

*Saccharomyces uvarum*의 배양시기에 따른 여러가지 인산화합물의 함량에 미치는 IAA의 效果

李 鍾 三 · 趙 善 姬

(誠信女子大學 生物學科)

Effect of indole acetic acid on the contents of various phosphate compounds in the growth phase of *Saccharomyces uvarum*

LEE, Chong-Sam. San-Hee CHO

(Department of Biology, Sungshin Women's University)

ABSTRACT

In order to interpret the effect of IAA on the phosphate metabolism and biosynthesis of organic compounds, *Saccharomyces uvarum* were cultured in the media treated with various concentration of IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M). Sampling at the beginning and intervals of culture, yeast cells fractionated were traced the contents of inorganic phosphate and organic compounds of various fractions.

1. Growth of *Saccharomyces uvarum* were enhanced by IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M) and phosphate contents in DNA and RNA fractions treated with IAA were accelerated 2.3 times and 2 times in comparison with those of control.

2. Amounts of poly-P“A” and poly-P“B” were increased but poly-P“C” decreased during the culture. Therefore, it is considered that poly-P“C” play on most important role as a phosphate pool.

3. It is suggested that because phosphate contents in DNA, protein and lipid fractions increased, inorganic phosphates required their biosynthesis were transferred from polyphosphate and on the other hand, inorganic phosphates required RNA were transferred from phosphates in cytoplasm, because these increased slowly during the culture.

4. Alkali-labile protein were accelerated by IAA and alkali stable protein only were inhibited by 10^{-7} M IAA. Contents of carbohydrate in acid soluble fraction and alkali insoluble fraction were enhanced by IAA while, ethanol: ether soluble fraction was induced by 10^{-5} M IAA in comparison with those control.

I. 緒 論

IAA가 核酸合成(Cherry, 1973)과 酸素活成(Kasamo, 1973) 및 細胞伸張(Edward, 1978), 組織培養(Bekker 등 1976)에 影響을 미치며 caul

onema 細胞의 分化에 따른 호르몬 調節(Johri, 1973) 등, 生長素와 細胞 物質代謝 간의 相互作用에 관하여 여러 분야에서 研究가 이미 상당히 이루어졌다.

또한 Masuda 등(1967)은 oat 子葉草, Cline 등(1973)은 *avena* 子葉草에서, IAA가 核酸合

에 미치는 효과를, 蔡(1972)는 *Chlorella* 세포에서, 李(1980)는 시금치에서分離한葉綠體의 磷酸代謝와 有機物 生合成에 미치는 IAA의 효과를 究明하였다. 한편 Yanagishima와 Masuda (1965)는 IAA에 의한 酵母細胞의 孢子形成과 細胞길이의 變形產物을 報告한 바 있다. 그러나 酵母細胞의 磷酸代謝 및 이들 細胞가 體物質을 形成하는데 있어서 IAA가 어떤 作用을 하는가에 대해서는 아직까지 아무런 報告가 없었다.

本 研究에서는 酵母細胞를, 여러가지 濃度別($10^{-3}M$, $10^{-5}M$, $10^{-7}M$)로 IAA를 處理한 培地에 接種 培養시킨 後, 培養期間中 IAA가 酵母細胞의 代謝過程에 미치는 效果, 특히 無機磷酸의 轉換課程을 폴리磷酸을 中心으로 解析하고자 한다.

II. 材料 및 方法

1. 酵母細胞의 培養

最少 培地인 knopp 씨 培地($Ca(NO_3)_2$, KH_2PO_4 , $MgSO_4 \cdot 7H_2O$, KCl , $FeCl_3$, 3% glucose)에 IAA를 $10^{-3}M$, $10^{-5}M$, $10^{-7}M$ 등 濃度別로 處理하여 pH 4.5로 調節한 後 酵母細胞인 *Saccharomyces uvarum*을 接種하여 10日間 $30^\circ C$ 에서 震蕩培養(130 cycle/min)시켰다.

2. 磷酸化合物의 分劃操作

接種 後 培養初와 培養 中間期에 一定量의 細胞를 收穫하여 5,000rpm에서 5分間 遠心分離시켜 培地를 除去한 後 0.4M saline 溶液으로 2回 洗滌하였다. 洗滌된 細胞는 李(1964)와 李(1976)가 使用한 方法을 병행하여 分劃하였는데, 核酸은 Schmidt와 Thannhauser(1945)의 方法에 따라 分離하였고, 無機폴리磷酸은 Miyachi와 Tamiya(1961)의 方法을 使用하여 分離하였다. 그 處理 順序는 다음과 같다.

- (I) 5% PCA로 2回 (30分, 15分)
- (II) 95%, 75% ethanol로 各各 1回
- (III) hot ethanol: ether (3:1)로 3~4回
- (IV) cold 10% KOH로 pH 9로 調節하여 2回 (1時間, 30分)
- (V) 0.5N KOH로 $37^\circ C$ 에서 16~18時間 處理하여 沈澱物을 分離하고
- (VI) 上澄液을 5% PCA로 中和하여 無機폴리

磷酸을 共沈시키고

(VII) 上澄液에 5% PCA를 同量 넣은 後(最終濃度 2.5%)

(VIII) 沈澱된 DNA 蛋白을 5% PCA로 溶解시켜 $100^\circ C$ 에서 15分間 加熱하여 蛋白質을 沈澱시켰다.

3. 分 析

(1) 磷酸의 定量

各 分劃의 磷酸化合物은 semimicrokjeldahl flask 內에서 5N H_2SO_4 로 加水分解시켜 얻어진 無機磷酸의 量을 Fiske와 Subbarow 方法(1925)으로 測定하였다.

① 酸可溶性 分劃

酸可溶性 total-P; 操作 (I)의 上澄液을 semimicrokjeldahl flask 內에서 加水分解시켜 遊離된 無機磷酸의 量을 定量하였다.

orthophosphate; Berenblum과 Chain (1938)의 方法에 따라 操作 (I)에서 얻은 上澄液에 H_2SO_4 (最終濃度 0.1N)와 ammonium molybdate(最終濃度 0.0016M) 및 isobutanol을 加하여 세게 흔든 다음, isobutanol 層을 取하여 無機磷酸의 量을 測定하였다.

nucleotide labile phosphate; Crane과 Lipman 方法(1953)에 따라 操作(I)에서 얻은 上澄液에 charcoal을 加하여 흔들어 준 後, $0^\circ C$ 에서 30分 동안 吸着시킨 다음 遠心分離하여 沈澱物에 H_2SO_4 (最終濃度 1N)를 加하여 $100^\circ C$ 에서 10分間 加熱한 後 遠心分離시켜 얻어진 上澄液을 取하여 無機磷酸의 量을 測定하였다.

② 폴리磷酸의 分劃

酸可溶性 폴리磷酸 "A" (poly-P "A"); 操作 (I)에서 얻은 上澄液에 3% metaphosphate를 carrier로 加하고 pH 4.0으로 調節하여 acetate buffer (pH 4.0)와 진한 $Ba(NO_3)_2$ 溶液을 넣고 $5^\circ C$ 에서 하루 밤을 維持시킨 後 形成된 沈澱物을 遠心分離하여 1N HCl에 溶解시킨 다음 semimicrokjeldahl flask 內에서 加水分解시켜 얻어진 無機磷酸의 量을 測定하였다.

酸不溶性 폴리磷酸 "B" (poly-P "B")와 폴리磷酸 "C" (poly-P "C"), 操作 (IV)에서 얻은 上澄液을 폴리磷酸 "B", 操作 (VII)에서 얻은 沈澱物을 폴리磷酸 "C"로 보고 이들 各 分劃에 H_2SO_4

(最終濃度, 1N)를 加하여 10分間 加熱하여 加水 分解된 無機磷酸의 量을 測定하였다.

③ 磷脂質(phospholipid); 操作 (II)와 (III)에서 얻은 上澄液을 少量 取하여 semimicrokjeldahl flask 內에서 可水分解시켜 얻어진 無機磷酸의 量을 定量하였다.

④ RNA 및 DNA; 操作 (VII) 및 (VIII)에서 얻은 上澄液을 RNA, DNA 로 보고 이들중 少量을 取하여 semimicrokjeldahl flask 內에서 加水 分解시켜 얻어진 無機磷酸의 量을 測定하였고, 이들의 紫外部 吸收度를 Beckman spectrophotometer 로 測定하여 比較하였다.

⑤ 燐蛋白質(protein-P); 操作 (VIII)에서 얻은 沈澱物을 1N H₂SO₄로 溶解시킨 다음 semimicrokjeldahl flask 內에 넣고 加水分解하여 얻어진 無機磷酸의 量을 定量하였다.

(2) 蛋白質과 炭水化物の 定量

蛋白質; 操作 (I)에서 얻은 上澄液을 遊離아미노산, 操作 (VII)에서의 上澄液을 alkali-labile protein, 沈澱物을 alkali-stable protein 으로 보고 ninhydrin 反應(Troll과 Cannon, 1953)을 利用하여 蛋白質의 含量을 定量하였다.

炭水化物; 操作 (I)에서 얻은 酸可溶性 分劃, 操作 (II)와 (III)에서 얻은 脂溶性 分劃, 操作 (V)에서 얻은 alkali 不溶性 分劃에 들어 있는 炭水化物的 含量變化를 anthron 反應(Scott와 Melvin, 1953)으로 추적하였다.

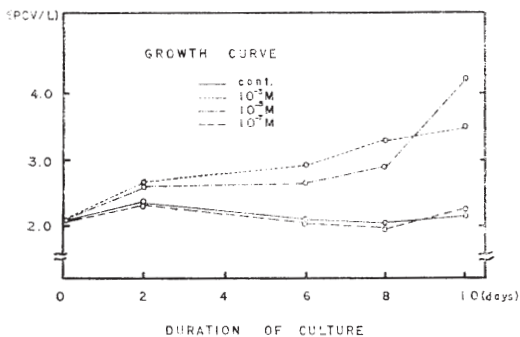


Fig. 1. Growth of yeast cells treated with IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M) during the culture.

III. 結果 및 考察

1. IAA 處理에 따른 酵母細胞의 生長 變化

IAA 를 濃度別로 處理한 培地에서 培養시킨, 酵母細胞의 生長을 Fig. 1에 表示하였다. Fig. 1에서 보는 바와 같이 10^{-3} M과 10^{-5} M IAA 處理區만이 對照區보다 生長이 促進되었고, 10^{-7} M은 對照區와 比較하여 별다른 變化를 나타내지 않았다.

이와같이 酵母細胞는 10^{-3} M과 10^{-5} M IAA 處理區가 對照區에 비하여 현저한 生長 促進效果를 나타내는 것으로 보아 單細胞 微細綠藻類인 *Chlorella* 細胞 (蔡, 1972)에서와 같이 비슷한 生長 促進效果를 보여준다고 생각된다.

2. 酵母細胞의 各種 磷酸化合物과 有機物 含量 變化

各種 磷酸化合物에 含有되어 있는 無機磷酸의 含量과 核酸의 紫外部 吸收值를 Table 1에, 蛋白質을 Table 2에, 炭水化物を Table 3에 表示하였다.

(1) 酸可溶性 磷酸化合物과 磷脂質의 量的 動態

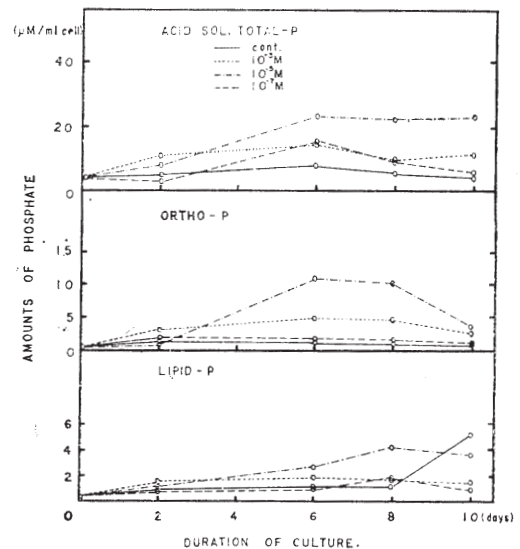


Fig. 2. Changes in amounts of total-P in the acid soluble fraction, ortho-P fraction and lipid-P fraction of yeast cells treated with IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M) during the culture.

Table 1. Amounts of total-P in each fraction of yeast cells during the culture.

Sample	Duration of culture (days)	Control ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)	UV-absorbancy at 260m μ				10 ⁻⁵ M IAA (O.D.)	10 ⁻⁷ M IAA (O.D.)
			10 ⁻³ M IAA ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)	10 ⁻⁵ M IAA ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)	10 ⁻⁷ M IAA ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)	Control (O.D.)		
Acid soluble total-P	0	12.096	12.096	12.096	12.096			
	2	12.391	15.552	14.105	11.544			
	6	14.167	17.424	21.781	17.590			
	8	13.056	15.274	21.408	14.862			
	10	12.312	15.908	21.468	12.562			
Ortho-P	0	0.512	0.512	0.512	0.521			
	2	1.195	3.169	1.007	1.304			
	6	1.265	4.971	11.132	1.939			
	8	0.989	4.403	10.312	1.798			
	10	0.408	2.390	3.831	0.829			
Nucleotide labile-P	0	0.174	0.174	0.174	0.174			
	2	0.300	0.554	3.078	0.240			
	6	0.122	1.205	0.649	0.171			
	8	0.158	0.774	1.096	0.405			
	10	0.539	0.727	1.071	0.251			
Poly-P "A"	0	2.609	2.609	2.609	2.609			
	2	6.262	7.653	6.191	4.900			
	6	5.746	7.786	5.817	7.624			
	8	4.442	8.517	5.013	8.906			
	10	1.843	6.808	3.128	5.922			
Lipid-P	0	0.419	0.419	0.419	0.419			
	2	0.965	1.562	1.069	0.800			
	6	1.208	1.883	2.693	1.027			
	8	1.152	1.640	4.270	1.650			
	10	5.164	1.528	3.618	0.902			
Poly-P "B"	0	0.483	0.483	0.483	0.483			
	2	2.065	2.409	2.541	1.977			
	6	2.471	3.256	2.916	2.799			
	8	2.877	3.272	3.725	4.216			
	10	1.298	3.033	5.995	2.891			
Poly-P "C"	0	0.400	0.400	0.400	0.400			
	2	0.266	0.733	0.467	0.589			
	6	0.272	0.677	0.453	0.871			
	8	0.286	0.744	0.495	0.635			
	10	0.300	0.465	0.536	1.014			
RNA-P	0	0.818	0.818	0.818	0.818	0.963	0.963	0.963
	2	1.717	1.857	2.437	1.385	1.026	1.362	1.119
	6	0.572	2.802	2.282	1.897	0.509	2.224	1.124
	8	0.907	1.666	1.830	1.703	0.522	1.893	1.072
	10	0.360	0.766	6.047	1.144	1.501	1.902	2.048
DNA-P	0	0.277	0.277	0.277	0.277	0.293	0.293	0.293
	2	0.266	1.040	0.369	0.507	0.230	0.360	0.313
	6	0.272	0.857	0.878	0.375	0.156	0.375	0.689
	8	0.267	0.521	0.713	1.438	0.104	0.157	0.629
	10	0.450	0.905	0.764	0.218	0.283	0.586	1.220
Protein-P	0	0.207	0.207	0.207	0.207			
	2	0.755	0.383	0.553	0.737			
	6	0.414	0.419	0.536	0.308			
	8	0.580	0.520	0.105	0.194			
	10	0.119	0.482	0.200	0.273			

酸可溶性 分割의 total-P 와 ortho-P, 그리고 磷脂質의 量的 動態를 Fig. 2에 表示하였다.

Fig. 2에서 보는 바와 같이 酸可溶性 分割의 total-P는 IAA 處理區가 對照區보다 增加를 나타내었고, 특히 10^{-5} M IAA 處理區에서는 培養 中間期부터 培養 末期까지 顯저한 促進效果를 보여주었다.

ortho-P와 磷脂質의 無機磷酸의 含量 變化를 보면, 10^{-3} M, 10^{-5} M IAA 處理區는 培養期間 동안 계속하여 完滿한 增加를 나타내었으나, 10^{-7} M IAA 處理區는 對照區와 比較하여 뚜렷한 增減을 찾아 볼 수 없었다.

李(1964)는 *Chlorella* 細胞에서, 李(1976)는 示금치에서 分離한 葉綠體에서, 脂質 合成時 必要한 無機磷酸이 無機 폴리磷酸으로 부터 導入된다고 밝힌 바 있다. 本 實驗에서도 磷脂質의 含量이 培養期間 동안 增加함으로 보아 이들의 意見과 잘 부합된다고 생각된다. 또한 IAA 處理에 따른 磷脂質의 含量 增加에 關하여 蔡(1972)는 *Chlorella* 細胞에서, 10^{-5} M IAA 處理區가 磷脂質 合成에 促進效果를 보여준다고 밝혔는데, 酵母細胞에서도 IAA에 의하여, 특히 10^{-3} M과 10^{-5} M IAA 處理區에서 磷脂質 合成에 促進效果를 주는 것을 觀察할 수 있었다.

(2) 核酸含量的 變化

RNA, DNA 및 nucleotide labile-P의 含量과 DNA, RNA 紫外部 吸收值의 變化는 Fig. 3과 Fig. 4에 表示하였다.

Fig. 3과 Fig. 4에서 보는 바와 같이 RNA 및 DNA 分割의 total-P와 紫外部 吸收值에서, 對照區는 培養期間 동안 별다른 變化가 없었으나, IAA 處理區는 對照區에 비하여 이들 分割에 含有되어 있는 無機磷酸의 含量이 DNA가 2, 3배, RNA가 2배 增加하였다. 그리고 nucleotide labile-P는 培養期間 동안 서서히 增加를 나타내었다.

Fan과 MacLachlan(1967)은 완두 芽生에 IAA를 處理하면 RNA는 3배, DNA는 2배 정도 增加한다고 하였으며, Masuda와 Kamisaka(1969)는 IAA가 RNA 合成을 促進시킨다고 발표하였고 cellulase(Fan과 MacLachlan, 1967), hemicellulase와 β -1, 3-gulcanase(Tanimoto와 Masuda, 1968) 그리고 peroxidase(Galston 등, 1968)

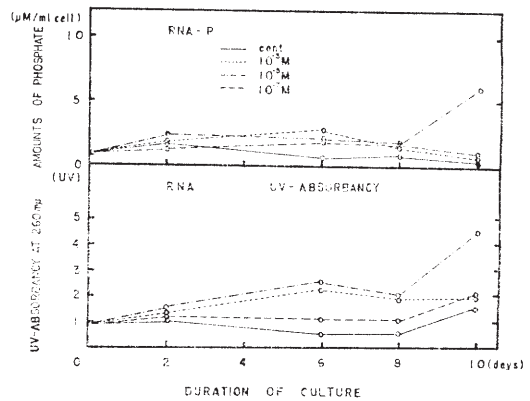


Fig. 3. Changes in amounts of total-P and UV-absorbing material in the RNA fraction of yeast cells treated with IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M) during the culture.

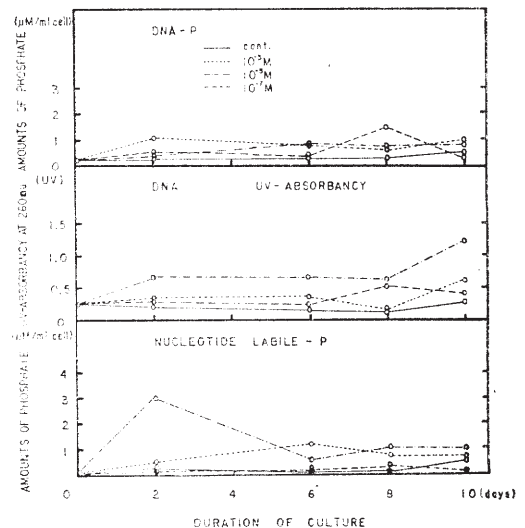


Fig. 4. Changes in amounts of total-P in the fraction of DNA and nucleotide labile-P and amount of UV-absorbing material in the DNA fraction of yeast cells treated with IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M) during the culture.

등의 酵素合成을 IAA가 調節하며 이들 酵素가 mRNA와 相互聯關하여 核酸合成을 促進한다고 밝혔다. Cherry (1973)는 IAA가 plasma membrane과 protein factor를 서로 作用시켜 RNA polymerase의 活性을 促進함으로 mRNA를 合成하게 한다고 報告하였다. 또한 Esnault(1968)는 tRNA 合成이 IAA에 의하여 促進된다는 報告등과 같이 IAA에 의한 RNA 合成의 促進에 關한 研究가 많이 發表되었다.

本 研究에서도 RNA와 DNA의 含量이 IAA

에 의하여促進됨은 이들의意見에 부합되는結果라고 생각된다.

한편 Nihei(1957), Miyachi와Tamiya (1961) 등은 *Chlorella* 細胞에서, RNA가合成될 때 필요한無機磷酸을細胞 밖의培地로부터取하고 DNA合成에 필요한磷酸은細胞內的 phosphate pool인無機폴리磷酸으로부터導入되어形成된다고 하였는데, 本 研究의結果에 의하면 RNA의 total-P가培養末期까지完만한增加를 보여준 것으로 보아 RNA合成時 필요한無機磷酸은外部環境에 있는無機磷酸이導入되어形成되며, DNA分割의 total-P는量的增加는적으나培養末期에增加를 보여준 것은DNA가合成될 때使用되는磷酸은細胞內에存在하고 있는 phosphate pool인 폴리磷酸으로부터無機磷이轉換된다고 생각된다. 이와같은結果는 Nihei(1957), Miyachi와 Tamiya(1961)인 見解와도一致된다.

(3) 폴리磷酸的消長關係

酸可溶性 폴리磷酸과 酸不溶性 폴리磷酸的消長關係를 Fig. 5에表示하였다.

對照區에서 poly-P "A"와 poly-P "B"의含量은培養期間 동안增加하였는데, poly-P "C"의含

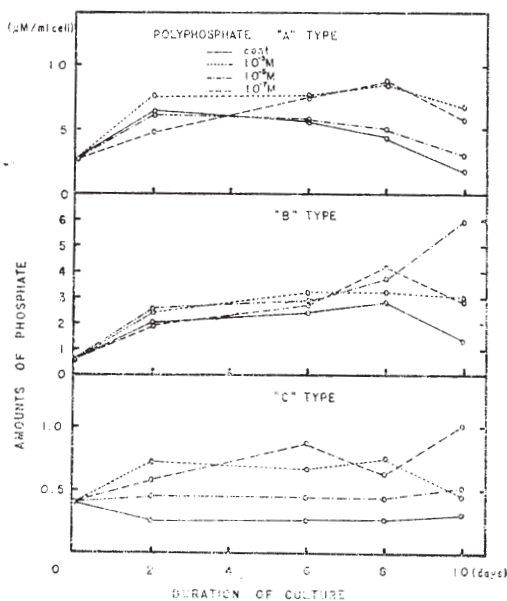


Fig. 5. Changes in amounts of total-P in the acid soluble polyphosphate fraction and acid insoluble polyphosphate fraction of yeast cells treated with IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M) during the culture.

量이 점차로減少되었으며 IAA 處理區에서는 10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M에서 높은 값을 나타내었다.

Katchman等 (1955), Trevelyan等 (1956)은 폴리磷酸이細胞質內的 양이온과複合體를形成할 수 있는能力이 있기 때문에 酵素의活成,細胞의生長과分裂의調節機能을 갖는다고報告하였고, Ilan과 Gad(1968)는 *Micrococcus lysodeikticus*에서 폴리磷酸이 logarithmic phase동안 축적되었다가, stationary phase 동안 점차로消耗된다고 밝혔다. 또한 세척된細胞의 starvation 동안 外部環境條件에서의 P-source 缺乏으로 인하여代謝課程 중에 폴리磷酸 과립이 쓰인다고 하였다. 폴리磷酸的細胞內存在形態는 *Chlorella* 細胞에서는 poly-P "A", "B", "C" 및 "D"와 RNA-폴리磷酸複合體의存在가 밝혀졌으며, *Aerobacter aerogenes*(Harold, 1963)에서는 酸不溶性 폴리磷酸만을 소유한다고報告되었다. Widra (1959)는 鹽不溶性 폴리磷酸을, Kornberg等(1956), Lyons等 (1966)은 protein폴리磷酸複合體, Correll (1965)과 Harold(1966)등은 RNA-폴리磷酸複合體의存在를究明하였다.

本實驗에서는 *Saccharomyces uvarum*의細胞內에 세가지種類的 폴리磷酸 즉 poly-P "A" "B" "C"가存在한다는 것이確認되었다.

Spiegelman과 Kamen(1947)은 酵母細胞의生長期間 동안, stationary phase를최고치로하여 酸不溶性 폴리磷酸的量이 현저히增加함으로 보아, 새로운物質이合成되는 동안 酸不溶性 폴리磷酸과培養液에 들어있는磷 사이에 급한變化가 일어날 것이라고 추측하였다. 또한 Chantrenne(1953)는 酸不溶性 폴리磷酸이物質代謝에能動的인作用을 하며蛋白質과核酸合成에 관련한다고 제시하였다. 또한李(1964)는 *Chlorella* 細胞內에서 poly-P "B"는 poly-P "C"로 pol-P "C"는 poly-P "A"로轉換되는 것을 관찰하였고,細胞內的DNA와蛋白質의無機磷은 poly-P "B"로부터合成되어진다고 하였다.

그러나 本研究에서對照區의增減을 조사하여 보던, poly-P "A"와 poly-P "B"의含量增加에 비하여 poly-P "C"는減少한 것으로 보아 poly-P "C"는 poly-P "A"와 poly-P "B"로轉換되어磷의 저장물질로서細胞內에保存되는 것

으로 생각된다. 또한 poly-P "A"가 培養 中間期부터 完滿한 減少를 보여준 것은 이들을 構成하고 있는 無機磷酸이 體物質 構成成分으로 轉換되었기 때문이라고 짐작된다. 이와같이 poly-P "C"가 phosphate pool로서의 役割은 *Chlorella* 細胞에서의 경우와는 매우 다른 특이한 磷酸轉換 課程을 나타내는 것이며, 10^{-3} M과 10^{-5} M IAA 處理區는 對照區에 비하여 높은 含量을 나타내었으나, poly-P "A" "B" "C"에서의 增減현상은 對照區와 비슷한 傾向을 보여주었다. 그러나 10^{-7} M IAA 處理區가 poly-P "A" "B" "C"에서 계속적인 增加를 나타내는 것은 10^{-7} M IAA에 의하여 無機磷酸이 poly-P "C"에서 poly-P "A"와 poly-P "B"로 轉換되는 속도보다도 poly-P "C"로의 吸收가 빠르기 때문인 것으로 사료된다. 이러한 IAA 處理에 의한 phosphate 合成의 增加는, IAA에 의하여 phosphatase를 자극함

으로 phosphatase activity를 增加시킨다는 報告(palmer, 1970)를 뒷받침 한다고 볼 수 있다.

(4) 蛋白質의 含量 追跡

蛋白質의 total-P와 遊離아미노산, alkali-labile protein, alkali-stable protein 및 total protein의 含量 變化를 Table 2와 Fig. 6에 表示하였다.

Fig. 6에서 나타난 바와 같이 유리아미노산과 alkali-labile protein은 對照區보다 處理區의 蛋白質 含量이 增加되었고 alkali-stable protein에 있어서는 10^{-7} M IAA 處理區에서 抑制效果를 나타내었다.

10^{-7} M IAA 處理區가 無機폴리磷酸에 있어서 뚜렷한 促進效果를 나타내는데 비하여 磷蛋白質에서 對照區보다 抑制效果를 나타내는 것은 10^{-7} M IAA 處理區가 無機폴리磷酸에서 蛋白質로의 無機磷酸 轉換을 抑制하였기 때문이라고 생

Table 2. Amounts of ninhydrin reactive substance in each fraction of yeast cells during the culture.

Sample	Duration of culture(days)	Control (μ M/ml cell)	10^{-3} M IAA (μ M/ml cell)	10^{-5} M IAA (μ M/ml cell)	10^{-7} M IAA (μ M/ml cell)
Free amino acid	0	39.116	39.116	39.116	39.116
	2	12.779	33.211	32.323	34.244
	6	6.401	25.375	40.466	21.244
	8	7.731	34.044	43.613	40.397
	10	34.403	36.888	47.663	16.279
Alkali-labile protein	0	12.364	12.364	12.364	12.364
	2	1.169	14.607	34.126	0.968
	6	7.944	26.492	22.882	
	8	6.643	32.434	46.810	13.052
	10	27.816	21.928	40.105	3.163
Alkali-stable protein	0	3.294	3.294	3.294	3.294
	2	21.778	9.872	9.946	11.041
	6	12.552	31.779	10.045	13.095
	8	5.336	11.811	11.947	4.230
	10	16.755	25.843		1.991
Total protein	0	15.638	15.658	15.658	15.658
	2	22.947	4.479	44.072	12.009
	6	20.496	58.271	32.927	13.095
	8	11.979	76.024	58.757	17.282
	10	48.102	47.771	40.105	5.154

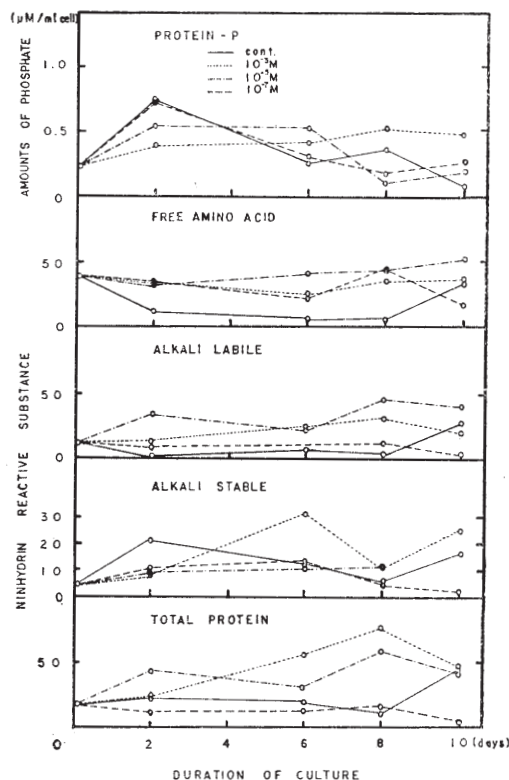


Fig. 6. Changes in amounts of ninhydrin reactive substance each fraction and total-P in the phosphoprotein of yeast cells treated with IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M) during the culture.

각된다.

유리아미노산에서 對照區의 含量이 점차減少하였고, alkali-labile protein에서는 별 增加가

없었으나, alkali-stable protein에서는 크게 增加함으로 보아 유리아미노산이 alkali-stable protein 合成에 利用되었다고 짐작된다.

Key와 Hansen (1961)은 大豆芽生에서 IAA에 의한 ^{14}C -amino acid가 蛋白質 結合을 促進시킨다고 報告하였으며, 李(1980)는 IAA에 의한 蛋白質의 合成한 促進效果를 밝혔고, 柳等(1980)은 IAA의 적정 濃度에서만 蛋白質 合成을 促進한다고 發表하였는데, 本 研究에서도 IAA處理에 의한 적정 濃度인 10^{-3} M과 10^{-5} M에서 蛋白質 合成이 增加함을 확인할 수 있었다.

(5) 炭水化物的 含量 變化

炭水化物的 含量 變化를 Table 3과 Fig. 7에 表示하였다.

Fig. 7에서 보는 바와 같이 酸可溶性 分劃區에서, 對照區는 培養期間 동안 含量의 別다른 變化가 없었으나, IAA 處理區는 뚜렷한 增加를 나타내었으며, 脂溶性 分劃區에서는 10^{-5} M에서 抑制效果를 볼 수 있었다.

IAA 處理區에서 total carbohydrate의 炭水化物 含量 增加는 IAA가 cellulase 活性을 促進시킴으로 炭水化物 合成을 增加시킨다는 報告(Fan과 Maclachlan, 1967)를 뒷받침 한다. 또한 呼吸에 利用되는 糖의 일부가 脂質에 있는 糖으로 부터 轉換되어 物質代謝에 參與하는데, 이때 糖의 轉換을 IAA가 促進시킨다는 報告가 있으며 (Van Hove, 1968), 本 研究에서 脂溶性 分劃區의

Table 3. Amounts of Anthrone reactive substance in each fraction of yeast cells during the culture.

Sample	Duration of culture(days)	Control ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)	10^{-3} M IAA ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)	10^{-5} IAA ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)	10^{-7} M IAA ($\mu\text{M}/\text{ml}$ cell)
PCA sol. (glucose equivalent)	0	2.951	2.951	2.951	2.951
	2	2.933	13.414	11.366	2.356
	6	2.372	10.577	7.884	3.473
	8	1.364	17.874	13.750	3.120
	10	2.341	10.789	20.476	2.767
Ethanol: Ether	0	2.003	2.003	2.003	2.003
	2	3.064	4.959	2.137	4.198
	6	1.842	5.646	1.901	2.869
	8	1.812	5.078	1.364	6.507
	10	2.426	6.995	2.494	5.574

Alkali insoluble	0	1.415	1.415	1.415	1.415
	2	3.064	3.243	1.450	2.760
	9	3.989	11.957	6.572	3.967
	8	4.524	14.152	13.886	4.724
	10	5.960	20.963	93.106	5.830
Total carbohydrate	0	3.418	3.418	3.418	3.418
	2	6.128	8.202	3.587	6.958
	6	5.831	17.603	8.473	6.836
	8	6.336	19.230	15.250	11.231
	10	8.886	27.958	95.600	11.404

10^{-5} M IAA 處理區가 낮은 함량을 나타내는것은 본 실험의 濃度 內에서는 10^{-5} M IAA 處理區가

脂質의 糖이 呼吸에 必要한 糖으로 轉換되는 데 最適 濃度로 利用되었다고 解析된다.

IV. 摘 要

IAA 를 여러가지 濃度(10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M)로 處理한 培地에 酵母細胞를 接種한 후 培養初와 培養 中間期에 一定量의 細胞를 收穫하여 이들 細胞의 生長, 磷酸代謝 및 體物質 合成能을 對照區와 比較하여 IAA 의 效果를 調査하였다.

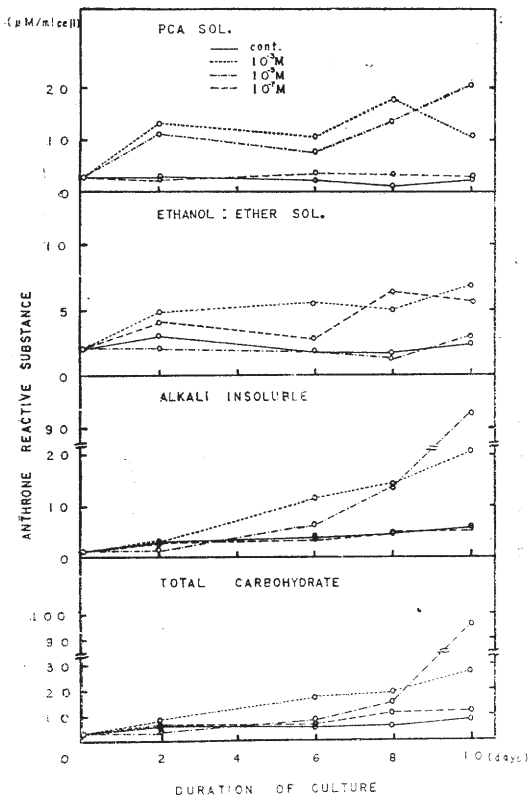


Fig. 7. Changes in amounts of carbohydrate (glucose equivalent) in each fraction of yeast cells treated with IAA (10^{-3} M, 10^{-5} M, 10^{-7} M) during the culture.

1. IAA 에 의한 酵母細胞의 生長은 對照區에 比하여 10^{-3} M, 10^{-5} M 濃度에서 促進效果를 나타내었다.

2. DNA 와 RNA 含量은 培養期間 동안 增加하였으며 IAA 處理區는 對照區에 比하여 DNA 의 含量이 2.3배 RNA 는 2배의 높은 값을 보여주었다.

3. poly-P "A"와 poly-P "B"는 含量이 增加되었는데, 반면 poly-P "C"는 含量의 減少로 보아 poly-P "C"가 phosphate pool 로서의 役割을 한다고 解析된다.

4. DNA, 磷蛋白質, 磷脂質의 total-P 含量의 增加로 보아 이들의 合成에 사용되는 磷酸은 無機 폴리磷酸으로부터 轉換된다고 생각되며, RNA 의 完만한 增加는 無機磷이 細胞質로 부터 導入되었다고 사료된다.

5. IAA 處理區에서의 蛋白質 含量은 對照區와 比較하여 alkali-labile protein에서는 增加하였으나, alkali-stable protein에서는 10^{-7} M IAA 處理區가 減少 現象을 보여 주었다. 한편 炭水化合物은 酸可溶性分割과 alkali 不溶性 分割의 IAA 處理區에서 促進效果를 보여주었고, 脂溶性 分割에서는 10^{-5} M 이 抑制效果를 나타내었다.

V. 引用文獻

1) Bekker, A. M., L.S. Gurevich, N.V. Mikhailova and L. I. Slepyan, 1976.

Dynamics of endogenous IAA in aux-dependent strains of tissue cultures from *Panax ginseng* and *Polyscias filicifolia*. *Fiziologiya Rastenii*.

- 24(4), 841~844
- 2) Berenblum, I., E. Chain, 1938. An improved method for the colorimetric determination of phosphate. *Biochem. J.* **32**, 295-298
 - 3) Chantrenne, H, 1953. "The nature of virus multiplication" 2nd Symp. Soc. Gen. Microbiol. Cambridge Univ. Press, London and New York
 - 4) Cline, M. G., and M.M. Rehm, 1973. Effects of auxin and abscisic acid on polydisperse RNA in *Avena* Coleptiles. *Plant Growth Substances*. 582-592
 - 5) 蔡麟基, 1972. *Chlorella* 生理에 미치는 Indole acetic acid 의 영향. 微學誌. **10**, 117-127
 - 6) Cherry, J. H., 1973. Regulation of RNA polymerase activity by a plasma membrane factor. *Plant Growth Substances*. 752-760
 - 7) Correll, D. L., 1965. Ribonucleic acid polyphosphate from algae. III Hydrolysis studies. *Plant cell Physiol.* **6**, 661-669
 - 8) Crane, R. K., and F. Lipman, 1953. The effects of arsenate on ascorbic phosphorylation. *J. Biol. Chem.* **201**, 235-243
 - 9) Edward, N. R., K. E. Heller, P. Dayanandan, F. V. Hebard, and P. B. Kaufman, 1978. Role of indole-3-acetic acid and gibberellin in the control of internodal elongation in *Avena* stem segments. *Plant Physiol.* **62**, 807-811
 - 10) Esnault, R., 1968. Étude de l'action de l'acide β -indolylacétique sur le métabolisme de ARN de segments de coléoptiles d'avoine. *Bull. Soc. Chim. Biol.* (Paris) **50**, 1887-1913
 - 11) Fan, D. F., and G. A. MacLachlan, 1967. Massive synthesis of ribonucleic acid and cellulase in the pea epicotyl in response to auxin with and without concurrent cell division. *Plant Physiol.* **42**. 1114-1122
 - 12) Fiske, C. H., and Y. Subbarow, 1925. The colorimetric determination of phosphorus. *J. Biol. Chem.* **66**, 375
 - 13) Galston, A. W., S. Lavee, and B. Siegel, 1968. The induction and repression of peroxidase isoenzymes by 3-indole acetic acid. *Plant Growth Substances*. 445-472
 - 14) Harold, F. M., 1963. Accumulation of inorganic polyphosphate in *Aerobacter aerogenes*. I. Relationship to growth and nucleic acid synthesis. *J. Bacteriol.* **86**, 216-221
 - 15) Harold, F. M., 1966. Inorganic polyphosphates in biology: structure, metabolism, and function. *Bacteriol. Rev.* **30**, 772-794
 - 16) Ilan, F., and A. Gad, 1968. Structures containing polyphosphate in *Micrococcus lysodeikticus*. *Journal of Bacteriol.* 544-553
 - 17) Johri, M. M., 1973. Differentiation of caulonema cells by auxins in suspension cultures of *Funaria hygrometrica*. *Plant Growth Substances*. 925-934.
 - 18) Kasamo, K., and T. Yamaki, 1973. Auxin action on membrane bound Mg^{++} -activated ATPase. *ibid.* 699-707
 - 19) Katchman, B. J., and W.O. Fetty, 1955. Phosphorous metabolism in growing cultures of *Saccharomyces cerevisiae*. *J. Bacteriol.* **69**. 607-615
 - 20) Key, J. L., and J. B. Hansen, 1961. Some effects of 2,4-dichlorophenoxyacetic acid on soluble nucleotides and nucleic acid of soybean seedlings *Plant Physiol.* **36**, 145-152
 - 21) Kornberg, A., S.R. Kornberg, and E.S. Simms, 1956. Metaphosphate synthesis by an enzyme from *Escherichia coli*. *Biochim. Biophys. Acta.* **20**, 215-227
 - 22) 李永祿, 1964. *Chlorella* 의 磷酸代謝에 관한 研究. 微學誌 **2**(1), 1-11
 - 23) 李鍾三, 1976. 시금치에서分離한葉綠體의 磷酸代謝에 관한 研究. 植學誌. **19**(3), 71-84
 - 24) ———, 1980. 시금치에서分離한葉綠體의 核酸, 炭水化合物 및 蛋白質의 生合成에 미치는 IAA 의 效果. 奎山 金昌煥教授 華甲記念論文集. 361-372
 - 25) Lyons, J. W., and C. D. Siebenthal, 1966. On the binding of condensed phosphates by protein *Biochim. Biophys. Acta.* **120**, 174-176
 - 26) Masuda, Y., E. Tanimoto, and S. Wada, 1967. Auxin-stimulated RNA synthesis in oat coleoptile cells. *Physiol. Plant.* **20**, 713-719
 - 27) Masuda, Y., and S. Kamisaka, 1969. Rapid stimulation of RNA biosynthesis by auxin. *Plant and Cell Physiol.* **10**, 79-86
 - 28) Miyachi, S., and H. Tamiya, 1961. Distribution and turnover of phosphate compounds in growing *Chlorella* cells. *Biochim. Biophys. Acta.* **46**, 200-202
 - 29) Nihei, T., 1957. A phosphorylative process,

- accompanied by photochemical liberation of oxygen occurring at the stage of nuclear division in *Chlorella* cells. *J. Biochem. (Tokyo)* **44**, 396-398
- 30) Palmer, J.J., 1970. The induction of phosphatase activity in thin slices of Jerusalem artichoke tissue by treatment with IAA. *Planta*. **93**, 53-59
- 31) Schmidt, G., and S. J. Tannhauser, 1945. A methods for the determination of deoxyribonucleic acid, ribonucleic acid and phosphoprotein in animal tissue. *J. Biol. Chem.* **161**, 83-89
- 32) Scott, T. A., and E.H. Melvin, 1953. Methods in carbohydrate analysis. *Anal. Chem.* **25**, 1650
- 33) Spiegelman, S., and M.D. Kamen, 1947. Cold spring Harbor Symposia Quant. Biol. **12**, 211
- 34) Tanimoto, E., and Y. Masuda, 1968. Effect of auxin on cell wall degrading enzymes. *Physiol. Plant.* **21**, 820-826
- 35) Trevelyan, W.E., and J.S. Harrison, 1956. Studies on yeast metabolism. *Biochem. J.* **63**, 23-33
- 36) Troll, W., and R.K. Cannon, 1953. A modified photometric ninhydrin method for the analysis of amino and imino acids. *J. Biol. Chem.* **200**, 803-811
- 37) Van, H.C., 1968. The influence of auxin on growth and glycolysis-Krebs cycle pathway as affected by malonic acid, monoiodo acetic acid and sodium fluoride. *Z. Pflanzen Physiol.* **58**, 395-401
- 38) Widra, A., 1959. Metachromatic granules of microorganisms. *J. Bacteriol.* **78**, 664-670
- 39) Yangishima, N., and Y. Masuda, 1965. Further studies on RNA in relation to auxin-induced cell elongation in yeast. *Physiol. Plant.* **18**, 586-591
- 40) Yanagishima, N., and C. Shimoda, 1967. Production of yeast variants by auxin and effect of plant growth regulators on these variants. *Plant and Cell Physiol.* **8**, 109-119
- 41) 柳寅培, 文惠延, 盧光洙, 沈雄燮, 1980. 發芽中인 옥수수 種子內에서의 蛋白質 生合成 및 磷酸化 反應에 미치는 IAA 의 効果, 奎山 金昌煥教授 華甲記念論文 集, 341-348