

땅콩發芽時 貯藏蛋白質의 變化

金鐘震* · 朴栽郁* · 申東賢*

Change in Storage Protein during Germination of Peanut Seed

Jong Jin Kim* · Jea Wook Park* and Dong Hyun Shin*

ABSTRACT : This experiment was conducted to determine seed storage protein pattern and structural character of differed peanut cultivars during germination.

Soluble protein content in both Namdae and Daekwang cultivars remarkably decreased in cotyledon site at 2 or 3 days after incubation(DAI) and in embryonic axis site at 1 or 2 DAI, showing 28~29% in cotyledon site and 10% in embryonic axis site at 5 DAI. Protein subunits such as 66, 43, 40 and 35.5kD bands in the cotyledon site of Namdae and Daekwang cultivars disappeared, but 21.5-23kD band disappeared slightly, but low polypeptide band such as 14-16kD increased gradually, and the same trend has been obserbed in embryonic axis site during 2 DAI.

The amount of new protein formed during germination period was highest in cotyledon site at 3 DAI, and in embryonic axis site at 2 DAI. 16kD bend detected in cotyledon site of Daekwang cultivar during germination.

Key word : Protein pattern, Storage protein, Cotyledon, Embryonic axis, Polypeptide

땅콩은 油肥作物로서 뿐만 아니라 蛋白質 食品으로 널리 利用되고 있는 作物로서 種實의 26% 정도가 貯藏蛋白質이며, 이들은 globulin과 albumin으로 構成되고, globulin은 다시 arachin과 conarachin으로 構成된다^{10,12)}고 하였다. 그러나, 땅콩은 無限花序의 植物이므로 個體間에도 粒重의 差異가 크고, 莖의 葉生 위치나 種實의 부위에 따라서도 蛋白質의 差異가 있는 등 蛋白質 含量에 관여하는 要因이 다양하며, 이들 貯藏蛋白質은 貯藏위치에 따라 서로 다른 特性을 갖고 있어서 發芽하는 동안에 서로 다른 代謝的 機能과 役割을 하는 것으로 알려지고 있다^{7,16)}.

그러나, 發芽過程에서의 貯藏蛋白質의 變化에

대한 研究는 그리 많지 않다.

일반적으로 種子의 貯藏蛋白質들은 水分을 吸水함으로써 加水分解酵素에 의하여 급격한 分解作用을 받게 되며 특히, 貯藏蛋白質은 new protein의 合成을 위해 蛋白質 分解酵素(protease, peptidase)의 作用으로 amino acid나 加溶性의 底分子物로 分解되어⁵⁾, 生長部의 窒素源으로 提供된다고 알려져 있다.

땅콩 種子는 成熟段階別로 non-arachin(albumin)은 성숙초기에 貯藏되고, 主貯藏蛋白質인 arachin(globulin)은 성숙후기에 급속히 合成된다^{1,2,15)}고 보고하였으며 또한, 성숙후기에 蓄積되는 arachin은 6個의 subunit로 구성되며, 개개의 蓄

* 慶北大學校 農學科(Dept. of Agronomy, Kyungpook Nat'l University, Taegu 702-701, Korea)

〈94. 9. 14 接受〉

積이 아닌 arachin complex로蓄積된다¹⁴⁻¹⁶⁾고 보고되어 있다.

本實驗은筆者 등이 땅콩의品種間 protein pattern差異를調查한研究에서,相異한蛋白質pattern을보인두品種 대광, 남대를供試하여發芽過程中的reducing, nonreducing 조건을통해主貯藏蛋白質의構造的特性과量的變化를調查함으로써,種子發芽와貯藏蛋白質의代謝過程을理解하는데基礎資料를마련코자實施하였던바약간의結果를얻었기에報告하는바이다.

材料 및 方法

本實驗에供試된땅콩品种, 남대와 대광은 1992년에嶺南作物試驗場圃場品种보존구에서生產된것을分讓받아 사용하였다.

種子發芽는粒種이비슷한優良種子를 선별하여 $28 \pm 1^{\circ}\text{C}$ 의incubator에置床하였으며 남대 및 대광品种의置床種子를日數別(0, 1, 2, 3, 4, 5日), 24hr 간격으로取하여子葉部와胚軸部로分離하여貯藏蛋白質含量을調查하고자各各의脫脂肪試料10mg에extract buffer(62.5 mM Tris-HCl, 2% SDS)1ml를加하여95°C 항온수조에서5분간boiling하여放置한後, 13,000rpm으로30분간遠心分離하여蛋白質을추출한다음上燈液을30μl를取하여Lowry方法^[11]으로蛋白質含量을測定하였으며,標準曲線은BSA(Bovin Serum Albumin)를사용하여550nm에서흡광도를測定하여求하였다.

한편發芽詩貯藏蛋白質의 패턴을調節하기위해脫脂肪試料5mg을Eppendorf tube에넣고여기에+ME(62.5mM Tris-HCl, 2% SDS, 10% Glycerol, 5% β -Mercaptoethanol, 0.002% BPB, pH 6.8), -ME(62.5mM Tris-HCl, 2% SDS, 10% Glycerol, 0.002% BPB, pH 6.8)의extract buffer0.4ml씩을가하고95°C 항온수조에서5분간boiling한다음13,000rpm(4°C)으로30분간遠心分離하여上燈液을試料하여取하였는데子葉部는10μl,胚軸部는40μl의試料를loading하였다.

SDS-PAGE는Laemmli方法^[9]에따라,polya-

crylamide농도는stacking gel이3.75%,separating gel이12.5%로사용하였고,stacking gel에서23mA,separating gel에서는30mA로전기영동하였다. 전기영동을마친gel은固定液(50% MeOH, 10% glacial acetic acid)에서1시간固定한後,染色液(0.1% coomassie blue R-250, 45% MeOH, 10% glacial acetic acid)에12시간染色하였으며,脫色液(30% MeOH, 10% glacial acetic acid)으로반복해서수회脫色하였다.主要band(arachin, new protein)의定量은20μl를loading하여Ballag의方法^[3]에따랐다.

結果 및 考察

땅콩種子의貯藏蛋白質pattern은品种間큰差異를보이고있으므로,發芽過程에서이들貯藏蛋白質의변화를調查하고자發芽種子의吸水量,加溶性蛋白質의含量,貯藏蛋白質의pattern등을調查하였다.

1. 땅콩發芽時含水率變化

땅콩의貯藏蛋白質pattern에서뚜렷한差異를보인남대와대광品种을대상으로置床1일부터5일까지의種子를子葉部와胚軸部로分離하여각각生體中과乾燥重을測定한後,含水率을算出하였던바表1에서와같이남대와대광두品种間에서子葉部에대한含水率의變化는거의비슷하였으며,胚軸部에서는2일과3일에남대가75.0%,

Table 1. Changes of water content of peanut cultivar during germination (Unit: %)

Cultivar		Day after incubation				
		0	1	2	3	4
Namdae	Cot. ¹⁾	7.60	27.93	31.71	42.64	47.22
	Emb. ²⁾	20.00	55.00	75.00	89.10	89.79
	Int. ³⁾	8.13	28.86	36.14	54.96	65.30
Daekwang	Cot.	7.87	27.86	31.64	42.58	47.18
	Emb.	20.00	55.29	66.00	83.52	89.55
	Int.	8.15	28.29	33.42	50.85	62.13

¹⁾ Cot. : Cotyledon ²⁾ Emb. : Embryonic axis

³⁾ Int. : Intact plant

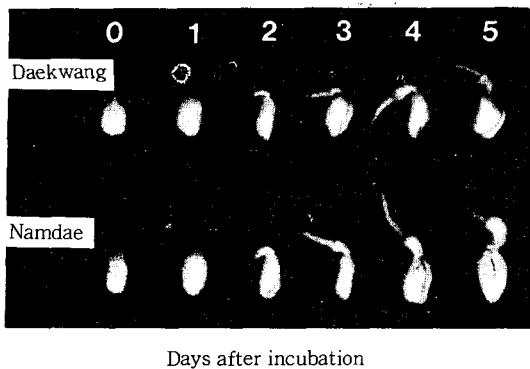


Fig. 1. Growth and development of dark-grown seedlings of Namdae and Daekwang cultivars.

89.10%이고, 대광이 66.0%, 83.5%로서 남대가多少 높은 含量을 나타내었다. 이러한結果는 남대가 대광보다는 약간 빠른 胚軸部의 生長을 이루는 것으로 인정되어지며, 金⁸⁾ 等은 GA와 BA 處理濃度가 옥수수의 發芽와 胚乳의 養分消藏에 미치는 影響에서 發芽種子의 吸水量 變化는 각 處理區에 따른 發芽時期와 관계되고, control區에서 置床 5日에 64%의 含水率을 나타냈다는 報告와 거의 비슷한 傾向을 나타냈다.

2. 發芽中 可溶性 蛋白質의 含量

發芽中の 남대 및 대광 品質의 子葉部의 可溶性 蛋白質의 含量은 그림 2에서 보는 바와 같이 品種에 관계없이 減少하는 傾向이었으며, 子葉部보다 胚軸部의 蛋白質 含量이 發芽가 진행됨에 따라 급속히 減少하여 置床 後 3日째에는 10%까지 감소한 반면에 子葉部는 5日째 調査에서도 30%정도의 含量을 유지하고 있었으며, 品種間 發芽中の 蛋白質 含量의 變化는 큰 差異가 없이 子葉部와 胚軸部에서 거의 同一한 傾向을 나타내었다.

3. 發芽中の arachin과 new protein의 含量變化

發芽中 땅콩種子의 貯藏蛋白質인 Arachin과 새로이生成되는 蛋白質의 含量은 그림 3과 같다. 남대와 대광 두 品種의 子葉部에서 arachin band group는 吸水前에 남대가 0.370, 대광이 0.364로서 three-band type를 이루는 남대가 약간 높은

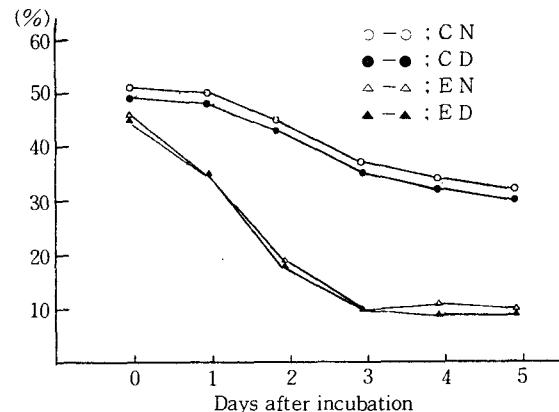


Fig. 2. Protein content of defatted meals of two peanut cultivars during germination.

CN: Cotyledon of Namdae, CD: Cotyledon of Daekwang, EN: Embryonic axis of Namdae, ED: Embryonic axis of Daskwang

값을 나타냈으며, 1日에는 두 品種 모두 미미한 減少를 보이다가 2日에 가서 급격한 減少가 시작되어 3日에서는 가장 큰 幅으로 減少되어 각각 0.086, 0.094의 값을 나타내었다. 胚軸部에서도 吸水前에 남대와 대광이 각각 0.328, 0.306으로서 남대가 높은 값을 보였으나, 子葉部에 비해 약간 낮은 값을 나타내었지만, 輪殼 빠른 감소를 보여 置床 後 2日째 調査에서는 測定할 수 없을 정도로 낮은 수준이었다.

반면에 new protein band는 子葉部에 있어서 3日까지는 顯著한 增加를 보여 남대가 0.136, 대광이 0.138로서 가장 높은 값을 나타냈고 4日부터는 緩慢하게 減少되었다. 胚軸部에서도 子葉部와 같은 傾向을 보였으나 2日頃에 최고 값을 나타내었고, 3日에는 거의 消失되어 測定되지 않았다. 發芽中の 아주까리 種子에서 crystalloid protein은 發芽 48時間內에 低分子는 아주 서서히 일어남으로써 發芽 後에도 相當量 남아 있어 蛋白質 種類間에 差異를 보였다고 하였다³⁶⁾.

4. 發芽中 貯藏蛋白質의 pattern

Arachin type이 相異한 남대와 대광 品種을 대상으로 發芽中인 種子의 子葉部와 胚軸部에 대하-

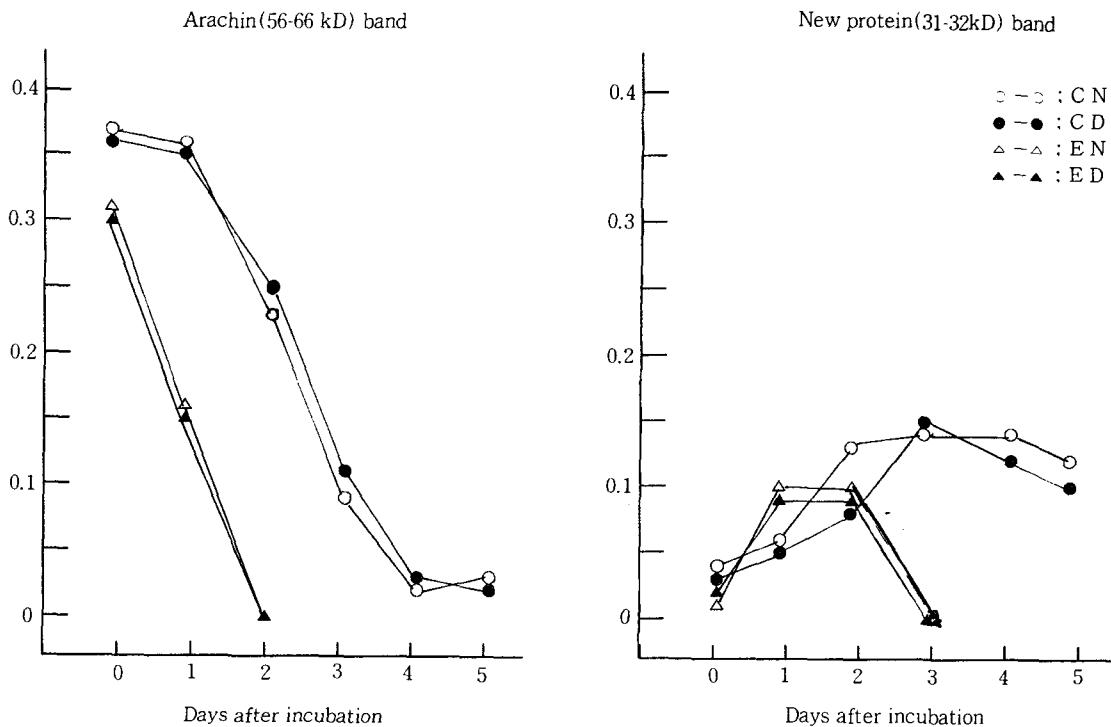


Fig. 3. Amount of dye (Coomassie Blue R-250) from stained protein bands on non-reducing gel (-ME).
 CN : Cotyledon of Namdae, CD : Cotyledon of Daekwang
 EN : Embryonic axis of Namdae, ED : Embryonic axis of Daskwang

여 貯藏蛋白質의 pattern 變化를 調査하였다.

發芽中 子葉部의 貯藏蛋白質은 品種에 관계없이 66kD의 conarachin과 43, 40 또는 35.5 kD의 arachin subunits는 發芽가 진행됨에 따라 顯著하게 지속적인 감소를 나타내었고, 21.5~23.5 kD의 arachin subunits는 置床 5日까지 緩慢한 감소를 보였으며, 23.7kD의 band는 3日頃에 消失된 반면에 같은 時期에 21.7 kD의 새로운 band가 形成되었다. arachin 이외의蛋白質들은 發芽가 진행됨에 따라 점차 감소되어 3日頃에 거의 消失되었고, 16 kD 以下의 low polypeptides들은 1日째부터 顯著한 증가를 보이면서 14.2 kD 부근의 뚜렷한 새로운 band가 形成되었다(그림 4参照).

일반적으로 種子의 貯藏物質들은 水分을 吸水함으로써 加水分解酵素에 의하여 급격한 分解作用을 받게 되며, 특히 貯藏蛋白質은 new protein의 合成을 위해 蛋白質 分解酵素(protein, peptidase)

의 作用으로 amino acid나 可溶性의 低分子物로 分解되어, 生長部의 窒素源으로 提供된다고 알려져 있는데 땅콩 種子의 發芽過程中에 arachin group이나 subunits 間의 分解속도는 多少 差異가 있었으며, 品種間에는 큰 差異가 없었다.

아주까리 種子는 crystalloid protein과 lectins로 構成되어 있는데 種子의 吸水가 시작되면 crystalloid protein은 吸水後 12~18時間內에 加水分解가 거의 完了되어 遊離아미노산은 일정한 증가를 보였으며 반면, lectins의 경우에는 加水分解作用이 매우 느리게 일어나는데 이것은 發芽 以後의 初期 幼苗期 동안에 중요한 營養的 役割을 수행할 것이라고 한 보고^{4,6,7)}로 미루어 보아 發芽中의 貯藏蛋白質의 分解는 蛋白質의 종류에 따라서 달음을 알 수 있다.

한편 β -mercaptoethanol을 處理하지 않은 區에서는 arachin이 현저하게 감소됨에 따라 31~32

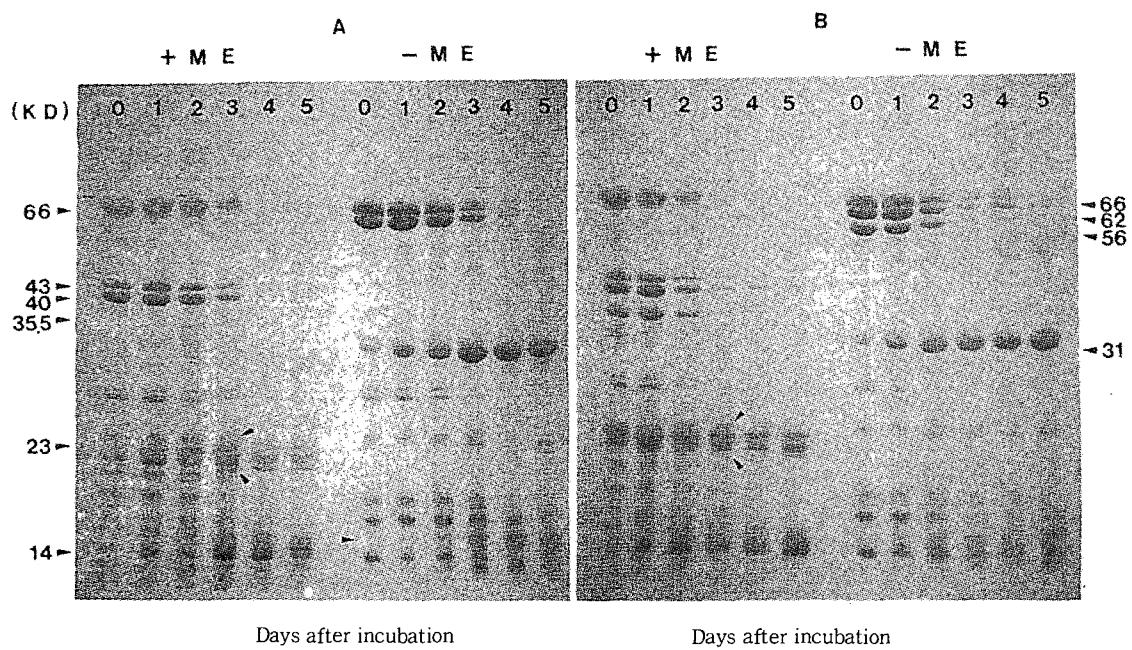


Fig. 4. SDS-PAGE profiles in cotyledons of Namdae and Daekwang in the presence and absence of β -mercaptoethanol during germination.
A: Daekwang B: Namdae ME: β -mercaptoethanol

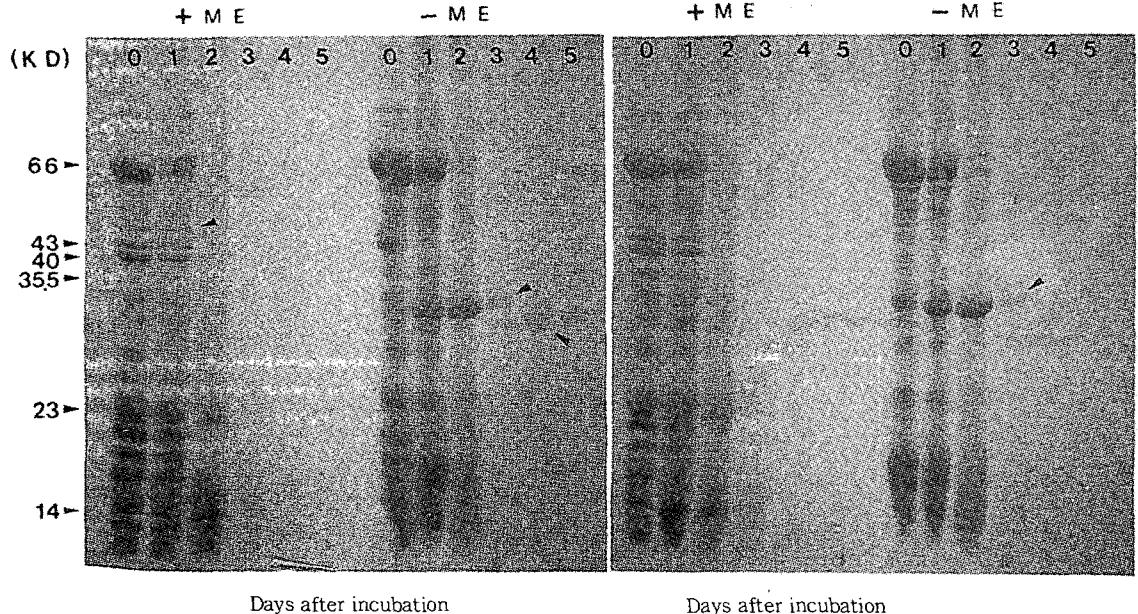


Fig. 5. SDS-PAGE profiles in embryonic axis of Namdae and Daekwang in the presence and absence of β -mercaptoethanol during germination.
A: Daekwang B: Namdae ME: β -mercaptoethanol

kD의 band는 1日째부터 顯著한 量的증가를 나타내었다. 대광에서는 2日頃부터 16kD의 새로운 band를 形成하였으나, 남대에서는 나타나지 않는 差異를 보였다(그림 4). 以上의 結果에서 β -mercaptoethanol의 處理와 無處理를 비교함으로써 31~32kD의 new protein band는 21.5~23.0kD와 14~15kD의 low polypeptides와 S=S 結合을 이루고 있음을 알 수 있었다.

發芽中 胚軸部(embryonic axis)의 貯藏蛋白質의 變化는 그림 5에서 보는 바와 같이 子葉部의 pattern과 類似하였으나 conarachin non-arachin은 상대적으로 많은 量을 이루었고, 특히 대광에서는 子葉部에서 볼 수 없었던 50kD band가 β -mercaptoethanol 處理區에서 타나내었다. 加水分解 pattern은 子葉部에서 일치하였으나 arachin은 2日頃에 거의 消失되었으며, 반면에 β -mercaptoethanol을 處理하지 않은 區에서는 3日에 32.5kD, 4日과 5日에 29.5kD의 여린 band를 나타내었다. 따라서 成熟 種子에서 胚軸部의 蛋白質은 種子가 吸水함에 따라 급속히 分解되어 子葉部의 主要 貯藏蛋白質이 본격적인 分解移動 前에 發芽에 필요한 물질을 供給하는 것으로 여겨진다.

摘 要

명종 品種에 있어서 種子發芽 동안에 蛋白質의 含量 및 pattern(subunits)의 變化를 調査하였던 바 다음과 같은 結果를 얻었다.

명종의 貯藏蛋白質 패턴이 다른 남대와 대광의 子葉部에 대한 含水率의 變化는 거의 비슷하였으나 胚軸部에서는 置床 2日과 3日에 남대가 75.0%, 89.1%였고, 대광이 66.0%, 83.5%로서 남대가 多少 높은 含量를 나타내었다. 可溶性 蛋白質의 含量變化는 남대와 대광 두 品種 供히 子葉部에서는 2~3日, 胚軸部에서는 置床 1~2日 사이에 顯著히 감소되었으며, 置床 5日에 子葉部에서는 28~29%, 胚軸部에서는 10%의 含量를 나타내었다.

남대와 대광 두 品種의 arachin의 含量은 子葉部, 胚軸部에서 모두 남대 品種이 높은 값을 나타내었고, 發芽 동안에 生成된 new protein은 子葉

部에서 3日, 胚軸部에서 2日에 最高量을 보였다. arachin type이 相異한 남대와 대광 品種에서 發芽동안에 대광의 子葉部에서만 置床 2日頃부터 16kD의 band를 나타내었다.

發芽가 진행됨에 따라 남대와 대광 品種의 子葉部에서는 66, 43, 40, (35.5)kD의 subunit들이 顯著히 감소되어 置床 4日頃에 消失되었고, 21.5~23.0kD의 subunits는 緩慢한 감소로 유지되었으며, 14~16kD의 low polypeptides는 점차 증가를 나타내었다.

또한, 胚軸部에서도 置床 2日 동안에 子葉部와 같은 경향을 나타내었다.

參 考 文 獻

1. Basha, S.M., Cherry, J.P., and Young, C. T. 1976. Changes in free amino acids, carbohydrates and protein of maturing seeds from various peanut(*Arachis hypogaea* L.) cultivars, Cermistry, 53:586-597.
2. Beevers, L. and Poulson, R. 1972. Protein synthesis in cotyledons of *Pisum sativum* L. I. Changes in cell-free amino acid incorporation capacity during seed development and maturation, Plant Physiol., 49:476-481.
3. Bollag, D.M. and Edelstein, S.J. 1991. Protein Methods, pp. 93-116, 136-142., Wiley-Liss, New York.
4. Catsimpoolas, N., Campbell, T.G., and Meyer, E.W. 1968. Immunochemical study of changes in reserve proteins of germinating soybean seeds, Plant Physiol., 43:799-805.
5. Daussant, J., Neucere, N.J., and Conkerton, E.J. 1969. Immunochemical studies on *Arachis hypogaea* proteins with particular to the reserve proteins. II. Protein modification during germination, Plant Physiol., 44:480-484.

6. Gifford, D.J., Imerson, H.C., Thakore, E. and Bewley, J.D. 1986. Hydrolysis of crysdtalloid storage protein in caster bean endosperm during and following germination. *J.Exp. Bot.*, 37:1879-1886.
7. Kermode, A.R. and Bewley, J.D. 1986. The role of maturation drying in transition from seed development to germination, *Exp. Bot.*, 37:1887-1898.
8. 金種震, 李英燦, 金靜妍. 1990. GA와 BA 처리濃度가 옥수수(Zeamays)의 發芽와 胚乳의 養分消藏에 미치는 影響. 慶北大 農學誌. 8:1~8.
9. Laemmli, U.K. 1970. Cleavage of structural protein during the assembly of the head of bacteriophage T4, *Nature*, 227:680-685.
10. 李正日, 朴喜運, 姜光熙, 金基駿. 1990. 땅콩品種의 蛋白質含量과 아미노산 組成, *韓作誌.*, 35(5):424-439.
11. Lowry, O.H., Rosebrough, N.J., Farr, A. L. and randall, R.J. 1951, Protein measerment with the Folin-phenol reagent, *J. Biol. Chem.*, 193: 265-275.
12. Tai, Y.P. and Young, C.T. 1974. Variation in protein percentage in different proteins of peanut cotyledons, *Crop.*, 14: 227~229.
13. Yamada, T., Aibara, S., and Morita, Y. 1979. Dissociation-association behavior of arachin between dimeric and monomeric forms, *Agric. Biol. Chem.*, 43: 2549-2556.
14. Yamada, T., Aibara, S., and Morita, Y. 1979. Isolation and some properties of arachin subunits, *Agric. Biol. Chem.*, 43: 2563-2566.
15. Yamada, T., Aibara, S., and Morita, Y. 1980. Accumulation pattern of arachin and its subunit in maturation of groundnut seed, *Plant & Cell Physiol.*, 21:1217-1226.
16. Youle, R.J. and Huang, A.H.C. 1976. Protein bodies from the endosperm of caster bean; Subfractionation, protein components, lectins, and changes during germination, *Plant Physiol.*, 58:703-709.