

器內 受粉과 培養에 의한 禾本科 飼料作物
種屬間 受精과 胚의 發育

李 浩 鎮*·韓 智 然*

Fertilization and Embryo Development in Pollination
and Culture for Interspecific and Intergeneric
Crossing of Forage Crops

Ho Jin Lee* and Ji Yeon Han*

ABSTRACT

The ovaries or the ovules of grasses were pollinated and cultured *in vitro* to raise the interspecific or the intergeneric hybrids between tall fescue, meadow fescue, and Italian ryegrass. The isolated and surface-sterilized pistils were dusted with compatible pollens on stigma, on stump after removing stigma, or on excised ovule. Furthermore, the fertilized ovaries and ovules were cultured on MS, M6, or White's media and treated with plant growth regulators: IAA, kinetin, BA to promote embryo development and seed maturity.

The *in vitro* fertilization in grass species ranged from 44 to 92% depending on ovary and pollen parents. The stigmatic pollination was resulted in 67.8% fertilization, the stump pollination 89.0%, and the excised ovule pollination 61.0%, respectively. White's medium was the most effective to provide embryo development and seed maturity in grass species. And the combined treatment of IAA 10mg/l, kinetin 0.2mg/l, was better than the non-treatment. Only two seedlings, one complete and one abnormal with root formation were obtained from 127 ovaries cultured. The anatomy of ovules *in vitro* cultured was revealed the differentiation of vascular system and meristematic tissue, and the formation of sclerenchyma cells inside ovule.

緒論

交雜育種은 새로운 品種을 育成하는데 크게 财獻하여 왔다. 그러나 近緣種끼리의 交雜에서는 비슷한 形質들만이 反復하여 構成되는 偏向性이 나타나 새로운 遺傳形質의 構成이나 特異形質의 導入이 制限되어온 반면 種間이나 屬間과 같은 遠緣交雜間에는 交雜不稳이나 不和合性 때문에 자유로운 交雜이 抑制되어 왔다. 遠緣植物들간의 交雜의 어려움은 混交를 防止하는 保護裝置로서는 중요하지만 作物改

良의 한 制限要因이 되고 있다.

이러한 制限要因을 克服하기 위한 方法으로 細胞融合이나 培養技法들이 研究開發되어 담배, 당근, 페튜니아 等의 植物에서는 많은 성과를 거두고 있으나 화본과나 두과작물의 細胞나 組織培養으로 完全한 植物體의 再分化는 解決하여야 할 課題로 남아 있다.

특히 生殖器官인 子房이나 胚珠 또는 胚를 利用하여 器內 狀態에서 受粉을 實施하고 培地에서 培養시켜 植物體를 얻으려는 試圖는 담배¹²⁾, 카아네이션이나 페튜니아¹⁵⁾에서 성공시킴으로써 種間交雜의

* 서울大學校 農科大學 (Dept. of Agronomy, Seoul National University, Suwon 170, Korea) <87. 12. 10 接受>

不和合性을 克服할 수 있는 可能性을 提示하여 주었다. 最近에는 옥수수의 雌絲에 花粉을 묻혀 胚珠를 수정시켜서 5%의 種子形成을 얻었으며 그중 70%가 發芽되었다고 보고하였다.^{5,6)}

飼料作物에서는 이미 오래전부터 種間 屬間作物들이 育成되어 왔으며 그중 Sudan-sorghum Hybrid는 주요 青刈作物로서 栽培되고 있다. 많은 種의 飼料作物들은 他家受粉을 주로 하며 多倍數體가 혼히 나타나므로 遠緣種間 交配에서 雜種後代를 얻을 可能性이 比較的 높다. 本研究에서는 草本性 飼料作物인 *Festuca* 屬의 토울페스큐, 베도우페스큐와 *Lolium* 屬의 이탈리안라이그라스들 간에 種間, 屬種雜種을 얻기 위하여 기내수분을 實施하였고 受粉方法에 따른 受精率을 調査하였다. 또한 受精된 胚珠들을 서로 다른 培地에서 成熟시키고서 發育狀態를 比較하고 生長調節物質의 效果를 調査하였다.

材料 및 方法

1. 種屬間 受粉方法

禾本科 飼料作物 中에서 토울페스큐(*Festuca arundinacea* L. var. *Cosmos*)와 이탈리안라이그라스(*Lolium multiflorum* L. var. *Tetrone*)를 供試하여 種間, 屬間 器内受粉을 하였으며 受粉組合은 다음과 같이 하였다.

受粉組合	子房親	花粉親
A	tall fescue	meadow fescue
B	tall fescue	Italian ryegrass
C	meadow fescue	tall fescue
D	meadow fescue	Italian ryegrass
E	Italian ryegrass	tall fescue
F	Italian ryegrass	meadow fescue

2. 表面消毒

圃場에서 採取한 이삭이나 花器들은 小穗 또는 小花들로 分離하였다. 禾本科의 小穗들은 各 穎花別로 잘라내고 Campbell²⁾의 方法에 따라 70% EtOH에 1分間 沈漬시킨 後 蒸溜水에 1分間 담그어 씻어낸 다음 3%의 차아염소산소다(NaOCl)에 5分동안 침지시킨 後 蒸溜水로 1分間 씻어 주었다.

穎花들의 外穎과 内穎을 열고 子房과 수술들을 3% NaOCl에 약 10초동안 담갔다가 다시 蒸溜水

에 씻어 器内受粉에 사용하였다.

3. 器内受粉方法

實驗室에서 다음과 같은 人工受粉 方法들을 實施하여 이를 比較하였다.

(1) 柱頭受粉：表面消毒을 끝낸 禾本科의 穎花들의 内穎과 外穎을 펀셋트로 열고 子房을 分離하고 花粉親에서 모은 花粉을 묻혀 준 다음 受精用培地에 置上하였다.

(2) 柱頭除去受粉：禾本科의 깃털형인 2個의 柱頭를 잘라내고 그 절단면에 花粉親에서 모은 花粉을 묻혀 受精用培地에 置上하였다. 莖科의 알팔파는 柱頭를 잘라내고 切斷部에 花粉들을 묻혀 受精用培地에 置上하였다.

(3) 胚珠受粉：해부현미경 밑에서 禾本科 子房의 上部 및 側部를 자르고 약간씩 壓力を 가하여 胚珠를 쳐출시켰고⁹⁾ 나출된 胚珠들은 유리슬라이드 위에 모아 둔 화분위에 굴리어 화분을 충분히 묻친 후에 受精用培地에 잠기도록 置上하였다.

4. 培地造成

培地들은 受精用과 胚發生用으로 나누어 제조하였다. 受精用은 授粉을 한 子房이나 胚珠를 심어 受精이 完了될 때까지 약 5日間 使用하였고 그 후는 胚成熟用 培地로 옮겨 培養하였다. 受精用 培地는 禾本科는 N6培地에 8%의 sucrose를 包含 시킨 固型배지를 使用하였다. 胚成熟用 培地는 受精用과 同一한 培地였으나 sucrose의 濃度를 5%로 하였으며 試驗管에 담아 消毒한 後 한개의 試料를 옮기고 알루미늄포일로서 密封하였다.

일단 受粉을 實施한 子房이나 胚珠들은 室溫의 暗狀態로 5日間 維持하였다가 生長床에서 曝露 26°C(16時間), 夜間 22°C(8時間)로 培養하였다. 또 必要한 時期마다 同一 造成의 培地에 移植하여 繼代培養을 實施하였다.

5. 胚의 成熟과 發生에 미치는 培地種類와 植物호르몬

受精이 끝나고 胚의 成熟이 시작된 子房이나 胚珠들의 生長은 培地들의 무기성분의 造成에 따라 影響을 받게 된다. 既存의 研究들에서 혼히 使用되어 온 N6培地, MS培地, White's培地들을 각각 만들고 糖의濃度는 5%인 한천배지를 제조하였다. 成熟中인 子房들을 이들 培地에 移植하고 30餘日 經

過後 뒤 그들의 生長狀態를 評價하였다. 完熟된 胚의 크기와 外部 色擇을 고려하여 各 試料들의 成熟狀態를 1~10 까지의 相對值로서 表示하였다.

胚의 成熟에 影響하는 植物호르몬의 效果를 비교하기 위하여 IAA(Indole acetic acid), BA(6-benzylaminopurine), kinetin들을 濃度別로 培地에 添加하여 培地種類 比較와 同一한 方法으로 評價하였다.

6. 解剖構造의 試料操作과 觀察

禾本科의 花器, 受精과 胚의 發生過程을 形態組織學의으로 觀察하기 위하여 花器構造를 解剖현미경으로 檢鏡하였고 成熟中인 子房과 胚들을 固定하여 현미경 슬라이드로 제작하였다. 子房이나 胚의 試料를 3% glutaraldehyde 용액으로 1次 固定하고 2% osmium tetroxide로서 再固定한 뒤 acetone series로서 脱水하였다. 이를 試料들은 Spurr resin으로 包埋하여 LKB ultramicrotome으로 0.5~1 μm 두께의 section들을 만들고 유리슬라이드 위에 附着시키고 toluidine blue O으로 染色하였다.

組織들은 Swift 光學현미경으로 檢鏡하였고 必要한 部位는 摄影하였다.

結果 및 考察

1. 受粉方法에 따른 受精率

대부분의 禾本科 飼料作物들과 같이 토울페스큐, 메도우페스큐, 이탈리안라이그라스들도 他家受粉을 주로 하고 $n = 7$ 인 基本 染色體들로 이루어져 있다. 따라서 이들 間의 人工交雜은 實제 많이 이루어져 왔고, 토울페스큐와 이탈리안라이그라스의 屬間 交

Table 1. Percentage of fertilization by *in vitro* pollination methods in crossing of *Festuca* and *Lolium* genus.

Pollination crossing	Stigmatic	Stump	Excised ovule	X
A: Tf x Mf	17.0%	90.5%	25.0%	44.2%
B: Tf x Ir	81.3	89.3	68.4	79.7
C: Mf x Tf	40.0	85.7	57.7	61.1
D: Mf x Ir	88.2	92.1	64.7	81.7
E: Ir x Tf	83.2	85.3	65.0	77.9
F: Ir x Mf	97.2	95.1	85.2	92.5
X	67.8	89.0	61.0	

Tf: Tall fescue, Mf: Meadow fescue, Ir: Italian ryegrass

雜이 育成되었고 각 作物種들의 多倍數體인 autotetraploids들이 알려져 있다.^{1,3)} *Festuca*屬과 *Lolium*屬 作物들 간의 人工交配에서 雜種을 얻을 確率은 園場條件에서 7.6~10% 程度로 낮으며¹⁷⁾ F₁植物의 稳性의 缺乏으로 利用이 어려운 실정이다.

이들 作物의 花器에서 子房을 分리하고 花粉을 通过 *in vitro* pollination을 實施한 뒤 培地上에 培養하여 種子를 얻는 것은 生體의 人工受粉에 比하여 더욱 용이한 方法인지 모른다. 왜냐하면 多數의 研究들에서^{7,16)} 밝혀진 것과 같이 異種間交配의 경우 花粉의 發芽와 花粉管伸長이 저지되거나 受精過程에서 不和合性이 일어나기 쉬우며 일단 受精이 되더라도 점차 子房內에서新生胚의 退化가 進行된다. 이러한 경우 花粉發芽를 抑制하는 物質이 存在하는 柱頭를 除去하거나 *in vitro* pollination을 實施하면 效果的인 胚成熟으로 誘導될 可能성이 높기 때문이다.

本 實驗에서 實施한 *in vitro* pollination 方法들의 受精結果는 表 1과 같이 나타났다. 受粉을 實施한 뒤 2주 후에 未受精된 子房은 크기가 變하지 않고 外部의 색깔이 褐色 또는 黑色으로 退化된 반면 受精된 子房들은 크기가 2배 가량 자라고 外部의 색깔도 연한 미색에서 연초록으로 變하였다(表 1).

이들 作物 種屬間의 柱頭受粉은 Tf x Mf와 Mf x Tf의 交配組合에서 50%以下の 낮은 受精率을 보였으나 그밖의 組合들은 모두 80~90%에 이르러 이들 間의 受精은 큰 문제가 아닌 것으로 나타났다. 토울페스큐와 메도우페스큐間의 낮은 受精率도 柱頭를 除去시키고 受粉시켰을 때에는 85%以上으로 크게 向上되어 이들 깃털모양의 柱頭에는 花粉發芽를 抑制하는 不和合性의 傾向이 있는 것으로

보여진다.

胚珠의 受粉은 柱頭除去受粉보다 훨씬 낮은 61%의 水準이었는데 이 方法은 解剖현미경 밑에서 子房속에 감추어져 있는 胚珠를 칙출하는 解剖作業의 어려움 때문이었다. 外部의 子房壁을 자르고 壓力を 가하여 胚珠를 칙출할 때 簡便이 분리가 되지 않는 데다가 해부도의 使用이 胚珠에 상처를 주기 쉽고 또 연약한 胚珠의 組織이 外部의 培養條件에 잘 適應하지 못하였기 때문이었다. 禾本科의 胚珠의 칙출 작업은 高度의 熟練을 要求하며 보다 高倍率의 해부현미경이나 施設의 補完이 이루워진다면 成功率을 크게 向上시킬 수 있을 것으로 보여지나 아직까지는 많은 時間과 勞力이 要求되는 作業이었다.

2. 培地에 따른 胚成熟과 發芽

토울페스큐와 메도우페스큐의 *in vitro* pollination 후 受精이 完了된 子房들을 서로 다른 培地에 培養하여 그들의 成熟 및 發芽를 調査한 結果는 表 2와 같다.

이들 培地에서 受精胚의 成熟에 보다 效果의 培地는 White's 培地로 나타났다. 뿐나 他 禾本科에서 效果의인 것으로 報告된 N6培地¹⁰⁾에 比해 White's 培地는 *Festuca* 屬의 種間雜種 胚의 培養에 있어 더욱 우월하였다. White's 培地는 他培地와 달리 無機鹽類의 含量이 一般的으로 낮은 것이 特徵이다. 옥수수의 *in vitro* pollination 과 胚珠의 培養에 使用하였던 Raman(1980)의 BM培地나¹⁴⁾ Gengenbach의 RM培地들을⁶⁾ 고려할 때 胚珠의 培養에는 無機鹽類濃度를 낮게 유지하고 한천의 濃度 역시 0.4%程度로 낮추는 것이 適當할 것으로 보여진다.

受精胚에서 正常의으로 유식물이 發生된 것은 N6培地上에서 한 개체였으며 뿐나만 發生된 것은 MS培地에서 한 개체였다. 그러나 이들의 發芽는 置上個體數가 소수였으므로 適正培地條件에 의한 正常의인 것으로 認定하기 어려웠다.

Table 2. Effects of culture media on ovule maturity and germination in *in vitro* pollinated tall fescue x meadow fescue.

Type of medium	No. of ovary cultured	Degree of maturity	No. of germinated plants	
			normal	abnormal
MS medium	45	6.9 ± 3.2	0	1
N6 medium	38	7.3 ± 2.5	1	0
White's medium	44	9.5 ± 0.8	0	0

3. 植物호르몬의 種類와 濃度에 따른 胚의 成熟과 發芽

토울페스큐와 이탈리안라이그라스의 屬間受粉에서 얻어진 受精子房들을, N6培地에 糖濃度를 3%로 添加한 한천배지에 IAA와 kinetin濃度를 달리하여 培養한 結果는 그림 1과 같다.

胚의 成熟에 미치는 IAA의 效果는 10mg/l까지는 濃度가 增加될수록 높게 나타났으며 kinetin의 效果는 0.2 mg/l까지는 높았으나 IAA보다는 크지 못하였다. IAA와 kinetin의 組合의 경우에는(IAA 10mg/l) + (kinetin 0.2 mg/l)에서 호르몬 無處理보다 33%가량 成熟度가 向上되었다. 한편 IAA와 BA處理에서는 (IAA 0.2 mg/l) + (BA 0.2~2 mg/l)의 組合에서 他處理보다 약간 增加하는 傾向이었다(Fig. 2). 그러나 이러한 植物호르

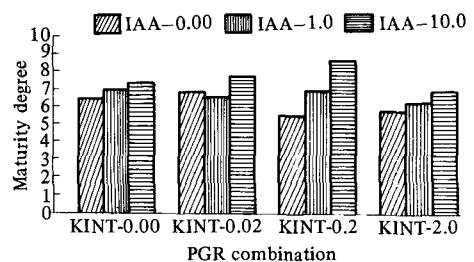


Fig. 1. Maturity of *Festuca* ovules cultured with treatments of IAA and kinetin.

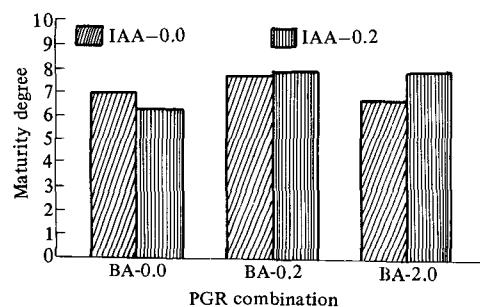
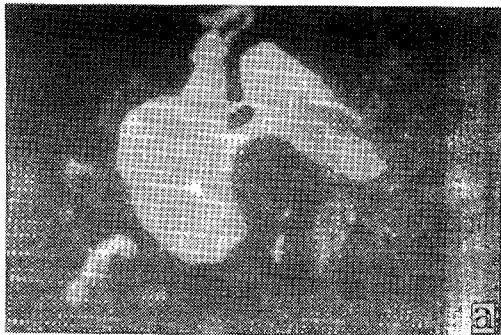
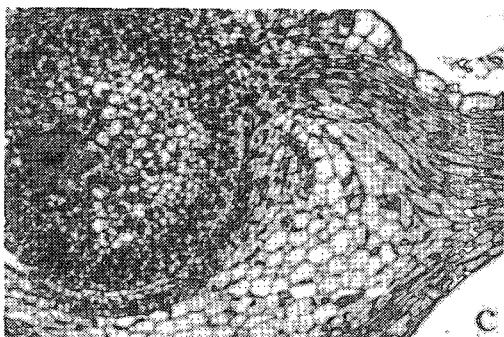


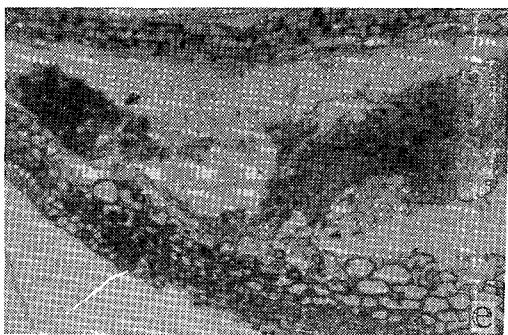
Fig. 2. Maturity of *Festuca* ovules cultured with treatments of IAA and BA.



Excising out ovule from ovary, *Festuca arundinacea*.



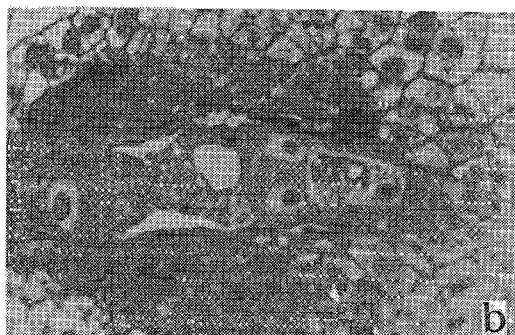
Longitudinal section of ovary, *Lolium multiflorum*. Note fusion of egg nucleus with sperm nucleus of *F. arundinacea*. Passage of pollen tube growth, at 4 hours after *in vitro* pollination.



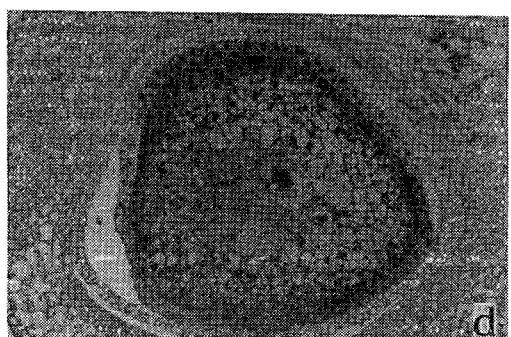
Longitudinal section of ovary 5 days after pollination, *Lolium multiflorum*, *in vitro* pollinated with *F. arundinacea*. Note development of embryo tissue (\leftarrow) and endosperm.

본의 處理로도 正常種子로 성숙시키는데 미흡하였고 發芽에 이르지 못하였다.

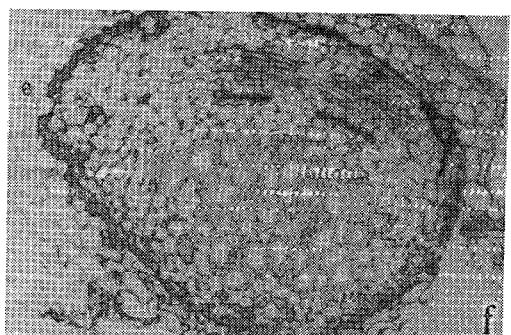
既存의 報告들에는 胚와 種子의 成熟에 植物호르몬이 효과적이라는 결과들이 많지만 種類에 따라 매우 다양하였다. 옥수수의 *in vitro culture*에는 G-A₃⁴⁾, 토울페스큐의 成熟胚에서 칼루스를 유도하거나



Embro sac of *Lolium multiflorum*, Note egg nucleus, polar nucleus, and antipodal cells.



Longitudinal section ovary, *Lolium mutiflorum*, at 18 hours after *in vitro* pollination with pollens of *F. arundinacea*.



Transverse section of 50 days old ovule, *in vitro* pollinated and cultured. Note differentiation of vascular system, and formation of sclerenchyma cells.

나¹⁰ 未熟 頭花에서 半數體 식물을 키워내는데는 2, 4 -D가 효과적이었고,⁸⁾ 이탈리안라이그라스에서는 BAP가 분열 발생을 촉진하였다.⁴⁾ 일반적으로 胚發生의 初期에는 Cytokinine의 고농도가 나타나고 細胞分裂을 촉진하는 역할을 하며 中期에는 Auxin과 GA의 농도가 증가하고 종자성숙 초기인 胚發生

後期에는 ABA의 농도가 증가하는 것으로 보여진다.¹³⁾

본 실험 IAA와 Kinetin의 조합처리가胚發生과成熟에 효과적이었음을 기대하였던 결과였으나發芽로 유도할 수 없었음을 이들의培養時經時의發生過程과 식물호르몬 및 영양성분 공급이 일치되어야 할 것으로 보여진다.

4. 受精과 胚成熟過程

이탈리안라이그라스의柱頭에 토울페스큐의화분을 묻혀 MS培地에 치상한 후 일정시간 별로固定시키고 plastic에包塊시켜 해부조직 연구에 사용하였다.

未受精된 성숙胚珠에서는 두터운珠心조직의내부에 위치한胚囊세포의구조를 관찰할수있었다.珠孔쪽으로부터卵核세포와2개의核을가진極核세포, 그리고合點(chalaza)쪽의3개의半促세포가확인되었다.受粉後2시간이경과된珠頭와子房내부에서胚珠로향하는花粉管의伸長을볼수있었으며6시간이경과되면서受精이완료되는것으로보여진다.5일에는胚珠의내부에서新生胚의발육과胚乳細胞의核分裂이일어나고있었으며Helobial endosperm型胚乳形成을나타내었다.그러나이時期이후부터器內培養의胚의발육이매우지연되었고胚乳의발달이부진하여50일이경과된子房의胚珠에서는형태의증대가충분히이루어지지못하였다.이들胚珠의斷面構造에서維管束이형성되었고分裂組織이존재함을볼수있었으나internal胚乳부위에厚膜細胞들이생겨나고皮層細胞들에세포내용물들이소진되어退化現象을관찰할수있었다.

이것은新生胚는發生되었지만胚의發育이지연되어始原體의分化가정상적으로일어나지못하였고胚乳組織역시형성되지못하였음을의미한다.人工營養培地에서胚珠또는子房의培養은營養物質의공급이원활히이루어지지못하였거나세포분열및組織分化에필요한生長호르몬의不在로서胚의發育이미흡하였고發芽個體를얻기어려웠던것으로판단된다.

概要

*Festuca*屬의토울페스큐와메도우페스큐, 그리고*Lolium*屬의이탈리안라이그라스들간에種屬間雜

種을얻기위하여器內受粉과器內培養을 實施하였다.이들作物들의子房과花粉을採取하여消毒을하고柱頭受粉,柱頭除去受粉,胚珠受粉의3가지方法으로器內受粉을實施하였다.그리고이들의胚發育狀態를MS, N6, White's의培地種類와IAA, Kinetin, BA의生長調節物質의處理로서比較하였다.

1. 토울페스큐, 메도우페스큐, 이탈리안라이그라스의相互組合間器內受粉에서44~92%의受精率을나타내었다.이들의柱頭受粉은平均67.8%,柱頭除去受粉은平均89%의受精率을보였으나胚珠受粉은average61%로낮았다.

2. 禾本科受精胚珠에서胚發育을促進하는White's培地가가장效果의이었고植物生長調節物質의處理는IAA(10mg/l)와Kinetin(0.2mg/l)의混合處理가無處理보다效果의이었으나發芽率은極히低調하였다.

3. 器內培養으로成熟胚珠의解剖組織에서維管策의形成과始源體組織의分化를確認할수있었으며胚珠內部에厚膜細胞들의形成이觀察되었다.

引用文獻

1. Aung, T. and Evans, G. M. 1986. The potential for diploidizing *Lolium multiflorum* x *L. perenne* tetraploids. Can. J. Genet. Cytol. 27:506-509.
2. Campbell, C. T. and Tomes, T. D. 1984. Establishment and multiplication of red clover plants by in vitro shoot tip culture. Plant Cell Tissue Organ Culture 3:49-58.
3. Carnahan, H. L. and Hill, H. D. 1955. *Lolium perenne* L. x tetraploid *Festuca elatior* L. triploid hybrids and colchicine treatments for inducing autoallohexaploids. Agron. J. 47: 258-262.
4. Dalton, S. J. and Dale, P. J. 1985. The application of in vitro tiller induction in *Lolium multiflorum*. Euphytica 34:897-904.
5. Gengenbach, B. G. 1977. Development of maize caryopses resulting from in-vitro pollination. Planta 134:91-93.
6. Gengenbach, B. G. 1977. Genotypic influences on in vitro fertilization and kernel development

- of maize. Crop Sci. 17:489-492.
7. Kanta, K., Rangaswamy, N. S. and Maheshwari, P. 1962. Test-tube fertilization in a flowering plant. Nature 194:1214-1217.
 8. Kasperbauer, M. J., Buckner, R. C. and Springer, W.D. 1980. Haploid plants by anther-panicle culture of tall fescue. Crop Sci. 20:103-107.
 9. Ko, S. W., Wong, C. K. and Woo S. C. 1982. A simplified method of embryo culture in rice of *Oryza sativa*. Bot. Bull. Academia Sinica 24: 97-101.
 10. Lai, K. L. and Lie, L. F. 1986. Futher studies on the variability of plant regeneration from young embryo callus cultures of rice plants (*Oryza sativa* L.) Japan J. Crop Sci. 55:41-46.
 11. Lowe, K. L. and Conger, B. V. 1979. Root and shoot formation from callus cultures of tall fescue. Crop Sci. 19:397-400.
 12. Marubashi, W. and Nakajima, T. 1985. Overcoming cross-incompatibility between *Nicotiana tabacum* L. and *N. rustica* L. by test-tube pollination and ovule culture, Japan Breed. 35:429-437.
 13. Quatrano, R. S. 1987. The role of hormones during seed development. In 'Plant' hormanes and their rale in plant growth and development. edited by P. J. Davies. 494-514 Martinus Nijhoff Publishers.
 14. Raman, K., Walden, D. B. and Greyson, R. I. 1980. Fertilization in *Zea mays* by cultured gametophytes. J. of Heredity 71:311-314.
 15. Rangaswamy, N. S. and Shivanna, K. R. 1967. Induction of gamate compatibility and seed formation in axenic cultures of a diploids self-incompatible species of Petunia. Nature 216: 937-939.
 16. Shivanna, K. R. 1982. Pollen-pistil interaction and control of fertilization. In Experimental Embryology of Vascular Plants, edited by B. M. Johri. 131-174. Springer-Verlag.
 17. 류종원·강정훈·박병훈·한홍전. 1985. 畜試 報告書. 754 ~ 756.