

약물 - 고분자물질 결합체 합성연구 : 5-Fluorouracil 과 사람의 혈청 Albumin 및 Poly-L-lysine 결합체 합성

이희주·신혜순·이명걸*·박만기*·김종국*

덕성여자대학교 약학대학, *서울대학교 약학대학

(Received August 30, 1989)

Syntheses of Drug-macromolecule Conjugates: Conjugations of 5-Fluorouracil to Human Serum Albumin and Poly-L-lysine

Heejoo Lee, Hae Soon Shin, Myung Gull Lee*, Man Ki Park*
and Chong Kook Kim*

College of Pharmacy, Duksung Women's University and College of Pharmacy, Seoul National
University, Korea

Abstract— The drug-macromolecule conjugates i.e. 5-fluorouracil-1-acetyl-human serum albumin(FU-AA-HSA, 8) and 5-fluorouracil-1-acetyl-poly-L-lysine(FU-AA-polylys, 9) have been synthesized and purified by sephadex G-25 gel filtration with 0.05M phosphate buffer(pH 7.5). The analyses of conjugates gave the molar ratio of FU-AA : HSA of 70-100:1 and FU-AA: poly-L-lysine of 109:1. The weight percent of FU-AA(as FU-CH₂CO-) in FU-AA-HSA conjugate was 16-22% and the one in FU-AA-polylys was 22.4%.

Keywords □ 5-Fluorouracil, 5-fluorouracil-1-acetic acid, human serum albumin, poly-L-lysine, drug-macromolecule conjugate.

Uracil 유도체인 5-fluorouracil(FU, 1)은 여러 종류의 암에 치료제로 쓰이고 있다. 즉 위장관, 유방, 췌장, 머리·목 등의 선암에 화학치료제로 쓰이고 있다.^{1,2)} 이는 세포내에서 활성물질로 전향한 후 (FdUMP 또는 FUTP), DNA 합성을 저해하거나 RNA 내에 삽입되어 RNA 대사 또는 기능상에 손상을 가져와 세포의 증식을 억제하거나 죽인다. FU의 가장 심한 독성은 이들을 오래 투여하였을 때 골수억제작용과 위장관정막염을 일으키는 것이다. 일반적으로 FU는 정맥주사로 12시간 동안 투여하는데 일주일에 10-15 mg/kg 을 투여하기도 하고, 매 4-6주마다 10-15 mg/kg 을 매일 5일간 투여한다.³⁾ 암치료에 있어 이상적인 약물투여 형태는 충분량의 항암제를 암부위로 직접 공급하고 기타 일반조직에는 영향을 미치지 않는 것이다. 이런 목적을 위하-

여 항암성 약물을 고분자물질 즉 사람혈청 albumin (human serum albumin, HSA) 또는 특정 polypeptides 등에 연결시킨 결합체들이 합성되었고 이들의 항암성 작용이 보고된 바 있다.⁴⁻⁶⁾

본 연구자들은 특히 항암성 FU를 고분자물질 즉 사람혈청 albumin 및 poly-L-lysine에 연결시킨 결합체들을 얻어, 이들의 생체내 분포도, 모 FU 유리속도 및 약물효과도를 보고자 하였다.

FU 구조에서 보는 바와 같이 FU를 직접 단백질에 연결시키는 것은 불가능하여 먼저 FU에 어떤 연결체를 붙이고 뒤이어 단백질에 결합시키고자 하였다. 문헌조사 결과 FU의 prodrug 연구로 FU의 N¹ 위치에 여러 치환기를 즉 alkylcarbonyl(-COR'), acyloxyalkyl(-CH₂OCOR'), alkyloxalkyl(-CH₂OR'), alkylcarbamoyl(-CON-

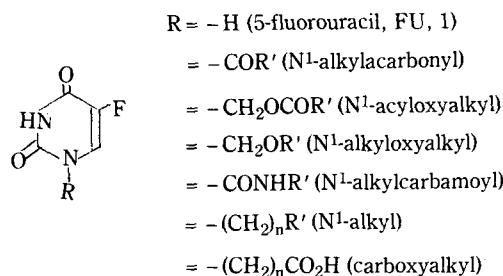


Fig. 1.—Derivative forms of 5-fluorouracil reported.

HR') 또는 carboxyalkyl($-(CH_2)_nCO_2H$) 등이 연결된 유도체들이 합성되어 있었다(Fig. 1).⁷⁾ 이들 중 일부는 prodrug으로 개발되고 있고 [alkyloxalkyl 유도체인 1-(2-tetrahydrofuryl)-5-flu-

orouracil⁸⁾ 및 alkylcarbamoyl 유도체인 1-hexylcarbamoyl-5-fluorouracil⁹⁾], 이들이 체내에서 분해되어 모 FU를 유리시켜 활성형 FU로 전환함이 보고되고 있었다.

FU의 N^1 에 위의 어떤 형태로 연결을 하고 다른 쪽 끝에 amino 기나 carboxylic acid 기를 가지고 있어 단백질에 amide 결합으로 연결시킬 수 있는 FU 유도체를 얻어보고자 하였다. 여러 형태의 유도체를 시도하였으나 유도체가 쉽게 모 FU로 돌아가고 안정하지 못했고, 결국 FU의 N^1 에 alkyl 회를시키고, 단백질에 amide로 연결시킬 수 있는 FU의 유도체를 합성하게 되었다(Fig. 2). 이 보고서에서는 FU의 결합형 유도체 합성과 이의 단백질 즉 사람의 혈청 albumin 및 poly-L-lysine에 결합과

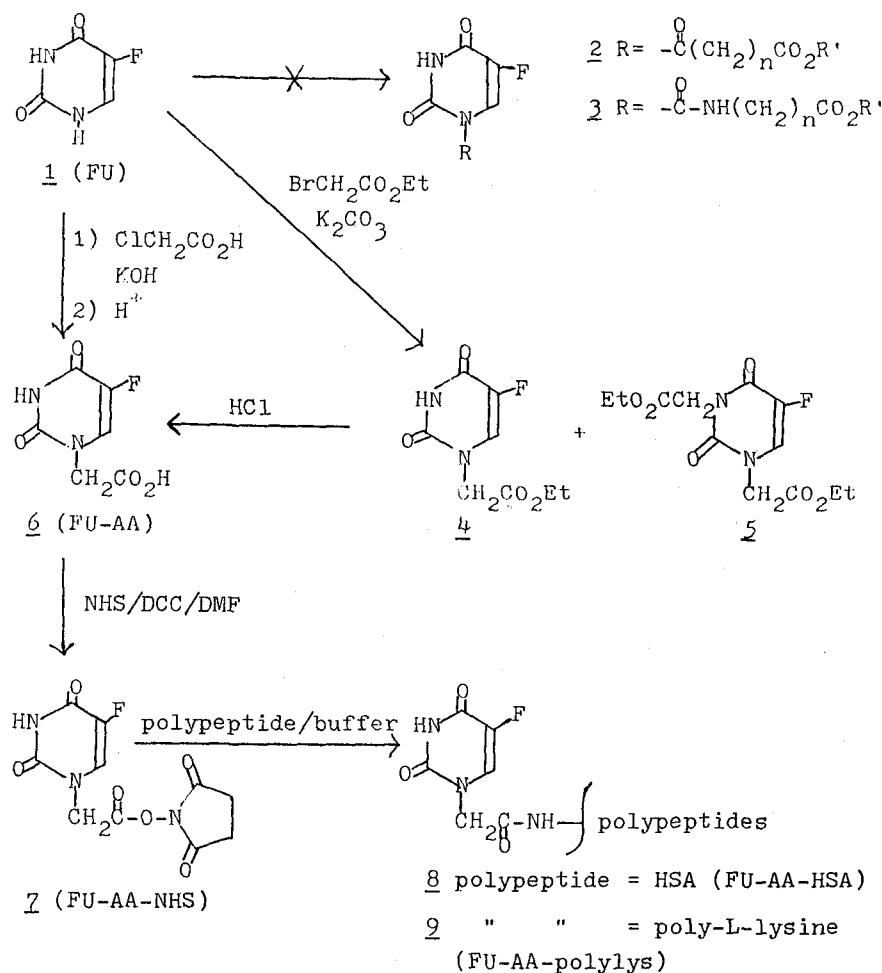


Fig. 2.—Syntheses of 5-fluorouracil analogues and formations of FU-AA-polypeptide conjugates.

정과 반응 결과 결합체내 FU-AA 와 단백질의 결합 정도에 대한 분석결과를 보고하고자 한다.

실험방법

시약 및 재료—아래와 같이 구입하여 사용하였다.

5-Fluorouracil(종외 제약회사로부터 기증) ; Human serum albumin(HSA, 녹십자회사로부터 기증) ; Poly-L-lysine·HBr(m.w, 62,500, Sigma-Chemical Co.) ; N,N'-dicyclohexylcarbodiimide(DCC, Sigma Chemical Co.) ; N-hydroxysuccinimide(NHS, Aldrich Chemical Co.) ; Ethyl bromoacetate(BrCH₂CO₂Et, 동경화성공업) ; Silica gel(0.063-0.200 mm) 및 TLC(Merck Co.) ; Sephadex G-25(Pharmacia LKB).

기타 시약 및 용매는 시판 일급 또는 특급시약을 이용하였다.

사용기기—아래의 기기를 이용하여 각 data를 얻었다.

mp(Bock-Monoscop M Werk-NR 7999, Germany) ; IR(Perkin-Elmer 1310) ; NMR (Varian FT-80A) ; UV(Pye Unicam, UV Spectrophotometer SP 8-100).

Ethyl 5-fluorouracil-1-acetate(4)의 합성—문현의 방법을 응용하였다.¹⁰⁾ 즉 K₂CO₃ 분말(44 mmol)을 촉매로 하여 FU(40 mmol)와 ethyl α-bromoacetate(44 mmol)을 DMF 용액에서 하루 가열반응하여 생성물을 얻었다. 용매 제거 후 silica gel column(전개용매 10% MeOH-CHCl₃)을 써서 분리하여 diethyl 5-fluorouracil-1,3-diacetate(5, mp 89-91°C)과 ethyl 5-fluorouracil-1-acetate(4) 총 수율은 50% 정도였으며, 이의 NMR spectrum은 문현과 유사하였다.

5-Fluorouracil-1-acetic acid(FU-AA, 6)의 합성—(A)문현¹⁰⁾의 방법에 따라 KOH로 용액의 pH를 10으로 유지하며 FU(40 mmol)과 α-chloroacetic acid(40 mmol)을 반응시켜 침상 결정의 FU-AA(6)를 얻었다. 수율 47.8% ; mp 272-274°C(lit.¹⁰⁾ mp 276-277°C) ; Rf 0.17(20%

MeOH-5% AcOH-CHCl₃) ; UV(H₂O, pH 7) λ_{max} 274 nm(ϵ 6900). NMR spectrum은 문현과 유사하였다.

(B) 합성해서 얻은 ethyl 5-fluorouracil-1-acetate(4)를 강 HCl 용액에서 가열 가수분해하여 FU-AA(6)을 얻었다. 제반 성질은 (A)반응에서 얻은 것과 같았다.

N-Hydroxysuccinimide ester of 5-fluorouracil-1-acetic acid (FU-AA-NHS, 7)의 합성—합성한 FU-AA(6, 2.5 mmol) 및 NHS(2.75 mmol)를 DMF(15 ml)에 녹이고 냉조에서 교반하며 DCC(2.75 mmol)를 가해주었다. 반응은 냉조에서 하룻밤 동안 지속하고 반응액에 ethyl acetate를 가하여 침전을 여과 제거하였다(N, N'-dicyclohexylurea, DCU, mp 223-224°C). 모액을 중류제거하고, 얻어진 고형물질을 ethyl acetate로 세척한 후 건조하여 FU-AA-NHS(7, mp 204-206°C, 수율 78%)를 얻었다. 이는 그 이상 더 정제하지 않고 다음 반응에 직접 사용하였다.

5-Fluorouracil-1-acetic acid와 human serum albumin의 결합체 (FU-AA-HSA, 8)의 형성—HSA(500 mg)을 0.05 M Na₂HPO₄ 완충용액(pH 9) 5ml에 녹이고 냉조에서 교반한다. FU-AA-NHS(500 mg)을 dimethylformamide(DMF, 약 3 ml)에 녹여 6시간에 걸쳐 HSA 용액에 주사기로 소량씩 가해주었다. 반응액은 3N NaOH 용액을 써서 pH 9로 계속 유지하였고 하룻밤 동안 냉조에서 반응시켰다. 반응액은 원심분리하여 침전물을 제거하고, Sephadex G-25와 완충액(pH 7.5)을 써서 FU-AA 와 결합한 단백질 분획을 분리하였다. 저분자물질들(FU-AA, NHS 등)과 달리 FU-AA-HSA 결합체는 TLC(20% MeOH-5% AcOH-CHCl₃) 상에서 원점으로부터 상회하지 않았다. 모은 결합체 분획은 40 ml 이었고 분획 ml 당 들어 있는 단백질의 양과 결합된 FU-AA 양을 아래와 같이 분석하였다.

회수된 HSA 양-Biuret 반응¹¹⁾을 써서 HSA의 농도변화(0-2 mg/ml)에 따른 UV 흡수변화(540 nm)를 이용한 표준곡선을 얻고, 이것에 준하여 회수한 단백질 분획을 분석한 결과 13.44 mg/ml의 단백질이 회수되었으며 결과적으로 정량적으로 회수

Table I.—The states of conjugate solutions: Fu-AA-HSA (8), FU-AA-HSA treated with NH₂OH and FU-AA-polylys (9)

Conjugate solution	Component	Concentration M	mg/ml	Molecular ratio	Weight %
FU-AA-HSA	FU-AA	2.87×2	4.88	$\frac{\text{FU-AA}}{\text{HSA}} = 128$	$\frac{* \text{FU-AA} \times 100}{\text{FU-AA-HSA}} = 26.6$
	HSA	2.24×10^{-4}	13.44		
FU-AA-HSA treated with NH ₂ OH	FU-AA	7.2×3	1.22	$\frac{\text{FU-AA}}{\text{HSA}} = 95$	$\frac{* \text{FU-AA} \times 100}{\text{FU-AA-HSA}} = 21.8$
	HSA	7.3×5	4.38		
FU-AA-polylys	FU-AA	2.4×3	0.4	$\frac{\text{FU-AA}}{\text{polylys}} = 109$	$\frac{* \text{FU-AA}}{\text{FU-AA-poly}} = 22.4$
	polylys	2.2×5	1.38		

*FU-AA = FU-CH₂CO (mw 171)

되었다.

HSA에 결합된 FU-AA(FU-CH₂CO-)의 양 –FU-AA의 농도변화($0\sim 2 \times 10^{-4}$ M)에 따른 UV 274 nm에서의 흡수변화 표준곡선을 얻고, 적정농도로 희석한 결합체액의 흡수도를 측정하여 계산한 결과 FU-CH₂CO-(분자량 171) 양으로 4.88 mg/ml가 함유되었다. 이들을 기초로 결합체내의 FU-AA의 weight percent와 HSA 분자당 FU-AA의 결합비를 계산하여 Table I에 기록하였다.

FU-AA-HSA 결합체(8)에 NH₂OH 처리¹²⁾—얻은 FU-AA-HSA 결합체 용액 2 ml에 3 N NH₂OH 용액 1 ml을 가하고 상온에서 1.5시간 교반하였다. 반응액을 Sephadex G-25 column과 pH 7.5 완충액을 써서 단백질 분획을 분리하였다. 이 용액은 Biuret 반응결과 단백질이 4.38 mg/ml(7.3×10^{-5} M)이었고, 결합체내 FU-AA(FU-CH₂CO)는 1.22 mg/ml(7.2×10^{-3} M)이었다. 이 때 결합체내 FU-AA의 weight percent와 polylys에 대한 FU-AA의 mole 비는 Table I과 같다.

5-Fluorouracil-1-acetic acid와 poly-L-lysine 결합체(FU-AA-polylys, 9) 형성—Polylys(500 mg)을 0.05 M 인산완충 용액(pH 9) 5 ml에 녹이고, 냉조에서 교반하며 FU-AA-NHS(500 mg)을 분말상태로 소량씩 6시간에 걸쳐 가해주었다. 반응간에 K₂CO₃ 분밀을 기해 반응액을 pH 7-8로 유지해 주었다(반응액이 너무 alkali 쪽이면 polylys이 석출함). 반응액은 냉실에서 하룻밤 동안 반응시키고, 원심분리하여 침전을 제거하였다. 액총을

Sephadex G-25와 전개용매로 인산완충액(pH 7.5)를 써서 분리하여 FU-AA-polylys 결합체(9)을 얻었다(FU-AA-polylys 분획 역시 TLC 상에서 상회하지 않았다). 모은 결합체 분획은 68 ml이었고, 결합체 상태는 아래와 같이 분석하였다.

회수된 Polylys 양—Biuret 반응을 써서 HSA를 표준액으로 하여 분석하니 결합체액에 단백질 양은 1.38 mg/ml이었고, 총 순수 회수량은 94 mg이었다($1.38 \text{ mg/ml} \times 68 \text{ ml}$, Sephadex column 분리시 결합체와 저분자물질 혼합체 분획이 많이 얻어졌으나 농축 재분리하지 못했다).

Polylysin에 결합된 FU-AA(FU-CH₂CO-로)의 양—HSA 결합체에서와 같이 FU-AA의 농도변화에 따른 UV 흡수도(274 nm) 변화 표준곡선을 이용하여 측정하니 FU-CH₂CO- 양으로 0.4 mg/ml이었다. 이들을 기초로 한 FU-AA-polylys 결합체(9)내의 FU-AA의 weight percent와 polylys에 대한 결합 FU-AA의 mole 비는 Table I과 같다.

결과 및 고찰

단백질에 결합을 위한 FU 유도체 합성—단백질에 결합을 위한 FU의 유도체로 체내에서 FU를 잘 유리시켜 주리라 예상되는 기능기로 FU에 결합되고, 다른 한쪽에 단백질에 amide 형태로 결합시킬 수 있는 amino 기나 carboxyl 기를 가진 그런 화합물을 합성하고자 하였다. 최초에 시도한 것은 FU의 N¹에 carbonyl 기로 연결되는 유도체를 시

도하였다(Fig. 2에 화합물 2). 그러나 이와 같은 유도체는 이웃 carboxylic acid기 때문인지 쉽게 가수분해되어 모 FU로 돌아가 유도체를 순수분리 정제할 수가 없었다. 한편 FU의 N¹에 carbamoyl 기로 연결된 유도체(화합물 3)도 마찬가지로 말단 carboxylic acid기가 유리되는 즉시 가수분해되어 모 FU를 유리시켰다. 즉 이들은 여분의 기능기로 해서 FU의 N¹ 결합상태가 기존의 prodrug 들에서 보다도 훨씬 용이하게 가수분해되는 듯하다(예: 1-hexylcarbamoyl-5-fluorouracil⁹⁾는 경구적으로 유효). 그리하여 보다 안전성 있는 유도체로 FU의 N¹에 alkyl 상태로 결합시키고 여분의 carboxyl기를 가진 연결형 유도체로 구상한 것이 5-fluorouracil-N¹-acetic acid(6)이었다.

FU-AA(6)는 기존에 보고된 화합물이며¹⁰⁾ 유사한 과정을 걸쳐 합성하여(Fig. 2) NMR 등을 써서 구조를 확인하였다(mp 272-274°C ; lit, 276-277°C). 다만 두 가지 합성 경로(Fig. 2)에 있어서 FU에 ClCH₂CO₂H를 반응시켜 FU-AA를 직접 분리하는 방법보다(미반응 FU와 FU-AA 그리고 무기물간에 분리가 어려움)는 FU에 BrCH₂CO₂Et를 반응시키고 FU-N¹-monoacetate를 분리하고(일부 FU-N¹, N³-diacetate 형성, silica gel column 분리가 용이), 뒤이어 가수분해 하는 것이 분리방법에 있어 용이하고, 순수하게 FU-AA를 얻을 수 있었다. 두 가지 방법 모두가 수율은 50% 정도였다.

단백질에 결합시키기 위해 FU-AA의 carboxylic acid기를 DCC를 촉매로 하여 NHS ester로 전향하여 FU-AA-NHS(7)을 얻었다. 이 NHS ester기는 비교적 반응성이 크나 수용액에서도 amino기와 반응하여 amide 결합을 형성시켜주는 활성 ester 기로 잘 알려져 있다.¹²⁾

FU-AA-HSA 결합체(8)-인산완충액 pH 9에 녹인 HSA와 DMF에 녹인 활성화된 FU-AA-NHS ester(7)를 weight 1:1의 비율로 반응시켜 FU-AA-HSA 결합체(8)을 형성하였고(Fig. 2), 결합체는 Sephadex G-25 column을 써서 분리하였다. 분리된 FU-AA-HSA 용액은 냉동건조하여 백색분말로 얻었으며, 일부 용액을 써서 회수 결합 단백질의 양 및 HSA 분자에 대한 FU-AA 결합비

를 구하였다. 즉 Biuret 반응¹¹⁾을 써서 HSA의 농도변화에 따른 UV 흡수도(540 nm)의 변화 표준곡선을 얻고, 이에 준해 얻은 결합체 용액의 단백질 농도를 구하고(Table I), 회수된 총 단백질 양을 구하였다. 이 반응결과 결합체 분리 후에 단백질 회수량은 대체로 정량적이었다.

FU-AA-HSA 결합체내에 결합된 FU-AA 양은 FU-AA(6)의 농도변화에 따른 UV 흡수도 변화(274 nm) 표준곡선을 이용하여 결합체 용액내 FU-AA의 mole 농도를 얻었고(Table I), 이를 용액내 HSA의 mole 농도와 비교하였다. 즉 HSA 분자당 결합된 FU-AA 분자수는 반응마다 차이가 있었으나 대체로 70-100(최대 128) 정도였다.

얻은 결합체내 FU-AA가 어떤 형태(amide 또는 ester)로 결합하였는지를 알아보기 위해 NH₂OH¹²⁾ 용액을 처리하여 보았다(Table I). 실험의 방법으로 처리한 결과 결합체내 FU-AA가 약 25% 정도가 분리되어 나갔다. 이는 FU-AA가 HSA 내에 약한 ester 형태로 결합되었던 것이 NH₂OH에 의해 보다 안전한 amide 결합형태로 바뀌면서 HSA으로부터 분리되어 나간 것으로 사료된다. 이러한 결과는 이 FU-AA-HSA 결합체가 체내 투여되었을 때 먼저 약한 결합형태들(ester)이 모 FU를 유리시켜주고 뒤이어 보다 안전한 결합형태들이 분해되며 FU를 유리시켜 주어 지속적으로 모 FU를 유리시켜 주리라 기대된다.

결합체내 FU-AA(FU-CH₂CO-로)의 결합 정도를 weight %로 계산하니 대체로 16-22%(최고 26.6%)이었다.

FU-AA-poly-L-lysine 결합체(9)-Poly-L-lysine·HBr 염을 인산 buffer(pH 9)에 녹인 후 FU-AA-NHS를 분말형태로 소량씩 첨가하여 결국 1:1의 비(weight 비)로 반응하였다. Poly-L-lysine의 반응에 있어서는 pH 조절이 매우 중요하였다. 즉 반응액의 pH가 너무 alkali 쪽으로 치우치면 poly-L-lysine 자체가 석출하고, 너무 산성쪽으로 치우치면 결합반응이 이루어지지 않았다. 반응액의 pH는 7-8로 유지해 주어야 한다. 반응 후 Sephadex G-25 column과 인산완충액(pH 7.5)를 써서 FU-AA-polylys 결합체(9)를 분리하였다. 분

리한 결합체액내에 단백질 양은 FU-AA-HSA에서 와 마찬가지로 Biuret 반응을 이용하여 구했으며 이 반응은 첫회 반응으로 단백질의 회수가 매우 낮았다(18.8%). 한편 결합체내에 poly-L-lysine 분자당 결합된 FU-AA의 분자비는 앞에 FU-AA-HSA에서와 같은 방법으로 구하여 109이었고, FU-AA의 weight %는 Table I에서와 같이 22.4%이었다.

결 론

널리 알려진 항암성 약물인 5-fluorouracil을 5-fluorouracil-1-acetic acid 유도체로 하여 체내 carrier로 고려되고 있는 고분자물질 human serum albumin 및 poly-L-lysine에 결합하여, FU-AA-HSA(8) 및 FU-AA-polylys(9)의 결합체를 합성하였다. FU-AA-HSA 결합체내에 HSA 분자당 FU-AA 분자결합은 70-100이었고, 결합체내 FU-AA의 weight %는 16-22%이었다. FU-AA-polylys 결합체에서는 poly-L-lysine 분자당 FU-AA의 분자결합이 109이었고, FU-AA의 weight %는 22.4%이었다.

감사의 말씀

본 연구는 한국과학재단지원 1986년 목적기초연구의 일환으로 진행된 것으로 지원해 주신 과학재단에 감사드립니다.

문 헌

- 1) Balis, F.M., Holcenberg, J.S., and Bleyer, W.A., Clinical pharmacokinetics of commonly unused anticancer drugs. *Clin. Pharmacokinet.*, **8**, 202 (1983).
- 2) Gilman, A.G., Goodman, L.S., Rall, T.W., and Murad, F., Goodman and Gilman's The Pharmacological Basis of Therapeutics. 7th Ed., MacMillan

Publishing Co., New York, p. 1268 (1985).

- 3) Meyers, C.E., Diasio, R., Eliot, H.M., and Chabner, B.A., Pharmacokinetics of the fluoropyrimidines: Implications for their clinical use. *Cancer Treat. Rev.*, **3**, 175 (1976).
- 4) Trouet, A. and Masquelier, M., A covalent linkage between daunorubicin and proteins that is stable in serum and reversible by lysosomal hydrolase as required for a lysosomotropic drug carrier conjugate *in vitro* and *in vivo*. *Proc. Natl. Acad. Sci.*, **79**, 626 (1982).
- 5) Ryser, H.J.P. and Shen, W.C., Conjugation of methotrexate to poly-L-lysine increases drug transport and overcomes drug resistance in cultured cells. *Proc. Natl. Acad. Sci.*, **75**, 3867 (1987).
- 6) Kato, Y., Saito, M., Fukushima, H., Takeda, Y. and Hara, T., Antitumor activity of 1-D-arabinofuranosylcytosine conjugated with polyglutamic acid and its derivatives. *Can. Res.*, **44**, 25 (1984).
- 7) Ahmad, S., and Ozaki, S., Nagase, T., Ilgo, M., Takuzen, R., and Hoshi A., A facile method for synthesis of N-acyloxymethyl-5-fluorouracils, as a class of antitumor agents. *Chem. Pharm. Bull.*, **35**, 4137 (1987).
- 8) Yasumoto, M., Yamawaki, I., Marunaka, T. and Hashimoto, S., *J. Med. Chem.*, **21**, 738 (1978).
- 9) Hoshi, A., Ilgo, M., Nakamura, A., Inomata, M., Kuretani, K.: Antitumor activity of 1-alkylcarbamoyl derivatives of 5-fluorouracil against L1210 leukemia. *Chem. Pharm. Bull.*, **26**, 161 (1978).
- 10) Tada, M., Antineoplastic agents. The preparation of 5-fluorouracil-1-acetic acid derivatives. *Bull. Chem. Soc. Japan*, **48**, 3427 (1975).
- 11) 한국 생화학 교재 편찬위원회, 비우렛 반응에 의한 단백질의 정량. 신판 실험생화학, 팀구당, p. 255 (1987).
- 12) 이희주, 혈청 3,5,3'-triiodothyronine 측정을 위한 효소-면역 분석의 개발연구. 약학회지, **27**, 117 (1983).