大花蕙兰的快速繁殖

薛艳霞1,张慧英1,张耀华2,邓小翔1

(1, 广西大学农学院, 南宁 530004; 2. 中北大学图书馆, 山西太原 030051)

摘 要:采用大花蕙兰的试管苗和原球茎作材料。以 MS 培养基或 1/2MS 为基本培养基,比较不同浓度的 BA 对大花蕙兰试管苗和原球茎增殖的影响,以及不同浓度的 NAA 对大花蕙兰试管苗生根的影响。试验结果表明:大花蕙兰原球茎增殖与分化的最佳培养基为(1/2MS+NAA 0.2mg/L+BA1.0 mg/L),原球茎增殖率达 363.16%,芽分化率达到 68.42%;其试管苗增殖的最佳培养基为(MS+NAA0.2mg/L+香蕉汁 100g/L+BA0.5mg/L),芽增殖率达到 91.67%;大花蕙兰试管苗生根的最佳培养基为(1/2MS+NAA0.5mg/L),平均每株生根数为 2.60 条。

关键词:大花蕙兰;组织培养;分化;生根

中图分类号:S 682.31 文献标识码:A 文章编号:1001-0009(2007)04-0218-02

大花蕙兰又称虎头兰,属兰科兰属植物。大花蕙兰株型紧凑美观,花序直立,花形规整,色彩鲜艳,有黄、白、绿、粉红等多种颜色,经久不凋,是近年来在我国花卉市场上流行的高档室内盆栽花卉,具有极高的观赏价值^[1]。但其常规繁殖存在着增殖缓慢、种子萌发率低、病毒感染严重,远远不能满足商品化生产的要求,不适于现代化的大规模生产^[3]。应用组织培养是大花蕙兰快繁的有效途径^[3,4,6],试验利用组织培养方法,快速繁殖名贵花卉大花蕙兰,通过改变激素的浓度和增加其它的复合物,探索大花蕙兰的组织培养的最佳培养条件。

1 材料与方法

1.1 材料

大花蕙兰试管苗和原球茎。

1.2 试验方法

1.2.1 不同浓度 6-BA 对大花蕙兰原球茎增殖与分化的影响 在 6-BA 浓度不同的条件下进行大花蕙兰原球茎增殖与分化培养。将大花蕙兰原球茎分别接入以1/2MS +NAA0. 2mg/L 为基本培养基,附加不同浓度的 6-BA (0.2、0.5、1.0、1.5)mg/L,每处理接 10 瓶,每瓶接人 3~4 个原球茎。接种后定期观察,60d 后的观察结果进行数据统计,计算出原球茎的增殖率和分化率。

1.2.2 不同浓度 6-BA 对大花蕙兰试管苗增殖的影响 将大花蕙兰试管苗接种在以 MS+NAA0.2mg/L+香蕉汁100g/L 为基本培养基,附加不同浓度的 6-BA (0.2、0.5、1.0、1.5、2.0)mg/L的培养基上进行培养。每一个处理接7瓶,每瓶接3~5芽。接种后定期观察,50d后对观察结果进行数据统计,算出试管苗的增殖率

第一作者简介:薛艳霞(1982-),女,山西交城人,广西大学农学院 2005 级研究生,研究方向是生物技术育种。

收稿日期:2006-12-18

和叶片增殖率。

1.2.3 不同浓度 NAA 对试管苗生根的影响 将大花 蕙兰继代增殖后所得的试管苗转人 1/2MS+NAA(0.2、0.5、1.0)mg/L; 1/2MS+NAA(0.2,0.5;1.0)mg/L+甘 露醇 1g/L 的生根培养基中进行生根培养,诱导试管苗 生根。每处理接 5 瓶,每瓶接 3~4 芽。60d 后观察生根情况并统计数据,计算出试管苗的生根率和叶片增殖率。以上试验所用的培养基均添加 3%的蔗糖、0.4%的琼脂,pH 值为 5.8。

1.2.4 培养条件 以上试验培养条件均是:温度25± 2℃;日光灯光照,强度为 1 500~2 000Lx,光照 10h/d。

2 结果与分析

2.1 不同浓度 6-BA 对大花蕙兰原球茎增殖与分化的 影响

将大花蕙兰原球茎接种于 4 种不同 6-BA 浓度的培养基中进行增殖与分化培养,60d 后观察并记录数据得到表 1。

表 1 不同浓度 6-BA 对大花蕙兰原球茎 增殖与分化的影响

6-BA浓度	接人原球	新增殖原球	原球茎	分化植	绿芽分化
(mg/L)	茎数(个)	茎数(个)	增殖率(%)	株数(株)	率(%)
0. 2	35	63	180.00	10	28. 57
0.5	32	106	331. 25	15	46.88
1.0	38	138	363.16	26	68.42
1.5	36	98	272.22	23	63.89

在接种 20d 后开始看到个各处理有不同程度的增殖,40d 后能看到各个处理有不同程度分化为小植株。 从表 1 可以看出:当 6—BA 浓度为 0.2mg/L 时效果最差,原球茎的增殖系数为 180.00%,分化率为 28.57%;当 6—BA 浓度为 1.0mg/L 时大花蕙兰原球茎的分化率和增殖率达到最高,分别为 68.42%、363.16%;当 6—BA 浓度为 1.5mg/L 时绿芽分化率达到 63.89%,但原球茎

的增殖率却比 BA 浓度为 1.0mg/L 的低 90.94%。

结果表明:使用 6-BA 浓度为 1.0mg/L 时不仅有 利于大花蕙兰原球茎的分化同时也有利于大花蕙兰原 球茎的增殖。

2.2 不同浓度 6-BA 对大花蕙兰试管苗增殖的影响

将大花蕙兰原球茎分化出来的丛生芽分单株接种到 5 种不同 6—BA 浓度的增殖培养基中进行试管苗增殖培养,50d后记录数据得到表 2,从表 2 可以看出:6—BA 浓度为 0.5 mg/L 时,大花蕙兰试管苗的增殖培养效果最好,芽增殖率为 91.67%;叶增殖率也最高为74.50%。其次是 BA 浓度为 1.0 mg/L 时芽增殖系数为68.18%;叶增殖率为46.15%。而 BA 浓度为 0.2 mg/L,1.5 mg/L,2.0 mg/L 时增殖效果较差,增殖幅度为18.75%~62.50%;叶增殖系数为24.73%~48.15%。结果表明:6—BA 浓度为 0.5 mg/L 时对大花蕙兰试管苗增殖效果明显,苗长势较好。

表 2 不同浓度 6-BA 对大花蕙兰试管苗增殖的影响

6—BA 的	接种株	新增株	芽増殖	原叶片	新増叶	叶增殖
浓度(mg/L)	数(株)	数(株)	率(%)	数(张/株)	数(张/株)	率(%)
0. 2	24	15	62.50	2, 3	1. 1	48. 15
0.5	24	22	91.67	2, 1	1.6	74.50
1.0	22	15	68.18	2. 4	1. 1	46.15
1.5	28	13	46, 43	2, 3	0.9	39.68
2.0	32	6	18, 75	3.0	0.7	24.73

表 3 不同浓度 NAA 对大花蕙兰试管苗生根的影响

甘露醇的	NAA 浓度	接种株	总根数	平均根数	原叶片数	新增叶数	叶增殖
浓度(g/L)	(mg/L)	数(株)	(条)	(条/株)	(张/株)	(张/株)	率(%)
0	0. 2	17	29	1,71	3. 7	2. 2	59.46
0	0.5	16	38	2.38	2.8	2.6	92.86
0	1.0	19	30	1.58	2.9	2.0	68.97
1.0	0.2	18	32	1.78	3.4	2, 2	64, 71
1.0	0, 5	15	39	2.60	3. 2	3, 1	96.87
1.0	1.0	16	29	1.81	3, 0	2.1	70.00

2.3 不同浓度 NAA 对大花蕙兰试管苗生根的影响

将大花蕙兰试管苗接种到生根培养基中进行生根培养,定期观察,并记录苗的生长状况,60d 记录生根情况,得到表 3。

从表 3 可以看出.6 种培养基都能使大花蕙兰试管苗生根。前 3 种培养基中未加甘露醇,改变 NAA 的浓度,结果以 NAA 为 0.5 mg/L 的培养基的生根数最多,生长状况最好,苗健壮、新增长叶片数多,生根数能达到 2.38 条根/株,叶增殖率达到 92.86%。而 NAA 浓度为 0.2、1.0 mg/L 时生根系数较差,生长状况一般,生根率和叶增殖率均下降。后 3 种培养基在前 3 种培养基的基础上加入甘露醇 1.0 g/L,对大花蕙兰长根和长叶有一定的促进作用,但效果不明显。

3 小结

不同 6-BA 浓度对大花蕙兰原球茎增殖、分化与试管苗增殖的影响,并不是 6-BA 浓度越高越有利于生长,试验以 6-BA1.0mg/L 时,既有利于大花蕙兰原球茎的分化和大花蕙兰原球茎的增殖。6-BA 0.5mg/L 对大花蕙兰试管苗增殖效果明显。与刘明志等人所的得试验结果一致[4]。

不同浓度 NAA 对大花蕙兰试管苗生根的影响,试验认为诱导大花蕙兰试管苗生根使用 NAA0.5mg/L效果比较理想。培养基中加入甘露醇对大花蕙兰长根和长叶有一定的促进作用,但效果不明显。

参考文献:

- [1] 谭文澄,戴策刚.观赏植物培养技术[M].北京:中国林业出版社, 1997;237-239.
- [2] 曹孜义,刘国民.实用植物组织培养技术教程[M]. 甘肃科学技术出版社,1996;50-65.
- [3] 庄应强,施隆文,毛军伟,等.大花蕙兰的组织培养和快速繁殖技术[J]. 农业科技通讯,2004. 3,24-25.
- [4] 刘明志,朱京育.培养基、BA 和复合添加物对大花蕙兰增殖和分化的影响[J].暨南大学学报,2000.21.(3);100-105.
- [5] 朱艳,胡军,秦民坚,等.大花蕙兰的快速繁殖技术研究[J] 中国野生植物资源,2000,6,57-59.

Rapidmultiplication of Cymbidium Grandiflorium

XUE Yan-xia1, ZHANG Hui-ying1, ZHANG Yao-hua2, DENG Xiao-xiang1

(1, College of Agriculture, Guangxi University, Nanning Guangxi 530004;2. Library of North University, Taiyuan Shanxi 030051)

Abstract: The materials were test-tube plantlet and protocorm of cymbidium grandiflorium. Basic Culture Mediumare were MS or 1/2MS, Comparing the effect of different concentration of BA on test-tube plantlet and protocorm multiplicating of cymbidium grandiflorium, the effect of different concentration of NAA on test-tube plantlet rooting of cymbidium grandiflorium. The experiment results indicated: 1/2MS+NAA0. 2mg/L+BA1. 0 mg/L was the best Culture Mediumare of multiplication and differententiation of protocorm of cymbidium grandiflorium, The ratio of multiplication of protocorm was 363. 16% and differentiation of bud was 68, 42%. The best Culture Mediumare of test-tube plantlet multiplicating was MS+NAA0. 2mg/L+Banana Juice 100g/L+BA0. 5mg/L, The ratio of multiplication of bud was 91, 67%; The best Culture Mediumare of test-tube plantlet rooting was 1/2MS+NAA0. 5mg/L, the average number of rooting was 2, 60%.

Key words: Cymbidium grandiflorium; Tissue; Differentiation; Culture—rooting