

## 인삼 캘러스 혼탁배양에 있어서의 염색체 이상

박 종 범

신라대학교 생물과학과

(2006년 7월 19일 접수; 2006년 12월 1일 채택)

## Chromosome Aberration in Suspension Culture of Ginseng(*Panax ginseng* C. A. Meyer) Callus

Jong-Bum Park

Department of Biological Sciences, Silla University, Busan 617-736, Korea

(Manuscript received 19 July, 2006; accepted 1 December, 2006)

This study was to examine the variations of chromosome number and the ranges of variety in the suspension culture of ginseng (*Panax ginseng* C. A. Meyer) callus cell, and the effect of plant hormones for the chromosome aberration. Plant hormones added with MS medium in the suspension culture were 2,4-D, kinetin, and 2,4-D+kinetin and concentration of the plant hormones were 1000  $\mu\text{M}$ , 10  $\mu\text{M}$  and 0.1  $\mu\text{M}$  respectively. As a result of these experiment the following conclusion has been obtained. Media contained with 2,4-D+kinetin in 10  $\mu\text{M}$  concentration was very effective in the suspension culture result from 26.4% mitosis frequency, and found the various variation of chromosome number. Variety of chromosome number was diverse (9~110), especially frequency of hypohaploid and hyperhaploid cells were very higher than hyperdiploid cells. In this experiments, it is suggested that 10  $\mu\text{M}$  2,4-D+kinetin added with medium in the suspension culture of ginseng callus was effect in the variations of chromosome number.

Key Words : Chromosome aberration, Suspension culture, Ginseng, Callus

### 1. 서 론

In Vitro에서 배양된 식물세포는 염색체 수나 구조의 차이가 나타난다는 것이 여러 연구자들에 의해 보고되어 있다<sup>1~5)</sup>. 특히 Partnen<sup>1)</sup>은 혼탁배양의 방법이 핵 이상에 상당한 연관이 있는 것으로 보고하였다. Torrey<sup>6)</sup>와 Venketeswaran<sup>7)</sup> 등은 배양된 식물조직에서의 염색체 수의 차이는 인위적인 배지, 특히 생장물질과 핵산을 포함하고 있는 배지에 의하여 일어난다고 보고하였고, Mitra와 Steward<sup>8)</sup>는 coconut milk를 첨가한 배지에서 혼탁배양된 *Haplappus* 세포에서 염색체 이상을 관찰하였다. Torrey 등<sup>9)</sup>도 완두 캘러스 조직의 혼탁배양에서 염색체 수의 변이를 관찰하였으며, Heinz 등<sup>10)</sup>도 액체 배지에서 혼탁배양된 사탕수수 세포에서 이수체를

많이 관찰하였다. 또한 DeTorok과 White<sup>11)</sup>도 *Picea glauca* (2n=22)의 wood tumor를 오랜 기간 동안 배양하면 그 염색체 수는 3~70개 사이의 커다란 변이 폭을 나타냈고, Nishiyama와 Taira<sup>12)</sup>도 역시 담배 (2n=48)의 수 조직을 조직배양했을 때 4개월 후에 배양세포의 염색체 수는 25~192개로 다양했으며, 대부분 이수체였음을 보고하였다. Kao 등<sup>4)</sup>은 *Triticum* 2종, *Glycine max*, *Meililotus alba*, *Haplappus gracilis*를 혼탁배양하는 동안 염색체 변이가 일어나는지를 조사하여 *H. gracilis*를 제외한 모든 배양 조직에서 염색체 수의 변화를 관찰하였으며, Singh와 Harvey<sup>13)</sup>는 한천배지와 액체배지에서 배양된 *H. gracilis* 세포에서 염색체 수의 변이를 관찰, 보고하였다. 이상의 연구들 이외에도 많은 학자들이 각기 다른 실험재료를 사용하여 식물조직의 혼탁배양에서 관찰된 핵 이상을 보고한 바 있다<sup>14,15)</sup>.

고려인삼의 세포학적 연구는 1935년 Morinaga에 의하여 화분모세포의 염색체 수가 n=24임이 최초로

보고되었고, 그 후 Takenaka<sup>16)</sup>도 역시 같은 결과를 보고하였다. Lee와 Hong<sup>17)</sup>은 인삼의 체세포에서 염색체 수가  $2n=48$ 임을 재확인하였고, 인삼 핵형도 작성하였으며 생장물질, X-선 및 colchicine처리를 하였을 때 나타나는 염색체 이상을 조사하여 보고하였다.

본 연구는 이러한 연구 결과들을 바탕으로 하여 인삼 캘러스조직을 혼탁배양하였을 때 나타나는 염색체의 수적 변이에 식물 호르몬이 어떠한 영향을 끼치며, 또 염색체 이상의 변이 폭이 어느 정도 다양한가를 조사하기 위하여 실시하였다.

## 2. 실험재료 및 방법

김포 삼포에서 채취한 4~5년생 인삼의 뿌두를 Lee와 Hong<sup>18)</sup>의 방법에 의하여 조직배양하여 수집된 캘러스 세포를 무균조작으로 떼어내어 MS 기본 배지에 2,4-D, kinetin 및 2,4-D와 kinetin을 혼합한 용액을 각각 0.1  $\mu\text{M}$ , 10  $\mu\text{M}$ , 1000  $\mu\text{M}$  농도로 첨가 시킨 배양액에 넣고, 진탕배양기에서 60 RPM으로 진탕시키면서 혼탁배양하였다. 모든 배지는 15 lb.에서 20분간 고압 멸균시켰으며 25±1°C로 조절된 항온항습기내에서 2주 간격으로 계대배양하였다.

이렇게 약 4주간 혼탁배양된 캘러스 세포를 0.2% colchicine과 0.002 M 8-hydroxyquinoline을 1:1로 혼합한 용액에서 3시간 처리하여 Carnoy용액으로 고정하였다. 고정된 세포를 60°C 1 N HCl에서 약 7~8분간 가수분해한 후 Feulgen시약으로 3시간동안 염색하였다. 그 후 0.5% pectinase와 0.5% cellulase를 1:1로 혼합한 용액에서 2시간 처리하고, aceto-lacto-orcein으로 약 10분간 염색한 후 cover slip하여 손톱으로 적절히 도말하여 검경하였다.

## 3. 결과 및 고찰

### 3.1. 식물호르몬에 따른 유사분열상 빈도

인삼 캘러스 세포를 3가지 종류의 식물호르몬이 각각 다른 농도로 첨가된 배지에서 혼탁배양하여 관찰된 유사분열상의 빈도를 측정한 결과, 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에서 캘러스 세포의 유사분열상 빈도가 대체로 높게 나타났으며, kinetin을 첨가한 배지에서는 낮게 나타났다. 2,4-D를 첨가한 배지에서의 유사분열상 빈도는 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지와 kinetin을 첨가한 배지의 중간정도로 나타났다(Fig. 1). 일반적으로 인삼으로부터 캘러스조직을 유도하고 배양하는데에는 10  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D와 kinetin을 혼합한 식물호르몬을 첨가한 한천배지가 적절한 배지임이 보고<sup>18)</sup>되어 있는데, 본 실험에서도 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지가 혼탁배양에서도 효과적이었음을 알 수

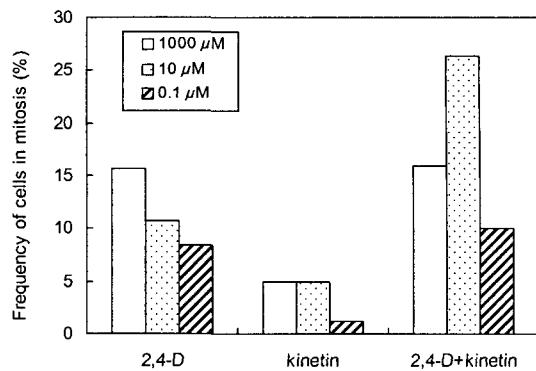


Fig. 1. Frequency of cells in mitosis of Korean ginseng in the cell suspension culture.

있었다. 본 실험에서는 kinetin을 첨가한 배지에서 혼탁배양된 인삼 캘러스 세포가 낮은 유사분열상의 빈도를 나타내고 있는데, Masuda<sup>19)</sup>는 *Jerusalem artichoke*에서 kinetin (1 ppm) 단독처리는 세포분열에 별로 효과가 없었음을 보고하였다. Ogura<sup>20)</sup>도 담배의 배양에서 kinetin (10 mg/L) 단독처리는 세포분열상의 빈도가 낮아서 캘러스 생장이 저해되었음을 보고하였으며 그 외 여러 연구자들도 이와 유사한 연구 결과를 보고하였는데,<sup>21,22)</sup> 본 실험 결과와 일치하는 것으로 생각된다.

1000  $\mu\text{M}$  농도에서 각 식물호르몬에 대한 염색체의 수적 변이의 분산을 살펴보면, 2,4-D를 첨가한 배지에서 염색체 수의 변이 폭이 가장 넓게 나타났고 세포 수도 많이 관찰되었다. 다음으로 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지이며, kinetin을 첨가한 배지에서는 염색체 수의 변이 폭이 좁게 나타났고 관찰된 세포수도 적게 나타났다(Fig. 2). 10  $\mu\text{M}$  농도에서도 역시 2,4-D를 첨가한 배지에서는 염색체의 수적 변이 폭이 가장 넓으나 관찰된 세포 수는

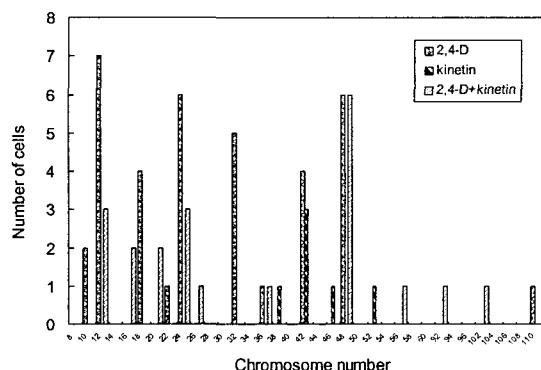


Fig. 2. Variation of chromosome number at 1000  $\mu\text{M}$  concentration of various plant hormones.

## 인삼 캘러스 혼탁배양에 있어서의 염색체 이상

많지 않았다. 대신 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에서는 염색체의 수적 변이 폭이 2,4-D를 첨가한 배지에서보다 좁아졌으나 세포 수는 압도적으로 많이 관찰되었다(Fig. 3). 0.1  $\mu\text{M}$  농도에서는 10  $\mu\text{M}$  농도나 1000  $\mu\text{M}$  농도에서 보다 3종류의 배지 모두에서 염색체의 수적 변이 폭이 비교적 좁으며 세포 수도 적게 관찰되었다. 그러나 0.1  $\mu\text{M}$  농도에서도 2,4-D를 첨가한 배지에서 염색체의 수적 변이 폭이 kinetin을 첨가한 배지나 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에 비해 넓게 나타났으며 세포 수도 많이 관찰되었다(Fig. 4).

상기한 결과로 미루어보아 1000  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D 첨가배지에서 염색체의 수적변이가 크다는 것을 알 수 있었다. Prasad와 Das<sup>22)</sup>는 *Vicia faba*의 균단에 여러 가지 생장물질(gibberellic acid, 2,4-D, indol-butyrlic acid)을 처리하였을 때 2,4-D는 그 농도와 처리기간이 증가함에 따라 염색체 이상이 증가하였음을 보고한바 있는데, 본 실험의 결과도 이와 비슷하다. 일반적으로 10  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D와

kinetin이 대부분 식물의 조직배양에서 캘러스 유도 및 배양에 적절한 농도로 알려져 있는데, 본 실험 결과에서도 10  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D와 kinetin이 첨가된 액체배지가 혼탁배양에서도 가장 효과적인 배지임을 알 수 있었다. 그런데 식물 호르몬이 저농도(0.1  $\mu\text{M}$ )일 때는 혼탁배양에 있어서 세포분열상도 적고, 염색체 수의 변이 폭도 좁았다. 따라서 식물 호르몬 중에서도 특히 2,4-D가 고농도(1000  $\mu\text{M}$ )일 때는 혼탁배양에 있어서 세포분열상의 빈도도 높고 염색체 수 이상의 폭도 넓었다. 반면 적정한 농도(10  $\mu\text{M}$ )에서는 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에서 세포분열상의 빈도가 가장 높았으나 염색체 수 이상의 폭은 좁았으며, 식물 호르몬이 저농도(0.1  $\mu\text{M}$ )일 때는 세포분열상의 빈도도 적고 염색체 수 이상의 폭도 좁았음을 본 실험에서 알 수 있었다.

### 3.2. 혼탁배양에 있어서의 염색체 수의 변이

본 실험에서 관찰된 염색체 수를 살펴보면, 정상적인 인삼 체세포의 염색체 수인 48개의 배수체가 관찰된 세포는 10  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에서 11개 세포로 가장 많이 관찰되었고, 1000  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지와 1000  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D를 첨가한 배지에서 각각 6개 세포가 관찰되었다(Fig. 2, 3, 4). 염색체 수가 24개인 반수체가 관찰된 세포도 10  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에서 7개가 관찰되었고, 다음으로 1000  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D를 첨가한 배지에서 6개 세포가 관찰되었다(Fig. 2, 3, 4). 본 실험에서 가장 특징적인 현상은 염색체 수가 12개인 1/2 반수체가 나타난 세포가 많이 관찰된 것인데, 이러한 1/2 반수체 세포도 1000  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D를 첨가배지에서 7개 세포가 관찰되었고, 다음으로는 10  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에서 6개가 관찰되었다(Fig. 2, 3, 4). 이러한 실험 결과는 배수체, 반수체 및 1/2 반수체 세포가 많이 관찰된 배지에 첨가된 식물호르몬과 농도가 거의 유사함을 나타내고 있다. 또한 염색체 수가 24개인 반수체와 48개인 이배체 및 12개인 1/2 반수체 등과 같은 배수체성 세포들이 외에도 다른 여러 가지 이수체성 세포들이 무방향성으로 분산되어 나타나고 있음이 관찰되었다(Fig. 2, 3, 4). 그런데 배수체는 3가지 농도의 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 모든 배지와 1000  $\mu\text{M}$  농도의 2,4-D를 첨가한 배지에서만 많이 관찰되는데 반하여 반수체나 1/2 반수체는 거의 대부분의 모든 배지에서 관찰되고 있음이 특징적이다. 따라서 본 실험에 사용한 대부분의 배지에서 염색체 수가 hyperdiploid세포보다 hypohaploid세포와 hy-

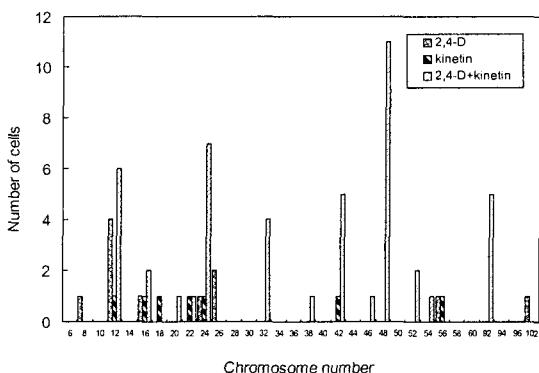


Fig. 3. Variation of chromosome number at 10  $\mu\text{M}$  concentration of various plant hormones.

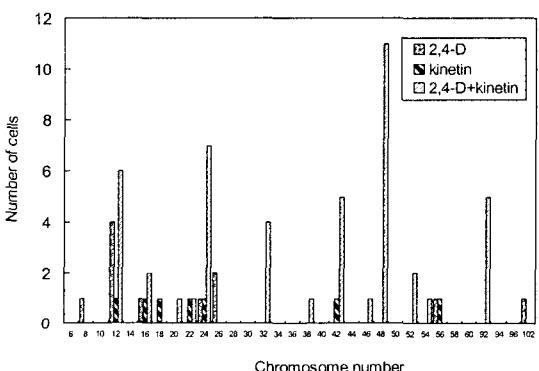


Fig. 4. Variation of chromosome number at 0.1  $\mu\text{M}$  concentration of various plant hormones.

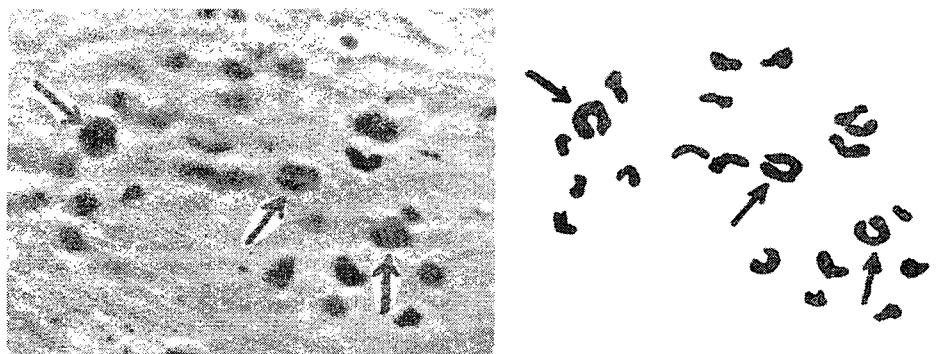


Fig. 5. Haploid, 24 chromosomes with ring chromosome (indicated by arrows). A; Photomicrographs of smear figures(x 500), B; Camera-lucida reproductions of smear figures of photomicrographs.

perhaploid세포의 출현빈도가 훨씬 높다는 것을 알 수 있었다(Fig. 2, 3, 4). 여러 종류의 배지에서 혼탁 배양된 인삼 캘러스 세포에서 관찰된 염색체 수는 8 개에서부터 110개로 폭넓게 분산되어 있는데, Lee와 Hong<sup>17)</sup>은 한천을 첨가한 고형배지에서 배양된 인삼 캘러스 세포의 염색체 수가 24개에서부터 102개로 분산되어 나타났고, hyperhaploid세포보다 hyper-diploid세포와 tetraploid세포가 훨씬 많이 관찰되었음을 보고하였다. 따라서 본 실험 결과 혼탁배양에서의 염색체 수적 변이는 한천 고형배지에서 보다도 변이 폭이 훨씬 다양하고 다배수체 세포의 출현 빈도는 감소하였음을 알 수 있었다. Singh과 Harvey<sup>13)</sup>는 *Haplopappus gracilis*를 실험재료로 사용하여 한천배지와 액체배지에서 조작배양하였을 때, 한천배지에서는 시간이 경과함에 따라 다배수체 세포의 출현 빈도가 증가하였으나 혼탁배양에서는 감소하였음을 보고하였는데, 본 실험 결과도 이와 일치하는 것으로 생각된다.

### 3.3. 염색체 이상의 유도 기작

식물 조작배양에서 염색체 변이를 일으키는 기작에는 Venkateswaran<sup>7)</sup>, Vig<sup>23)</sup>, Prasad and Das<sup>22)</sup> 등 여러 연구자들이 보고한 바 있는 chromosome bridge, chromosome fragment, dicentric chromosome, ring chromosome, lagging chromosome 등의 현상이 있는데 본 실험에서는 다만 dicentric chromosome과 ring chromosome (Fig. 5)만이 관찰되었다. 이러한 실험 결과는 인삼 캘러스 조직의 혼탁배양에서 염색체 변이를 일으키는 기작은 dicentric chromosome과 ring chromosome이 중요한 역할을 하는 것으로 생각된다.

## 4. 결 론

본 연구는 인삼 캘러스조직의 혼탁배양에서 나타

나는 염색체의 수적 변이와 그 변이의 폭을 관찰하고, 배지에 첨가한 식물 호르몬 및 농도가 염색체 이상에 미치는 영향을 조사하였다. 인삼 캘러스 조직의 혼탁배양에 사용한 액체배지에 첨가한 식물 호르몬은 2,4-D, kinetin, 2,4-D와 kinetin을 혼합한 것이며, 이들을 각각 1000 μM, 10 μM, 0.1 μM의 농도별로 첨가한 MS배지를 혼탁배양 배지로 사용하였다. 본 실험 결과 10 μM 농도의 2,4-D와 kinetin을 혼합하여 첨가한 배지에서 세포의 유사분열 빈도가 26.4%로 가장 높게 나타나 이 배지가 혼탁배양에 가장 효과적인 배지임을 알 수 있었고, 염색체의 수적 변이도 다양하게 나타났다. 염색체 수는 9 개에서부터 110개까지 다양하였는데, 특히 염색체 수가 반수체인 24개보다 많거나 적은 hypohaploid세포와 hyperhaploid세포가 배수체인 48개보다 많은 hyperdiploid세포보다 훨씬 많이 관찰되었다. 이러한 연구 결과는 인삼 캘러스 조직을 혼탁배양하였을 때 나타나는 염색체 수의 변이는 배지에 혼합하여 첨가한 10 μM 2,4-D와 kinetin이 상당한 영향을 끼친 것으로 생각된다.

## 참 고 문 헌

- 1) Partanen, C. R., 1963, Plant tissue culture in relation to developmental cytology, Intern. Rev. Cytol., 15, 215-243.
- 2) Murashige, T. and R. Nakano, 1967, Chromosome complement as a determinant of the morphogenic potential of tobacco cells, Amer. J. Bot., 54(8), 963-970.
- 3) Yazawa, S., 1967, Cytological and morphological observations on the callus tissue of *Crepis capillaris*, Bot. Mag., 80, 413-420.
- 4) Kao, K. N., R. A. Miller, O. L. Gamborg and

## 인삼 캘러스 혼탁배양에 있어서의 염색체 이상

- B. L. Harvey, 1970, Variations in chromosome number and structure in plant cells grown in suspension culture, *Can. J. Genet. Cytol.*, 12, 297-301.
- 5) Sacristan, M. D., 1971, Karyotypic changes in callus cultures from haploid and diploid plants of *Crepis capillaris* Wallr., *Chromosoma*, 33, 273-283.
- 6) Torrey, J. G., 1959, Experimental modification of development in the root, *Symp. Soc. Study Develop. Growth*, 17, 189-222.
- 7) Venketeswaran, S., 1963, Tissue culture studies on *Vicia faba*, II. *Cytology, Caryologia*, 16, 91-100.
- 8) Mitra, J. and F. C. Steward, 1961, Growth induction in cultures of *Haploppus gracilis*, II. The behaviour of the nucleus, *Amer. J. Bot.*, 48, 358-368.
- 9) Torrey, J. G., J. Reinert and M. Merkel, 1962, Mitosis in suspension cultures of higher plant cells in a synthetic medium, *Amer. J. Bot.* 49, 420-425.
- 10) Heinz, D. J., G. W. P. Mee and L. G. Nickell, 1969, Chromosome number of some *Saccharum* species hybrids and their cell suspension cultures, *Amer. J. Bot.*, 56(4), 450-456.
- 11) DeTork, D. and P. R. White, 1960, Cytological instability in tumor of *Picea glaica*, *Cytochem.*, 17, 266-272.
- 12) Nishiyama, I. and T. Taira, 1966, The effect of kinetin and indol acetic acid on callus growth and organ formation in two species of *Nicotiana*, *Jap. J. Gentics.*, 41, 357-366.
- 13) Singh, B. D. and B. L. Harvey, 1975, Cytogenetic studies on *Haplopappus gracilis* cells cultured on agar and in liquid media, *Cytologia*, 40, 347-354.
- 14) Cooper, L. S., D. C. Cooper, A. C. Hildebrandt and A. J. Riker, 1964, Chromosome numbers in single cell clones of tobacco tissue, *Amer. J. Bot.*, 51, 284-190.
- 15) Shimada, T. and M. Tabata, 1967, Chromosome numbers in cultured pith tissue of tobacco, *Jap. J. Genet.*, 42, 195-201.
- 16) 竹中要(Y. Takenaka), 1937, 人蔘細胞の染色体に關よろ研究, *朝鮮博物誌*, 22, 53-61.
- 17) Lee, C. D. and S. S. Hong, 1980, Study on breeding of Korean ginseng (*Panax ginseng* C. A. Meyer), *Sung Kyun Kwan University Journal*, 27, 1-11.
- 18) Lee, C. D. and S. S. Hong, 1978, Studies on callus cultures of medical plant in vitro, II. On the callus culture of *Panax ginseng* C. A. Meyer, *Sung Kyun Kwan University Journal Natural Science*, 6, 5-11.
- 19) Masuda, Y., 1965, RNA in relation to the effect of auxin, kinetin and gibberellic acid on the tuber tissue of Jerusalem artichoke, *Physiol. Plant.*, 18, 15-22.
- 20) Ogura, H., 1975, Morphactin-kinetin interaction on growth and shoot formation in tobacco callus cultures, *Plant Physiol.*, 61, 563-569.
- 21) Torrey, J. G., 1961, Kinetin as trigger for mitosis in mature endomitotic plant cells, *Exper. Cell Res.*, 23, 281-299.
- 22) Prasad, G. and K. Das, 1977, Effects of some growth substances on mitosis, *Cytologia*, 42, 323-329.
- 23) Vig, B. K., 1969, Relationship between mitotic events and leaf spotting in *Glycine max*, *Can. J. Genet. Cytol.*, 11, 147-152.