

## 방선균이 생산하는 Manumycin계 항암활성물질 MCHS-4

하상철\* · 김영호 · 이정준

KIST 생명공학연구소

## Cytotoxic Manumycin Class Antibiotic from *Streptomyces* sp., MCHS-4

Sang-Chul Ha\*, Young-Ho Kim and Jung-Joon Lee

Korea Research Institute of Bioscience and Biotechnology,  
KIST P.O. BOX-115, Yusung, Taejon 305-600, Korea

**Abstract** — A cytotoxic compound, MCHS-4, was isolated from the mycelium of *Streptomyces* T-70 and identified as manumycin A. The compound showed significant cytotoxicity against human gastric carcinoma cell line, SNU-1 and human hepatocellular cell line, SNU-354.

미생물 대사 산물로부터 항종양 항생물질을 개발하기 위한 연구의 일환으로 국내에서 다발하는 암들로부터 수립한 암세포주들중 위암 세포주 SNU-1, 간암세포주 SNU-354에 대한 세포 독성을 탐색하는 과정에서 *Streptomyces* sp. T-70 균주가 생성하는 항암활성물질 MCHS-4를 분리정제하여 구조를 분석한 결과 manumycin으로 동정되었기에 간략하게 보고하고자 한다.

### 재료 및 방법

#### 균주의 배양

방선균 분리주 *Streptomyces* sp. T-70의 배양에는 oatmeal 20 g, malt extract 20 g, yeast extract 2 g, glucose 10 g, soybean meal 10 g, soluble starch 12 g을 1 l의 증류수에 녹이고, pH를 7.0으로 조절한 MCLM-1 배지를 사용하였다. 활성물질의 분리정제를 위해 Jar fermenter에서 5 l의 MCLM-1 배지에 200 ml의 T-70균주 1차 배양액을 접종하고 28°C, 350 rpm, 1.2 vvm air의 조건으로 5일동안 배양하였다.

#### 세포주와 세포배양

세포주의 배양을 위해 사용한 RPMI 1640는 GIBCO(MD, USA)사의 제품을 사용하였고, fetal calf serum은 Hyclone(Utah, USA)에서 구입하였다. 실험에 사용한 세포주들은 성장속도가 빠르고 항암제에

대한 감수성이 예민한 SNU-1(위암세포주)과 기존 항암제에 내성을 나타내는 SNU-354(간암세포주)로써 세포주들은 10% fetal calf serum이 함유된 RPMI 1640 배지에 접종하여 5% CO<sub>2</sub> 존재하에서 37°C incubator에서 배양하였다.

#### 사용기기

방선균의 배양에는 한국발효기의 7.5 l jar fermenter를 사용하였고, 화합물의 분리를 위한 HPLC는 Waters사의 HPLC System(501 pump, 745B Data Module, Automated Gradient Controller)을 사용하였다. UV spectra는 Milton Roy Spectronic 3000 array Spectrophotometer를, <sup>1</sup>H-NMR과 <sup>13</sup>C-NMR spectra는 Varian Unity 300 NMR Spectrometer를, FAB-MS는 JMS-HS 110A Spectrometer를 사용하였다.

#### 항암활성의 측정

Microtiter plate에 SNU-1 세포주는 RPMI 1640 배지 180 μl에 8×10<sup>3</sup>개 세포수가 되도록 희석하고 SNU-354 세포주는 180 μl 배지에 4×10<sup>4</sup>개 세포수가 되도록 희석하여 각 well에 분주하고 24시간 후에 시료를 가해 주었다. 시료는 DMSO 용액에 화합물을 농도별로 용해한 후 RPMI 배지에 희석하여 20 μl를 가했을 때 well당 DMSO의 농도가 0.1%가 되도록 조제하였다. 조제한 시료 20 μl를 각 well에 첨가하고 3일동안 CO<sub>2</sub> incubator에서 배양하면서 수시로 현미경상에서 형태 변화를 관찰하였다. 세포증식 저해 정도는 SRB(sulforhodamine B) 방법을 이용하여 측

**Key words:** Antitumor antibiotic, MCHS-4, manumycin, *Streptomyces* sp.

\*Corresponding author

**Table 1. Physico-chemical properties of antibiotic MCHS-4**

Appearance	pale yellow amorphous powder
Mp(°C)	139~141°C(dec)
Solubility	soluble: CHCl <sub>3</sub> , CH <sub>3</sub> OH, acetone insoluble: H <sub>2</sub> O, hexane
FAB-MS negative (m/z)	549 (M-H) <sup>+</sup>
UV $\lambda_{\text{max}}$ MeOH nm	314, 278
TLC, SiO <sub>2</sub> <sup>b</sup> (Rf)	0.51

<sup>b</sup>CHCl<sub>3</sub>-MeOH(9:1).

정하였다(1).

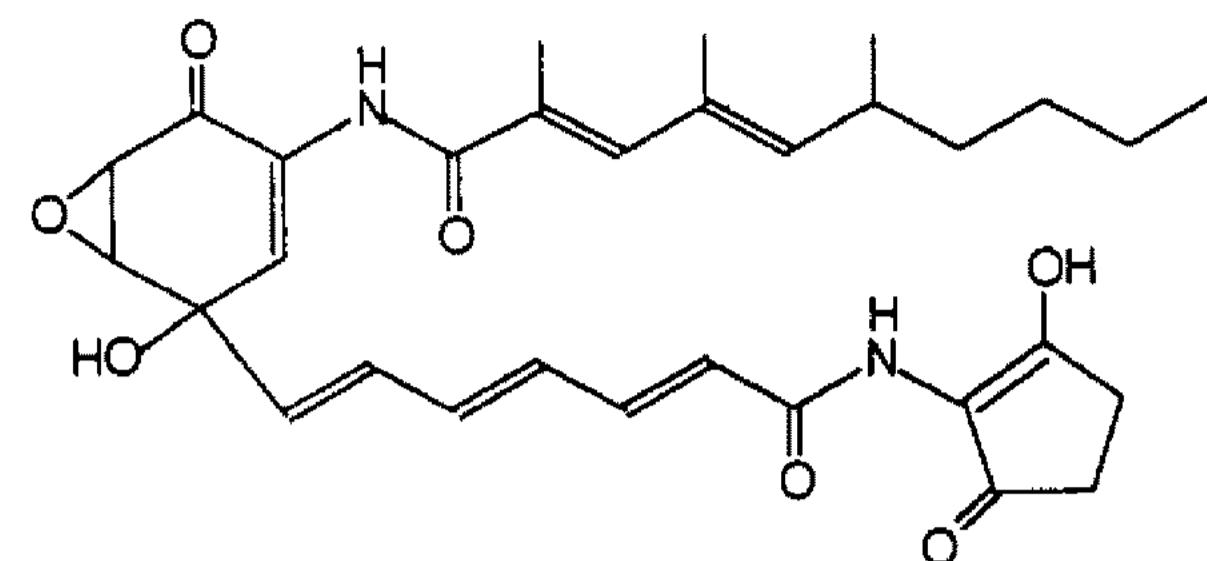
## 결과 및 고찰

### 항생물질의 분리정제

토양에서 분리한 방선균 배양액을 용매추출하여 제조한 시료들을 위암세포주, SNU-1에 대한 세포독성 검색과정에서 *Streptomyces* sp. T-70으로부터 제조한 시료가 현저한 세포증식저해 작용을 나타내었다. 활성물질을 정제하기 위해 T-70 균주를 5l의 MCLM-1에서 5일동안 배양한 후 원심분리하여 균사체만을 취하였다. 균사체를 acetone으로 3회 추출하고 추출액을 감압농축한 후 다시 ethyl acetate로 추출하였다. Ethyl acetate 추출액을 농축한 후 silicagel column을 이용하여 CHCl<sub>3</sub>-MeOH(10 : 1) 용매로 분획하였다. 위암세포주에 세포독성을 나타내는 분획은 preparative TLC plate(MERCK, Art 5744)에 loading 한 후 CHCl<sub>3</sub>-MeOH(10 : 1)로 전개시킨 후 활성을 나타내는 분획을 모아 농축한 후 70% MeOH 용매로 preparative HPLC를 실시하여 최종적으로 MCHS-4(10 mg)을 얻었다.

### 이화학적 성질 및 구조분석

항생물질 MCHS-4의 이화학적 성질은 Table 1과 같다. MCHS-4는 융점 139~141°C의 미황색 분말로서 MeOH, acetone, chloroform에는 녹고, 물과 hexane에는 녹지 않았다. UV spectrum에서 278 nm와 314 nm의 최대 흡수파장으로 분자내에 conjugated dienone과 trienone의 존재를 추정할 수 있었다. <sup>1</sup>H-NMR spectrum에서는  $\delta$  0.88(3H, t,  $J=6.0$  Hz)과  $\delta$  0.99(3H, d,  $J=6.3$  Hz)에서 각각 aliphatic chain의 methylene과 methine carbon에 결합하고 있는 methyl기와  $\delta$  1.81(3H, s),  $\delta$  2.04(3H, s)에서 olefinic car-



**Fig. 1. Structure of manumycin**

bon에 결합하고 있는 methyl기를 포함하여 총 4개의 methyl기를 관찰할 수 있었다. 그 외의 methylene proton, olefinic proton과 NH, OH등의 chemical shift는 문헌에 보고된 manumycin의 data와 거의 일치하였다. 분자량을 알기 위해서 negative FAB-MS를 측정한 결과 m/z 549에서 molecular ion peak를 관찰할 수 있었다. 이상의 물리화학적 성질과 spectral data를 문헌치와 비교함으로 MCHS-4는 manumycin A로 동정할 수 있었다(Fig. 1).

### 생물활성

MCHS-4는 인체위암세포주인 SNU-1과 간암세포 주인 SNU-354에 대하여 5.0  $\mu$ g/ml, 12.0  $\mu$ g/ml의 비교적 낮은 농도에서 IC<sub>50</sub>를 나타내었다. 현재까지 보고된 여러 manumycin의 유도체(2-12)들은 gram 양성 세균 및 fungi에 대한 antimicrobial activity와 L1210에 대한 세포독성외에도 ras 단백질의 farnesyltransferase(13, 14) 저해 활성과 더불어 ras 유전자가 활성화된 종양에 대해서 in vivo에서 활성이 있음이 보고된 후 manumycin계 화합물에 대한 연구가 활발하다. 최근 새로운 표적을 지표로 한 항종양 활성 물질의 검색방법이 계속 확립되고 있어 세포 독성을 나타내는 기존의 화합물이라도 새로운 활성화합물로의 개발 가능성이 기대되고 있다.

### 감사의 글

본 연구에 사용된 SNU-1, SNU-354 세포주를 분양하여 주신 박재갑 교수님께 감사를 드립니다. 본 연구는 한국과학재단에서 지원한 이공계 박사학위자 연구지원 사업에 의해 수행되었습니다.

### 참고문헌

1. Skehan, P., R. Storeng, D. Scudiero, A. Monks, J. McMahon, D. Vistica, J.T. Warren, H. Bokesch, S. Kenny and M.R. Boyd. 1990. New calorimetric

- cytotoxicity assay for anticancer-drug screening. *J. NCI.* **82**: 1107-1112.
2. Buzetti, F., E. Gaumann, R. Hutter, W. Keller-Schierlein, L. Neipp, V. Prolog and H. Zahner. 1963. *Manumycin. Pharm. Acta Helv.* **38**: 871.
  3. Schroder, K. and A. Zeeck. 1973. *Manumycin. Tetrahedron Lett.* **50**: 4995-4998.
  4. Zeeck, A., K. Schroder, K. Frobel, R. Grote and R. Thiericke. 1987. The structure of manumycin. I. Characterization, structure elucidation and biological activity. *J. Antibiotics* **40**: 1530-1540.
  5. Kakinuma, K., N. Ikekawa, A. Nakagawa and S. Omura. 1979. The structure of asukamycin, a possible shunt metabolite from 3-dehydroquinic acid in the shikimate pathway. *J. Am. Chem. Soc.* **101**: 3402-3404.
  6. Brodasky, T.F., D.W. Stroman, A. Dietz and S. Mizesak. 1983. U-56,407, new antibiotic related to asukamycin: Isolation and characterization. *J. Antibiotics* **36**: 950-956.
  7. Slechta, L., J.I. Cialdella, S.A. Mizesak and H. Hoeksema. 1982. Isolation and characterization of a new antibiotic U-62162. *J. Antibiotics* **35**: 556-560.
  8. Grote, R., A. Zeeck, H. Drautz and H. Zahner. 1988. Metabolic products of microorganisms. 244. Colabomycins, new antibiotics of the manumycin group from *Streptomyces griseoflavus*. I. Isolation, characterization and biological properties. *J. Antibiotics* **41**: 1178-1185.
  9. Chatterjee, S., E.K.S. Vuayakumar, C.M.M. Franco, J. Blumbach, B.N. Ganguli, H-W. Fehlhaber and H. Kogler. 1993. On the structure of alisamycin, a new member of the manumycin class of antibiotics. *J. Antibiotics* **46**: 1027-1030.
  10. Zeeck, A. and I. Sattler. 1993. Directed biosynthesis as an alternative to synthetic modifications of antibiotics. In antibiotics and antiviral compounds. Chemical synthesis and modification. Ed., K. Krohn, et al., pp. 75-87, VCH Verlagsgesellschaft mbH, D-6940 Weiheim.
  11. Shu, Y.Z., S. Hwang, R.R. Wang, K.S. Lam, S.E. Klohr, K.J. Volk, D.M. Pirnik, J.S. Wells, P.B. Fernandes and P.S. Patel. 1994. Manumycin E, F and G, new members of manumycin class antibiotics, from *Streptomyces* sp. *J. Antibiotics* **47**: 324-333.
  12. Hayashi, K., M. Nakagawa and M. Nakayama. 1994. Nisamycin, a new manumycin group antibiotic from *Streptomyces* sp. K106. II. Structure determination and structure-activity relationships. *J. Antibiotics* **47**: 1110-1115.
  13. Gibbs, J.A. 1991. Ras c-terminal processing enzymes- New drug target? *Cell* **65**: 1-4.
  14. Hara, M., K. Akasaka, S. Akinaga, H. Nakano, R. Gomez, D. Wood, M. Uh and F. Tamanoi. 1993. Identification of ras farnesyltransferase inhibitors by microbial screening. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* **90**: 2281-2285.

(Received 20 April 1995)