

# 蔗糖和多效唑对试管生姜形成的影响

陈传红<sup>1</sup>, 金卫根<sup>1</sup>, 杨柏云<sup>2</sup>, 李荣同<sup>1</sup>

(1. 东华理工学院生物系, 江西 抚州 344000; 2. 南昌大学生命科学学院生物系, 南昌 330047)

**摘要:**用不同浓度的蔗糖、NAA、Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>、多效唑(Pac)和光照条件对江西兴国九山生姜(*Zingiber officinale* Rosc. cv. Jiushan)进行试管姜的诱导,成功诱导出试管姜。结果表明,诱导试管姜的最佳培养基为:MS + 6-BA 0.2 mg L<sup>-1</sup> + NAA 0.5 mg L<sup>-1</sup> + Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> 2.5 mg L<sup>-1</sup> + Pac 2.5 mg L<sup>-1</sup> + 蔗糖 8%;适宜浓度的Pac、Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>、蔗糖有利于试管姜诱导;NAA和6-BA对试管姜的诱导不起促进作用;延长光照时间有利于试管姜膨大。

**关键词:**生姜; 试管姜; 多效唑

中图分类号:Q943.1

文献标识码:A

文章编号:1005-3395(2006)02-0146-05

## Effects of Sucrose and Paclobutrazol on Microrhizome Formation in Ginger (*Zingiber officinale* Rosc.)

CHEN Chuan-hong<sup>1</sup>, JIN Wei-gen<sup>1</sup>, YANG Bai-yun<sup>2</sup>, LI Rong-tong<sup>1</sup>

(1. Department of Biology, East China Institute of Technology, Fuzhou 344000, China;

2. Department of Biology, Bioscience Institute of Nanchang University, Nanchang 330047, China )

**Abstract:** Microrhizome of *Zingiber officinale* Rosc. cv. Jiushan were induced from tube plantlets, which were derived from explant of stem tip, cultured on MS medium supplemented with 0.2 mg L<sup>-1</sup> BA and varying concentrations of combinations of sucrose, NAA, Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>, Paclobutrazol (Pac). The results showed that rhizome production was best in tube culture on MS medium supplemented with 0.2 mg L<sup>-1</sup> 6-BA, 0.5 mg L<sup>-1</sup> NAA, 2.5 mg L<sup>-1</sup> Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>, 2.5 mg L<sup>-1</sup> Paclobutrazol and 8% sucrose. NAA and 6-BA had no promotion effects on rhizome induction. More illumination stimulatory rhizome growth of the ginger.

**Key words:** *Zingiber officinalis* Rosc.; Microrhizome of Ginger; Paclobutrazol

生姜(*Zingiber officinale* Rosc.)属姜科(Zingiberaceae)多年生草本植物,是一种重要的经济作物。生姜含有多种营养成分,如糖、脂肪、蛋白质,多种微量元素、纤维素、胡萝卜素、维生素C、硫胺素、核黄素和尼克酸等;此外,它还含有姜辣素、姜油酮、姜烯酚、姜醇、桉油精等特殊成分<sup>[1]</sup>。对生姜的药理研究表明,它具有抗过敏、抗肿瘤、降胆固醇等功效<sup>[2]</sup>。它既是一种重要调味蔬菜,又可作果脯、香料和药物。因此,它是很好的药食同源经济作物之一,具有很大的开发价值。

在生产实践中,生姜一般是以地下根茎进行无

性繁殖,这样种姜浪费较严重,又易感染和积累病毒与内生菌,致使种性退化,易发生病害,产量与品质下降,严重影响了生姜的生产<sup>[3-4]</sup>。通过生姜茎尖培养脱毒和离体快繁技术<sup>[5-6]</sup>,培育出生姜试管苗,利用试管苗作为生产种苗基本可克服生姜的上述缺点。若能从试管苗培育出试管姜,以试管姜作为种姜来源,还可解决试管苗移栽成活率不高、运输不便、不耐贮藏等问题。

目前,有关生姜的离体快繁研究大多集中在试管苗快繁方面,而对于试管姜诱导研究较少<sup>[6-8]</sup>。本文以江西兴国九山生姜为材料,研究影响试管姜形

成和膨大的因素,为试管姜的工厂化生产提供理论依据。

## 1 材料和方法

**材料** 选用江西兴国九山生姜 (*Zingiber officinale* Rosc. cv. Jiushan) 试管苗,由南昌大学植物细胞工程研究室提供。实验中的试管苗是由茎尖诱导得到的<sup>[9]</sup>,均在 MS + 蔗糖 4% 的培养基中培养 30 d 后获得的。

本实验以 MS 为基本培养基,附加琼脂 0.7% 和 0.01% 的活性炭, pH 6.0, 采用高压蒸汽灭菌。按三因素三水平的正交实验方案 L<sub>9</sub>(3<sup>4</sup>)设计实验,蔗糖(A 因素)三水平依次为 6%, 8%, 10%; Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> (B 因素)三水平依次为 1.0 mg L<sup>-1</sup> (单位下同), 2.5, 3.0; NAA (C 因素)三水平依次为 0.5, 1.0, 1.5。实验方案见表 1。筛选出优化培养基后,再附加不同浓度的多效唑(Paclobutrazol, Pac) (0, 1.5, 2.0, 2.5, 3.0 mg L<sup>-1</sup>), 培养基编号分别为 10~14。每瓶装培养基 40 ml。

表 1 L<sub>9</sub>(3<sup>4</sup>)正交实验方案表

Table 1 Orthogonal design for sucrose, Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>, and NAA at various concentrations

编号 Code	A Sucrose (%)	B Ca <sub>3</sub> (PO <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> (mg L <sup>-1</sup> )	C NAA (mg L <sup>-1</sup> )
1	6	1.0	0.5
2	6	2.5	1.0
3	6	3.0	1.5
4	8	1.0	1.0
5	8	2.5	1.5
6	8	3.0	0.5
7	10	1.0	1.5
8	10	2.5	0.5
9	10	3.0	1.0

在 1~9 号培养基中接种长至 2~3 叶 1 心, 株高约 3.5 cm 的试管苗(图版 I: a)各 24 株, 进行试管姜诱导培养, 培养 50 d 后统计试管姜诱导情况(诱导率 = 姜块个数 / 接种试管苗株数), 对正交实验结果作直观分析, 并针对姜块数进行方差分析。在 10~14 号培养基中接种同样的试管苗各 20 株, 进行培养, 也在 50 d 后统计结果并作方差分析。选择 13 号培养基进行光照时间 (4, 8, 12, 16, 24 h d<sup>-1</sup>) 处理对比试验, 每处理接种 10 瓶, 每瓶接种试管苗 4 株。

**培养条件** 温度 26±1°C, 光照时间 12 h d<sup>-1</sup> (光照处理实验例外), 光照强度 2000 Lx。

## 2 结果和分析

### 2.1 培养基中蔗糖、Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> 及 NAA 对试管姜诱导的影响

试管苗培养 50 d 后, 所形成的试管姜(直径 0.4 cm 以上统计)总数、平均直径和姜块总重量统计结果见表 2。

从表 2 的试管姜块数量, 可知 A 因素(蔗糖)间的极差最大(23.5), B 因素(Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>)的极差次之(9.0), 而 C 因素(NAA)的极差最小(4.0)。这说明蔗糖在试管姜诱导中起主导作用, 对诱导影响最大; 而 Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> 与 NAA 对试管姜诱导形成的影响小。三个因素对姜块平均直径、总重量和诱导率的影响效果相似, 以蔗糖浓度影响最大, 其次是 Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>, NAA 浓度影响最小。此外, 由试管姜块数实验结果方差分析(表 3)表明: 蔗糖浓度对试管姜的诱导影响差异极显著, 而 Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> 和 NAA 的影响差异不显著。

可见各因素以 A<sub>2</sub> 水平(蔗糖 8%)、B<sub>2</sub> 水平(Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> 2.5 mg L<sup>-1</sup>)、C<sub>1</sub> 水平(NAA 0.5 mg L<sup>-1</sup>)为优化组合, 对试管姜的诱导率最高, 姜块平均直径最大。

表 2 试管姜诱导培养结果

Table 2 The growth of ginger rhizome from plantlets in tube cultured for 50 days

	试验编号 Experiment code								
	1	2	3	4	5	6	7	8	9
试管姜块数量 No. of rhizome (piece)	15	21	23	39	37	41	12	18	20
试管姜诱导率 Induction rate (%)	62.5	87.5	95.8	162.5	154.1	170.8	50.0	75.0	83.3
姜块平均直径 Rhizome average diameter (cm)	0.45	0.51	0.42	0.71	0.68	0.66	0.45	0.53	0.42
姜块总重量 Total weight (g)	2.78	5.18	3.94	10.14	9.57	9.43	2.29	4.12	3.40

根据观察, 第 1~3 组试管姜的诱导率稍低, 长势旺盛, 苗较高。第 7~9 组, 长势不好, 苗普遍矮黄, 不利于光合作用, 影响营养物质的积累, 诱导率相对较低。而第 4~6 组, 长势好, 苗矮壮鲜绿, 根粗、长, 芽分化多, 刚诱导出现就开始膨大(图版 I: b), 诱导率高, 在形成的试管姜上均有数条粗壮的根。

## 2.2 多效唑浓度对试管姜诱导的影响

试验在正交试验所得优化组合(MS + 6-BA 0.2 mg L<sup>-1</sup> + NAA 0.5 mg L<sup>-1</sup> + Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> 2.5 mg L<sup>-1</sup> + 蔗糖 8%) 的基础上, 再附加不同浓度多效唑进行试管姜诱导试验。培养 50 d 后, 进行统计, 结果见表 4。

从表 4 可知, 与 10 号对照培养基比, 在蔗糖、Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub>、NAA 优化组合的培养基中附加不同浓度(1.5~2.5 mg L<sup>-1</sup>)的多效唑, 试管姜的诱导率均有所提高; 随着多效唑浓度从 1.5 增加到 3.0 mg L<sup>-1</sup>, 诱导率出现先提高后又下降的变化趋势。其中, 13 号诱导率最高, 达 180%; 其次为 12 号, 为 165%, 其余几组的诱导率没有明显差异。此外, 附加了多效唑的培养基, 其试管姜的平均直径、重量都要比对照组高, 在 13 号培养基中达到最高值, 分别为

0.81 cm, 0.342 g; 观测还发现, 所形成的试管姜大小较均一(图版 I: d, e, f)。

可见, 在优化培养基基础上添加 2.5 mg L<sup>-1</sup> 的多效唑, 对试管姜诱导率、平均直径、平均重量都是最有利的, 诱导试管姜的最佳培养基为: MS + 6-BA 0.2 mg L<sup>-1</sup> + NAA 0.5 mg L<sup>-1</sup> + Ca<sub>3</sub>(PO<sub>4</sub>)<sub>2</sub> 2.5 mg L<sup>-1</sup> + 多效唑 2.5 mg L<sup>-1</sup> + 蔗糖 8%。采用最佳培养基进行试管姜诱导 30 d 后就有试管姜的雏形(图版 I: c)。

## 2.3 不同光照时间对试管姜诱导的影响

在最佳培养基上进行不同光照时间(4, 8, 12, 16, 24 h d<sup>-1</sup>) 处理, 观察生姜试管苗长势。对诱导形成的试管姜总数、总重量与姜块平均直径进行统计。在 24 h d<sup>-1</sup> 光照处理的情况下, 得到的试管姜不论是总数、总重量还是平均直径比其他几个处理要好, 得到了 39 个试管姜, 平均直径为 0.82 cm, 总重量为 13.82 g。8 h d<sup>-1</sup> 和 12 h d<sup>-1</sup> 光照处理次之, 而在 4 h d<sup>-1</sup> 光照处理下, 试管姜诱导率极低, 形成的试管姜少。这可能是因为生姜试管苗长势弱, 苗失绿变黄, 不能积累足够多的营养物质, 不利于试管姜的形成。

表 3 试管姜块数实验结果分析  
Table 3 Variance analysis of the rhizome growth of ginger in the experiments

方差来源 Source of variance	平方和 Sum of square	自由度 Freedom (f)	均方和 Mean square	F 值 F value	显著性 Significance	临界值 Critical value
A	884.56	2	442.28	103.37	P<0.01	$F_{(2,2)0.01}=99$
B	54.22	2	27.11	6.33		
C	8.56	2	4.28	1.00		$F_{(2,2)0.05}=19$
Error (e)	8.56	2	4.28			
总和 Total	958.90	8				

表 4 多效唑对试管姜诱导的影响  
Table 4 Effect of Paclobutrazol (Pac) on the induction of ginger rhizome

编号 Code	Pac (mg L <sup>-1</sup> )	接种苗数 No. of plantlets	试管姜数 No. of rhizome (piece)	试管姜平均直径 Av. diameter of rhizome (cm)	试管姜平均单重 Av. weight of rhizome (g)	诱导率 Induction rate (%)
10 (Control)	0.0	20	30	0.65 a	0.237 A	150
11	1.5	20	31	0.71 a	0.251 A	155
12	2.0	20	33	0.74 ab	0.267 A	165
13	2.5	20	36	0.81 b	0.342 C	180
14	3.0	20	27	0.78 ab	0.308 B	135

同栏中不同小写字母表示差异显著( $p<0.05$ ), 大写字母表示差异极显著( $p<0.01$ )。Values in each column followed by different letters are significantly different from each other at  $p<0.05$  by small letters, and  $p<0.01$  by capital letters.

### 3 讨论

本文研究了蔗糖、6-BA、NAA、 $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ 、多效唑和光照条件对江西兴国九山姜试管姜诱导的影响。结果表明,蔗糖与多效唑对试管姜的诱导与膨大具有重要作用。张延国对山东莱芜姜试管姜诱导研究认为,蔗糖浓度低于4%,将不会形成直径大于0.4 cm的有效试管姜<sup>[1]</sup>。关于蔗糖诱导试管姜形成的生理生化机制目前还不清楚,可能是由于蔗糖具有能源和碳源的作用,也可能是组织培养中蔗糖作为信号的传导原因<sup>[10]</sup>。蔗糖在本实验中是一个关键因素,高浓度蔗糖有利于试管姜的诱导与膨大。这与马铃薯(*Solanum tuberosum L.*)<sup>[11]</sup>、唐菖蒲(*Gladiolus hybridus Hort.*)<sup>[12]</sup>、荸荠(*Eleocharis tuberosa Schult.*)<sup>[13]</sup>等相关研究有类似结果,都使用了较高的蔗糖浓度。

多效唑作为另一个重要因子,对试管姜的诱导和膨大有促进作用。它是一种生长延缓剂,属三唑类化合物,具有抑制株高,促进作物横向生长,特别是对单子叶植物,可促进分蘖、茎粗增加,根加粗,植株健壮<sup>[14]</sup>。多效唑在本实验中的结果与多效唑在唐菖蒲中的运用有类似的效果<sup>[12]</sup>。

赵得婉等提出<sup>[1]</sup>,生姜中含有大量的钙,这需要外界为它提供,组织培养和大田生产在生产方式与方法上有所不同,但在本质上是相通的。据此,本实验为提高培养基中的钙离子浓度,添加了 $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ 作为钙离子来源,而磷酸根离子对根的生长有促进作用。Shama 和 Singh 将生姜茎尖置于附加有2.0 mg L<sup>-1</sup> 的 $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ 的液体培养基中,诱导获得了小姜块<sup>[15]</sup>。关于 $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ 对试管姜诱导的作用机制有待进一步研究。

生姜是一种短日照植物,在田间生产时,短日照是根茎形成的条件,在生长的中后期,短日照有利于其根状茎的诱导形成与生长。但在本实验中,长光照时间比短光照的效果要好。这可能与组织培养条件下光照强度相对较弱有关,为了积累更多的有机物质,只有通过延长光照时间来积累更多的光合产物,从而使长光照优于短光照。

### 参考文献

- [1] Ai X Z (艾希珍). *Technology of Culture for High Yield in Ginger* [M]. Beijing: China Agriculture Press, 1999. 1-2. (in Chinese)
- [2] Liu X M (刘雪梅). Pharmacological effect of ginger: progress and prospect [J]. *Chin Trad Patent Med (中成药)*, 2002, 24(7):539-542. (in Chinese)
- [3] Zhao D W (赵德婉), Xu K (徐坤), Ai X Z (艾希珍). *Culture for High Yield in Ginger* [M]. Beijing: Jindun Press, 2000. 81-90. (in Chinese)
- [4] 王金陵, 李勤. 姜青枯病发生规律及药剂防治试验 [J]. 福建农业科技, 1995, (2):1-19.
- [5] Xu K (徐坤), Yang J H (杨俊华). The disease-free ginger and the technology of culture for high yield [J]. *Changjiang Veget (长江蔬菜)*, 2000, (8):8-9. (in Chinese)
- [6] Feng Y (冯英), Xue Q Z (薛庆中). Progress on multiplication of disease-free ginger [J]. *Chin Bull Bot (植物学通报)*, 2002, 19(4): 439-443. (in Chinese)
- [7] Tang Y M (唐玉明), Li X L (李兴莲), Ren D Q (任道群), et al. Study on tissue culture of ginger (*Zingiber officinale Rosc.*) [J]. *SW Chin J Agri Sci(西南农业学报)*, 2002, 15(4):116-118. (in Chinese)
- [8] Zhang Y G (张延国), Qu D Y (屈冬玉), Yang J R (杨建荣), et al. Induction of micro-ginger [J]. *Chin Veget(中国蔬菜)*, 2002, (1):33-34. (in Chinese)
- [9] 管毕财, 蔡奇英, 杨柏云, 等. 生姜茎尖培养的初步研究 [A]. 朱德蔚. 植物组织培养与脱毒快繁技术 [M]. 北京: 中国科学技术出版社, 2001. 239-241.
- [10] Huang M J (黄美娟), Wu N H (吴乃虎), Diao F Q (刁丰秋), et al. Effects of sucrose regulation culture on endogenous ABA levels of carrot somatic embryo [J]. *Acta Bot Sin (植物学报)*, 1999, 41(7):761-765. (in Chinese)
- [11] Lian Y (连勇). Application and induction of microtuber [J]. *J Potato (马铃薯杂志)*, 1995, 9(4):237-240. (in Chinese)
- [12] Ma G H (马国华), Zhang Q M (张启明). Effect of paclobutrazol in gladiolus tissue culture [J]. *Acta Hort Sin (园艺学报)*, 1994, 21(3):288-292. (in Chinese)
- [13] Cao P S (曹培生), Cai H (蔡汉), Li L J (李良俊), et al. Induction of corms *in vitro* in Chinese Water Chestnut [J]. *Acta Hort Sin (园艺学报)*, 1999, 26(5):355-356. (in Chinese)
- [14] Zhang S C (张石城), Liu Z Q (刘祖祺). *Principle and Techniques of Regulation in Phytochemistry* [M]. Beijing: Science and Technology of Agriculture Press in China, 1999. 333-336. (in Chinese)
- [15] Sharma T R, Singh B M. Micro-rhizome *in vitro* production in *Zingiber officinale Rosc.* [J]. *Plant Cell Rep*, 1995, 15(5):275-277.

## 图版说明

## Explanation of plate

## 图版 I

- a. 诱导前的试管苗;
- b. 诱导 10 d 的试管姜;
- c. 诱导 30 d 的试管姜;
- d. 诱导 50 d 的试管姜;
- e. 培养瓶中试管姜;
- f. 收获的试管姜。

## Plate I

- a. Plantlets from tube culture;
- b. Plantlets with rhizome induced for 10 days;
- c. Plantlets with rhizome induced for 30 days;
- d. Plantlets with rhizome induced for 50 days;
- e. Ginger growth in culture bottle;
- f. Rhizomes of ginger.

