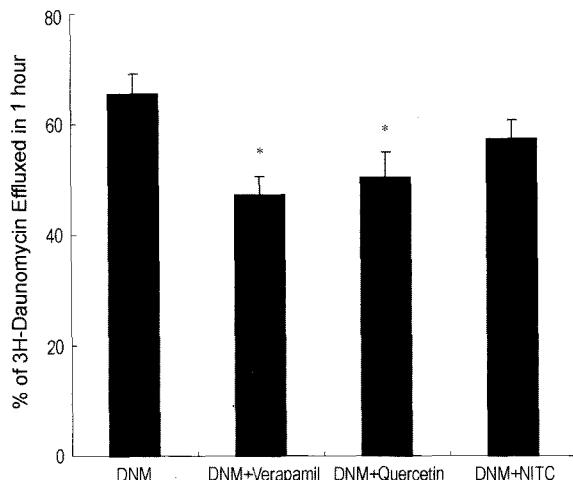


Figure 3—Effect of Quercetin and NITC on Daunomycin Efflux from MES-SA/DX5 cells. Verapamil, a P-gp inhibitor, was used as a positive control. Each data point represents the mean \pm S.D. (n=7).

Table I- IC_{50} Values of Daunomycin in MES-SA and MES-SA/DX5 Cells (μM) after 72 Hour Incubation

	MES-SA (sensitive)	MES-SA/DX5 (resistant)
Control	0.472 ± 0.319 (10)	2.18 ± 0.82 (11)
Verapamil	0.409 ± 0.205 (9)	0.269 ± 0.127 (9) **
Quercetin	0.354 ± 0.192 (9)	4.60 ± 2.05 (10) *
Fisetin	0.578 ± 0.377 (7)	6.04 ± 2.99 (8) *
NITC	0.337 ± 0.197 (7)	2.07 ± 0.80 (8)

Number in parenthesis indicates n.

* $p<0.01$ compared with control

** $p<0.0001$ compared with control

포로부터의 DNM 배출을 유의성 ($p<0.01$) 있게 감소시켰으나, NITC의 경우 대조군과 유의적인 차이를 보이지 않았다 (Figure 3).

MES-SA/DX5 세포를 72시간 동안 항암제인 DNM과 함께 배양한 다음 얻어진 IC_{50} 값은 2.18 ± 0.82 μM 이었다. Verapamil은 P-gp 저해제로 작용하여 DNM의 IC_{50} 값을 대조군에 비해 유의성 ($p<0.0001$) 있게 감소시켰으나 플라보노이드인 quercetin 및 fisetin은 오히려 그 값을 유의성 ($p<0.01$) 있게 증가시켰다 (Table I). 이와 같은 결과는 P-gp를 발현하는 HCT-15 세포를 adriamycin으로 처리했을 때 quercetin에 의해 HCT-15 세포의 성장이 오히려 증가되었다는 Critchfield 등의 결과와 일치하였다.¹⁵⁾

MES-SA/DX5 세포를 먼저 DNM으로 처리하여 세포 내로 항암제를 축적시킨 후 quercetin으로 처리하여 세포로부터의 DNM 배출을 관찰한 결과, 대조군에 비해 DNM의 배출이 감소함으로써 암세포 내 항암제 축적이 증가되었음을 알 수 있었다. 그러나, 이 세포를 quercetin과 DNM으로 동시에 처리하였을 때는 항암제에 대한 암세포의 독성이 감소하는 결과를 나타내었으며 이는 세포 내로의 항암제 유입 및 축적이 감소되었기 때문으로 사료된다.²²⁾ 이와 같은 결과는 서로 상반되는 것으로써 그 이유에 대해서는 정확히 알 수는 없으나 플라보노이드들이 P-gp의 활성을 조절할 뿐 아니라 세포막과도 상호작용을 하여 일단 세포 내에 있는 항암제의 배출은 억제하고 세포 밖에 있는 항암제의 유입은 감소시키는 것으로 생각되며 이에 관한 작용 기전에 대해서는 앞으로 좀 더 구체적으로 연구할 필요가 있으리라 사료된다. Movileanu 등은 플라보노이드인 quercetin이 재구성된 이중지질막 (reconstituted planar lipid bilayer) 안에 삽입되며 지질막 내 삽입되는 위치는 pH에 따라 달라진다고 보고한 바 있다.²³⁾ 이는 quercetin이 세포막과 상호작용을 하여 DNM의 세포 내 축적이든 혹은 세포 밖으로의 배출이든 세포막을 통한 약물의 이동에 영향을 미칠 수 있다는 것을 암시해 준다. 반면에 NITC는 MES-SA/DX5 세포 내로의 항암제 축적²²⁾

및 세포로부터의 항암제 배출에 있어서 대조군과 별다른 차이를 보이지 않았다.

이와 같이 P-gp의 활성을 조절할 뿐 아니라 생체막과 상호작용을 하는 플라보노이드들은 P-gp 기질 약물들과 함께 섭취될 때 위장관 흡수에 영향을 미쳐 약물들의 생체 이용률에 변화를 가져올 수 있다.²⁴⁾ 또한, P-gp 활성을 저해하는 약물인 quinidine, verapamil 및 amiodarone²⁵⁾ digoxin의 신장 클리어런스를 감소시켰다는 보고^{25,26)}는 P-gp 활성을 조절하는 플라보노이드들이 P-gp 기질 약물들의 신장 배설에 영향을 미쳐 약물의 체내 동태에 변화를 가져올 수 있다는 것을 암시한다. 지금까지의 연구 결과들에 기초하여 식용식물에서 유래한 플라보노이드들의 P-gp의 활성 조절 기전을 보다 정확하고 구체적으로 규명함으로써 항암제의 내성을 감소시키는 chemosensitizer 및 약물의 생체이용률을 증가시키는 의약품보조성분의 개발이 가능하리라 기대된다.

결 론

플라보노이드인 quercetin과 fisetin은 다제내성을 나타내는 MES-SA/DX5 세포에서 P-gp의 활성을 조절하는 것으로 관찰되었고 생체막과도 상호작용을 하는 것으로 고찰되었으나, 유기 isothiocyanate인 NITC는 이 세포에서 P-gp 활성에 어떠한 영향도 미치지 않았다. 한편, verapamil은 MES-SA/DX5 세포로부터 daunomycin의 배출을 감소시키고 세포독성을 증가시킴으로써 전형적인 P-gp 저해제로서 작용함을 보여주었다.

이와 같은 연구를 통해 음식물에서 섭취가 가능한 성분들 가운데 P-gp의 활성을 감소시키는 물질들을 찾아냄으로써 chemosensitizer 또는 약물의 생체 이용률을 증가시키는 의약품 보조성분으로 개발하는 것이 가능하리라 사료되며 이는 제약산업의 발전에도 크게 기여하리라 기대된다.

감사의 말씀

본 연구는 한국과학재단의 2002년 여자대학교 연구기반 학제사업의 연구비(R06-2002-011-01002-0)를 지원 받아 진행되었으며 이에 감사드립니다.

문 헌

- P.F. Juranka, R.I. Zastawny and V. Ling, P-glycoprotein multidrug resistance and a superfamily of membrane-associated transport proteins, *FASEB J.*, **3**, 2583-2592 (1989).

- 2) S.A.W. Fuqua, I.M. Moretti-Rojas, S.L. Schneider and W.L. McGuire, P-glycoprotein expression in human breast cancer cells, *Cancer Res.*, **47**, 2103-2106 (1987).
- 3) J.A. Endicott and V. Ling, The biochemistry of P-glycoprotein-mediated multidrug resistance, *Ann. Rev. Biochem.*, **58**, 137-171 (1989).
- 4) M.M. Gottesman and I. Pasran, Biochemistry of multidrug resistance mediated by the multidrug transporter, *Ann. Rev. Biochem.*, **62**, 385-427 (1993).
- 5) F. Theibaut, T. Tsuruo, H. Hamada, M.M. Gottesman, I. Pastan and M.C. Willingham, Localization of the multidrug resistance gene product P-glycoprotein in normal human tissues, *Proc. Natl. Acad. Sci.*, **84**, 7735-7738 (1987).
- 6) B.L. Lum and M.P. Gosland, MDR expression in normal tissues. Pharmacologic implications for the clinical use of P-glycoprotein inhibitors. *Hematol. Oncol. Clin. North Am.*, **9**, 319-336 (1995).
- 7) M.F. Fromm, P-glycoprotein: A defense mechanism limiting oral bioavailability and CNS accumulation of drug, *Int. J. Clin. Pharmacol. Ther.*, **38**, 69-74 (2000).
- 8) R.W. Stenkamp and W.D. Klohs, Possible link between the intrinsic drug resistance of colon tumor and a detoxification mechanism of intestinal cell, *Cancer Res.*, **48**, 3025-3030 (1988).
- 9) J.D. Potter, Cancer prevention: epidemiology and experiment, *Cancer Lett.*, **114**, 7-9 (1997).
- 10) M.J. Wargovich, Experimental evidence for cancer preventive elements in foods, *Cancer Lett.*, **114**, 11-17 (1997).
- 11) J.M. Phang, C.M. Poore, J. Lopaczynska and G.C. Yeh, Flavon-stimulated efflux of 7,12-dimethylbenz(α)anthracene in multidrug-resistant breast cancer cells. *Cancer Res.*, **53**, 5977-5981 (1993).
- 12) T. Ikegawa, H. Ohtani, N. Koyabu, M. Juichi, Y. Iwase, C. Ito, H. Furukawa, M. Naito, T. Tsuruo and Y. Sawada, Inhibition of P-glycoprotein by flavonoid derivatives in adriamycin-resistant human myelogenous leukemia (K562/ADM) cell, *Cancer Lett.*, **177**, 89-93 (2002).
- 13) G. Scambia, F.O. Ranelletti, P.B. Panici, R. DiVincenzo, G. Bonanno, G. Ferrandina, M. Piantelli, S. Bussa, C. Rumi, M. Cianfriglia and S. Mancuso, Quercetin potentiates the effect of adriamycin in a multidrug-resistant MCF-7 human breast cancer cell line: P-glycoprotein as a possible target, *Cancer Chemother. Pharmacol.*, **34**, 459-464 (1994).
- 14) E. Chieli, N. Romiti, F. Cervelli and R. Tongiani, Effects of flavonols on P-glycoprotein activity in cultured rat hepatocytes, *Life Sci.*, **57**, 1741-1751 (1995).
- 15) J.W. Critchfield, C.J. Welsh, J.M. Phang and G.C. Yeh, Modulation of adriamycin accumulation and efflux by flavonoids in HCT-15 colon cells: activation of P-glycoprotein as a putative mechanisms, *Biochem. Pharmacol.*, **48**, 1437-1445 (1994).
- 16) G.C. Yeh, J. Lopaczynska, C.M. Poore and J.M. Phang, A new functional role for P-glycoprotein: Efflux pump for benzo [α]pyrene in human breast cancer MCF-7 cells, *Cancer Res.*, **52**, 6692-6695 (1992).
- 17) P. Talalay and Y. Zhang, Chemoprotection against cancer by isothiocyanates and glucosinolates. *Biochem. Soc. Trans.*, **24**, 806-810 (1996).
- 18) Y. Zhang and P. Talalay, Anticarcinogenic activities of organic isothiocyanates: chemistry and mechanisms, *Cancer Res. (suppl)*, **54**, 1976-1981 (1994).
- 19) W.G. Harker, F.R. Mackintosh and B.I. Sikic, Development and characterization of a human sarcoma cell line, MES-SA, sensitive to multiple drug, *Cancer Res.*, **43**, 4943-4950 (1983).
- 20) G. Harker and B.I. Sikic, Multidrug (Pleiotropic) resistance in doxorubicin-selected variants of the human sarcoma cell line MES-SA, *Cancer Res.*, **45**, 4091-4096 (1985).
- 21) P. Skehan, R. Storeng, D. Scudiero, A. Monks, J. McMahon, D. Vistica, J.T. Warren, H. Bokesch, S. Kenny and M.R. Boyd, New colorimetric cytotoxicity assay for anticancer-drug screening, *J. Natl. Cancer Inst.*, **82**, 1107-1112 (1990).
- 22) E.J. Go, S.Y. Chung, N.H. Kim and H.J. Lee, Modulation of P-glycoprotein activity by flavonoids in human uterine sarcoma cells, *J. Kor. Pharm. Sci.*, **33**, 305-310 (2003).
- 23) L. Movileanu, I. Neagoe and M.L. Flonta, Interaction of the antioxidant flavonoid quercetin with planar lipid bilayers, *Int. J. Pharm.*, **205**, 135-146 (2000).
- 24) V.J. Wacher, L. Salphati and L.Z. Benet, Active secretion and enterocyte drug metabolism barriers to drug absorption. *Adv. Drug Del. Rev.*, **20**, 99-112 (1996).
- 25) A. Somogyi, Renal transport of drugs: specificity and mechanisms, *Clin. Exp. Pharmacol. Physiol.*, **23**, 986-989 (1996).
- 26) G. Koren, Clinical pharmacokinetic significance of the renal tubular secretion of digoxin. *Clin. Pharmacol. Ther.*, **44**, 467-477 (1988).