

## *Dothiorella ribis* 가 생산하는 응유효소에 관한 연구

### 제 1 보 응유효소의 생산

유주현 · 김유삼 · 홍윤명\* · 아리마 케이\*\*

연세대학교 이공대학 식품공학과 · \*화공과 · \*\*동경대학 농학부 농예화학과  
(1971년 6월 22일 수리)

## Studies on Milk-clotting Enzyme of *Dothiorella ribis*

### Part I. The Production of Milk-clotting Enzyme

by

Ju Hyun Yu, Yu Sam Kim, Yun Myung Hong\* and Kei Arima\*\*

Department of Food Engineering, College of Science and Engineering, Yonsei University

(Received June 22, 1971)

#### Abstract

Microorganisms producing milk-clotting enzyme were isolated from 1,506 strains which were collected from soil on the various places of Korea, and from strains which were already identified. *Dothiorella ribis* was taken as a good strain producing milk-clotting enzyme. When it is cultured on wheat bran, the optimum experimental conditions for the production of milk-clotting enzyme were consequently obtained as follows:

- 1) 30~35°C of temperature and 4.0 of pH.
- 2) 60~80% of cultivating water to the weight of wheat bran.
- 3) addition of  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  as a nitrogen source, NaCl and  $\text{KH}_2\text{PO}_4$  as an inorganic salt, and 3% of sucrose as a carbon source.
- 4) four days for a period of cultivation.

#### 서 언

치이즈를 제조하는 데는 우유(혹은 양유, 염소유, 바유, 순록유 등)를 응고시켜야 하며 이를 위하여 생후 3~5 주되는 송아지의 제 4 위(胃)에서 추출되는 송아지 rennet라는 효소가 이용되어 왔다. 그러나 이와 같은 효소를 얻기 위하여는 송아지를 죽여야 한다는 점이 있고 물론 솟송아지가 효소추출을 위하여 사용되는 것이 일반적이나 솟송아지 일지라도 육우로 사용하는 것이 더욱 합리적이라는 사실과 또 세계적으로 치이즈의 생산량이 증가되고 있어 이러한 송아지 rennet가 아닌 대용응유효소의 필요성이 요청되어 왔다.

최근 20 여년 동안 동물, 식물 및 미생물학자들에 의하여 이러한 대용응유효소의 개발이 활발히 진행되어 왔고 동물성 대용응유효소로는 hog pepsin,<sup>(1~5)</sup> chymotrypsin,<sup>(6)</sup> trypsin<sup>(7)</sup> 등이 있으며 식물성 효소로는 *Ficus carica*의 유즙중에 있는 ficin,<sup>(8~13)</sup> *Withania coagulans*의 열매 추출액,<sup>(1)</sup> *Carica papaya*의 papain<sup>(14)</sup>, *Cynara cardunculus*의 꽃, *Strebulus asper*,<sup>(11)</sup> *Pumpkin*<sup>(2~3)</sup> 등의 식물로부터 얻은 것이 보고된 바 있고 미생물분야에서는 *Aspergillus oryzae*,<sup>(15~18)</sup> *Bacillus subtilis*,<sup>(15~18)</sup> *Basidiomycetes*,<sup>(20~21)</sup> *Endothia paracitica*<sup>(19)</sup>, *Mucor rouxii*,<sup>(17)</sup> *Mucor pusillus*,<sup>(18)</sup> *Rhizopus conidios*,<sup>(18)</sup> *Serratia marcescens*,<sup>(18)</sup> *Streptomyces*

\* Department of Chemical Engineering, Yonsei University

\*\* Department of Agricultural Chemistry, Tokyo University

*albus*<sup>(18)</sup> 등 수 많은 미생물들이 생산하는 대용응유효소가 제시되었다.

그러나 이러한 효소들이 갖추어야 되는 기본적 조건은 송아지 rennet에 비하여 curd의 수율 및 제조, 속성된 치이즈의 맛과 냄새 등의 점에서 같거나 우수해야 된다는 시설이다.

이러한 점에 비추어 현재까지 제시된 많은 대용응유효소들 중 동물성응유효소인 hog pepsin과 *Mucor pusillus*라고 하는 미생물이 생산하는 *Mucor rennet*를 제외하고는 대부분이 실용화되지 못하고 연구단계에서 그쳤거나 송아지 rennet와 소량을 혼용하는 예에 그치고 말았다.

본 연구에서는 보다 우수한 대용응유효소를 생산하는 미생물을 분리할 목적으로 전국 각지의 토양에서 미생물을 분리하고 이와같이 토양에서 분리한 미생물과 교실 보존 미생물 중에서 응유효소 생산균을 검색한 결과 아직까지 응유효소 생산균으로 알려지지 않은 *Dothiorella ribis*를 선정하고 이균에서 생산되는 효소의 성질 및 치이즈제조에 사용여부를 검토하기 위한 다량배양목적으로 밀기울에 배양할 때 응유효소 생산조건을 검토하여 그 결과를 보고한다.

### 재료 및 실험방법

#### 토양미생물의 분리

토양으로부터 미생물을 분리하는데 배지 A [KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 0.16%, MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O 0.08%, (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.08%, Sucrose 0.83%, Glucose 0.83%, Rice bran extracte 8.3%, pH 5.0]와 배지 B [KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 0.16%, MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O 0.08%, (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.08%, Sucrose 0.83%, Glucose 0.83%, Engroulis japonicus extract 8.3%, pH 7.0]를 사용하여 30°C에서 배양하여 48~72시간 사이에 나타나는 colony를 취하였다.

#### 응유효소 생산균의 1차분리

70%의 수분을 첨가시킨 밀기울 1g의 배지에 토양에서 분리한 균 및 보존균을 접종하여 30°C에서 72시간 배양후 3ml의 수도물을 실온에서 3시간 추출한다. 추출된 액을 직경 7mm 되는 여과지의 원판에 흡착시킨 후 검정접시에 놓고 0.01M CaCl<sub>2</sub>를 첨가한 생우유 0.5ml를 가하여 우유가 응고하는 시간을 관찰하는 유(柳)의 방법<sup>(26)</sup>에 준하여 분리하였다.

#### 응유효소 생산균의 2차분리

일단 1차분리에서 단 시간에 우유를 응고시킬 수 있었

든 균들만 70%의 수분을 첨가한 5g의 밀기울배지를 접종하여 30°C에서 72시간 배양한 후 수도물을 20ml를 가하여 3시간 추출된 추출액을 Soxhlet unit 법<sup>(7)</sup>에 의하여 응유활성을 측정하였다.

#### *Dothiorella ribis*의 기본배양법

80%의 수분을 첨가시킨 밀기울 5g의 배지를 1.5 kg/cm<sup>2</sup>의 압력에서 30분간 살균시킨 후 종균을 접종하고 35°C의 배양기에서 4일간 배양하였다.

#### 효소의 추출 및 응유활성 측정

*Dothiorella ribis*가 배양된 밀기울에 수도물을 20ml를 가하고 실온에서 3시간 추출하여 Toyo filter paper No. 2로 자연여과 시킨액을 Soxhlet unit 법에 의하여 응유활성을 측정하였다.

### 결과 및 고찰

#### 균분리

전국 각지에서 체집한 토양 800점으로부터 배지 A에 의해서 분리된 균은 총 461주었으며 이들 중 응유효소 생산균의 1차 분리법에 의해서 30분 내에 우유를 응고시킬 수 있었던 것이 9주였고, 배지 B에 의해서 분리된 균은 총 1,045주로서 이들 중에는 30분 내에 우유를 응고시킬 수 있었던 균이 11주였다.

교실보존균과 이들 1차분리에서 우수균주로 선정된 미생물들을 Soxhlet unit 법으로 2차분리하여 본 결과 교실보존균중의 *Dothiorella ribis*가 비교적 우수한 응유효소 생산균임을 알 수 있었다.

#### *Dothiorella ribis* 배양에 관한 산수량의 영향

밀기울의 기본배지에 수도물을 50%에서 110% 까지 산수시켜 35°C에서 96시간 배양하여 수도물로 추출한 효소액의 응유활성은 Fig. 1과 같으며 밀기울에 대한 산수량은 60~80%가 적절함을 알 수 있었다.

#### *Dothiorella ribis* 배양에 관한 산수 pH의 영향

밀기울의 기본배지에 대한 산수량 80%를 수도물을 가하지 않고 McIlvaine buffer를 사용하여 산수의 pH를 2~7 까지 다르게 가하였다. 그 결과 산수의 pH 4.0정도이었을 때 *Dothiorella ribis*의 생육이 왕성하였고 추출된 효소액의 응유활성이 높다는 것을 알 수 있었다.

#### *Dothiorella ribis* 배양에 관한 질소원의 영향

기본배지에 대하여 0.5%되도록 질소원으로 사용한

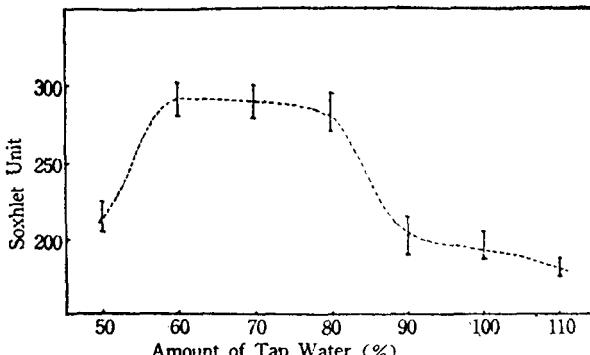


Fig. 1. Effect of Amount of Tap Water added to Wheat Bran on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation temperature; 35°C, Incubation time; 96 hrs.

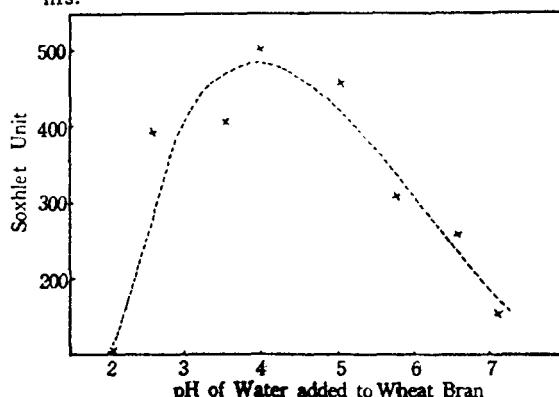


Fig. 2. Effect of pH of Water added to Wheat Bran on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation temperature; 35°C, Incubation time; 96 hrs.

Table 1. Effect of Nitrogen Source on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation temperature: 35°C

Incubation time: 96 hrs.

Nitrogen source	Milk-clotting activity(%)
Control	100
NH <sub>4</sub> Cl	142
(NH <sub>2</sub> ) <sub>2</sub> CS	0
(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> CO <sub>3</sub>	113
(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	161
NaNO <sub>2</sub>	103
NH <sub>4</sub> NO <sub>3</sub>	157
Urea	126
Polypeptone	141
KNO <sub>3</sub>	146

각 물질을 산수에 용해시켜 가해 본 결과 몇 가지 질소원 들 대부분이 약간의 응유효소생산을 증가시킬 수 있었으며 그들 중 (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>가 가장 효과적이었다. 그러나 (NH<sub>2</sub>)<sub>2</sub>CS를 가했을 때는 *Dothiorella ribis*가 생육할 수 없었으며 물론 응유효소생산도 없었다. 이것으로는 생육에 질소원이 될수있다는 사실보다 생육지해물질 임을 알수있었다.

#### *Dothiorella ribis* 배양에 관한 탄소원의 영향

탄소원으로는 sucrose, glucose, lactose, soluble starch, glycerine 등을 선정하여 배지에 대하여 첨가량이 3%되도록하고 35°C에서 96시간 배양한 결과 이들 모두가 응유효소생산을 증가시켰으며 특히 sucrose의 경우 탄소원을 별도로 가하지 않았을 때보다 1.5배 이상의 효과를 나타낸다는 것을 알수 있었다.

Table 2. Effect of Carbon Source on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation temperature: 35°C

Incubation time: 96 hrs.

Carbon source	Milk-clotting activity(%)
Control	100
Sucrose	157
Glucose	129
Lactose	136
Soluble starch	110
Glycerine	110

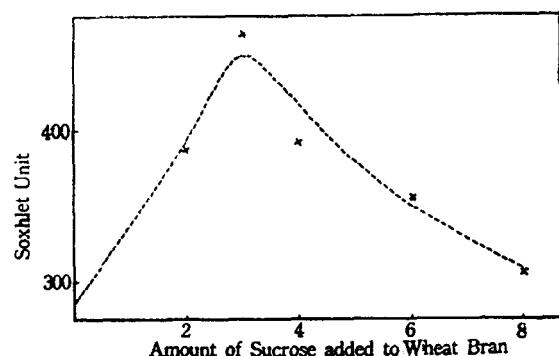


Fig. 3. Effect of Amount of Sucrose added to Wheat Bran on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation temperature; 35°C

Incubation time; 96 hrs.

그래서 sucrose의 농도에 관한 영향을 조사할 목적으로 기본배지에 대하여 sucrose 첨가량이 2~8% 되도록 조정하여 본 결과 Fig. 3과 같이 sucrose의 농도는 3% 정도가 이상적이었고 그 이상 가하면 오히려 응유효소의 생산량이 감소되었는데 이것은 sucrose의 농도가 커짐으로 인한 심투압의 증가 또는 호기성 조건의 저해 등의 원인에 의한 것으로 예측된다.

#### *Dothiorella ribis* 배양에 관한 무기염의 영향

각 종 무기염을 배지에 대하여 0.03% 되도록 가한 결과 사용된 염들 중  $\text{KH}_2\text{PO}_4$ ,  $\text{NaCl}$ , 등이 응유효소 생산을 비교적 많이 증가시킴을 알수있었다.

Table 3. Effect of Inorganic Salts on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation temperature: 35°C

Incubation time: 96 hrs.

Inorganic salts	Milk-clotting activity(%)
Control	100
$\text{MgSO}_4$	129.5
$\text{KCl}$	134
$\text{KH}_2\text{PO}_4$	137
$\text{NaCl}$	142
$\text{Na}_2\text{CO}_3 \cdot 10\text{H}_2\text{O}$	109
$\text{FeCl}_3 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$	121

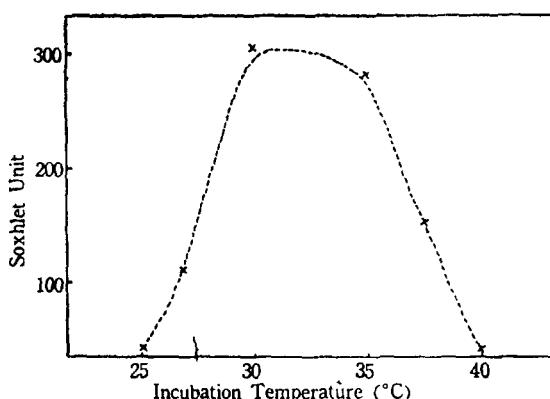


Fig. 4. Effect of Incubation Temperature on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation time: 96 hrs.

#### *Dothiorella ribis* 배양에 관한 온도의 영향

Fig. 4와 같이 배양온도는 96시간 배양에 있어서 30~35°C가 적당함을 알수 있었다.

#### *Dothiorella ribis*의 적정배양기간

배양기간은 Fig. 5에서와 같이 4일정도가 이상적이었고 그이상 배양기간이 길면 추출액의 응유활성이 감소되었는데 이것은 일단 생성된 응유효소가 높은 온도에서 오랫동안 보존되므로서 활성이 감퇴된 것으로 예측하고

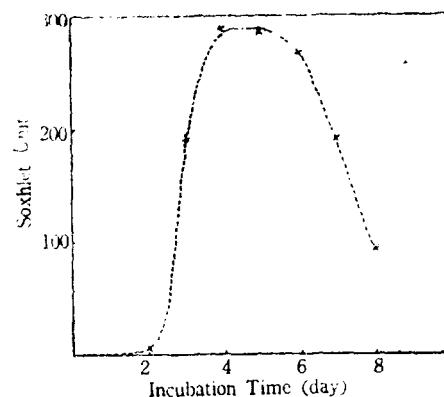


Fig. 5. Time Course of Incubation on Production of Milk-clotting Enzyme

Incubation temperature; 35°C

4일간 배양하여 추출한 효소액에 방부제로 미량의 formaline을 가하여 4°C, 34°C 및 실내에 방치해두고 응유활성의 변화를 측정해본 결과 Table 4와 같이 4°C에서는 5일동안에 응유활성의 변화가 없었는데 34°C에서는 응유활성이 거의 모두 소실되는 것을 알수있었다.

Table 4. Storage Stability of Milk-clotting Enzyme of *Dothiorella ribis*

Storage period (day)	Residual clotting activity(%)		
	at 4°C	at room temp.	at 34°C
1	100	73.5	30.6
2	100	60.4	15.0
3	100	49.2	9.2
5	100	34.5	≤1

\* Storage as liquid state

#### 요약

전국 각지의 토양 800 점에서 총 1,506 주의 균을 분리하였고 이들중에서 응유효소 생산균으로 20 주의 균을 선정하였으며 고설보존 균들 중의 응유효소 생산균을 선정하여 응유효소 생산력을 비교하였으며 이들중 보존균

중의 *Dothiorella ribis* 가 비교적 우수한 응유효소생산 균임을 알고 이것을 밀가루에 배양할 때의 배양조건을 검토한 결과 밀가루에 대한 산수량은 60~80% 산수의 pH는 4.0 정도, 질소원으로는  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  0.5%, 탄소원으로는 sucrose 3% 정도, 무기염으로는 0.03%, 배양온도는 30~35°C, 배양기간은 4일정도가 적당함을 알수 있었고 보다 장기간 배양하면 생성된 응유효소의 활성이 감퇴됨을 알수 있었다.

## 참 고 문 헌

1. Veringe, H. A.: *Dairy Sci. Abstr.*, 23, 187 (1961).
2. Sherwood, I. R. I.: *J. Dairy Res.*, 6, 407 (1935).
3. Melachoiris, N. P. and Tuchey, S. L.: *J. Dairy Sci.*, 47, 1 (1964).
4. Maragoidakis, M. E., et al.: *J. Dairy Sci.*, 44, 2339 (1961).
5. Tsugo, T., Yamauchi, K.: *Bull. Agr. Chem. Soc. Japan*, 25, 96 (1960).
6. Knight, S. G.: *Can. J. Microbiol.*, 12, 420 (1966).
7. Yu, J., and Arima, K.: *J. Korea Assoc. Food Sci.*, 2(1), 21 (1970).
8. Krishnaswamy, M. A. et al.: *Food Technol.*, 15, 482 (1961).
9. Whitaker, J. R.: *Food Technol.*, 13, 86 (1959).
10. Robbins, B. H. and Lamson, P. D.: *J. Biol. Chem.*, 106, 725 (1964).
11. Whitaker, J. R.: *Food Res.*, 23, 364 (1958).
12. *ibid.*, 23, 371 (1958).
13. Kramer, D. E. and Whitaker, J. R.: *J. Biol. Chem.*, 239, 2170 (1964).
14. Winden, H. and Kasikowsky, F. V.: *J. Dairy Sci.*, 39, 917 (1956).
15. Tsugo, T. and Yamauchi, K.: *XVth Intern. Dairy Congr. Proc.*, 2, 634 (1959).
16. *ibid.*, 2, 636 (1959).
17. Velsolow, I. Y., Tipigraf P. Y. and Pentica T. A.: *Prik. Biochem. Microbiol.*, 1, 52 (1965).
18. Arima, K., Iwasaki S. and Tamura, G.: *Agr. Biol. Chem.*, 31, 540 (1967).
19. Sardines, J. L.: *Appl. Microbiol.* 2(16), 248 (1968).
20. Kawi, M. and Mukai, N.: *Agr. Biol. Chem.*, 34, 159 (1970).
21. *ibid.*, 34, 164 (1970).
22. Iwasaki, S., Yu, J., Tamura, G. and Arima, K.: *7th Intern. Congr. Biochem.*, Tokyo, Japan, August 19-25, IV 758 (1967).
23. Iwasaki, S., Yu, J. Tamura, G. and Arima, K.: *3rd Intern. Fermentation Symposium*, U. S. A., Sept. 2-6 (1968).
24. Iwasaki, S., Tamura, G. and Arima, K.: *Agr. Biol. Chem.*, 31, 546 (1967).
25. Iwasaki, S., Yasui T., Tamura G. and Arima, K.: *Agr. Biol. Chem.*, 31, 1421 (1967).
26. 柳洲鉉：博士學位論文集（東京大學）(1968).