

八仙花茎尖离体培养技术研究

王忠武, 建德锋

(吉林农业科技学院, 吉林 吉林 132101)

摘要:以八仙花带芽枝条为试材,采用茎尖离体培养技术对八仙花进行快繁研究。结果表明:把经过消毒灭菌的茎尖切割后转入芽诱导培养基 MS+6-BA 1.0 mg/L+NAA 0.1 mg/L+GA₃ 1.0 mg/L,萌发率达到 85%;继代培养基采用 MS+6-BA 0.5 mg/L+NAA 0.04 mg/L+腺嘌呤 5.0 mg/L,会具有较高的生长系数;生根培养基采用 1/2MS+IBA 0.8 mg/L+活性炭 3 g/L,能够完全生根成苗。

关键词:八仙花; 离体培养; 培养基

中图分类号:S 682.1⁺⁹ **文献标识码:**B **文章编号:**1001-0009(2012)09-0129-02

八仙花(*Hydrangea macrophylla*)为虎耳草科八仙花属植物,又名绣球花、紫阳花。其花朵开放时洁白丰满、大而美丽,其花色能红能蓝,是园林中常见的观赏花木,也常做盆栽观赏。由于其花的孕性花极为少数,所以不易接种,常用分株、压条或扦插方法繁殖,但分株、压条繁殖繁殖系数低,扩繁速度慢,而扦插繁殖又会受到季节的限制,不能常年生产苗木,很难满足市场的需求^[1]。该研究针对八仙花进行茎尖离体培养技术研究,以期为培养出无病毒的八仙花优良苗木,并且提高其繁殖速度提供参考依据。

1 材料与方法

1.1 试验材料

2011 年 6 月于吉林农业科技学院花圃挑选生长旺盛、无病虫害的八仙花植株,采其带芽枝条备用。

1.2 试验方法

1.2.1 外植体的处理 将采集的枝条截成小段,每段带芽,在自来水底下冲洗 20 min 后,放进超净工作台,先在 70% 的酒精中浸泡 30 s,然后用蒸馏水冲洗 3~4 次,接着再在 0.1% 的升汞溶液中浸泡 8 min,蒸馏水再冲洗 3~4 次^[2-3]。

1.2.2 培养过程 在解剖镜下,剥去芽边的鳞片和部分幼叶,用手术刀切取带 1~2 个叶原基的 0.2~0.3 mm 大小的茎尖,接入芽诱导培养基中上,芽诱导培养基采用 MS+6-BA 0.5~1.0 mg/L+NAA 0.1~0.2 mg/L+GA₃ 1.0 mg/L,30 d 后统计萌发情况。萌发成苗后对八仙花试管苗茎段作继代培养,25 d 继代 1 次,继代培养基

采用(1)MS+6-BA 0.5 mg/L+IAA 0.02~0.06 mg/L+腺嘌呤 5.0 mg/L;(2)MS+6-BA 0.5 mg/L+NAA 0.02~0.06 mg/L+腺嘌呤 5.0 mg/L^[4]。继代扩繁到一定数量后,取生长健壮、叶片数多的苗木,切取茎段或嫩梢,转人生根培养基 1/2MS+IBA 0.5~1.0 mg/L+活性炭 3 g/L,待根长 1 cm 左右,具有 4~5 条根系时,练苗 2~3 d,即可移栽。基质采用蛭石+珍珠岩(比例 1:1),移栽成活 20 d 后移至土壤栽培。以上培养基均为蔗糖 30 g/L,琼脂 6 g/L,pH 5.6^[5-6]。

1.2.3 培养条件 培养室条件为温度 25℃,光照时间 12 h/d,光照强度 2 000~3 000 lx;移栽基质前期条件为温度 20~25℃,湿度 100%,遮荫度 50%。

2 结果与分析

2.1 不同芽诱导培养基的萌发情况

由表 1 可知,NAA 含量低的 A₁、A₃ 培养基形成少量的愈伤组织,含量高的 A₂、A₄ 培养基形成较多的愈伤组织,而愈伤组织多的不利于芽的诱导和生长。A₁ 和 A₃ 培养基相比较,A₃ 的诱导率最高,达到 85%,因此 A₃ 为最佳芽诱导培养基^[7]。

表 1 茎尖在不同芽诱导培养基上的萌发情况

培养基	6-BA /mg·L ⁻¹	NAA /mg·L ⁻¹	萌发率 /%	萌发情况
A ₁	0.5	0.1	68	萌发少量愈伤组织,基部产生较多芽点
A ₂	0.5	0.2	54	萌发较多愈伤组织,基部产生少量芽点
A ₃	1.0	0.1	85	萌发少量愈伤组织,基部产生较多芽点
A ₄	1.0	0.2	49	萌发较多愈伤组织,基部产生少量芽点

2.2 继代培养情况

2.2.1 愈伤组织生长情况 将诱导形成的八仙花试管苗切成小段转接到继代培养基中,5 d 左右基部有愈伤组织形成,而后苗木和愈伤组织生长速度逐渐加快,到第 22 天左右,生长速度开始下降。在生长到 20 d 时,依

第一作者简介:王忠武(1969-),男,硕士,副教授,现主要从事植物科学教学和科研工作。E-mail:82642444@qq.com。

收稿日期:2012-02-07

据愈伤组织形成的面积大小分成3组,统计各组相对次数(相对次数=每组的数量/总数量)^[6]。由表2可知,几乎所有植株都形成大块的愈伤组织,可见IAA和NAA均可促进八仙花愈伤组织的生成和增大,比较而言,IAA的促进作用比NAA明显。试验中发现愈伤组织过大或过小都会影响丛生芽的分化,而中等大小的愈伤组织分化丛生芽的能力最强,因此,继代培养基中生长激素选择NAA较为合适,而B5、B6、B73种培养基比较来看,较为适宜的是B6号组合。

表2 不同继代培养基上愈伤组织生长情况统计

培养基序号	IAA /mg·L ⁻¹	NAA /mg·L ⁻¹	相对次数/%		
			大	中	小
B1			30	45	25
B2	0.02		57	43	0
B3	0.04		53	47	0
B4	0.06		51	49	0
B5		0.02	39	51	10
B6		0.04	40	56	4
B7		0.06	46	49	5

注:愈伤组织分组:大:面积在1.4 cm×1.4 cm以上;中:面积在(0.7 cm×0.7 cm)~(1.4 cm×1.4 cm);小:面积在0.7 cm×0.7 cm以下。

2.2.2 嫩茎生长情况 八仙花嫩茎转接后,基部萌发少量的丛生芽,如果单靠这些丛生芽切割扩繁,速度会慢,可取无分枝、高度相近的八仙花嫩梢进行转接,由于IAA容易诱导形成较大愈伤组织,因此转接选用B5、B6、B7号培养基,转接第20天时测量嫩梢高度,统计生长系数。由表3可知,B6培养基茎段的生长系数最大,其次是B5,而B7最小。转接时较高的植株截取段数也会增多,通常3~4段。这里B6培养基生长系数较高,截断数会较多,有利于扩繁。

表3 不同继代培养基对八仙花嫩茎生长的影响

培养基序号	NAA/mg·L ⁻¹	平均生长量/cm	原平均高度/cm	生长系数
B5	0.02	4.8	2.1	2.29
B6	0.04	5.7	1.9	3.00
B7	0.06	4.3	2.0	2.15

注:计算苗木在培养基之上高度;生长系数=生长平均总量/原接种茎段平均长度。

Study on the Shoot-tip Culture of *Hydrangea macrophylla* in vitro

WANG Zhong-wu, JIAN De-feng

(Jilin Agricultural Science and Technology College, Jilin, Jilin 132101)

Abstract: *Hydrangea macrophylla* was chosen as test material, the rapid propagation technique of *Hydrangea macrophylla* by shoot-tip culture *in vitro* were researched. The results showed that the shoot-tip after disinfected were seeded into the bud induction medium of MS+6-BA 1.0 mg/L+NAA 0.1 mg/L+GA₃ 1.0 mg/L, and the germination rate reached 85%; Using MS+6-BA 0.5 mg/L+NAA 0.04 mg/L+adenine 5.0 mg/L as the continue medium could had higher growth factor; using 1/2MS+IBA 0.8 mg/L+ Activated carbon 3 g/L as rooting medium could fully take root into plants.

Key words: *Hydrangea macrophylla*; culture *in vitro*; medium

2.3 不同生根培养基的生根情况

由表4可知,C2培养基的生根率最高,能完全生根,而且生根时间相对集中,根量平均3~6条,比C1、C3理想,可见C2培养基为最佳的生根培养基。

表4 不同生根培养基的生根情况

培养基序号	IBA /mg·L ⁻¹	生根株数		生根率 /%	生根量 /条
C1	0.5	3	13	46	1~2
C2	0.8	22	28	100	3~6
C3	1.0	16	24	86	2~4

3 结论与讨论

该研究结果表明,把经过消毒灭菌的茎尖切割后转入芽诱导培养基MS+6-BA 1.0 mg/L+NAA 0.1 mg/L+GA₃ 1.0 mg/L上,萌发率达到85%,然后将萌发的八仙花试管苗切段转入继代培养基MS+6-BA 0.5 mg/L+NAA 0.04 mg/L+腺嘌呤 5.0 mg/L上,继代3~4次,最后将继代获得大量的无根幼芽转接到1/2MS+IBA 0.8 mg/L+活性炭 3 g/L培养基中,生根率可达100%,待根长1 cm左右,具有4~5条根系时,练苗2~3 d,即可移栽,基质采用蛭石+珍珠岩(比例1:1),移栽成活后20 d后移至土壤栽培,这样就获得了无毒优良的八仙花苗木。

参考文献

- 曹春英.花卉栽培[M].北京:中国农业出版社,2010:129.
- 马瑞霞,张坤朋,路志芳.芦荟茎尖离体培养与快繁技术研究[J].安徽农业科学,2004(6):18806.
- 周涛,张启翔.观赏花卉组织培养中外植体材料的选取[J].山东林业科技,2003(1):43~44.
- 韦三立.花卉组织培养[M].北京:中国林业出版社,2001:98.
- 邢合龙,原会营,马开,等.八仙花组织培养技术的研究[J].防护林科技,2010(5):3.
- 雷亚灵,李周岐.八仙花茎段组织培养技术研究[J].西北林学院学报,2008(4):88.
- 王秋竹,杨国会.香花槐的组织培养研究[J].吉林农业科技学院学报,2008(3):5~6.