

# Somatic Embryogenesis and Plant Regeneration in Cotton (*Gossypium hirsutum* L.) after Agrobacteria-Mediated Transformation

Cuina Chen<sup>1</sup>, Deyu Feng<sup>1</sup>, Xin Zhang<sup>1</sup>, Siwei Zhang<sup>1</sup>, Qilin Dai<sup>1</sup>, Jin Wang<sup>1,2\*</sup>

<sup>1</sup>Life Science and Engineering College, Southwest University of Science and Technology, Mianyang

<sup>2</sup>Biotechnology Research Institute, Chinese Academy of Agricultural Sciences, Beijing

Email: ccn621@126.com, \*wjdsz@vip.sina.com

Received: Dec. 12<sup>th</sup>, 2012; revised: Dec. 20<sup>th</sup>, 2012; accepted: Dec. 31<sup>st</sup>, 2012

**Abstract:** In this paper, the effect of three amino acids on the growth of embryonic calli, embryo germination after transformation and the effect of Naphthalcetic acid (NAA) on rooting in cotton (*Gossypium hirsutum* L.) were investigated. The results showed that: embryogenic callus growth and embryo germination ability were effectively improved on the medium with Glu and Pro, especially with 0.5 mg/L Glu and 0.5 mg/L Pro at the same time. However, the additional of Ala had no significant impact; Using 0.3 mg/L NAA in the rooting medium could produce more strong roots, but too high NAA concentration increased the level of root browning. The percentage of Kan-resistant regenerated plantlets reached 11.53% according to the Kanamycin smear experiments and about 83.78% of the Kan-resistant plantlets were proven to be PCR-positive. The successful transformation and regeneration protocol established in this study can be used to improve cotton cultivars by genetic engineering.

**Keywords:** Cotton (*Gossypium hirsutum* L.); Somatic Embryogenes; Plant Regenerations; Genetic Transformation

## 棉花转基因体细胞胚胎的诱导 及植株再生

陈翠娜<sup>1</sup>, 冯德玉<sup>1</sup>, 张 新<sup>1</sup>, 张思维<sup>1</sup>, 代其林<sup>1</sup>, 王 劲<sup>2\*</sup>

<sup>1</sup>西南科技大学生命科学与工程学院, 绵阳

<sup>2</sup>中国农业科学院生物技术研究所, 北京

Email: ccn621@126.com, \*wjdsz@vip.sina.com

收稿日期: 2012年12月12日; 修回日期: 2012年12月20日; 录用日期: 2012年12月31日

**摘要:** 以陆地棉种质系 Coker 312 为材料, 探讨了三种氨基酸对棉花转基因胚性愈伤生长、胚状体诱导、萌发及 NAA 对转基因再生植株生根的影响, 建立一个高效的转基因体细胞胚萌发系统。结果表明: 单独使用 Pro、Glu 时能提高转基因胚性愈伤增长、胚状体诱导及萌发能力, 但以综合使用效果更为显著, Ala 的附加没有显著影响; 当生根培养基 NAA 的浓度为 0.3 mg/L, 根的诱导数量及质量都优于对照。但 NAA 的浓度不宜过高, 过高则加重了根的褐化程度。对得到的转基因再生植株进行 Kan 涂抹实验, Kan 抗性苗获得率可达到 11.53%; PCR 检测约 83.78% 的 Kan 抗性苗呈阳性。

**关键词:** 棉花; 体细胞胚胎发生; 植株再生; 遗传转化

\*通讯作者。

## 1. 引言

棉花(*Gossypium hirsutum* L.)是世界上重要的经济作物和纤维作物，目前将现代生物技术应用到棉花育种和生产中已有初步的成效<sup>[1]</sup>。自 Davidonis 和 Hamilton<sup>[2]</sup>首次通过体细胞胚胎发生从愈伤获得棉花再生植株以来，获得了一批抗病<sup>[3]</sup>、抗虫<sup>[4]</sup>、抗除草剂<sup>[5]</sup>的转基因棉花品种。但棉花体细胞胚胎发生基因型依赖性强<sup>[6]</sup>，棉花体细胞胚的萌发、成熟以及提高植株再生率等<sup>[7]</sup>已成为棉花组织培养的关键问题。本研究以 Coker312 为试验材料，分析了影响棉花转基因体细胞胚胎发生和植株再生过程的主要限制性因素，以期建立高效的棉花转基因体细胞胚胎发生体系，为建立一个高效的农杆菌遗传转化体系提供科学依据，促进棉花基因育种工程研究。

## 2. 试验材料

陆地棉(*Gossypium hirsutum* L.)种质系珂字 312 为高体细胞胚胎发生频率的品种，且具备长期保持体细胞胚胎生产能力及易成苗的特点。农杆菌菌株为 LBA4404，携带有植物表达载体 pCAMBIA2300，该载体插入耐盐基因 *IrrE* 和选择标记基因 *npt-II*。

## 3. 试验方法

### 3.1. 组织培养、遗传转化及培养条件

棉花种子用 15% 硫酸消毒脱绒 1 h，再用 15% 过氧化氢(H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>)消毒种子 3~5 小时，用无菌水冲洗种子 3 次，然后无菌水浸泡 18~24 h 至种子露白。无菌条件下剥去种皮，将种仁接种在含有 MS<sub>0</sub> 培养基的培养罐。在 28℃ 条件下培养，取苗龄 6 d 左右幼苗切成 0.5~0.7 cm 切段做外植体，外植体用农杆菌菌液浸染 4 min，滤纸吸去多余菌液后接种于 MS<sub>1</sub>，于 28℃、黑暗培养 48 h。然后将下胚轴转移至 MS<sub>2</sub> 培养基上进行培养，诱导抗性愈伤组织。在 MS<sub>2</sub> 继培养基继代培养 3 次，每代 28 d，转移至 MS<sub>3</sub> 分化培养基上，直到胚性愈伤组织生成。所有培养基均在 121℃，高温高压灭菌 20 min。所有激素和氨基酸采用过滤灭菌，分装，贮存于-20℃，备用；培养组织置于多层培养架上，28℃ ± 2℃，光照强度 2000 lx，光周期 14 h 条件下进行培养。

### 3.2. 氨基酸对愈伤组织生长、胚状体诱导及萌发的影响

在胚状体诱导培养基 MS<sub>4</sub> 中加入三种氨基酸：谷氨酸(Glu)，谷氨酰胺(Gln)和脯氨酸(Pro)。将这三种氨基酸分别按照 Glu 0.5 g/L、Ala 0.5 g/L、Pro 0.5 g/L、Glu 0.5 g/L + Ala 0.5 g/L、Glu 0.5 g/L + Pro 0.5 g/L、Ala 0.5 g/L + Pro 0.5 g/L 的方式加入 MS<sub>4</sub> 培养基中，同时以不加入任何氨基酸的 MS<sub>4</sub> 培养基作为对照。随机挑取生长状况相似的胚性愈伤组织，分别接种到以上七种不同培养基进行体细胞胚的诱导和生长。30 天继代培养一次，继代培养 2 次，分别统计愈伤组织相对生长速率，每克胚性愈伤组织所含体细胞胚数(包括正常胚和畸形胚)，畸形体细胞胚数(包括所有的畸形胚如死胚，玻璃化胚，愈伤组织化胚，无根无芽胚，有根无芽胚，白化胚，联体胚)，正常胚的萌发率。从胚状体的萌发率和状态来分析氨基酸对胚状体产生及萌发的影响。对得到的转基因棉花体细胞胚进行拍照并用 DPS 软件进行统计分析。

愈伤组织生长速率(相对增长率%) = (生长 60 d 的愈伤组织重量 - 接种时愈伤组织重量)/接种时愈伤组织重量 × 100%。

### 3.3. 蔗乙酸(NAA)对生根的影响

当胚状苗长到高度 1.5 cm 以上，转至 MS<sub>5</sub> 培养基上即生根培养基上，促进植株再生与根的萌发，获得完整的植株。NAA 的浓度梯度为 0 mg/L, 0.15 mg/L, 0.3 mg/L, 0.6 mg/L, 1.2 mg/L, 2.4 mg/L。经 3 个月左右培养，幼苗长出适宜的根，苗高 10~11 cm 即做移栽和炼苗培养(见表 1)。

### 3.4. 再生植株的移栽

棉花的再生植株采用的是直接移栽法。先移栽到无菌有机质土:蛭石:珍珠岩 = 1:5:1 的培养土中。用保鲜袋套住培养钵，然后用橡皮筋扎住底部。把移好的棉苗放到通风、光亮处。3 天后观察棉苗叶片的变化，几天后见茎尖有新叶长出可逐步松开橡皮筋的一角，此后每隔 3 天逐步松开，直到棉苗适应外界环境。大约 20 天左右去除保鲜膜后，开始添加 1‰复合肥 + 0.5‰硝酸钾溶液时，待长出 3~5 片新叶后，棉苗可以

**Table 1. Mediums used in tissue culture**  
**表 1. 棉花组织培养中所用培养基**

培养基 Media	组成 Composition	附加 Addition
MS <sub>0</sub>	MSB + 30 g/L 葡萄糖 + 3 g/L 结冷胶 (pH = 5.8)	
MS <sub>1</sub>	MSB + 30 g/L 葡萄糖 + 3 g/L 结冷胶 + 0.1 mg/LIAA + 0.1 mg/L 2,4-D + 0.1 mg/L KT + 100 μmol/L AS (pH = 5.6)	
MS <sub>2</sub>	MSB + 30 g/L 葡萄糖 + 3 g/L 结冷胶 + 0.1 mg/LIAA + 0.1 mg/L ZT (pH = 6.0)	500 mg/L cab + 100 mg/L Kan
MS <sub>3</sub>	AMSB + 30 g/L 葡萄糖 + 3 g/L 结冷胶 + 0.1 mg/LIAA + 0.1 mg/L 2,4-D + 0.1 mg/L KT (pH = 6.0)	500 mg/L Cab + 25 mg/L Kan
MS <sub>4</sub>	AMSB + 30 g/L 葡萄糖 + 3 g/L 结冷胶 (pH = 6.0)	250 mg/L Cef + Gln, Pro
MS <sub>5</sub>	1/2 MS + 20 g/L 葡萄糖 + 3 g/L 结冷胶 + 1 g/L 活性炭 + 10 mg/L Kan (pH = 5.8)	200 mg/L Cef + NAA

注：MSB 为 MS 无机盐 + B5 有机物；AMSB 为 MS 无机盐去除硝酸钾加倍 + B5 有机物。

逐步接受直接太阳照射。再将棉苗整体移栽到更大的钵中或者田间。

### 3.5. Kan 涂抹实验

以非转基因的 Coker312 为材料，当棉花植株长至 4 叶期<sup>[8]</sup>，卡那霉素(Kan)用附加 0.1% 吐温 20 的双蒸水分别配制成 1%，2%，3%，4%，5%，6% 浓度的 6 个处理，每个处理重复 3 次。Kan 用毛笔涂抹于棉花植株第 4 片叶上，以湿润为准，挂牌标记，7 天后观察到涂抹 4% 浓度的棉花叶片涂抹部位失绿，叶片颜色由绿转黄，与周边正常叶色差异明显<sup>[9]</sup>。所以选用 4% 的 Kan 为筛选浓度。以野生型棉花作为对照，涂抹转基因再生植株一周后，计算其抗卡那霉素比率：

抗卡那霉素比率<sup>[10]</sup> = 卡那霉素抗性转化植株数 / 转化植株检测数 × 100%。

### 3.6. 再生植株叶片 DNA 的提取与目的基因 PCR 检测

经卡那霉素抗性鉴定后，对初步确认的转化植株进行 PCR 检测。棉花叶片总 DNA 的提取采取的是改良的 CTAB 法，参考上海交大和郭红缓等<sup>[11,12]</sup>的方法，并做改动。

取 0.5 g 新鲜棉花幼叶，在液氮中迅速研磨成细粉。然后快速将其转入无菌离心管中，加入 600 μL 预热的 CTAB 提取液(+2% PVP + 3% β-巯基乙醇)，迅速混匀。于 65℃ 温育 45 min，期间每 15 min 混匀一次。冷却后加入等体积(600 μL)氯仿:异戊醇(24:1)，轻柔颠倒混匀使乳化 10 min, 7000 g~8000 g(18℃~20℃)离心 10 min，吸取上清液移入另一无菌离心管。根据需要可用氯仿: 异戊醇如上法重复抽提一次，吸取上

清。加入与上清液等体积(约 600 μL)且已于-20℃预冷的异丙醇，颠倒混匀，放置-20℃冰箱，沉淀 1 h，约 1~2 分钟后应有白色絮状沉淀出现。用剪去端部的吸头转移含有 DNA 絮状沉淀<sup>[13]</sup>。用 1 mL 75% 的乙醇反复漂洗 4 次，用 Tip 头吸干乙醇。再用冰无水乙醇漂洗一次，沉淀于室温或 37℃ 的恒温箱中干燥片刻至刚出现半透明。将所得沉淀室温下溶于 50 μL pH = 8 的灭菌双蒸水中，加入 1 μL RNaseA (10 mg/mL), 37℃ 处理 1 h，完全溶解后，-20℃ 保存。根据 *IrrE* 的序列设计合成引物如下：

Forward Primer 5'-CAACGTACATCCTCATCAAC  
TC -3'

Reverse Primer 5'-TCCACCTCCGCCTTCATT  
-3'

以质粒 DNA 为阳性对照，同时以未转化的植株叶片 DNA 为阴性对照，以棉花叶片基因组 DNA 为模板进行 PCR 扩增。25 μL PCR 反应体系为：模板 DNA (100 ng/μL) 1 μL、10 × PCR buffer 2.5 μL、10 mmol/L dNTPs 2 μL、25 mmol/L MgCl<sub>2</sub> 1.5 μL、10 μmol/L 上游引物和下游引物各 0.5 μL、Taq DNApolymerAse (5 U/μL) 0.25 μL、ddH<sub>2</sub>O。

PCR 反应程序为：95℃ 3 min; 94℃ 30 s; 64℃ 30 s; 72℃ 40 s，重复 35 个循环；72℃ 10 min；扩增产物用 1% 的琼脂糖凝胶电泳检测。

## 4. 结果与分析

### 4.1. 氨基酸对胚性愈伤生长及胚状体诱导和萌发的影响

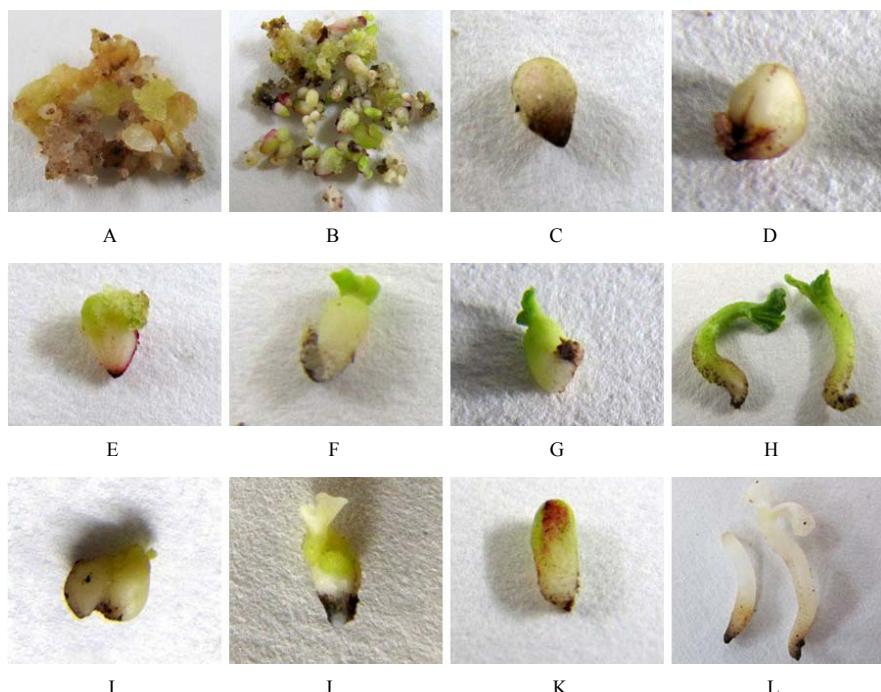
转基因胚性愈伤组织培养 60 天(图 1(B))，表面可以明显看见胚性细胞团及米粒状结构。将棉花体细胞

分为球型胚、心型胚、鱼雷型胚、子叶型胚等几个阶段(图 1), 统计其正常体细胞胚数与畸形胚数。在 MS<sub>4</sub> 中无论是否加入氨基酸, 在转化的过程中都存在胚性愈伤组织与非胚性愈伤组织共同生长的现象。结果表明(表 2), 加入 Pro 的培养基愈伤组织生长较为快速, 相对生长速率可达 9%。加入 Glu 培养效果虽比不上 Pro, 但也维持了较高的生长速度。而加入 Ala 后, 对棉花愈伤速度的增长没有明显的影响。当 Pro 与 Glu 共同加入培养基时, 生长速率明显高于所用任何一种氨基酸单独处理, 相对生长速度可达 11.29%。

试验结果表明(表 2), 当胚性愈伤转移到添加有 Glu 和 Pro 的培养基中, 棉花愈伤组织的相对生长速率明显提高, 胚状体的数量明显增加, 胚状体的萌发和成熟也较为容易。单独使用时也能提高棉花胚体发生能力, 但以综合使用效果更为显著。而附加 Ala 时, 愈伤组织在各个方面都没有明显的影响。

#### 4.2. NAA 对生根的影响

NAA 是一种植物生长调节剂, 能促进扦插枝条生根, 诱导形成不定根。实验中, 在 MS<sub>5</sub> 培养基中分别



A: 胚性愈伤组织; B: 60 天后萌发的胚状体; C: 球形胚; D, E: 心形胚; F: 鱼雷形胚; G, H: 子叶形胚;  
I: 联体胚; J: 玻璃化胚; K: 单极胚状体(无胚芽端); L: 白化胚。

**Figure 1. Somatic embryogenesis of cotton and subsequent regeneration**  
**图 1. 棉花转化过程中的愈伤组织及不同类型的胚状体**

**Table 2. Effect of medium on the development of somatic embryos by different concentrations of amino acids**  
**表 2. 不同氨基酸对胚状体萌发与成熟的影响**

氨基酸含量 Amuont of amino acids	愈伤组织相对生长速率(%) The relative growth rate of callus	每克胚性愈伤组织所含体细胞个数 Number of embryos per gram embryogenic callus	畸形胚数 Number of abnormal embryo	正常胚萌发率(%) Rate of normal embryo germination
CK(Without amino acids)	6.04d	73.45f	27.18c	63
Glu(0.5 g/L)	7.51c	93.54e	22.09d	76.39
Ala(0.5 g/L)	6.13d	78.73f	27.11c	65.57
Pro(0.5 g/L)	9.00b	113.84d	28.86c	74.65
Glu(0.5 g/L) + Ala(0.5 g/L)	8.87b	147.99c	33.15b	77.6
Glu(0.5 g/L) + Pro (0.5 g/L)	11.29a	219.63a	36.68a	83.3
Ala(0.5 g/L) + Pro(0.5 g/L)	9.61b	162.31b	32.84b	79.76

注: 小写字母表示差异显著性( $P < 0.05$ )。

添加不同浓度的 NAA, 研究了不同浓度 NAA 对胚幼苗生根的影响。接种 40 d 后统计再生苗的生根数, 结果见图 2。在没有加 NAA 的培养基上, 胚状体的萌发能力比较弱, 长出的根少且短。而添加 NAA 的浓度为 0.3 mg/L 时, 根不仅在数量提高了很多, 而且粗又长, 显白色。但当浓度提高到 1.2 mg/L 时, 根的数量

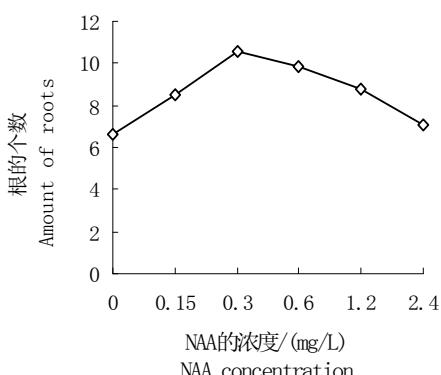


Figure 2. Effect of different concentration NAA on embryo germination

图 2. 不同浓度 NAA 对幼苗发育的影响

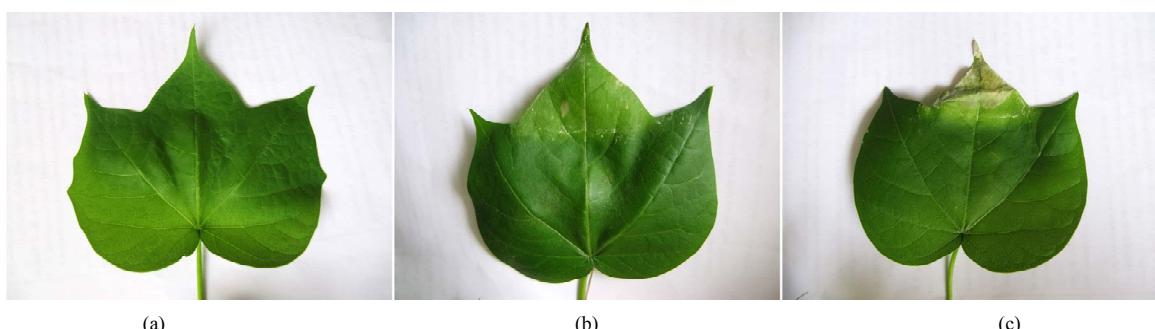
也优于对照, 但根比较细, 而且生长一段时间后就会发褐色, 严重影响根系对养分的吸收, 由此极大的影响了再生苗的质量。因此添加 NAA 的浓度不适当过高, 过高反而影响了再生苗的质量。

#### 4.3. Kan 涂抹实验

用 4% Kan 对再生植株进行涂抹实验(图 3), 非转基因植株在第 7 天涂抹部位就出现失绿现象, 而到第 13 天出现干枯焦黄。而转基因棉花叶片随着时间的延长并没有明显的变色现象。故观察时间为 13 天, 得到的 Kan 抗性植株 37 棵, 抗卡那霉素比率为 11.53%。

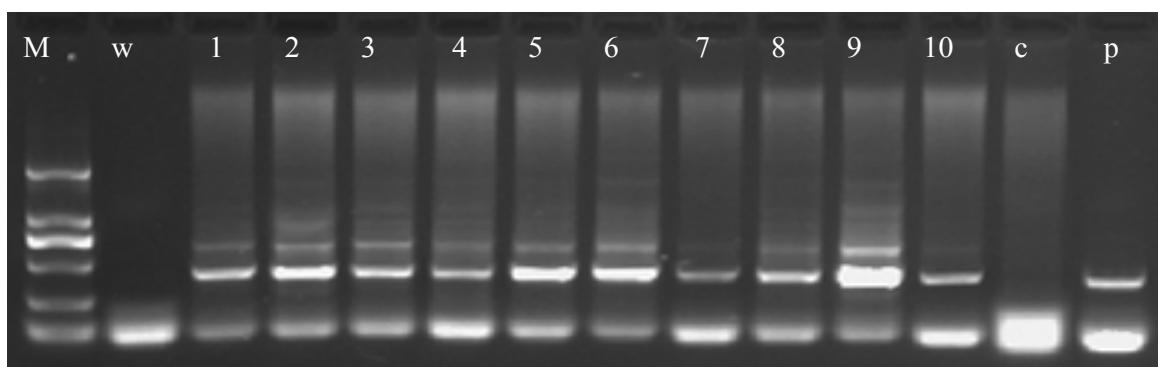
#### 4.4. 抗性再生植株的 PCR 检测

用小量抽提植物总 DNA 的方法得到棉花的总 DNA, 以 1.0  $\mu$ l 总 DNA 为模板进行 PCR 扩增, 对得到的 37 棵 Kan 抗性植株进行检测, 31 棵检测到了特异性条带。PCR 产物电泳结果如图 4。经 PCR 检测验证, Kan 筛选抗性苗的阳性检测率达到 83.78%。



a: 用 Kan 涂抹转基因棉花 2 周, 转基因棉花叶片没有任何变色现象。b: Kan 涂抹野生型棉花 7 天。c: Kan 涂抹野生型棉花 2 周。

Figure 3. Kanamycin leaf paint assay for *IrrE* transgenic cotton  
图 3. 转 *IrrE* 基因的棉花涂抹实验



M: Marker; w: 模板(水); 1~10: 转基因植株; c: 非转基因植株; p: 模板(质粒)。

Figure 4. PCR of putative transgenic plants  
图 4. 转化再生植株的 PCR 图

## 5. 讨论

在棉花组织培养中，能否成功的诱导出胚状体是植株再生的关键。影响体胚发生的因素很多。李付广及张献龙<sup>[14,15]</sup>的研究表明 Glu 添加到培养基中有利于棉花胚状体发生。胡琳等<sup>[16]</sup>对小麦花粉愈伤组织的研究表明附加丙氨酸，脯氨酸，谷氨酰胺能显著的提高小麦花粉胚状体的发生能力。L. A. Elkonin 等<sup>[17]</sup>在 5 种高粱品种的胚性愈伤组织继代培养中加入 Asn 和 Pro，有利于胚性愈伤组织(EC)的生长和胚胎的发生。Han G. Y. 等<sup>[18]</sup>报道当棉花胚性愈伤转移到含有 Glu 和 Asn 的培养基上，体胚的数量明显增加，体胚的萌发和成熟也较为容易。此外，Pinto G.<sup>[19]</sup>等采用在培养中添加谷氨酰胺、水解酪蛋白(CH)和天冬酰胺来促进胚性愈伤的形成及胚胎的发生。本试验的研究结果表明，Pro 与 Glu 共同加入培养基时对愈伤组织的增长与胚状体的萌发和成熟都有促进作用，但单独附加 Ala 时，对两者都没有明显的影响，这可能与棉花体胚发生中氨类物质的转化途径有关。

除了 NAA 外还我科试验了其他方法对根生成的影响。将葡萄糖的含量从 3% 降到 2%，MS 粉减半时，这种低糖低盐的培养基能促进体胚的成熟，但必须进行脱水处理，降低培养微环境的湿度，否则白化胚，玻璃化胚严重，甚至连长出的根也玻璃化(数据未给出)。另外周志林<sup>[20]</sup>的研究表明活性炭的添加能有效促进胚的萌发与成熟，而本试验添加活性炭并没促进胚的萌发和根的生成，只是减轻了根系的褐化程度(数据未给出)。

棉花体细胞胚胎发生是转基因棉花新品种培育的重要条件，由于棉花胚胎发生率及植株再生率较低，严重限制了生物技术在棉花育种和生产上的应用。本试验研究了棉花转转基因体细胞胚胎发生和植株再生过程的主要限制性因素，成功的建立一个高效的转基因再生体系，为棉花基因工程育种奠定了基础。

## 6. 致谢

感谢上海交通大学农业与生物学院左开井博士提供的 Coker312 以及中国农业科学院植物生物技术研究中心微生物实验室提供的农杆菌菌株。

## 参考文献 (References)

- [1] V. V. Satyavathi, V. Prasad, B. Gita Lakshmi, et al. High efficiency transformation protocol for three Indian cotton varieties via a *Agrobacterium tumefaciens*. *Plant Science*, 2002, 162: 215-223.
- [2] G. H. Davidonis, R. H. Hamilton. Plant regeneration from callus tissue of *Gossypium hirsutum* L. *Plant Science Letters*, 1983, 32: 89-93.
- [3] 吴家和, 张献龙, 罗晓丽等. 转几丁质酶和葡聚糖酶基因棉花的获得及其对黄萎病的抗性[J]. 遗传学报, 2004, 31(2): 183-189.
- [4] F. Perlak, R. Deaton, T. Armstrong, et al. Insect resistant cotton plants. *Biotechnology*, 1990, 8: 939-943.
- [5] G. Keller, L. Spatola, D. McCable, et al. Transgenic cotton resistant to herbicide bialaphos. *Transgenic Research*, 1997, 6: 385-392.
- [6] N. L. Trolinder, X. Chen, et al. Genotype specificity of the somatic embryogenesis response in cotton. *Plant Cell Reports*, 1989, 8: 133-136.
- [7] R. Kumria, V. G. Sunnichan, D. K. Das, et al. High-frequency somatic embryo production and maturation into normal plants in cotton (*Gossypium hirsutum*) through metabolic stress. *Plant Cell Reports*, 2003, 21: 635-639.
- [8] E. Ramachandran, S. K. Bhattacharya, S. A. John, et al. Heterologous expression of Aspen PTM3, a MADS box gene in cotton. *Journal of Biotechnology*, 2011, 155: 140-146.
- [9] 燕丽萍, 夏阳, 梁慧敏等. 卡那霉素叶片涂抹法田间筛选转基因苜蓿的研究[J]. 中国农学通报, 2009, 25(14): 22-26.
- [10] 刘传亮, 武芝霞, 张朝军等. 农杆菌介导棉花大规模高效转化体系的研究[J]. 西北植物学报, 2004, 24(5): 768-775.
- [11] 刘明月. 农杆菌介导棉花遗传转化体系优化[D]. 上海交通大学, 2011.
- [12] 郭红媛, 余茂云. 一种改良的棉花总 DNA 提取方法[J]. 山西农业科学, 2009, 379(2): 3-5.
- [13] 黄萱, 高丽美, 张永彦等. 一种优化的植物总 DNA 提取方法 [J]. 西北植物学报, 2004, 24(6): 1103-1106.
- [14] 李付广, 李秀兰, 李凤莲等. 棉花体细胞胚胎发生及主要物质生化代谢机制[J]. 河南农业大学学报, 1994, 28(3): 313-316.
- [15] 张献龙, 孙济中, 刘金兰. 陆地棉品种“Coker201”胚性与非胚性愈伤组织生化代谢产物的比较研究[J]. 作物学报, 1992, 8(3): 176-182.
- [16] 胡琳, 许为钢, 赵向科. 三种氨基酸及水解乳蛋白对小麦花粉愈伤组织发生能力的影响[J]. 陕西农业科学, 1989, 6: 24-25.
- [17] L. A. Elkonin, R. F. Lopushanskaya and N. V. Pakhomova. Initiation and maintenance of friable, embryogenic callus of sorghum (*Sorghum bicolor* (L.) Moench) by amino acids. *Maydica*, 1995, 40(2): 153-157.
- [18] G. Y. Han, X. F. Wang, G. Y. Zhang, et al. Somatic embryogenesis and plant regeneration of recalcitrant cottons (*Gossypium hirsutum*). *African Journal of Biotechnology*, 2009, 8(3): 432-437.
- [19] G. Pinto, C. Santos, L. Neves, et al. Somatic embryogenesis and plant regeneration in *Eucalyptus globulus* L. Abill. *Plant Cell Reports*, 2002, 21: 208-213.
- [20] 周志林. 棉花植株再生及农杆菌介导的 Bt 基因和 Bar 基因的遗传转化[D]. 华中农业大学, 2006.