

***Lenzites betulina*에 의한 Tannase 생산 및 성질에 관한 연구**

홍재식* · 김명곤 · 윤숙 · 김금재¹ · 곽인구

전북대학교 식품공학과, ¹전북대학교 간호학과

Production and Properties of Tannase from *Lenzites betulina*

Hong, Jai-Sik, Myung-Kon Kim, Sook Yoon, Keum-Jae Kim¹ and In-Gu Kwak

Department of Food Science & Technology, Chonbuk National University, Chonju, 560-756, Korea

¹Department of Nursing, Chonbuk National University, Chonju, Korea

Six species under the basidiomycetes were screened for extracellular tannase (tannin acyl hydrolase EC 3.1. 1.20) production in submerged culture and *Lenzites betulina* was found to be most effective for the production of tannase. The optimum cultural conditions for tannase production were 25°C, pH 6.0 and 21 days of culture period. The efficient composition of culture medium for the production of tannase was performed in synthetic medium containing tannic acid, 2g; sucrose, 5g; bacto-peptone, 2g; KH₂PO₄, 2g; MgSO·7H₂O, 0.5g; CuSO₄·5H₂O, 2 mg; thiamine HCl, 100 ug and distilled water 100 ml. The tannase produced from *Lenzites betulina* was 223.3 unit (umole of gallic acid/ml of broth/min). The tannase had an optimal reaction conditions of pH 6.0 and temperature of 40°C. The enzyme was stable at temperature below 40°C and lost its activity by 50% above 60°C. And the stable pH range was 5.5 to 6.0.

식물체의 줄기, 잎, 뿌리 등에 존재하는 tannin은 polyphenolic compound의 일종으로 식품가공시 침전 및 혼탁물을 형성하고 땅은 맛을 주며 식품가공시 많은 장해를 일으킨다(1). 또한, tannin은 단백질과 결합하는 능력이 강하므로 단백질의 소화를 억제하고 vit. B₁₂와 complex를 형성하여 장내 흡수를 저해하며, 소화효소 단백과 결합하여 효소의 활성을 억제함으로서 궁극적으로는 동물의 성장을 억제하는 해로운 물질로 알려져 있다(2). Tannase(tannin acyl hydrolase, EC 3.1.1.20)는 tannin을 가수분해 하여 gallic acid와 glucose를 생산하는 것으로 알려져 있으며(3), 세균류(4), 사상균류(5, 6)와 효모류(7, 8) 중에서 그 존재가 확인되고 있다. 이들 미생물이 생산하는 tannase에 관한 연구로 사상균류에서는 *Asp. oryzae*(6, 9), *Asp.*

flavus(5), *Asp. niger*(10-12), *Pen. chrysogenum*(13, 14) 등에 의한 tannase 생산에 관한 보고가 있으며, 효모의 경우 *Candida* sp. K-1의 배양물로부터 이화학적 성질이(15) 보고된 바 있다. Tannase의 응용에 관한 연구로는 세균을 이용한 chestnut tannin의 효소적 분해(4), 음료나 맥주의 안정화를 위한 phenol 물질의 효소적 제거(16, 17), propyl gallate와 같은 antioxidant의 효소적 합성(18, 19), tea의 tannin 제거(20) 등이 있다. 그러나 국내에서는 한국산 도토리 분해효소 생산을 위한 균주의 분리와 배양조건의 검토(21), *Asp.* sp. AN-11이 분해하는 도토리 tannin 분해효소의 정제와 이화학적 성질(22) 및 이를 이용한 도토리주의 제조(23) 등이 있다. 따라서 식품가공시 적성을 떨어뜨리고 기호성 및 영양장애를 일으키는 tannin을 효과적으로 분해할 수 있는 tannase를 생산하는 미생물의 탐색과정 중, tannase 생산력이 우수한 담자균의 일종인 조개껍질버섯 (*Lenzites betulina*)의 균사체 배양물로부터 tannase 생

산을 위한 배양조건 및 영양조건과 효소적 특성을 검토하여 다음과 같은 결과를 얻었다.

재료 및 방법

공시균주

전북대학교 식품가공학과 미생물 실험실에서 분리 보관하고 있는 담자균류를 배양하여 tannase 생산이 양호한 균주를 선발하고 그 중에서 *Lenzites betulina*를 공시균주로 사용하였다.

배지의 조제

보관용 배지는 수분 65%의 포플러 톱밥에 미강 10%를 첨가한 것을 사용하였고, 액체배양용 기본배지는 glucose 5g, tannic acid 2g, bacto-peptone 2g, K₂HPO₄ 1g, MgSO₄·7H₂O 1g, thiamine·HCl 100 μg, D.W. 1000 ml, pH 6.0으로 하였다.

배양방법

250 ml 삼각 flask에 배양액 40 ml 씩 넣어 1.2 kg/cm²의 압력으로 15분간 살균 후 접종하고 배양온도와 배양기간 실험을 제외하고는 25°C에서 21일간 배양하였다.

효소액의 조제

21일간 배양한 배양액을 여과하여 조효소액으로 사용하였고 효소특성실험은 이 여액에 (NH₄)₂SO₄를 가하여 30-75% 포화시켜 염석한 후 20 mM phosphate buffer (pH 6.0)에서 24시간 투석하고 0°C에서 보관하면서 사용하였다.

효소활성의 측정

Tannase 활성은 Deschamps 등(4)의 방법에 준하여 배양여액 1 ml에 1% tannic acid 1 ml를 기질로하여 40°C에서 30분간 반응시킨 다음 bovine serum albumin 용액(1 mg/ml) 4 ml를 가하여 15분간 방치한 후 분해되지 않은 tannic acid를 침전 제거한 후 260 nm의 흡광도로부터 gallic acid의 양을 계산하였다. 이와 같은 조건하에서 표준 gallic acid를 사용하여 표준곡선을 작성하였으며 효소액 1 ml가 1분간 생성시킨 gallic acid μM을 1 unit로 하였다.

효소의 작용 최적 pH

pH 4.0에서 pH 8.0까지의 0.2 M McIlvaine buffer에

tannic acid가 1% 되게 조제하여 기질로 사용하였다. 기질 1 ml에 효소액 1 ml를 가하여 효소활성을 측정하고 상대활성으로 나타내었다.

효소의 반응 최적온도

0.2 M McIlvaine buffer(pH 6.0)에 1% tannic acid를 조제하여 효소액을 가하고 15-60°C의 온도에서 효소활성을 측정하여 상대활성으로 나타내었다.

효소의 pH 안정성

pH 3.0에서 8.0까지의 완충용액 1 ml에 효소액 1 ml를 가하여 40°C에서 30분간 방치한 후 잔존활성을 측정하였다.

효소의 열안정성

효소액을 30-80°C 온도의 항온조에 보존하면서 경시적으로 1 ml씩을 취하여 효소의 잔존활성을 측정하였다.

결과 및 고찰

Tannase 생산균주의 선별

각종 담자균류를 기본배지에서 배양온도 25°C, 13일간 배양한 후 tannase activity를 검토한 결과는 Table 1에서와 같이 34.2-84.2 unit/ml의 높은 tannase 생산을 보였는데, 이 중 *Lenzites betulina*가 84.2 unit/ml로 가장 높았고 그 다음으로 *Lentinus edodes*, *Ganoderma lucidum*, *Pleurotus sajor-caju* 순이었다. 이를 담자균류의 tannase 생산은 지금까지 보고된 미생물의 경우보다 월등히 높았는데 Pourrat(11) 등의 *Asp. niger*의 경우 배양 7일에 0.111 unit/ml, 岡村 등(12)의 *Asp. niger*의 경우는 96시간 배양시 23.5 unit/ml의 tannase 생산을 보였으며, Deschamps 등(4)은 bacteria (*Corynebacterium Q40*, *Bacillus polymyxa Q47*, *Klebsi-*

Table 1. Tannase production potential of various basidiomycetes

Species	Tannase activity (unit/ml)
<i>Pleurotus ostreatus</i>	34.2
<i>Pleurotus sajor-caju</i>	73.6
<i>Lentinus edodes</i>	78.9
<i>Ganoderma lucidum</i>	78.9
<i>Lenzites betulina</i>	84.2
<i>Lyophyllum decastes</i>	68.3

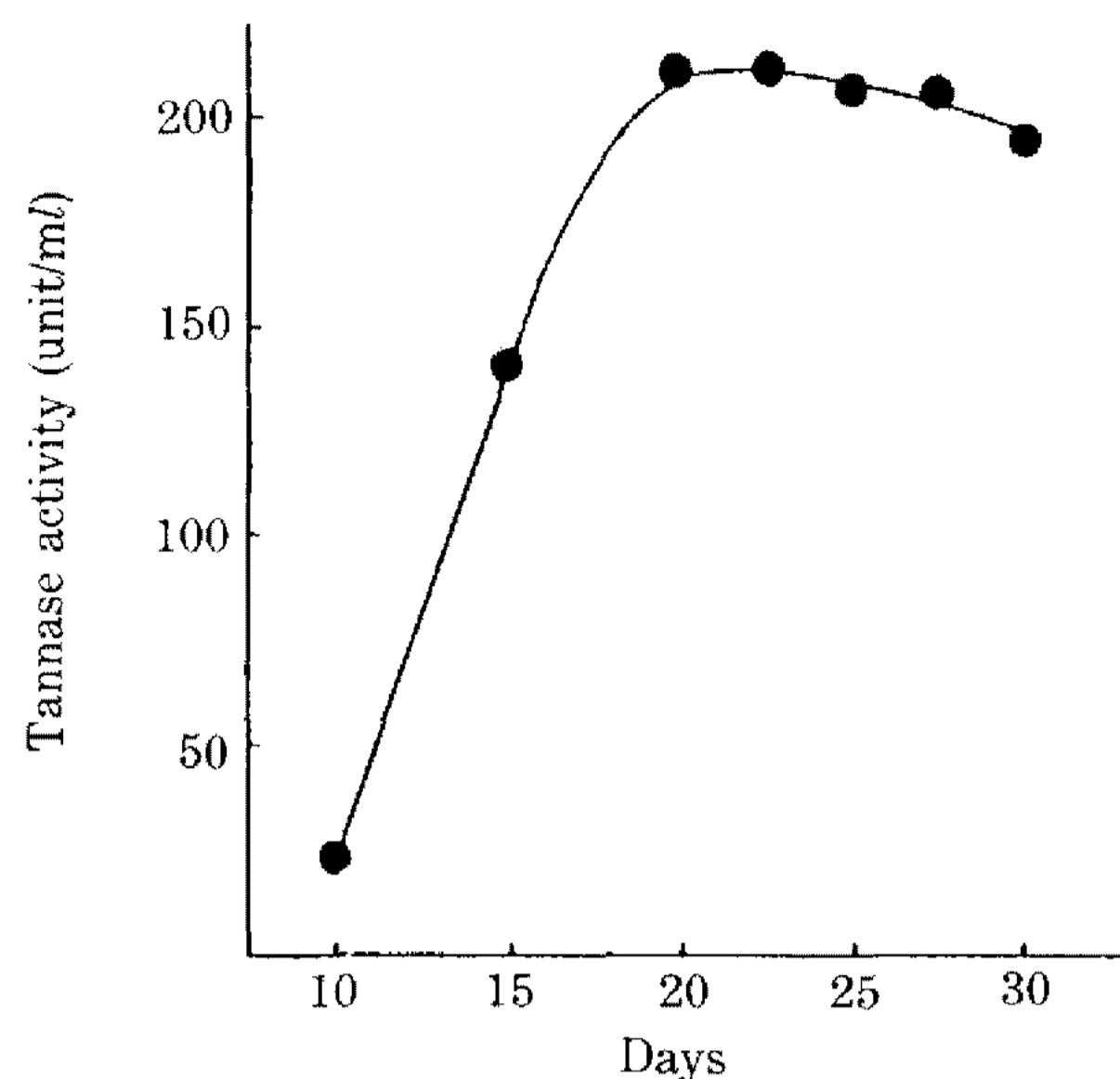


Fig. 1. Influence of culture period on tannase production from *Lenzites betulina*.

*Corynebacterium Q52*의 tannase 생산실험에서 *Corynebacterium Q40*이 가장 우수하였으며, 배양 6시간에 0.112 unit/ml의 효소활성을 보였다는 결과보다는 월등히 높았다. 따라서 *Lenzites betulina*가 우수한 tannase 생산을 보였으므로 이의 배양조건과 영양조건을 개량함으로서 효과적인 tannase 생산방안을 모색모자 하였다.

Tannase 생산을 위한 배양조건

효과적인 tannase 생산을 위한 배양 최적조건을 확립하기 위하여 선별된 균주인 *Lenzites betulina*의 배양조건을 달리하여 검토하였다. 배양기간을 달리하여 tannase 생산을 살펴본 결과는 Fig. 1과 같다. 배양기간이 경과함에 따라 생산이 급격한 증가를 보이다가 배양 20일경부터 일정 수준을 유지하였다. *Asp. oryzae*(3)는 배양 70-120시간에서 가장 높은 tannase 활성을 보였으며, 채 등(21)의 *Asp. flavus*와 *Asp. sp.* 경우 배양 48시간에서 최고의 활성을 보이다가 그 이상의 기간에서는 큰 감소추세를 보았고, bacteria의 경우(4)는 5-10시간에 최고의 활성을 보이다 그 이후에는 완만한 감소추세를 보였는데, *Lenzites betulina*의 경우 최대 배양기간이 경과해도 효소의 생산이 감소하지 않고 꾸준히 일정 생산수준을 유지하는 면에서 사상균류나 세균과는 효소 생산 pattern에서 약간의 차이를 보이고 있다. *Lenzites betulina*의 tannase 생산에 미치는 온도의 영향을 살펴보기 위하여 배양온도는 15-35°C로 달리하여 배양 최적 기간인 21일에서 tannase 생산에 미치는 영향을 살펴본 결과는 Fig. 2와 같다. 배양온도가 상승함

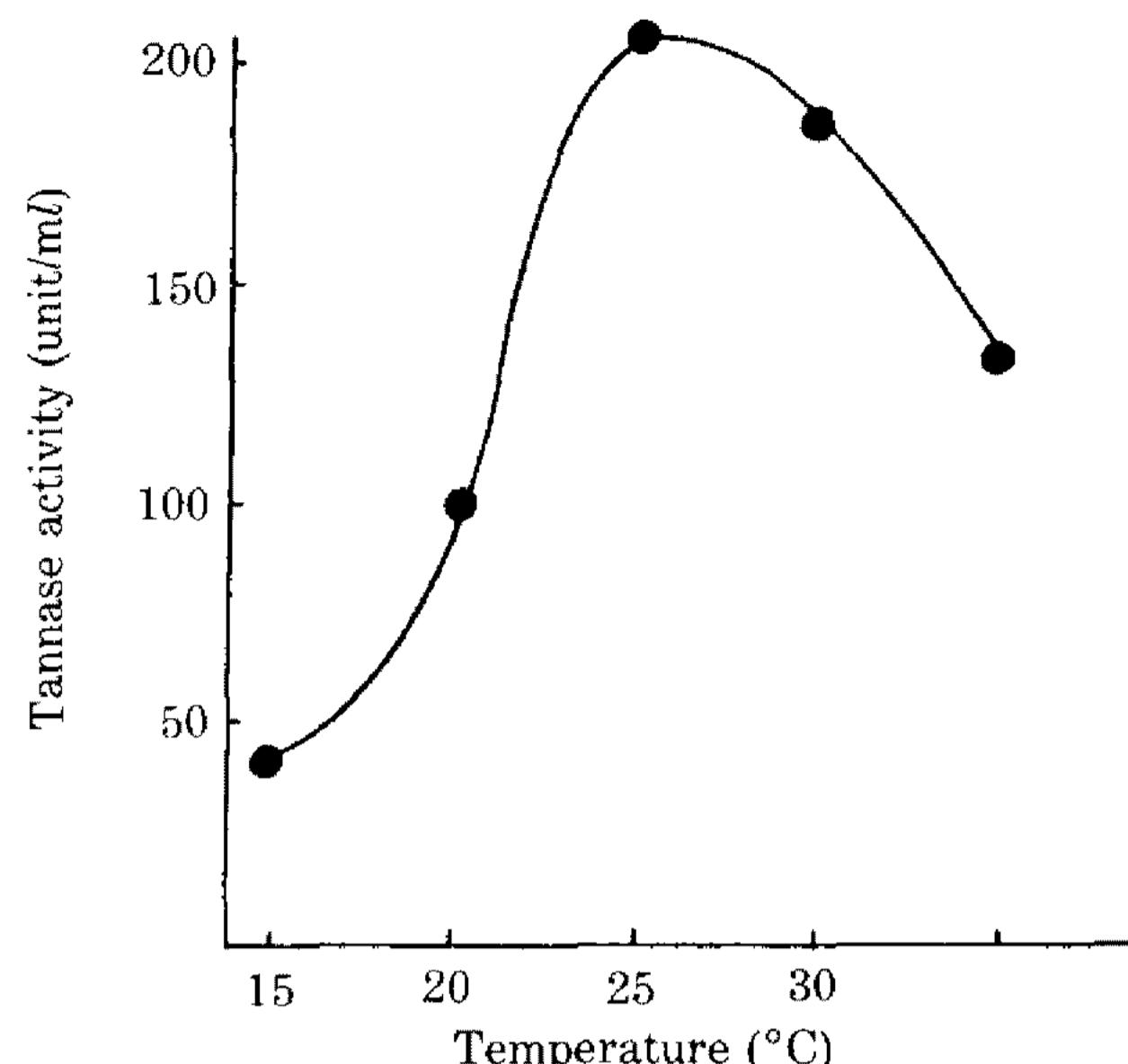


Fig. 2. Influence of temperature on tannase production from *Lenzites betulina*.

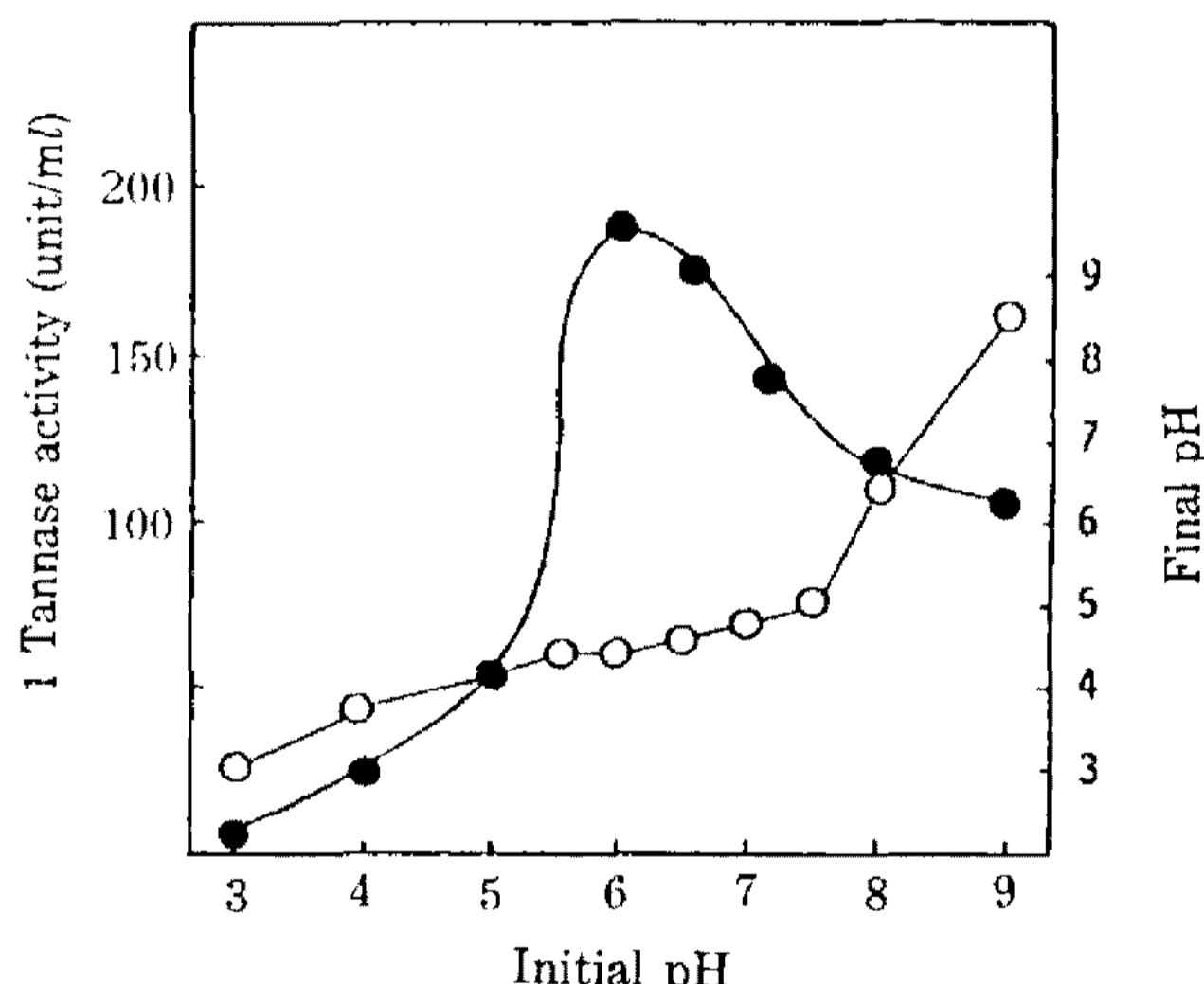


Fig. 3. Influence of initial pH on tannase production.
●—●; Tannase activity (unit/ml) ○—○; Final pH

에 따라 효소의 생산도 증가하여 25°C에서 tannase 생산이 최대를 보였고, 그 이상의 온도에서는 효소의 생산도 점점 감소하였다. 이는 *Lenzites betulina*의 최적 생육온도가 25°C이기 때문인 것으로 사료된다. 효소생산에 미치는 배지 pH의 영향을 살펴보기 위하여 배지의 pH를 달리하여 본 결과는 Fig. 3과 같다. Tannase 생산은 pH 6.0에서 최고치를 보였으며 그 이하의 pH에서는 효소의 생산이 심한 감소추세를 보였고 pH 6.0 이상에서는 비교적 완만한 감소를 보였다. 이는 채 등(21)의 *Asp. flavus*와 *Asp. sp. AN-11*이 생산하는 tannase의 최적 pH가 6.0이었다는 보고와 유사하였다. Pourrat 등(11)의 *Asp. niger*의 경우 intracellular tannase의 생산 최

Table 2. Effect of different carbon sources on tannase production from *Lenzites betulina*

Sugar (0.5%, w/v)	Mycelial growth*	Tannase activity (unit/ml)
Inulin	+	194.6
Soluble starch	+++	178.7
CMC	+	184.1
Dextrin	++	164.3
Lactose	+++	228.8
Sucrose	+++	220.9
Trehalose	++	235.1
Mannose	+++	231.6
Fructose	++	240.0
Galactose	++	170.9
Glucose	+++	205.1
Xylose	+++	174.8
Arabinose	++	168.3
Mannitol	++	198.5

*Mycelial growth: +++; abundant, ++; moderate, +; scanty, -; none

적 pH는 5.0 이었고 extracellular tannase는 pH 7.0 이었는데 한 균주가 생산하는 tannase도 종류에 따라 최적 pH가 차이가 있었으며, bacteria가 생산하는 tannase(4)의 경우 최적 pH가 5.5 이었다. 배양 후 배지의 pH 변화는 initial pH 5.0-7.5의 범위에서는 균사체 자체가 완충작용을 보여 pH 4.2-5.2를 유지하였으나 그 이상과 이하에서는 완충작용을 보이지 않았다.

Tannase 생산을 위한 영양조건

효과적인 tannase 생산을 위한 배지의 영양조건을 확립하기 위하여 *Lenzites betulina*의 영양원의 종류와 농도를 검토하였다. 기본배지의 tannic acid 농도를 0.2% 되게 조정한 후 각종 당류를 0.5% 되게 첨가하여 tannase 생산에 미치는 영향을 살펴본 결과는 Table 2에서 보는 바와 같이 모든 탄소원에서 tannase가 생산되었고 tannase 생산에 우수한 것으로는 fructose 이었으며 그 다음으로는 trehalose, mannose, lactose, sucrose, glucose 순으로 좋았다. 그러나 경제성면에서는 효소생산도 우수한 편이고 가격이 저렴한 sucrose가 더 효율적이므로 이후의 탄소원 기질로는 sucrose를 사용하였다. 西羅 등(8)의 토양에서 분리한 tannin 자화효모인 *Candida* sp.의 경우 glucose, fructose, sucrose, trehalose 등이 균체 생육에 효과적인 탄소원이라고 보고

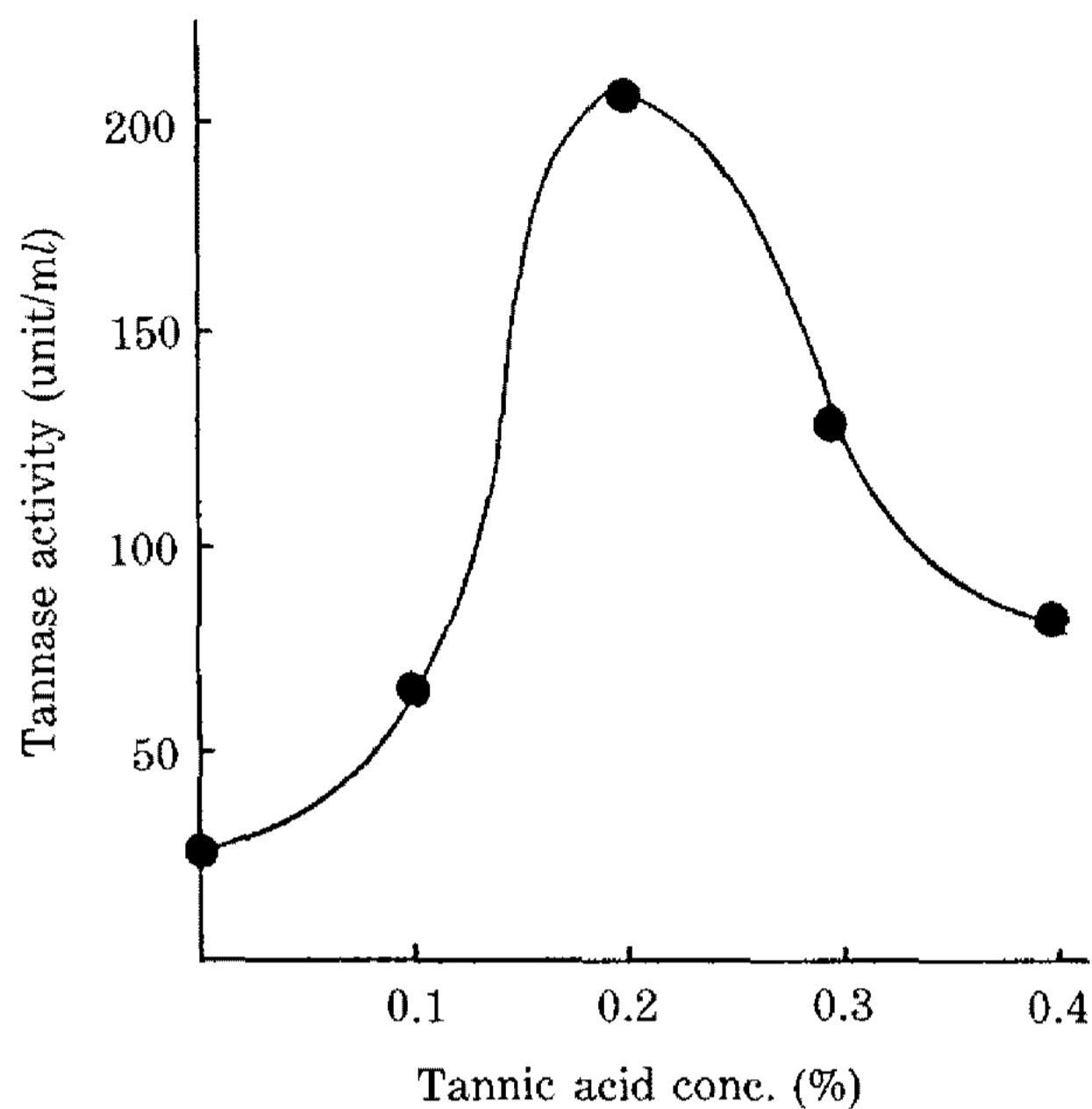


Fig. 4. Influence of tannic acid concentration on tannase production.

한 바 있는데 본 실험에서도 이와 유사한 경향이었다. 탄소원 중 tannase 생산이 우수하고 가격이 저렴한 당류로 sucrose를 선정하여 이의 농도를 0.5% 되게 조정하고 tannic acid를 0-0.4% 농도로 첨가하여 본 결과는 Fig. 5와 같다. Tannic acid 농도가 증가함에 따라 0.2% 까지는 급격하게 증가하나 그 이상의 농도에서는 감소추세를 보였는데, tannic acid의 무첨가시의 26.3 unit/ml에서 0.2% 첨가시 211.7 unit/ml의 효소생산을 보여 효소생산이 8배가 증가되는 것으로 볼 때 tannic acid는 tannase의 우수한 유도물질로 사료된다. Ikeda 등(24)은 tannic acid를 단일 탄소원으로 사용할 때보다도 이용하기 쉬운 탄소원으로 glucose를 0.5% 농도로 tannic acid와 혼용하였을 때 *Asp. niger* 와 *Pen. chrysogenum*의 배양 중 gallic acid의 생산이 증가되었으나 효모의 경우는 반대의 효과를 보였다고 보고한 바 있다. 山田 등(3)은 *Asp. oryzae*의 경우 tannase 생산 배지 중의 최적 tannic acid 농도가 1% 이었다고 한 보고와 채 등(21)의 *Asp. flavus* 와 *Asp. sp.*의 경우 최적 tannic acid 농도가 1% 이있다는 보고에 비해서는 본 균주의 농도가 약간 낮은 경향이었다. 각종 질소원이 tannase 생산에 미치는 영향을 검토하기 위하여 질소원 별로 N 량이 0.027% 되게 조정하여 그 영향을 검토한 결과는 Table 3에서와 같이 tannase 생산은 무기태 질소원에 비하여 유기태 질소원이 효과적이었고 이 중 bactopeptone이 가장 우수하였다. 무기태 질소원은 $(\text{NH}_4)_2\text{CO}_3$ 만이 효과가 있었고 질산태 질소는 무첨가보

Table 3. Effect of different nitrogen sources on tannase production

Nitrogen sources (0.027%, w/v)	Mycelial growth*	Tannase activity (unit/ml)
None	+	92.5
Proteose peptone	+++	137.1
Bacto-peptone	+++	205.7
Casamino acid	++	103.8
$(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$	+	0.7
$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$	+	86.5
$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_3$	+	107.8
KNO_3	+	67.1
NaNO_3	+	68.4
NaNO_2	-	-

*Mycelial growth; +++; abundant, ++; moderate, +; scanty, -; none

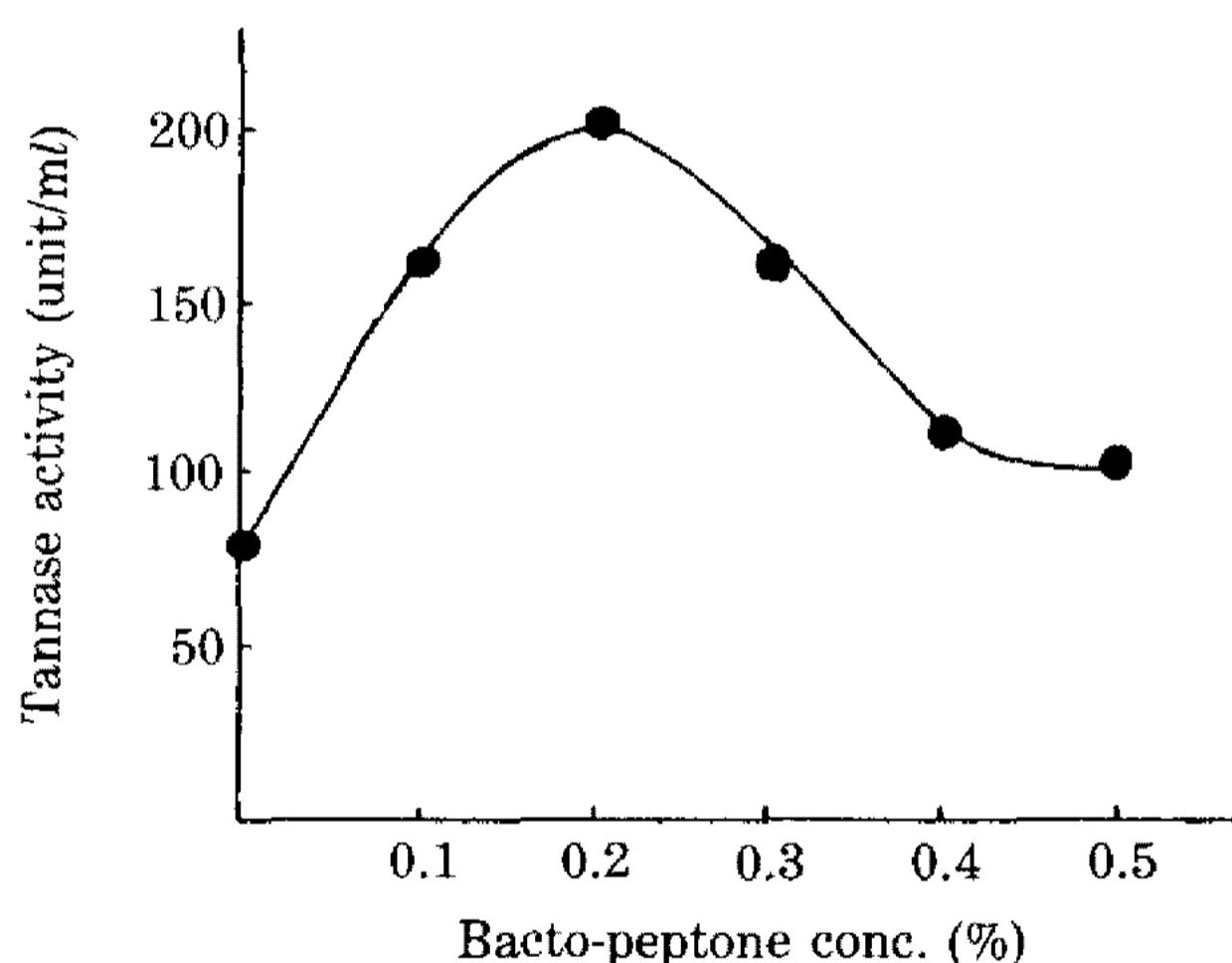


Fig. 5. Effect of bactopeptone concentration on tannase production.

다 떨어져 오히려 효소생산에 저해적이었다. 山田 등(3)은 *Asp. oryzae*의 tannase 생산에 yeast extract가 질소원으로 가장 효과적이었고 그 다음으로 유기태 질소인 peptone과 casein보다도 무기태 질소인 $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$ 와 $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 를 잘 이용한다고 하였으며 채 등(21)은 *Asp. flavus*의 경우 NH_4NO_3 가 tannase 생산에 가장 우수한 질소원이었고 그 다음으로는 peptone, $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$, NH_4Cl 순으로 잘 이용하였다고 한 보고와는 약간의 차이를 보이고 있는데 이러한 경향들은 자낭균류와 담자균류가 영양요구성에서 차이가 있기 때 문인 것으로 사료된다. 질소원 중 tannase 생산이 가장 우수했던 bacto-peptone의 농도를 0-0.5%로 달리하여 효소생산에 미치는 영향을 검토한 결과는 Fig. 5에서와

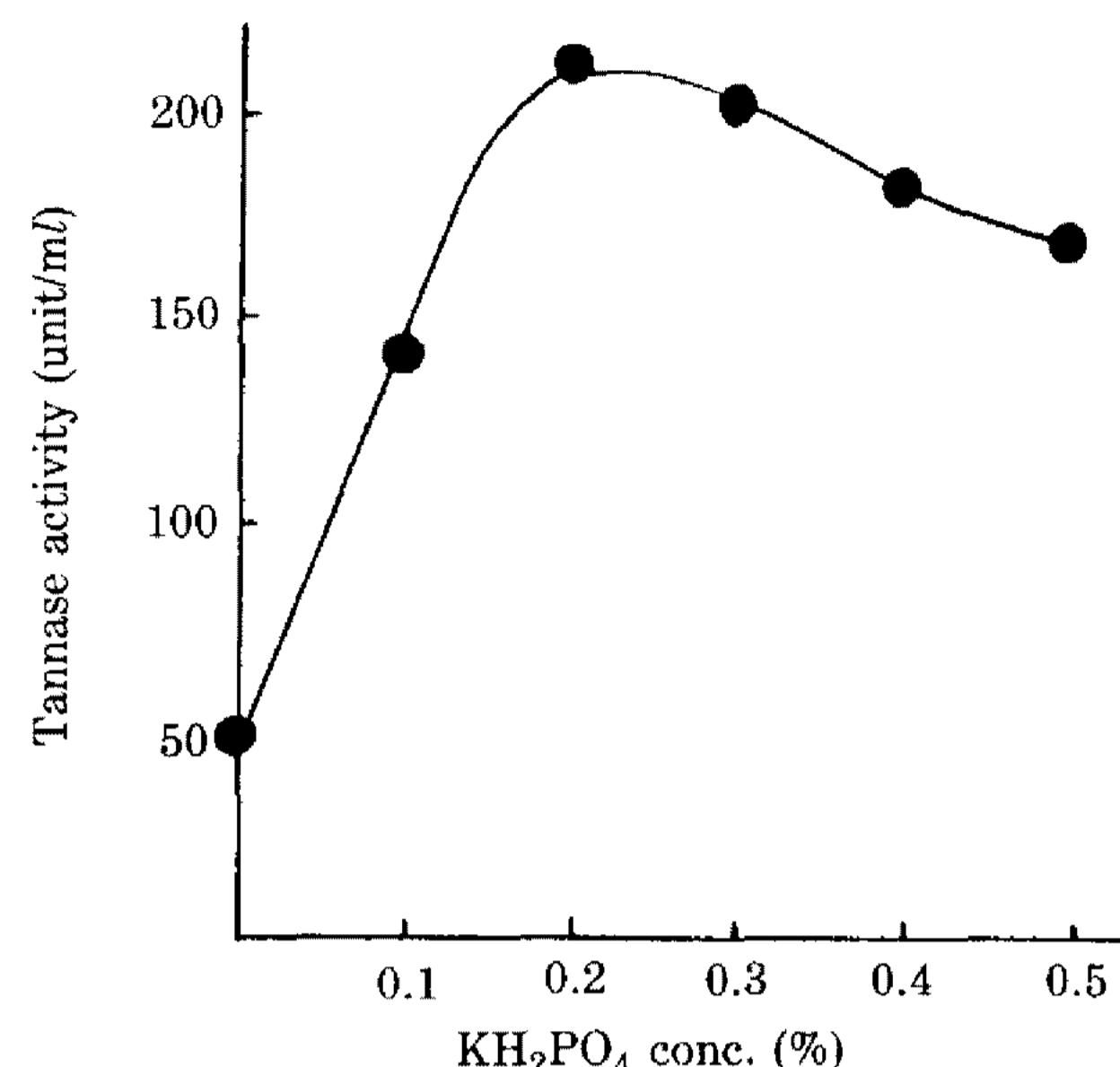


Fig. 6. Effect of potassium dihydrogen phosphate concentration on tannase production.

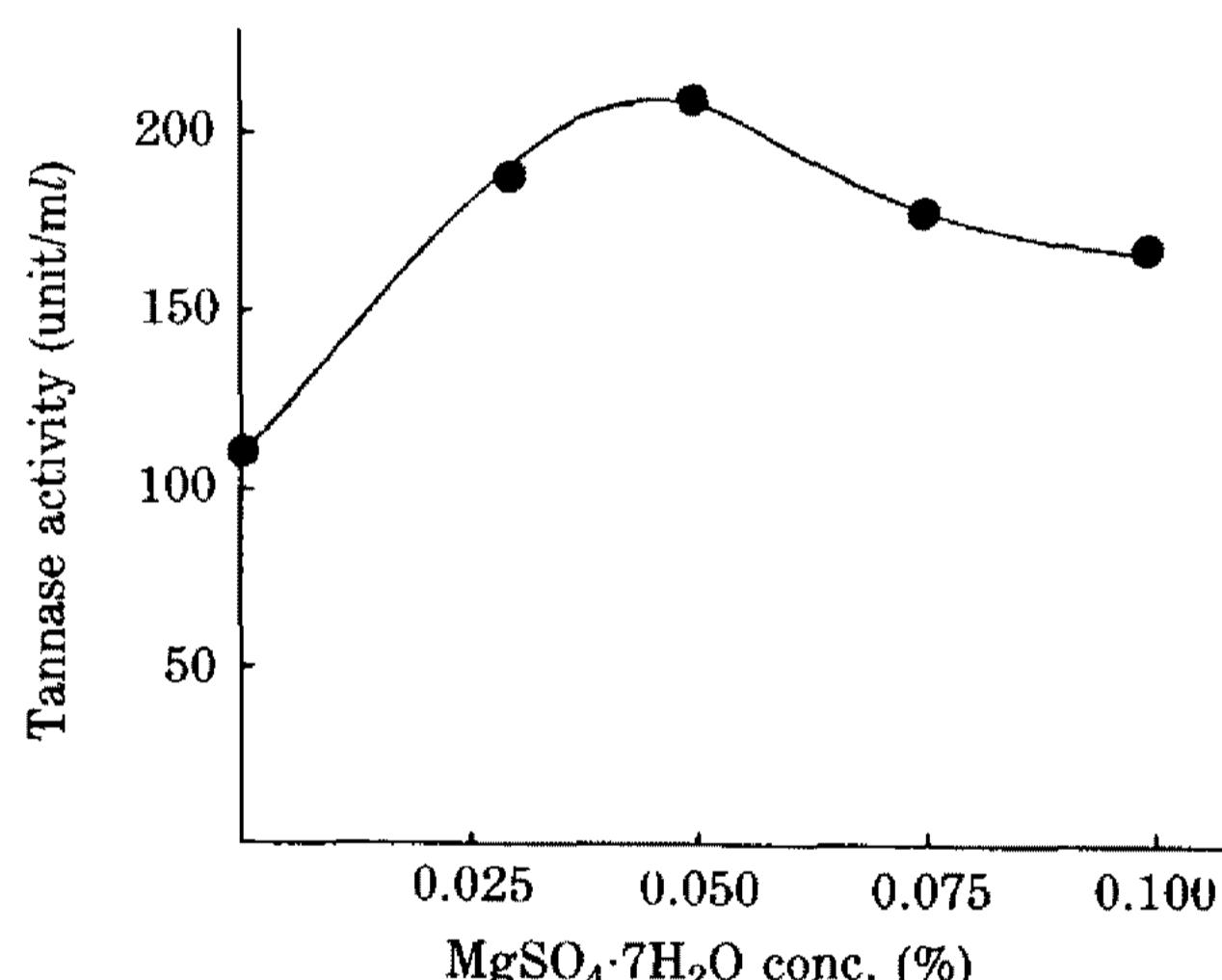
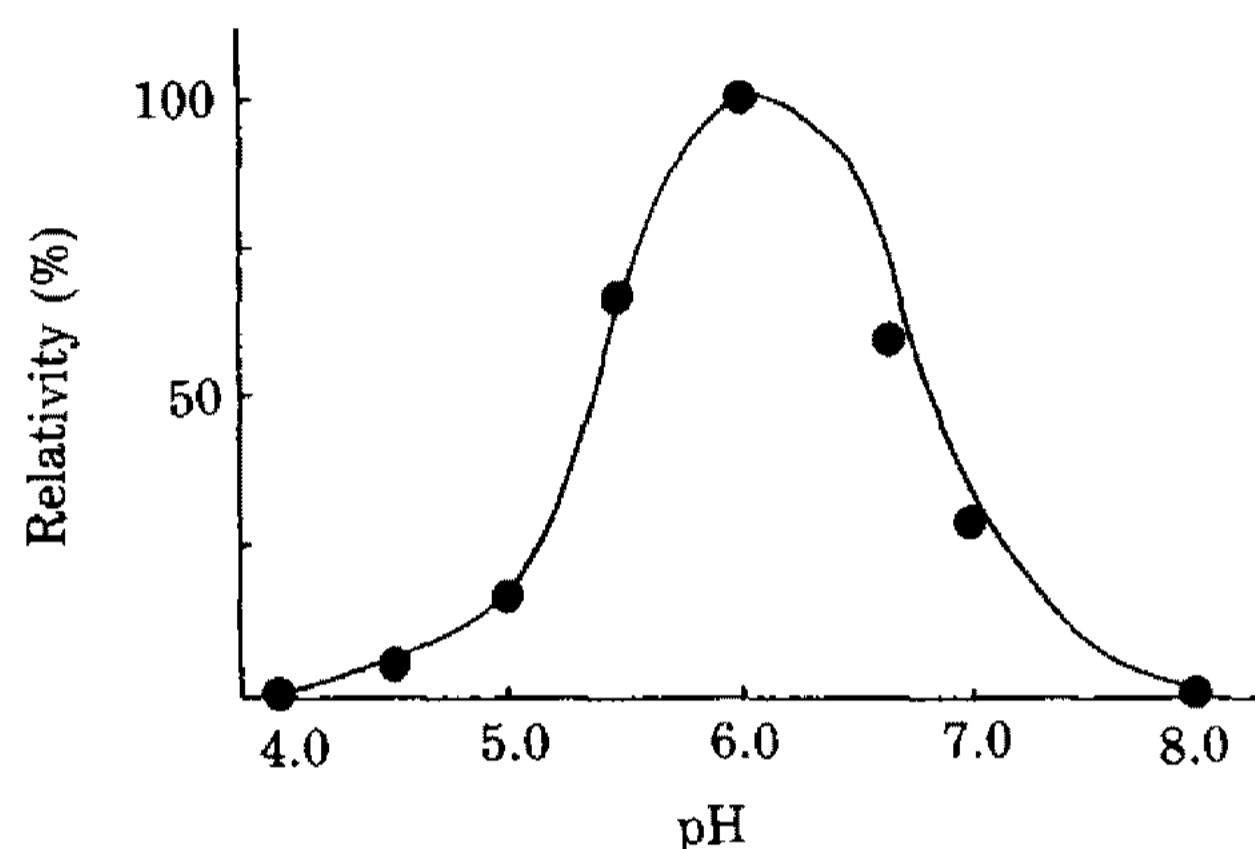


Fig. 7. Effect of magnesium sulfate concentration on tannase production.

같이 bacto-peptone의 농도가 증가함에 따라 0.2% 까지 급격한 증가를 보이다 그 이상의 농도에서는 감소하는 경향을 보여 0.2% 일 때 가장 효과적임을 볼 수 있었다. 배지 중의 KH₂PO₄의 농도가 효소생산에 미치는 영향을 검토하기 위하여 0-0.5%로 달리하여 본 결과는 Fig. 6과 같다. KH₂PO₄의 농도는 0.1-0.3% 범위에서 양호하였으며 그 중에서도 0.2%가 우수하였다. 배지 중의 MgSO₄농도의 영향을 살펴보기 위하여 그 농도를 0-0.1% 되게 첨가하여 본 결과는 Fig. 7과 같다. MgSO₄의 첨가농도에 따라서는 효소생산에 큰 영향은 없었지만 0.05% 농도가 비교적 양호하였다. 기타 각종 무기염류가 tannase 생산에 미치는 영향은 Table 4와 같다.

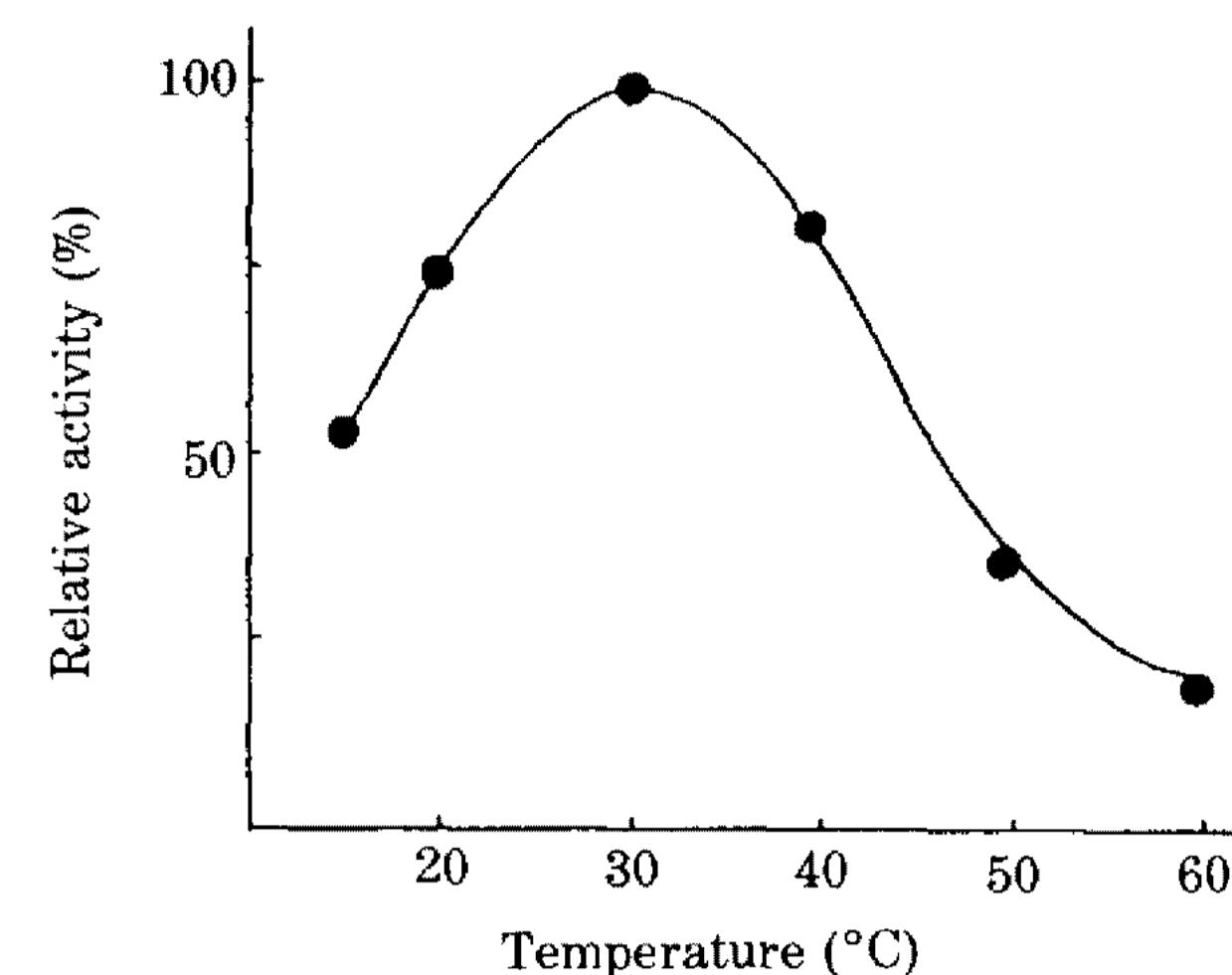
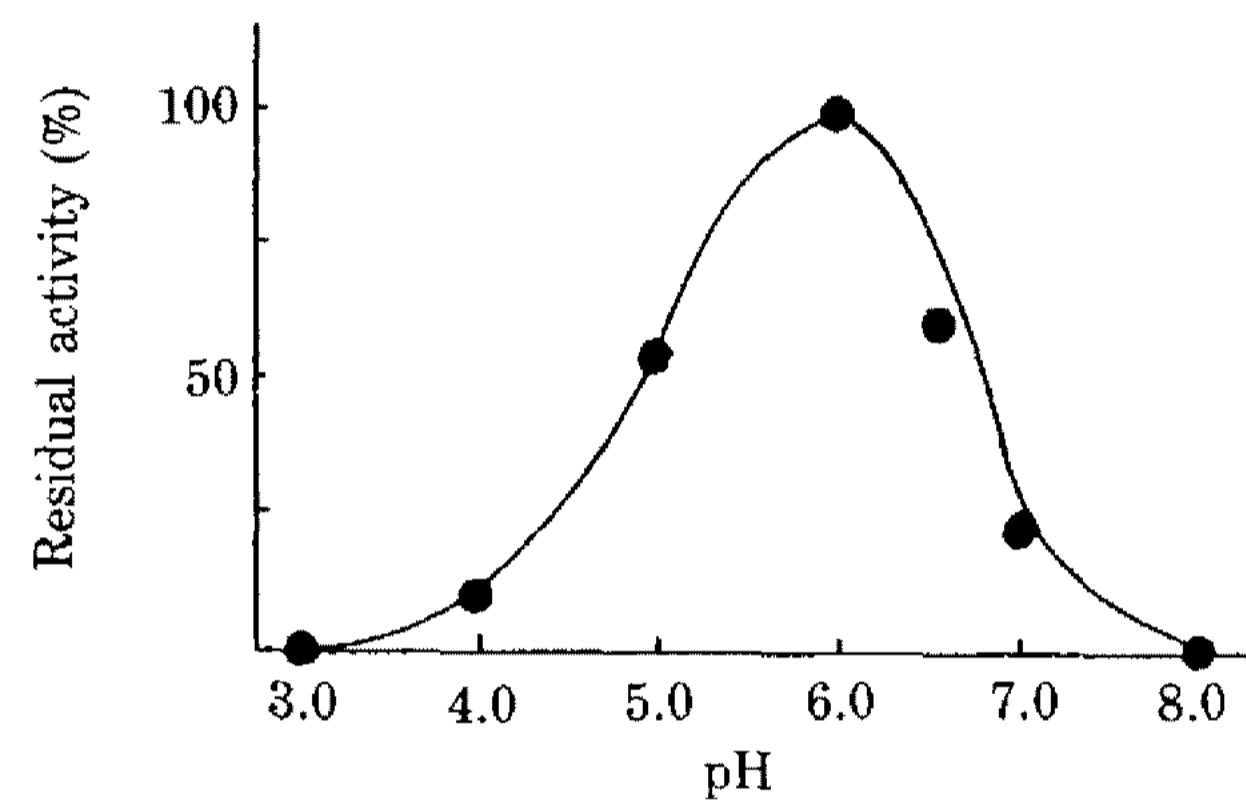
Table 4. Effect of mineral salts on tannase production

Mineral salts	Conc. (mg%)	Tannase activity (unit/ml)
None	-	205.7
FeSO ₄ ·7H ₂ O	1	181.5
MnSO ₄ ·4H ₂ O	0.1	131.6
ZnSO ₄ ·7H ₂ O	0.1	207.8
CuSO ₄ ·5H ₂ O	0.2	223.3
All	1.4	192.5

**Fig. 8. Influence of pH on tannase activity.**

CuSO₄만이 효소생산에 효과가 있었고 ZnSO₄의 첨가는 큰 영향은 없었으며 기타 무기염류는 무첨가보다도 떨어져 오히려 저해적이었다. 이는 채 등(21)의 *Asp. sp.* 와 *Asp. flavus*의 경우 FeSO₄가 저해적이고 CuSO₄에서 효소생산이 증가된 것은 일치하나 ZnSO₄의 경우 효소생산이 증가하는 것으로 나타나 약간의 차이를 보이고 있으며 MnSO₄는 *Asp. flavus*에서 증가하나 *Asp. sp.*에서는 저해적인 것으로 나타나 균주에 따라 상이함을 보였다.

이상과 같이 담자균류 중 tannase 생산이 우수했던 *Lenzites betulina* tannase의 효과적인 생산을 위한 배양조건과 영양조건 등을 개선한 결과 배양액으로부터 223.3 unit/ml의 효소생산능을 확인하였다. 지금까지 보고된 tannase 생성균주의 생성능을 보면 Deschamps 등(4)의 bacteria들의 경우는 0.065-0.112 unit/ml, Pourrat 등(11)의 *Asp. niger*의 경우는 0.111 unit/ml, 関村 등(10)의 *Asp. niger*의 경우는 23.5 unit/ml의 생산능을 보여 *Asp. niger*가 가장 높은 생산능을 가지고 있는 것으로 알려져 있으나 본 균주인 *Lenzites betulina*가 이보다 월등히 높은 생산능이 있음이 확인되어 금후에 우수한 tannase 생산자원으로 개발해 볼만한

**Fig. 9. Influence of temperature on tannase activity.****Fig. 10 pH stability of tannase.**

가치가 있다고 사료된다.

효소의 특성

본 효소의 최적 pH를 알아보기 위하여 pH 3.0-8.0의 pH에서 효소활성을 측정한 결과 pH 5.5 이상에서 급격히 증가하여 pH 6.0에서 최대 활성을 보였으며 pH 4.5 이하와 pH 8.0 이상에서는 거의 활성을 나타내지 않았다 (Fig. 8).

Tannase는 일반적으로 pH 5.0-6.0의 최적 pH를 갖는 것으로 알려져 있어 본 효소와 유사한 경향을 보이고 있는데 *Asp. oryzae*(9)는 pH 5.0-6.0, *Pen. chrysogenum*(13)은 pH 5.0-6.0, *Candida* sp.(15)는 pH 6.0, *Asp. sp.*(22)는 pH 5.5로 보고된 바 있다. 또한 본 효소의 최적온도를 알아보기 위하여 여러 온도에서 효소활성을 검토한 결과 30-50°C에서 높은 활성을 보였으며 40°C에서 가장 좋았다. 그러나 50°C 이상에서는 활성이 크게 감소하는 경향이었다. 이는 tannase의 최적 온도가 *Asp. oryzae*(9)는 30-40°C, *Pen. chrysogenum*(13)은 30-40°C, *Candida* sp.(15)은 45°C, *Asp. sp.*(22)

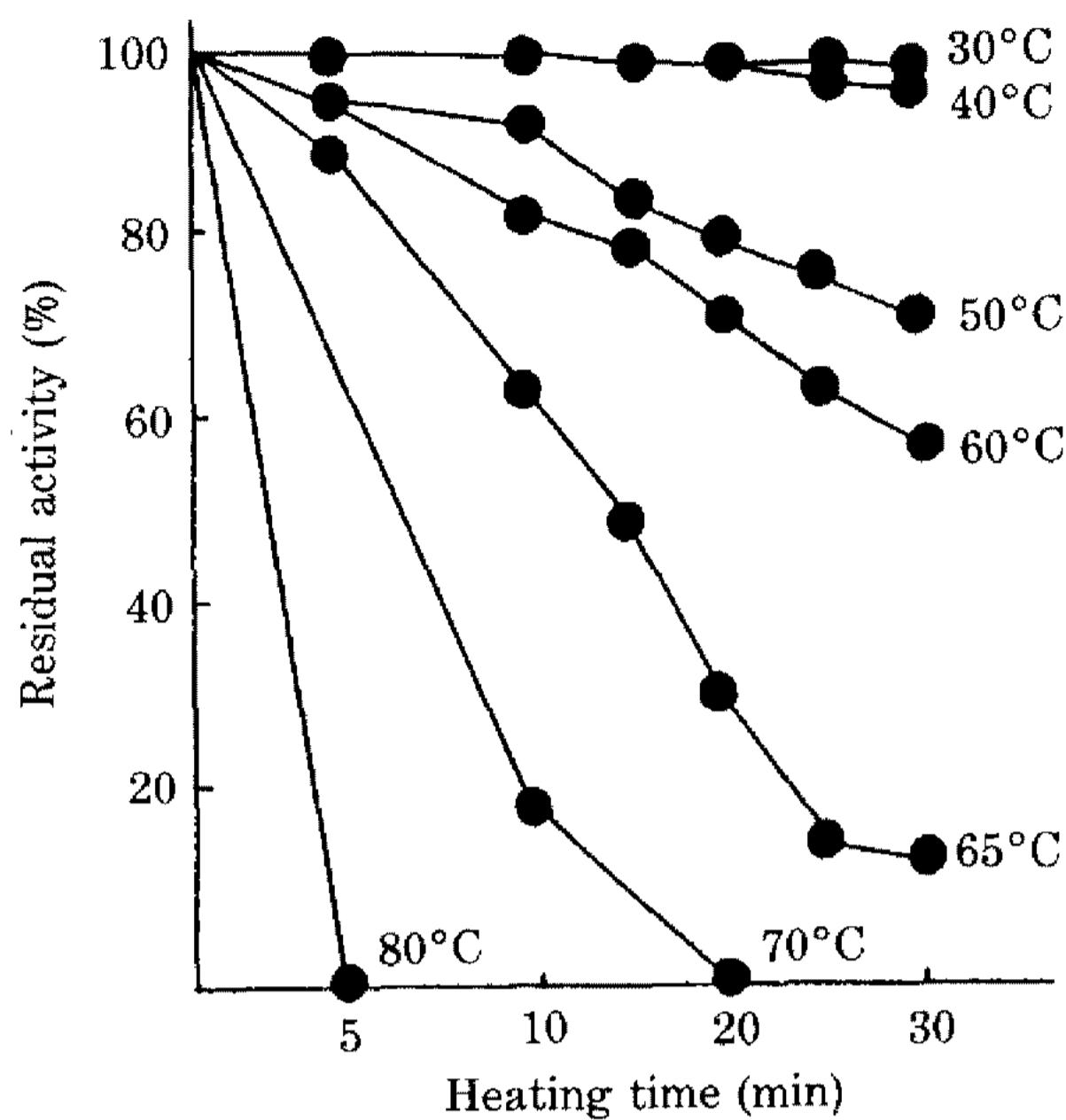


Fig. 11. Heat stability of tannase.

는 30-40°C이었다는 보고와 유사한 경향을 보이고 있다. 소정의 pH가 되도록 조절한 완충용액에 40°C, 30분간 유지시킨 후에 잔존하는 효소활성을 측정하여 pH 안정성을 검토한 결과는 Fig. 10과 같다. 본 효소는 pH 5.5-6.0의 범위에서 안정하였으며, pH 5.0-6.5의 범위에서는 50% 이상의 활성을 유지하였다. 그러나 pH 5.0 이하와 6.0 이상에서는 안정성이 급격히 저하되었다. 이는 지금까지 보고된 tannase의 pH 안정성에 비하여 약간 불안한 편이었는데 *Asp. oryzae*(9)는 pH 3.0-7.5, *Pen. chrysogenum*(13)은 pH 4.0-6.5, *Candida* sp.(15)는 pH 3.5-7.5, *Asp.* sp.(22)는 pH 5.0-6.5의 범위에서 안정하였다고 보고된 바 있다. 본 효소의 열안정성을 알기 위해 효소액을 여러 온도에서 보존하면서 30분간 경시적으로 검토한 결과는 Fig. 11과 같다. 40°C 이하에서 30분간 방치하였을 때는 거의 활성을 유지하였으며 60°C 이하의 온도에서는 50% 이상의 효소활성을 유지하였다. 그러나 65°C에서는 15분에 50%가 실활되었고, 70°C에서는 20분, 80°C에서는 5분 이내에 완전 실활되었는데 이는 Rajakumar 등(13)의 *Pen. chrysogenum*의 경우 30°C 이하에서는 거의 안정하였고 45°C에서는 95%의 활성을 유지하였다는 보고와 Aoki 등(15)의 *Candida* sp.의 경우 40°C 이하에서는 거의 안정하였으며 70°C에서는 20분 이내에 거의 활성을 잃었다는 보고와는 유사한 경향이 있다. 그러나 *Asp. oryzae*(9) 경우는 30°C 이하에서는 안정하나 55°C, 20분에서 거의 활성이 소멸되었다는 보고와 60°C, 20분에 활성이 거의 소멸된 *Asp.* sp.(22)의 경우보다는 열에 안정한 경향을 보였다.

요약

Lenzites betulina(조개껍질버섯균) 등 6종 담자균류의 tannase(tannin acyl hydrolase EC 3.1.1.20) 생산을 비교하고 *Lenzites betulina*가 가장 우수하여 이 균주의 배양물로부터 효과적인 tannase 생산조건과 효소의 특성을 검토하였다.

*Lenzites betulina*의 tannase 최적 생산을 위한 배양 조건은 25°C, pH 6.0에서 21일이었고, tannase 생산을 위한 효과적인 배양기 질의 조성은 tannic acid 2g, sucrose 5g, bacto-peptone 2g, KH₂PO₄ 2g, MgSO₄·7H₂O 0.5g, CuSO₄·5H₂O 2mg, thiamine·HCl 100 μg, 증류수 1000ml 이었다. 이상의 조건에서 *Lenzites betulina*가 생산하는 tannase는 223.3 unit(gallic acid μmole/ml/min)이었다. *Lenzites betulina*가 생산하는 tannase의 반응 최적 pH는 6.0, 최적 온도는 40°C이었고, 40°C 이하에서는 효소활성이 대단히 안정하였으나 60°C 이상에서는 50% 이상 실활하여 고온에 민감하였다. 또한, pH 5.5-6.0의 범위에서는 비교적 안정을 유지하였다.

참고문헌

- 한국식품과학회: 한국식품연구문현총람(2), pp. 355 (1977).
- Liener, I.E.: Tannins, in Toxic constituents of plant foodstuffs 2nd ed., Academic Press, New York, pp. 453 (1980).
- 山田浩一, 飯淵貞明, 篠田泰治: 醬工, 45, 233 (1967).
- Deschamps, A.M., G. Otuk, and T.M. Lebeault: J. Ferment. Technol. 61, 55 (1983).
- Adachi, O., M. Watanabe, and H. Yamada: Agr. Biol. Chem. 32, 1079 (1968).
- Iibuchi, S., Y. Minoda, and K. Yamada: Agr. Biol. Chem. 36, 1553 (1968).
- Aoki, K., R. Shinke, and H. Nishira: Agr. Biol. Chem. 40, 297 (1976).
- 西羅寛, 下川志律男, 青木建次, 新家龍: 神大農研報, 13, 325 (1979).
- Iibuchi, S., Y. Minoda, and K. Yamada: Agr. Biol. Chem. 32, 803 (1968).
- 岡村成通, 木澤清, 菊地謙, 武井廣介, 今井泰彦, 伊東左武郎: 日本特許公報, 昭 63-304981(1988).
- Pourrat, H., F. Regerat, A. Pourrat, and D. Jean: Biotech. Lett. 4, 583 (1982).
- 岡村成通, 木澤清, 菊地謙, 武井廣介, 今井泰彦, 伊東左武郎: 日本特許公報, 昭 62-272973(1987).
- Rajkaumar, G.S. and S.C. Nandy: Appl. Enviro. Microbiol. 46, 525 (1983).

14. Rajkaumar, G.S. and S.C. Nandy: *Leat.* **32**, 278 (1985).
15. Aoki, K., R. Shinke and H. Nishira: *Agr. Biol. Chem.* **40**, 79 (1976).
16. Cantarell, C., O. Brenna, R. Pavesi and M. Rossi: *Bull. Liaison-group Polyphenols*, **13**, 138 (1986).
17. Masschelein, C.A. and M.S. Batum: *Proc. Congr-Eur. Brew. Conv.* **18**, 359 (1981).
18. Weetal, H.H.: *Appl. Biochem. Biotechnol.* **11**, 25 (1985).
19. Weetal, H.H.: *Biotechnol. Bioeng.* **27**, 124 (1985).
20. Thomas, R.L. and K. Murtagh: *J. Food. Sci.* **50**, 1126 (1985).
21. 채주규, 유태종: *한국식품과학회지*, **5**, 258 (1973).
22. 채주규, 유태종, 김병묵: *한국식품과학회지*, **15**, 333 (1983).
23. 채주규, 유태종: *한국식품과학회지*, **15**, 326 (1983).
24. Ikeda, Y., E. Takahashi, K. Yokogawa and Y. Yoshimura: *J. Ferment. Technol.* **50**, 361 (1972).

(Received September 28, 1990)