

## 고려인삼에서 분리된 *Penicillium* sp.의 동정 및 열저항성

곽이성\* · 박채규 · 김나미 · 전병선 · 양재원 · 이광승

한국인삼연구소

(1993년 6월 13일 접수)

### Identification and Thermal Resistance of *Penicillium* sp. Isolated from Korean Ginseng

Yi-Seong Kwak\*, Chae Kyu Park, Na Mi Kim, Byeong Seon Jeon,  
Jae Won Yang and Kwang Seong Lee

Korea Ginseng & Tobacco Research Institute, Taejon 305-345, Korea

(Received June 13, 1993)

**Abstract** □ One kind of microorganism was isolated and identified from Korean fresh, white and red ginseng, and the effect of a preservative, sodium benzoate on the microorganism and its thermal resistant properties were studied. The results obtained were as follows. The predominant strain on ginseng and ginseng products was identified as *Penicillium* sp. The strain showed peritherium structure producing ascospores. The growth of the strain was slightly inhibited at 0.05% concentration of sodium benzoate. The minimal inhibitory concentration (MIC) of sodium benzoate against the strain was 0.26%. The D value of the strain at 56, 59, 62°C were 9.9, 5.0 and 4.5 min, respectively.

**Key words** □ *Panax ginseng* C.A. Meyer, *Penicillium* sp., minimal inhibitory concentration (MIC), thermal resistance, D value.

### 서 론

인삼(*Panax ginseng* C.A. Meyer)은 예로부터 인체에 대한 안정성과 그 약효로 인해 즐겨 애용되어지고 있으며 최근 현대인의 생활양식이 변화하여 복용방법도 인삼자체 뿐만 아니라 생약복방제 등 다양한 종류의 제품으로 제조, 가공되고 있어 제품의 유효성분 보존 및 균등한 품질유지를 위하여 합리적 원료관리, 유효성분 보존 제조공정의 확립이 요청되어지고 있다. 미생물의 성장, 번식에는 수분이 필요하고 수분활성도 0.95 이하에서는 곰팡이가 문제가 된다고 알려져 있으며,<sup>1)</sup> 정 등<sup>2)</sup>은 인삼 및 인삼제품에서 *Aspergillus* 속 및 *Penicillium* 속 등의 곰팡이가 가장 잘 생육한다고 보고하였다. 그러나, 국내의 내열성 미생물에 관한 연구중 부쾌세균에 관한 것은 몇몇 연구

자들<sup>3~7)</sup>에 의해 보고되어 졌으나 곰팡이의 내열성에 대해서는 거의 연구가 없는 실정이다. 따라서 본 실험은 원료 인삼중에서 잘 생육하는 곰팡이를 분리하여 그 형태학적 특징 및 동정을 행함과 아울러 이균이 오염되었을 경우 품질안전성을 고려하여 이균의 내열성을 조사함으로써 인삼을 원료로 하는 제품의 최적 설계를 위한 기초자료를 제공하고자 시도하였다.

### 재료 및 방법

#### 1. 실험재료

수삼(4년근), 백삼(5년근)은 시중에서 구입하였고 홍삼은 한국담배인삼공사로부터 제공받아 사용하였다.

## 2. 곰팡이의 분리

백삼, 수삼, 홍삼을 Waring blender로 마쇄한 후 각각 10 g씩 취하여 Czapek 배지에 pour plate method<sup>8)</sup>로 접종한 후 발생한 곰팡이를 분리하였고 분리된 균주는 Czapek 사면배지에서 25°C, 7일간 배양하였다.

## 3. 균주의 동정

균주는 Czapeks agar(NaNO<sub>3</sub> 3 g, K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> 1 g, MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O 0.05 g, KCl 0.5 g, FeSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O 0.01 g, Sucrose 30.0 g, agar 15.0 g, pH 6.8, water 1000 ml)와 이배지에 20% sucrose를 함유한 Czapeks agar 및 malt extract agar(Malt extract 20.0 g, peptone 1.0 g, dextrose 20.0 g, agar 20.0 g, D.W. 1000 ml) Plate에 각각 3점 접종하여 25°C에서 7일간 배양한 후 colony의 형태적 특성을 관찰하였고 미세구조는 광학현미경(Nikon, Japan)을 이용하여 조사하였다. 동정은 Raper and Thom 분류법<sup>9)</sup>에 준하여 행하였다.

## 4. 생균수의 측정

생균수는 Pour plate method<sup>8)</sup>에 의하여 측정하였다. 사용배지는 PDA(potato dextrose agar, DIFCO사)를 사용하였으며 28°C incubator에서 60시간 배양한 후 나타나는 colony 수를 측정하였다.

## 5. Spore suspension의 조제

Spore suspension은 순수분리된 곰팡이 균주를 Czapek배지상에서 60시간 활성화시킨후 Collins 등<sup>10)</sup>의 방법에 의해서 조제하였다. Spore농도의 조정은 haemacytometer를 이용하여 10<sup>5</sup> -10<sup>7</sup>/ml이 되도록 하였다.

## 6. Sodium benzoate 농도별 생육억제효과 조사

Sodium benzoate 농도를 0.0, 0.25, 0.05, 0.26, 0.40%로 달리하여 PDA 배지에 넣고 plate를 만든 다음 곰팡이 포자를 1백금이 접종하여 25°C에서 60시간 배양한 후 곰팡이의 생육억제효과를 조사하였다. 곰팡이의 생육정도는 colony의 직경(mm)으로 표시하였다.

## 7. 열저항성시험

Stevenson<sup>11)</sup>과 Menegazzi and Ingledew<sup>12)</sup>의 방법을 이용하여 Czapek 배지에서 60시간 동안 전배양한 분리균의 spore suspension을 pH가 5.0으로 조정된 0.5% peptone water(containing 0.085% NaCl)에 접종하였다. Water bath를 이용하여 살균시간 및 온도를 달리하여 열처리한 후 유수로 금방하여 앞에서 설명한

생균수 측정방법에 준하여 측정하였다.

## 결과 및 고찰

### 1. 곰팡이의 분리 및 동정

백삼, 수삼 및 홍삼에서 미생물을 분리한 결과 대부분의 곰팡이와 세균으로 추정되는 수종의 colony가 나타났으며 그중 곰팡이 colony를 분리배양한 결과 colony색으로 구분하여 black, blue, yellow olive brown 등 수종의 곰팡이가 잘 생육되었다. 이중에서 백삼, 수삼 및 홍삼시료 모두에서 잘 생육되고 출현빈도가 높은 yellow olive brown색의 곰팡이를 선정하여 Raper and Thom 분류법<sup>9)</sup>에 준하여 형태적 특성을 관찰한 결과는 Fig. 1~3과 같았다. Hyphae는 격벽이 있었고 conidiophore는 smooth하였으며 vesicle은 관찰되지 않았다. Conidiophore의 맨끝이 분지

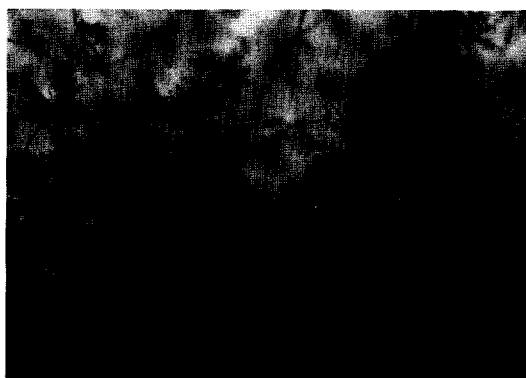


Fig. 1. Stereoscopic micrograph of isolated fungi ( $\times 100$ ).



Fig. 2. Photomicrograph of isolated fungi ( $\times 400$ ).

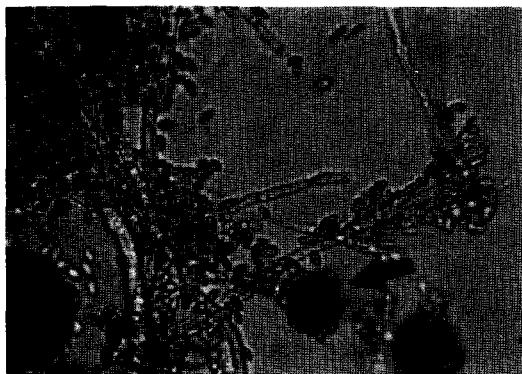


Fig. 3. Photomicrograph of perithecium ( $\times 400$ ). Arrow indicates perithecium structure.

**Table 1.** The morphological characteristics of isolated fungi from ginseng and ginseng products

| Morphological Charact.  | Isolated Fungi     |
|-------------------------|--------------------|
| Hyphae                  | Present            |
| Septa                   | Present            |
| Colony color(on czapek) | Yellow olive brown |
| Vesicle                 | Absent             |
| Sterigmata              | Poly Asymmetrica   |
| Conidiophore            | Smooth             |
| Peritheciun             | Present            |
| Ascospore               | Present            |
| Conidia                 | Globose            |

하여 sterigmata가 생기고 그 선단에는 conidia가 착생하였다. 또한, Fig. 3에서 보는 바와 같이 무성포자를 함유하고 있는 perithecium을 형성하였다. 지금까지 요약된 이상의 결과(Table 1)로부터 이균은 *Penicillium* sp. 유연균주로 생각되어진다. 정 등<sup>2)</sup>은 인삼에서 *Aspergillus*, *Penicillium* 및 *Mucor*속의 존재를 확인하였으며 *Aspergillus* 및 *Penicillium*속이 인삼 및 그 제품에서 가장 잘 생육한다고 하였는데 이는 본 실험의 결과와도 일치하였다.

## 2. Sodium benzoate 농도별 생육억제 효과

일반적으로 살균제는 미생물을 단시간내에 사멸시키는 작용을 하는데 반해 보존료는 미생물의 생육을 억제시키는 정균작용을 한다고 알려져 있다.<sup>3)</sup> 본 실험에서는 산업적으로 광범위하게 이용되어지고 있는 보존료, 안식향산나트륨(Sodium benzoate)농도를 0%에서 0.40%까지 달리하여 분리균 *Penicillium* sp.의

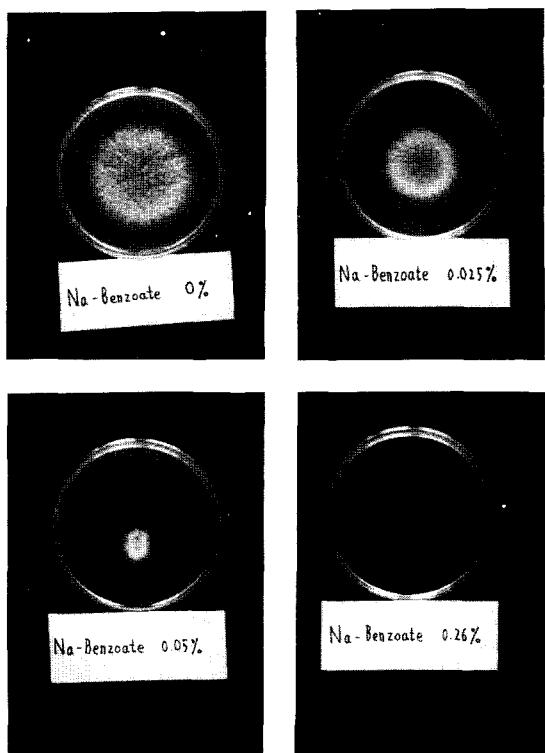


Fig. 4. The inhibitory effects of various sodium benzoate concentrations isolated *Penicillium* sp.

**Table 2.** The effects of various sodium benzoate concentrations on the colony size of isolated *Penicillium* sp. (diameter: mm)

| Sodium benzoate Conc. (%) | Colony size |
|---------------------------|-------------|
| 0.0                       | 61          |
| 0.025                     | 43          |
| 0.05                      | 21          |
| 0.26                      | 0           |
| 0.40                      | 0           |

생육억제효과를 조사하였다. Fig. 4 및 Table 2에서 보는 바와 같이 안식향산 농도가 증가할수록 균의 생육이 억제되었으며 0.05% 농도부터 급격히 생육이 억제되어 0.26% 이상이 되면 전혀 생육할수없었다. 따라서 이균의 최소생육억제 농도(Minimal inhibitory concentration)는 0.26%로 생각되어진다. 안식향산에 대한 최소생육억제 농도는 *Aspergillus niger*의 경우 0.26%이고 *Mucor racemosus*는 0.12%로 보고 되어져 있는데<sup>13)</sup>, 분리균 *Penicillium* sp.는 0.26%로 *Aspergil-*

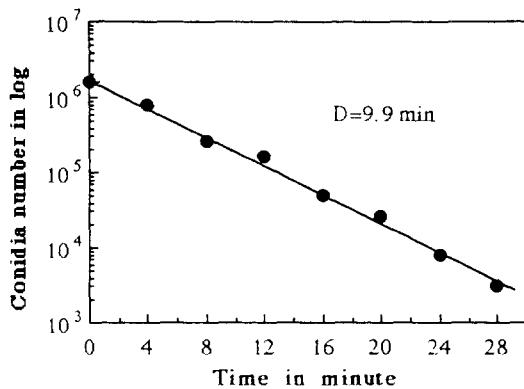


Fig. 5. The effect of heating time against conidia number heated at 56°C. The D value was obtained by deriving the time for curve to pass through one log cycle.

lus 속과 거의 같은 수준의 최소생육 억제농도를 보여주었다.

### 3. 가열치사시간(Thermal Death Time)

일반적으로 공업용으로 많이 사용되고 있는 상업적 살균법(commercial sterilization)은 제품을 저장하는 동안 그 제품의 품질을 안전하게 보존할 수 있을 정도로 미생물수를 감소시키거나 생육활동을 억제 또는 면질과 관계가 있는 효소활동을 불활성화시키는 부분살균을 말하고 있다.<sup>14)</sup> 미생물의 내열성은 Decimal reduction time(일명 D value)으로 표시되는데 이는 일정온도에서 초기의 미생물수를 10분의 1로 감소시키는데 필요한 시간<sup>14)</sup>을 말하며 D값이 크면 살균하는데 시간이 걸리고 D값이 적으면 살균이 용이함을 의미한다. 가장 내열성이 크다고 알려진 *Bacillus stearothermophilus*는 D값이 121°C에서 5분이며 *Clostridium thermosaccharolyticus*도 121°C에서 4분 이상이 걸린다고 알려져 있다.<sup>16)</sup> Fig. 5~7에서 보는 바와 같이 분리균 *Penicillium* sp.의 경우 56°C에서의 D value는 9.9분, 59°C에서는 5.0분이었고 62°C에서는 4.5분이었다. 무성포자(ascospore)는 일반적으로 Conidia보다 열저항성이 높다고 알려져 있는데,<sup>15)</sup> 분리균 *Penicillium* sp.의 경우도 무성포자를 생성하므로 이것이 내열성강화에 영향을 미친 것으로 생각된다. 따라서 인삼제품 및 인삼을 원료로 한 제품의 공장조건에서의 상업적 살균시 이상의 결과를 기준살균치로도 적용할 수 있을 것으로 사료된다.

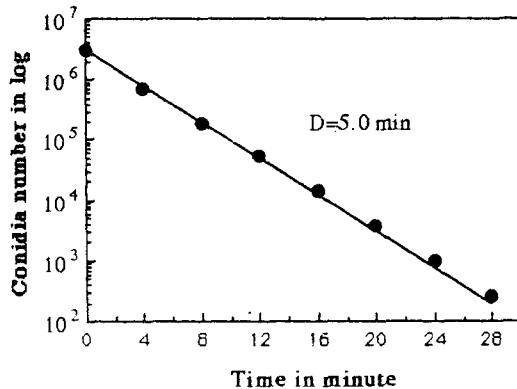


Fig. 6. The effect of heating time against conidia number heated at 59°C.

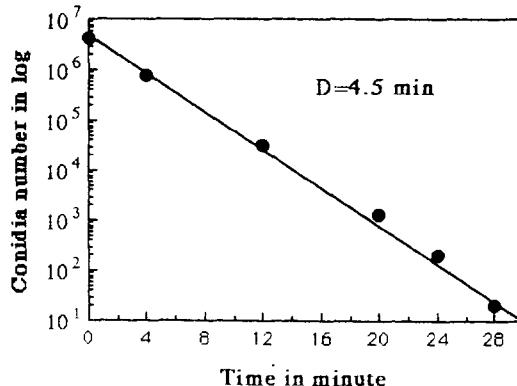


Fig. 7. The effect of heating time against conidia number heated at 62°C.

## 요 약

수삼 및 백삼, 홍삼으로부터 한종류의 미생물을 분리하였으며 이균은 원료인삼에서 공통적으로 우점종이었다. 이균의 동정을 행한 결과 이균은 곰팡이 *Penicillium* sp.속에 속하는 것으로 생각되어지며 20% Czapek 배지상에서 무성포자를 내포하고 있는 Peritheciun 구조를 보여주었다. 분리균은 0.05% 안식향산농도에서 점차 생육이 억제되어 0.26% 이상의 농도에서는 완전히 생육이 억제되었다. 순수분리균 *Penicillium* sp.의 열저항성을 조사하기 위해 56, 59, 62°C로 온도를 달리하여 열처리한 결과 D value는 56, 59, 62°C에서 각각 9.9, 5.0, 4.5분이었다.

### 인용문헌

1. James, M.J.: *Modern Food Microbiology*, third edition. Wayne State University, Van Nostrand Reinhold Company, New York (1986).
2. 정동곤, 박길동, 하승수, 주현규: 한국산업미생물학회지, **14**, 391 (1986).
3. 우종학: 약학회지, **7**(2, 3), 42 (1963).
4. 구영조, 신동화, 김정옥, 민병용: 한국식품과학회지, **10**(2), 224 (1978).
5. 구영조, 민병용, 유태종: 한국식품과학회지, **11**(3), 153 (1979).
6. 구영조, 민병용, 유태종: 식품연구사업보고(농개공) 식가 **79-6**, 295 (1979).
7. 구영조: 석사학위논문, 고려대학교 대학원 (1980).
8. Beach, F.W. and Davenport, R.R.: *Methods in Microbiology*, **4**, 153, Academic Press London and New York (1971).
9. Raper, K.B. and Thom, C.: *A Manual of The Penicillia*. The Williams and Wilkins Company (1949).
10. Collins, C.H. and Patricia, M.L.: *Mycrobiological Methods*. Fifth edition, Butterworths p. 89 (1984).
11. Graumlich, T.R. and Stevenson, K.E.: *J. Food Sci.*, **43**(6), 1865-1870 (1978).
12. Menegazzi, G.S. and Ingledew, W.M.: *J. Food Sci.*, **45**, 182 (1980).
13. 장지현, 문명수, 김교창: 식품위생학, 수문사, p. 213 (1979).
14. 전재근: 식품공학, 개문사, p. 146 (1985).
15. Hawksworth, D.L., Sutton, B.C. and Anisworth, G. C.: *Anisworth and Biby's Dictionary of the Fungi*. seventh edition, Commonwealth Mycological Institute (1983).
16. Samson, R.A., Hoekstra, E.S. and Van Oorschot, C.A.N.: *Introduction to Food-Borne Fungi*, Centraalbureau Voor Schimmelcultures, p. 227 (1981).