

黑莓叶片组织培养及植株再生的初步研究

李从玉, 廖伍金 (长江大学园艺园林学院, 湖北荆州430025)

摘要 以美国黑树莓叶片作为外植体, 以MS为基本培养基, 添加不同浓度的6-BA、NAA或IAA进行愈伤组织诱导及植株再生试验。结果表明: 树莓叶片外植体在培养基MS+6-BA 2.0~4.0 ng/L+NAA(IAA) 0.01~0.5 ng/L都能不同程度地形成愈伤组织, 但以MS+6-BA 4.0 ng/L+NAA 0.5 ng/L和MS+6-BA 4.0 ng/L+IAA 0.5 ng/L愈伤组织的诱导率最高, 诱导率可达100%; 所试验的各种不定芽分化培养基, 都能不同程度地诱导愈伤组织分化出不定芽, 在添加6-BA 2.0 ng/L和NAA 0.01 ng/L的MS培养基上, 愈伤组织分化不定芽的比例最高, 达49.7%; 所产生的不定芽在1/2 MS+NAA 0.1 ng/L的培养基上的生根率可达89.3%。

关键词 黑树莓; 组织培养; 叶片; 植株再生

中图分类号 Q943.1 文献标识码 A 文章编号 0517-6611(2007)04-0098-02

Tissue Culture and Plant Regeneration of Blackberry

Li Congyu et al (Horticulture & Garden College, Yangtze University, Jingzhou, Hubei 430025)

Abstract The leaves of the blackberry as the explant, and MS contained different concentration of 6-BA, NAA or IAA as the media, the callus induction and the plant regeneration of the blackberry were studied. The results showed that the calluses were induced from the leaf explants on the media of MS+6-BA 2.0~4.0 ng/L+NAA 0.01~0.5 ng/L and MS+6-BA 2.0~4.0 ng/L+IAA 0.01~0.5 ng/L. The induction rate was up to 100% on the media of MS+6-BA 4.0 ng/L+NAA 0.5 ng/L and MS+6-BA 4.0 ng/L+IAA 0.5 ng/L. Adventitious buds were induced from the calluses at the frequency of 49.7% on MS medium supplemented with 6-BA 2.0 ng/L and NAA 0.01 ng/L. 89.3% adventitious buds were rooted and induced regenerated plants on 1/2 MS medium supplemented with NAA 0.1 ng/L.

Key words Blackberry; Tissue culture; Leaves; Plant regeneration

黑树莓的营养性、药用性极佳^[1-3], 多年来, 对黑莓组培快繁技术的研究国内外时有报道^[4-15]。笔者试验以树莓叶片为试材, 拟对影响树莓叶片愈伤组织诱导和再生植株的几种植物生长调节剂进行研究, 筛选出合适的生长调节剂组合, 探讨树莓叶片愈伤组织诱导及植株再生技术体系, 为大规模工厂化生产提供依据。

1 材料与方 法

1.1 试验材料 品种为美国黑树莓赫尔(Hill), 以其无菌苗叶片为外植体。

1.2 外植体处理 取生长较健壮的树莓无菌苗, 挑选无损伤的幼嫩叶片作为外植体, 于已消毒的培养皿中切成0.5 cm²左右的小块, 叶背朝下平放接种到培养基上。

1.3 培养基 愈伤组织诱导培养基为MS+6-BA+NAA、MS+6-BA+IAA, 6-BA的浓度分别为2.0、4.0 ng/L, NAA为0.01、0.05、0.1 ng/L, IAA为0.5 ng/L, 16个浓度组合。试验不同浓度的6-BA、NAA及6-BA、IAA组合对愈伤组织诱导的影响。芽诱导培养基为MS+6-BA+NAA, 6-BA的浓度为1.0、2.0 ng/L, NAA的浓度设定与上述相同, 每处理接种材料25~30个。根诱导培养基为1/2 MS+NAA, NAA的浓度为0.01、0.05、0.1、0.5 ng/L, 探讨不同浓度的NAA对根诱导的影响, 筛选适宜的生根培养基。以上MS培养基中均加琼脂0.7%, 蔗糖3%, pH值均为5.8~6.0。

1.4 培养条件 温度为(25±2)℃, 培养室内空气相对湿度为70%左右, 光照强度为1500~2000 lx, 每日光照14 h。

2 结果与讨论

2.1 愈伤组织的诱导 接种约15 d后, 叶片开始卷曲, 边缘开始膨大, 同时在伤口边缘形成肉眼可见的愈伤组织, 有部分带有叶柄的外植体则直接从叶柄处长出幼嫩的不定芽, 另有部分叶片褐化, 没有产生愈伤组织, 接种约30 d后, 叶片边

缘切口处和基部叶脉切伤处愈伤组织稍微增多, 且愈伤组织多为黄绿色, 呈半透明状, 较疏松。继续培养1周后, 大部分愈伤组织开始变绿, 质地变得更加致密。再继续培养之后发现部分生长较快的愈伤组织开始出现分化, 长出了少量的不定芽。从表1可知, 6-BA 4.0 ng/L诱导率比6-BA 2.0 ng/L诱导率明显要好, 而NAA和IAA 2个试验组之间的差别并不是很明显, 这表明, NAA和IAA在对愈伤组织的诱导效果上没有明显的差异。6-BA 4.0 ng/L附加NAA或IAA 0.5 ng/L的处理组诱导效果最好, 基本达到了100%, 而且愈伤组织的生长速度较快, 生长状态良好, 大部分都呈现出健康的黄绿色, 质地较其他组紧密。另外, 6-BA 4.0 ng/L附加NAA或IAA 0.05 ng/L的处理组诱导率也相对较高, 分别达到了84.5%、92.3%, 但是其愈伤组织的生长状态很不均匀, 大小差异很大。

表1 不同浓度6-BA与NAA(IAA) 对比对愈伤组织分化的影响

编号	激素组合	外植体数	愈伤组织数	诱导率 %	生长状态
A1	BA 2.0 + NAA 0.01	30	12	40.0	黄绿, 较缓慢
A2	BA 4.0 + NAA 0.01	39	30	76.9	黄绿, 较缓慢
B1	BA 2.0 + NAA 0.05	35	17	48.6	黄绿色, 较缓慢
B2	BA 4.0 + NAA 0.05	33	28	84.5	黄绿色, 较快
C1	BA 2.0 + NAA 0.1	30	21	70.0	色黑, 缓慢
C2	BA 4.0 + NAA 0.1	30	24	80.0	色黑, 缓慢
D1	BA 2.0 + NAA 0.5	38	38	100	黄绿色, 快
D2	BA 4.0 + NAA 0.5	40	40	100	黄绿色, 较快
E1	BA 2.0 + IAA 0.01	40	22	55.0	黄绿色, 较缓慢
E2	BA 4.0 + IAA 0.01	38	32	84.2	褐色, 缓慢
F1	BA 2.0 + IAA 0.05	34	8	23.6	白色, 缓慢
F2	BA 4.0 + IAA 0.05	39	36	92.3	绿色, 中等
G1	BA 2.0 + IAA 0.1	35	21	60.0	黄绿至青色, 较小
G2	BA 4.0 + IAA 0.1	39	27	69.0	青色, 小
H1	BA 2.0 + IAA 0.5	31	29	93.5	黄绿色, 较好
H2	BA 4.0 + IAA 0.5	34	34	100	黄绿色, 较好

2.2 不定芽的诱导 在无菌条件下用镊子将愈伤组织分割成若干小块, 剔除附着在愈伤组织上的原有培养基, 然后在

作者简介 李从玉(1961-), 男, 湖北安陆人, 讲师, 从事园艺教学与研究。

收稿日期 2006-09-22

无菌条件下将修理好的愈伤组织小块转移到新鲜的培养基中,在经过大约40 d 培养后,愈伤组织开始分化出黄绿色的不定芽。大部分的处理组产生不定芽可呈绿色或黄绿色,只有少量的试验组产生深绿色的不定芽。从表2 可知,MS + 6-BA 2.0 ng/L + NAA 0.01 ng/L 的处理组诱导效果最好,达到了49.7%,而且诱导的丛芽数目较多,长势也较旺盛。其次是MS + 6-BA 2.0 ng/L + NAA 0.05 ng/L, 该组诱导的不定芽数目也较多,长势良好。在添加NAA 浓度为0.5 ng/L 的试验组中,愈伤组织绝大部分都没有分化出不定芽,有少量分化出不定芽的,苗势也非常弱小。而且愈伤组织本身也大部分都发生褐变的现象。此外,叶片愈伤组织在附加不同浓度激素的培养基中都不同程度的生根,以NAA 0.5 ng/L 的处理组生根率最高。

表2 6 BA 及NAA 不同浓度组合对不定芽诱导的影响

编号	激素组合	愈伤组织		诱导率 %	形态
		数 个	芽数量 个		
A1	BA 1.0 + NAA 0.01	20	39	15.3	长势一般
A2	BA 2.0 + NAA 0.01	26	92	49.7	丛芽较多,生长旺盛
B1	BA 1.0 + NAA 0.05	22	21	20.4	长势一般
B2	BA 2.0 + NAA 0.05	21	76	40.8	长势较好
C1	BA 1.0 + NAA 0.1	19	11	31.9	细弱
C2	BA 2.0 + NAA 0.1	20	3	11.3	细弱
D1	BA 1.0 + NAA 0.5	27	5	12.6	细弱
D2	BA 2.0 + NAA 0.5	29	7	14.6	长势一般

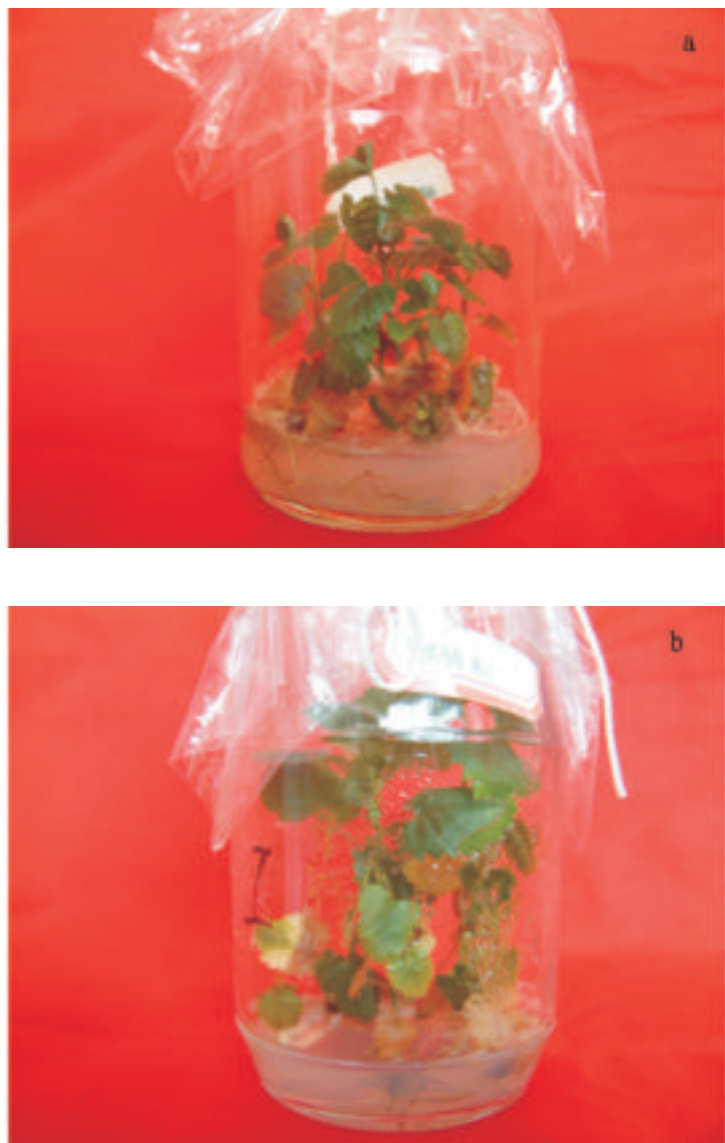


图1 黑树莓组培养的植株

2.3 不定根的诱导 选取高3 cm 以上生长健壮的小苗转入生根培养基中诱导生根,试验选用1/2 MS 为基本培养基,附加不同浓度的NAA,筛选适宜的生根培养基。NAA 的浓度分别为0.01、0.05、0.1、0.5 ng/L,共4 种浓度处理,5 次重复,每个培养皿中接种5 个幼苗。培养7 d 后大部分接种苗的基

部长出数量不同的白色不定根。继续培养20 d 后不定根不断伸长。从诱导效果来看,NAA 0.1 ng/L 试验组最好,诱导率达到了89.3%,且根系生长健壮,质量好,若再提高NAA 的浓度则会抑制不定根的形成,故不定根诱导的最适培养基为1/2 MS + NAA 0.1 ng/L (表3)。

表3 不同培养基对根诱导的影响

编号	培养基	接种数	根数目	诱导率	单根平均
		个	条	%	长度 cm
1	1/2 MS + NAA 0.01	25	2.2	66.7	1.3
2	1/2 MS + NAA 0.05	25	2.8	74.5	1.9
3	1/2 MS + NAA 0.1	25	4.7	89.3	2.7
4	1/2 MS + NAA 0.5	25	5.2	71.2	1.8

3 结论

利用黑树莓的叶片作为外植体,用组织培养的方法能再生出完整植株(图1-a、b),但是诱导频率相对偏低。试验筛选出最佳诱导愈伤组织培养基MS + 6-BA 4.0 ng/L + NAA (IAA) 0.5 ng/L;最佳诱导不定芽培养基MS + 6-BA 2.0 ng/L + NAA 0.05 ng/L;最佳诱导不定根培养基1/2 MS + NAA 0.1 ng/L。试验过程中发现,用树莓叶片诱导愈伤组织所需要的时间比较长,大约经过3 周之后才开始从切口处长出少量的愈伤组织。不定芽的诱导率也偏低,最高49.7%,最低11.3%,这可能是受到树莓基因型的影响,树莓叶片再生比较困难^[15]。同时,培养基中的外植体和诱导出的不定芽都不同程度地出现了褐化现象,这对树莓的诱导率影响很大。在进一步的试验时要筛选优化诱导条件和防止外植体褐化。从诱导的愈伤组织的生长状态来看,附加NAA(IAA) 0.5 ng/L 的组合愈伤组织生长较均匀外,其他处理组所诱导的愈伤组织大小都有不同程度的差异,有的培养基中出现了一个愈伤组织生长状态良好而其他则生长极其缓慢甚至完全没有产生愈伤组织的现象,此现象的原因还有待进一步研究。

通过生根试验,筛选出美国黑树莓的最佳生根培养基为1/2 MS + NAA 0.1 ng/L, NAA 在0.05 ~0.1 ng/L 范围内对芽的诱导效果随浓度的增加而增加,继续增加浓度则会抑制不定根的发生。在相关的研究中也有见不同品种所需激素配比不同的报道,这可能与品种各异,内源激素的含量和自身对激素的要求有关^[16]。

参考文献

- [1] 刘建华,张志军,李淑芳. 树莓中功效成分的开发浅议[J]. 食品科学, 2004(10): 370-373.
- [2] 刘春菊,宣景宏,孟宪军. 树莓的营养价值及发展前景[J]. 北方果树, 2004(12): 57-58.
- [3] 王文芝. 树莓果实营养成分初报[J]. 西北园艺, 2001(2): 13-14.
- [4] 肖亚萍,张志勤,刘全宏. 红树莓植株再生系统的建立[J]. 中草药, 2001, 32(8): 738-742.
- [5] 董玉芝,王晓玮,蒋萍. 树莓组织培养及植株再生[J]. 新疆农业大学学报, 2003, 26(1): 28-30.
- [6] 吴春花,李莲花. 红树莓茎尖培养与快速繁殖[J]. 延边大学学报, 2003, 25(4): 273-277.
- [7] 赵晓光. 树莓的离体培养技术研究[J]. 山东林业科技, 2004(4): 45-47.
- [8] 王丽玲,郭军战,陈铁山,等. 树莓和黑莓茎段组织培养研究初报[J]. 经济林研究, 2002, 20(3): 24-25.
- [9] 李春艳,汪卫星,向素琼,等. 树莓离体培养与快速繁殖研究[J]. 中国南方果树, 2005, 34(3): 71-72.
- [10] 刘文萍. 引进国外树莓品种的组织培养生根试验[J]. 北方园艺, 2005(4): 79-80.

(上接第999 页)

- [11] 孙廷, 胡如善, 杨玉珍, 等. 无刺树莓的离体培养和快速繁殖技术研究 [J]. 安徽农业科学, 2003, 31(3) : 384 - 385 .
- [12] 朴日子, 曹后男, 朱波, 等. 树莓品种离体培养及植株再生频率的研究 [J]. 延边大学学报, 2005, 27(2) : 126 - 132 .
- [13] 徐桂娟. 黑树莓的组织培养与快速繁殖 [J]. 北京林业大学学报, 2002

(1) : 99 - 100 .

- [14] 代汉萍, 谭章华, 黄庆文. 树莓茎尖培养技术及其应用 [J]. 中国果树, 2000(4) : 18 - 19 .
- [15] 李红星, 杜敬斌, 郭慧苗. 树莓叶片再生研究初报 [J]. 中国农学通报, 2005, 11(11) : 286 - 287 .
- [16] 王蒂. 植物组织培养 [M]. 北京: 中国农业出版社, 2004 .