



마우스에 대한 Surfactin C의 급성경구독성시험

박병권¹ · 임종환² · 황윤환¹ · 김명석¹ · 송인배¹ · 이홍기¹ · 한성진¹ · 황미현³
김종우² · 이만희³ · 박승춘³ · 윤효인¹

¹충남대학교 수의과대학, ²비엔씨바이오파, ³경북대학교 수의과대학

Acute Oral Toxicity of Surfactin C in Mice

Byung-Kwon Park¹, Jong-Hwan Lim², Youn-Hwan Hwang¹, Myung-Seok Kim¹, In-Bae Song¹,
Hong-Gee Lee¹, Sung-Jin Han¹, Mi-Hyun Hwang³, Jong-Woo Kim²,
Seong-Chun Park³, Man-Hee Rhee³ and Hyo-In Yun¹

¹College of Veterinary Medicine, Chungnam National University, Daejeon 305-764

²B&C Biopharm, IAE Building, Yongin, Gyeonggi-do 449-863

³College of Veterinary Medicine, Kyungpook National University, Daegu, Korea

Received August 30, 2006; Accepted October 8, 2006

ABSTRACT. This study was carried out to investigate the acute toxicity of surfactin C in mice. Surfactin C was administered orally at doses of 0, 381, 610, 977, 1562 and 2500 mg/kg. Number of deaths, clinical signs, body weights, feed and water consumptions, and biochemical examinations were investigated for 14 days after single oral administration of surfactin C. LD₅₀ value was over 2500 mg/kg in mice. In addition, no differences were found between control and treated groups in clinical signs, body weight gains, hematology, serum chemistry, feed and water consumptions. The results indicate that surfactin C did not show any toxic effects at 2500 mg/kg in mice.

Keywords: Acute oral toxicity, Surfactin, LD₅₀, Mouse.

서 론

생물계면활성제는 효모나 세균 등에 의해 생산되는 계면활성을 나타내는 물질로, 화학계면활성제와는 달리 생분해성이며, 낮은 독성을 나타내고 극한의 온도 및 pH에서도 효과적으로 작용하는 것으로 알려져 있다(Desai and Banat, 1997; Cameotra and Makkar, 2004). Surfactin은 Arima *et al.*(1968)^[1] *Bacillus subtilis*에서 1968년도에 분리한 강력한 표면장력완화작용을 나타내는 지질 단백질로서 항암효과, 콜레스테롤 저감효과 및 혈전분해효과, 항진균 및 항균활성, 항마이코플라즈마 활성 등의 많은 생리 활성을 나타내는 것으로 알려져 있다(Tsukagoshi *et al.*, 1970; Cooper *et al.*, 1979; Vollenbroich *et al.*, 1997).

Correspondence to: Hyo-In Yun, Lab of Veterinary Pharmacology & Toxicology, College of Veterinary Medicine, Chungnam National University, 220 Gung-dong, Yuseong-gu, Deajeon 305-764, Korea
E-mail: hiyun@cnu.ac.kr

Surfactin은 구조적으로 생리적 활성이 다른 여러 개의 isoform으로 구성되며, Kanatomo *et al.*(1995)은 지방산의 사슬길이 및 구조에 따라 Surfactin A, Surfactin B, Surfactin C 및 surfactin D로 분류하였으나, 더 많은 isoform이 존재할 것으로 여겨지고 있다. 이러한 surfactin isoform 중, surfactin C는 플라미즈노겐 구조의 변화에 기인하는 혈전용해효과를 증가시키며, 혈소판응집억제 활성을 갖는 것으로 알려져 있다(Kikuchi *et al.*, 2002; Lim *et al.*, 2005). 최근 보고에 따르면, surfactin C는 cyclooxygenase(COX)-2, interleukin(IL)-1beta 및 inducible nitric oxide synthase(iNOS) 등의 염증매개인자를 억제하며, 메치실린 내성 포도상구균에 대한 높은 감수성을 나타내었다(Hwang *et al.*, 2005a, b). 이러한 다양한 생리활성 때문에 surfactin은 화장품 공업, 약품공업 및 기타 산업분야에서 관심의 대상이 되고 있으며, 이에 따른 surfactin의 생산 및 surfactin의 새로운 응용분야에 대한 연구가 활발히 연구되고 있다. 그러나, surfactin C의 독성에 대한 생체 반응 및 변화 등에 관한 연구는 전무하였다.

다. 따라서 본 연구에서는 한국된장에서 분리한 *Bacillus subtilis* BC1212로부터 추출한 surfactin C의 급성독성을 평가하여 sufractin C의 안전성을 확보하고자 ICR 마우스를 이용하여 급성경구독성시험을 실시하였다.

재료 및 방법

시험물질

한국된장에서 분리한 *Bacillus subtilis* BC1212의 배양액에서 시험물질인 surfactin C는 임(2005) 등의 방법에 따라 추출 및 정제하였다.

시험동물

4주령의 특정병원체부재 ICR 마우스(수컷 26.9±2.0 g, 암컷 23.5±2.0 g)는 대한바이오링크 (음성, 한국)에서 분양받았으며, 1주일간의 순화사육기간 동안 일반증상을 관찰하여 건강한 개체를 시험에 공시하였다. 순화 및 시험기간 중에 사육환경은 온도 22.3±1.0°C, 상대습도 51.5±0.6%, 환기횟수 13~18회/hr, 조명시간은 12시간(오전 07:00~오후 07:00), 조도 200~300 Lux의 조건으로서 유지하였으며, 폴리카보네이트 사육상자(260×200×120 mm³)에 5마리씩 넣고 대팻밥 깔집을 깔아 사육하였다. 실험 동물용 고형사료(샘타코, 오산)와 음수(상수도수)는 자유 급여시켰다.

군분리 및 투여용량의 설정

시험동물의 군분리는 체중을 기준으로 무작위법을 이용하여 실시하였으며, 용량군당 암수 각각 5마리씩 배치하였다. 동물의 개체식별은 꼬리에 유성매직으로 표시한 일련번호에 의하였다. 최고 투여 용량 설정은 예비 실험을 토대로 하여 최대용량은 2500 mg/kg로 설정하였으며, 1.6의 공비로 4개의 용량군(2500 mg/kg, 1562 mg/kg, 976 mg/kg 및 610 mg/kg)과 대조군을 설정하였다.

시험물질의 투여

시험물질인 surfactin C는 생리식염수에 균일하게 혼탁되도록 시험 당일에 조제하였으며, 시험동물은 투여개시 4시간 전부터 절식시킨 후 시험물질을 투여하였다. 투여액량은 체중 1 kg 당 5 ml로 설정하였으며, 시험물질의 투여는 마우스용 금속제 존데를 이용해서 체중측정치 기준으로 1회 강제 경구 투여하였다.

임상관찰 및 사망동물 수

모든 시험동물에 대한 임상증상관찰 및 사망동물수는 투여 당일에는 투여 후 10분, 30분, 1시간, 2시간, 3시간,

및 4시간 간격으로, 익일부터는 14일까지는 매일 2회 이상 관찰하였다. 치사동물이 발견되었을 때에는 즉시 부검을 실시하였다.

체중, 사료 및 음수 섭취량

공시된 모든 동물에 대하여 투여 당일 및 투여 후 생존동물에 대하여 1, 3, 7일 및 14일째 개체별 체중을 측정하였으며, 사료 및 음수 섭취량은 7, 14일에 사육상자당 사료 및 음수섭취량을 측정하였다.

혈액학적 및 혈청생화학적 검사

생존 동물은 관찰기간 종료 후 ether를 이용하여 마취시킨 후 후대정맥을 통해 혈액을 채취한 후 경추탈골법으로 살처분하였다. 채취한 혈액에 대한 혈액학적검사는 자동혈구측정기를 이용하여 측정하였고, 혈청생화학적검사는 자동생화학분석기를 이용하여 측정하였다.

부검소견 및 병리조직학적 검사

시험종료 후 생존동물은 ether를 이용하여 마취시킨 후 방혈 치사시켜서 육안적 장기이상 유무를 관찰하였다. 육안적으로 이상징후가 발견된 장기는 병리조직학적 검사를 추가적으로 실시하였다.

통계학적 처리

시험결과는 평균값과 표준편차로 표기하였으며, 통계학적 분석은 통계처리 computer program인 SPSS를 이용하였으며, 대조군과 시험군간의 체중변화, 사료와 음수 섭취량, 혈액학치 및 혈액생화학치에 대해서 일원배치분산분석(one-way analysis of variance, ANOVA)을 실시하였으며 통계학적 유의성을 관찰되는 항목은 post-hoc test로 Duncan's multiple comparison test를 실시하였다. 이때 통계학적 유의 수준 $P < 0.05$ 로 설정하였다. 비모수인 경우 분산에 대하여 Kruskal-Wallis nonparametric analysis를 실시하였다.

결 과

체중변화

시험기간 동안 사료 및 음수의 섭취량은 대조군과 비교하여 통계학적 유의성을 나타내지 않았으며, 시험물질에 의한 사료 및 음수 섭취량에 대한 어떠한 영향도 관찰되지 않았다. 또한 시험 기간 동안 두 군의 개체들에게서 체중이 증가 하는 경향을 나타내었으며, 모든 개체들에게서 시험 물질에 기인한 체중 변화는 관찰되지 않았다 (Table 1).

토에 상대적으로 많은 양인 약 0.3 g/g으로 포함되어 있으며, 일본인 1일 평균 약 10 mg의 surfactin C(나토로서 약 30 g)을 섭취하나 건강상의 이상을 나타내지 않는 것으로. Arima *et al.*(1968)은 *Bacillus subtilis*에서 분리한 surfactin의 단회 경구 투여에 따른 LD₅₀이 4 g/kg 이상으로 매우 안전한 물질로 보고하였다. 그러나, surfactin이 갖는 강력한 표면장력완화작용에 의해 체내로 흡수될 경우 용혈등의 부작용을 나타내기 때문에 근육주사 및 정맥주사시 LD₅₀은 각각 200 mg/kg 및 100 mg/kg로 알려져 있다(Arima *et al.*, 1968; Kikuchi and Hasumi, 2002). 이러한 투여경로에 따른 독성의 차이는 surfactin의 생체내 흡수율에 따른 것으로 사료된다. 최근 임 등(2005)의 투여경로에 따른 surfactin C의 생체내 이용률에 대한 연구에서 정맥, 근육 및 피하주사 후에 surfactin C는 빠른 속도로 소실을 나타내었으나, 경구투여에 의한 surfactin C는 매우 낮은 생체이용률을 나타내는 것으로 보고된 바 있다. 본 연구에서 급성 경구 독성시험에서의 투여용량은 생체이용률에 관한 시험의 투여용량에 비해 매우 높은 용량이나, surfactin C 자체의 낮은 생체이용률 때문에 미량이 생체내에 흡수되었을 것으로 예측되며, 그로 인해 특이한 독성증상은 관찰되지 않은 것으로 판단된다. 대체적으로 surfactin C를 비롯한 대부분의 미생물 유래 생물계면활성제들은 낮은 독성을 나타내는 것으로 알려져 있으나, 이는 이들의 낮은 생체이용률에 기인하는 것으로 판단된다.

Surfactin C에 대한 급성독성시험 결과, 최대투여용량인 2500 mg/kg 투여 시에도 치사한 개체가 없었으므로 surfactin C의 LD₅₀ 값은 ICR 마우스에서 수컷과 암컷 모두 2500 mg/kg 이상으로 나타났다. 또한, 모든 관찰 항목에서 특이한 이상이나 변화가 관찰 되지 않았으므로 surfactin C는 2500 mg/kg 이하의 용량에서 독성이 발현되지 않는 안전한 물질로 판단된다.

감사의 글

본 연구는 농촌진흥청 바이오그린 21 사업(과제번호: 20050301034427)의 지원에 의해 이루어진 것임.

참고문헌

- Arima, K., Kakinuma, A. and Tamura, G. (1968): Surfactin, acrystalline peptidelipid surfactant produced by *Bacillus subtilis*: isolation, characterization and its inhibition of fibrin clot formation. *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, **31**, 488-494.
- Cameotra, S.S. and Makkar, R.S. (2004): Recent applications of biosurfactants as biological and immunological molecules. *Curr. Opin. Microbiol.*, **7**, 262-266.
- Cooper, D.G., Macdonald, C.R., Duff, S.J.B. and Kosaric, N. (1981): Enhanced production of surfactin from *Bacillus subtilis* by continuous product removal and metal cation additions. *Appl. Environ. Microbiol.*, **42**, 408-412.
- Cooper, D.G., Zajic, J.E. and Gerson, D.F. (1979): Production of surface-active lipids by *Corynebacterium lepus*. *Appl. Environ. Microbiol.*, **37**, 4-10.
- Desai, J.D. and Banat I.M. (1997): Microbial production of surfactant and their commercial potential. *Microbiol. Mol. Biol.*, **61**, 47-64.
- Hwang, M.H., Lim, J.H., Kim, K.S., Rhee, M.H., Kim, N.W., Kim, J.C. and Park, S.C. (2005a): Antibacterial activity *In vitro* and primary dermal irritationtest in rabbits of surfactin produced in *Bacillus subtilis* complex BC2121. *J. Toxicol. Pub. Health*, **20**, 39-43.
- Hwang, M.H., Lim, J.H., Yun, H.I., Rhee, M.H., Cho, J.Y., Hsu, W.H. and Park, S.C. (2005b): Surfactin C inhibits the lipopolysaccharide-induced transcription of interleukin-1beta and inducible nitric oxide synthase and nitric oxide production in murine RAW 264.7 cells. *Biotechnol Lett.*, **27**, 1605-1608.
- Kameda, Y., Matsui, K., Kato, H., Yamada, T. and Sagai, H. (1972): Antitumor activity of *Bacillus natto*. 3. Isolation and characterization of a cytolytic substance on Ehrlich ascites carcinoma cells in the culture medium of *Bacillus natto* KMD 1126. *Chem. Pharm. Bull.*, **20**, 1551-1557.
- Kanatomo, S., Nagai, S., Ohki, K. and Yasuda, Y. (1995): Study on surfactin, a cyclic depsipeptide. I. Isolation and structure of eight surfactin analogs produced by *Bacillus natto* KMD 2311. *Yakugaku Zasshi*, **115**, 756-764.
- Kikuchi, T. and Hasumi, K. (2002): Enhancement of plasminogen activation surfactin C: augmentation of fibrinolysis *In vitro* and *In vivo*. *Biochem. Biophys. Acta.*, **1596**, 234-245.
- Lim, J.H., Park, B.K., Kim, M.S., Hwang, M.H., Rhee, M.H., Park, S.C. and Yun, H.I. (2005): The anti-thrombotic activity of surfactin. *J. Vet. Sci.*, **6**, 353-355.
- Lim, J.H., Kim, M.S., Park, B.K., Hwang, Y.H., Hwang, M.H., Park, S.C. and Yun, H.I. (2005): Systemic availability and pharmacokinetics of surfactin, a lipopeptide produced by *Bacillus subtilis* BC1212 in rats. *J. Toxicol. Pub. Health*, **21**, 319-323.
- Oka, K., Hirano, T., Homma, M., Ishii, H., Murakami, K., Mogami, S., Motizuki, A., Morita, H., Takeya, K. and Itokawa, H. (1993): Satisfactory separation and MS-MS spectrometry of six surfactins isolated from *Bacillus subtilis natto*. *Chem. Pharm. Bull.*, **41**, 1000-1002.
- Toraya, T., Maoka, T., Tsuji, H. and Kobayashi, H. (1995): Purification and structural determination of an inhibitor of starfish oocyte maturation from a *Bacillus* species. *Appl. Environ. Microbiol.*, **61**, 1799-1804.
- Tsukagoshi, N., Tamura, G. and Arima, K. (1970): A novel protoplast-bursting factor (surfactin) obtained from *bacillus subtilis* IAM 1213. II. The interaction of surfactin with bacterial membranes and lipids. *Biochim. Biophys. Acta.*, **196**, 211-214.

- Vollenbroich, D., Pauli, G., Ozel, M. and Vater, J. (1997): Antimycoplasma properties and application in cell culture of surfactin, a lipopeptide antibiotic from *Bacillus subtilis*. *Appl. Environ. Microbiol.*, **63**, 44-49.
- Yamashita, K., Nakano, S., Kuwata, M., Yada, H., Irimura, K., Morinaga, H. and Morita, K. (1992): Single dose toxicity studies of suplatast tosilate (IPD-1151T). *J. Toxicol. Sci. Jpn.*, **17**, 1-9.
- Zbinden, G. and Flury-Roversi, M. (1981): Significance of the LD₅₀-test for the toxicological evaluation of chemical substances. *Arch. Toxicol.*, **47**, 77-99.