张艳萍,赵 玮,董治宝,等. 甘肃荒漠地区野生白刺的组织培养[J]. 江苏农业科学,2015,43(9):80-82. doi:10.15889/j. issn. 1002-1302.2015,09.022

甘肃荒漠地区野生白刺的组织培养

张艳萍1,赵 玮2,董治宝3,罗万银3

(1. 甘肃省农业科学院生物技术研究所,甘肃兰州 730070; 2. 甘肃省农业科学院作物研究所,甘肃兰州 730070; 3. 中国科学院寒区旱区环境与工程研究所沙漠与沙漠化重点实验室,甘肃兰州 730000)

摘要:以荒漠野生白刺作为试验材料,研究不同消毒方式对白刺茎段无菌外植体建立的影响及不同激素、不同浓度组合对野生白刺试管苗增殖和生根的影响。结果表明:选取室内种子萌发的实生苗茎段为外植体,用 10% NaClO 消毒 $15\sim18$ min 可以获得理想的成活率;适宜的增殖培养基是 MS+0.2 mg/L 6-BA+0.5 mg/L 1BA 或 MS+0.5 mg/L 1BA 以较适宜的生根培养基是 1/2 MS+0.5 mg/L 1BA。不添加激素的简化培养基 MSO 对白刺也有较为理想的增殖和生根效果。

关键词:甘肃:荒漠地区:野牛白刺:增殖:牛根:组织培养

中图分类号: S580.4 文献标志码: A 文章编号:1002-1302(2015)09-0080-03

当前,全球盐碱地面积已达 9.5 亿 hm^{2[1]},其中我国盐碱土 地资源约为 0.99 亿 hm²,其中现代盐碱土面积为 0.37 亿 hm², 残余盐碱土约 0.45 亿 hm²,并且尚存在有约 0.173 亿 hm² 的 潜在盐碱土[2]。大面积盐碱地、荒漠地的开发利用对环境的 改善具有重要的现实意义。白刺(Nitraria L.),灌木,蒺藜 科,全世界有12个种,我国有8个种,甘肃有5种[3],其根系 发达,具有很强的防风固沙、抗旱、抗盐碱、耐热、耐土壤瘠薄 和耐沙埋能力,可明显改良土壤物理性状,提高土壤肥力[4]。 此外, 白刺根寄生的锁阳(Cynomorium songaricum Rupr) 为传 统名贵的温补药材[5],白刺果含多种营养成分和丰富的微量 元素,具有极高的营养和药用价值[6]。近年来,从野生植物 资源中寻找新的、潜在的药食同源植物,已成为国内外学者研 究的热点,而沙生植物白刺则是经过长期的自然筛选而保留 下来的优胜者之一,白刺因其顽强的生命力和优良的遗传基 因而受到沙区人们的喜爱[7]。然而据调查,白刺种间杂交混 乱,分化严重[8],同时随着自然环境的严重恶化和人为的大 幅度破坏,白刺出现了不同程度的退化,大面积死亡或生长不 良,结实率下降或不结实,使得这一特殊野生资源的种群繁衍 面临着严重的威胁[9]。因此,为可持续利用这一野生资源, 保持其优良性状的稳定性,采用离体繁育技术就成为重要途 径之一。

目前,较多学者对白刺进行过多方面的研究^[10-14],其中关于白刺组培再生方面的研究已有不少^[15-18],发现不同品种的白刺分化增殖所需的激素种类差异很大。西伯利亚白刺和唐古特白刺需要 6 - BA 和 IBA 的浓度与配比存在很大差异^[16,19],添加一定量的 IAA 和 GA 更有利于天津野生白刺的

增殖。可见,不同区域品种的基因型不同,所需激素不同,这是组培研究工作中普遍存在的问题^[20-21]。本试验以甘肃荒漠野生白刺为材料,对其组培快繁进行研究,以期建立一套甘肃地区野生白刺较为简易的组培方法,为白刺的离体繁育提供参考。

1 材料与方法

1.1 试验材料

试验材料为荒漠野生白刺,采自甘肃省酒泉市巴丹吉林沙漠边缘,地理坐标为39°44′N、98°31′E,海拔1000~1500 m。于2012年7月和2013年4月先后2次采样,第1次于2012年7月下旬采摘的带果实枝条,冰盒内带回实验室,剪取顶端幼嫩枝条备用,同时采摘果实收集种子备用;第2次于2013年4月下旬,剪取当年旺盛新枝,冰盒内带回实验室备用。2次采样均为同株野生白刺枝条。

实生苗获得:2013年2月,将收集的野生白刺种子种于温室花盆内,即可获得实生苗。

1.2 试验方法

1.2.1 取材和消毒处理 取7月和4月野外白刺单株茎段,流动自来水冲洗30 min,放于超净工作台,用75%乙醇消毒30 s,0.1%氯化汞处理4、6、8、10 min;取4月野外采集的茎段和种子发芽得到实生苗的茎段,流动自来水冲洗30 min,放于超净工作台,用75%乙醇消毒30 s,10%次氯酸钠处理7、10、12、15、18 min。消毒剂处理完之后,用无菌水冲洗4~5次,接于MS培养基上,在温度(25±2)℃、光照强度2000 lx、光照周期16 h/d 下培养1周,统计消毒率和无菌苗成活率。

1.2.2 增殖培养基筛选 取启动培养获得的无菌苗茎段,接种于添加不同激素浓度配比的 MS 培养基中,激素浓度水平和组合见表 1。以简化 MS 培养基为对照,简化培养基以自来水配置,市售白糖代替蔗糖,简写为 MSO。60 d 后调查增殖系数。1.2.3 生根诱导 将切取的单芽茎段,接种于添加不同浓度IBA 和 IAA 的 1/2MS 培养基中,进行生根诱导,浓度水平和组合见表 2,以简化培养基 MSO 作对照。记录生根时间,40 d

收稿日期:2014-09-12

基金项目:国家农村领域科技计划(编号:2012BAD16B0303)。

作者简介: 张艳萍(1978—), 女, 甘肃武威人, 助理研究员, 主要从事分子生物学、病毒检测以及中药材组培研究。E-mail: 64929217 @qq. com。

通信作者:董治宝。E - mail:zbdong@lzb.ac.cn。

表 1 添加的外源激素浓度水平和配比

| 培养基 编号 | 激素及配比 (mg/L) | 培养基 编号 | 激素及配比 (mg/L) |
|-----------|------------------------|-----------|--|
| 1 | 6 - BA(1.0) + NAA(0.2) | 7 | 6 - BA(1) + IBA(0.5) |
| 2 | 6 - BA(0.5) + NAA(1.0) | 8 | 6 - BA(1.5) + IBA(0.5) |
| 3 | 6 - BA(1.0) + IAA(0.3) | 9 | $6-\mathrm{BA}(2.0)+\mathrm{IBA}(0.5)$ |
| 4 | 6 - BA(0.5) + IAA(0.5) | 10 | $6-\mathrm{BA}(2.5)+\mathrm{IBA}(0.5)$ |
| 5 | 6 - BA(1.0) + IBA(0.2) | 11 | IBA(0.5) |
| 6 | 6 - BA(0.2) + IBA(0.5) | 12 | MSO |

表 2 添加的外源激素浓度水平

| 培养基 编号 | 激素及配比 (mg/L) | 培养基 编号 | 激素及配比 (mg/L) |
|-----------|-----------------|-----------|-----------------|
| 1 | IBA(0.25) | 4 | IAA(0.50) |
| 2 | IBA(0.50) | 5 | MS0 |
| 3 | IAA(0.25) | | |

后调查生根率(%)、根数(条)、根长(mm)。

以上试验,每处理 4 瓶,每瓶接 5 个外植体,重复 3 次。培养条件为温度: (25 ± 2) $^{\circ}$ 、光照强度 2 000 lx、光照周期 16 h/d。

1.3 数据处理

数据用 Excel 2003 进行整理,用 DPS 7.0 进行数据分析。

2 结果与分析

2.1 不同取材与消毒方法对启动培养的影响

7月和4月在荒漠取的枝条,采用第1种消毒方案,随着消毒时间的增加消毒率呈逐渐上升趋势,成活率呈先微升后降趋势(表3)。2个时期采摘的枝条活性均较弱(表3),消毒时间在8~10 min 时,外植体基本褐化死亡,消毒时间在4~6 min 时,消毒不彻底,外植体污染严重。0.1% 氯化汞处理10 min 时,消毒率最高,7月下旬和4月上旬采取的枝条,消毒率分别高达91.67%和96.67%,可相对应的成活率却都为0;消毒6 min 时,2个时期的枝条成活率达到了各自的最高值,分别仅为5%和8.33%,相对应的消毒率分别为18.33%和21.67%。

4月采摘的荒漠枝条和种子发芽所得的实生苗采用 10%次氯酸钠进行消毒,随着消毒时间的增加,消毒率和成活率都呈逐渐上升趋势(表3)。种子发芽实生苗茎段灭菌效果和成活率远高于野外茎段,消毒 18 min 种子萌芽实生苗茎段的消毒率和成活率最高,分别达到 96.67%和 76.67%,而 4月野外茎段虽然也达到最高,但仅有 8.33%的消毒率和 5%的成活率。从试管苗生长状态看,种子萌发实生苗选取茎段灭菌获得的试管苗比荒漠枝条萌动快,生长的状态健康。

表 3 不同取材与消毒方案的结果

| And a Library 2012 AND SECTION OF | | | | | | | | | | |
|-----------------------------------|-------|--------|-------|--------|------|------|-------|-----------|-----------|-----------|
| 冰丰列 | 消毒时间 | 消毒率(%) | | 成活率(%) | | 6) | 外植体状态 | | | |
| 消毒剂 | (min) | 7月 | 4 月 | 实生苗 | 7月 | 4 月 | 实生苗 | 7月枝条 | 4月枝条 | 实生苗 |
| $0.1\%\mathrm{HgCl_2}$ | 4 | 0.00 | 1.67 | | 0.00 | 1.67 | | 有生长迹象 | 有生长迹象,缓慢 | 有生长迹象,缓慢 |
| | 6 | 18.33 | 21.67 | | 5.00 | 8.33 | | 慢慢黄化,不生长 | 慢慢黄化,不生长 | |
| | 8 | 53.33 | 53.33 | | 3.33 | 1.67 | | 部分逐渐褐化、死亡 | 部分逐渐褐化、死亡 | |
| | 10 | 91.67 | 96.67 | | 0.00 | 0.00 | | 快速褐化、死亡 | 快速褐化、死亡 | |
| 10% NaClO | 7 | | 0.00 | 0.00 | | 0.00 | 0.00 | | 消毒不彻底 | 消毒不彻底 |
| | 10 | | 0.00 | 20.00 | | 0.00 | 10 | | 消毒不彻底 | 带有茎尖的拔节长高 |
| | 12 | | 0.00 | 50.00 | | 0.00 | 33.33 | | 消毒不彻底 | 带有茎尖的拔节长高 |
| | 15 | | 6.67 | 88.33 | | 3.33 | 70.00 | | 保持绿色,腋芽萌动 | 带有茎尖的拔节长高 |
| | 18 | | 8.33 | 96.67 | | 5.00 | 76.67 | | 保持绿色,腋芽萌动 | 带有茎尖的拔节长高 |

2.2 不同激素配比对白刺增殖的影响

从表4可以看出,6号培养基(MS+6-BA 0.2 mg/L+IBA 0.5 mg/L)增殖系数最高,达4.08;其次是 MS+IBA 0.5 mg/L的 11号培养基,增殖系数达3.94,二者差异不显著;简化培养基 MSO 的增殖系数达2.36,显著低于6号和11号培养基,却显著高于其他激素组合。其余激素组合的增殖系数在1.05~1.45之间,增殖率均较低。从试管苗生长状态看,6号、11号和12号这3种培养基中茎段芽苗的增殖生长状态是健康的。

2.3 不同激素对白刺生根的影响

不同激素对白刺苗的生根效果见表 5。加入激素 0.25、0.5 mg/L IBA 的 1 号、2 号培养基生根率相对较高,分别达到 91.67% 和 96.67%,二者差异不显著,但显著高于加入 0.25、0.5 mg/L IAA 的 3 号、4 号培养基和简化培养基对白刺茎段的生根率。生根时间来看,加入 0.5 mg/L IBA 的 2 号培养基生根仅需 10~12 d,1 号、3 号、4 号培养基多在 18~25 d 生根。从生根数来看,茎段在加有激素的培养基上基本都是基部微膨大处长出 1 条粗根,只有在简化培养基 MSO 中培养的茎段是从基部直接长出 2~3 条又细又长的根。

表 4 不同激素对白刺增殖的影响

| 培养基 | 增殖系数 | 增殖状态 |
|-----|---------------------|----------------|
| 1 | 1.45c | 偶丛生,生长慢,叶绿 |
| 2 | $1.20 \mathrm{efg}$ | 偶丛生,生长慢,叶微黄 |
| 3 | 1.05g | 少丛生,叶小,发黄 |
| 4 | $1.26\mathrm{def}$ | 偶丛生,叶小,发黄 |
| 5 | $1.42\mathrm{cd}$ | 偶丛生,有生长,叶绿 |
| 6 | 4.08a | 丛生,拔节生长快,茎壮,叶绿 |
| 7 | 1.33cde | 偶丛生,生长慢,叶黄白 |
| 8 | 1.07g | 少丛生,生长慢,叶黄白 |
| 9 | 1.16fg | 偶丛生,生长慢,叶黄白 |
| 10 | 1.19efg | 偶丛生,生长慢,叶黄白 |
| 11 | 3.94a | 生根,拔节生长快,茎壮,叶绿 |
| 12 | 2.36b | 生根,拔节生长,茎细,叶绿 |

注:同列数据后不同小写字母表示在 0.05 水平上差异显著。

3 结论与讨论

无菌外植体的获得是组织培养的关键一步,其生长状态 直接影响到后续工作的开展。由于试验中采用的枝条来源于

| 培养基 | 生根时间 (d) | 根数 (条) | 平均根长 (mm) | 生根率 (%) | 根的状态 |
|-----|-------------|-----------|-----------------|----------------------|------------------------------|
| 1 | 18 ~ 20 | 1 | 65 eC | 91.67aA | 基部微膨,生出1条主根,其上再生长若干细根 |
| 2 | 10 ~ 12 | 1 | 74bB | 96.67aA | 基部微膨,生出1条粗长主根,其上再长较多带绒毛细长根 |
| 3 | 23 ~ 25 | 1 | $39\mathrm{dD}$ | 75.00bB | 基部微膨大,生出1条主根,短粗,其上会再生长2~3条细根 |
| 4 | 18 ~ 20 | 1 | $42\mathrm{dD}$ | $68.33 \mathrm{bcB}$ | 基部膨大,生出1条主根,短粗,其上会再生长2~3条细根 |
| 5 | > 20 | 2 ~ 3 | 89aA | 65.00cB | 基部直接生出几条主根,细而长 |

表 5 不同激素对白刺生根影响的结果

注:表中同列不同的小写、大写字母分别表示在5%、1%的水平下差异显著。

荒漠自然环境中,其表面和内生菌多而复杂,使得无菌外植体的获得比较困难。本试验结果表明,0.1% HgCl₂ 作为消毒剂,对复杂的菌群有很好的抑制作用,但同时也对外植体自身极易造成伤害,使得外植体褐化死亡,所以不是白刺野外茎段灭菌理想的消毒剂。10% NaClO 作为消毒剂,因其性质温和,对处理的外植体没有致死现象;也正是这个原因,其对于外界环境采摘的外植体灭菌效果不理想,但对于室内种子萌发获得的幼嫩实生苗茎段,灭菌处理 15 min 以上,就能达到理想效果,外界采摘的枝条比新生实生苗茎段木质化程度高,萌芽所需时间也长,生长相对较弱。因此本试验以种子室内发芽所得实生苗茎段为外植体,采用 10% NaClO 消毒 15~18 min灭菌效率最佳。

从增殖诱导的结果看,在加有激素 0.2 mg/L 6 - BA + 0.5 mg/L IBA 和 0.5 mg/L IBA 的培养基增殖效果较好,简化 MSO 培养基也有较好的增殖效果。这一结论与何正伦等结果^[19,22]不同,可能与所采用的外植体来源不同有关,虽然都是茎段,但是取自于室内种子萌发实生苗的茎段较外界生长的枝条茎段幼嫩,分生能力强,在 MSO 培养基上能够直接生根,再以拔节长高的方式生长,成为一种可取的简化增殖方式。而且由于简化 MSO 培养基采取的是自来水代替蒸馏水配制的培养基,市售白糖代替试验用蔗糖等措施,使得成本降低,同时培养基配制的操作上也有所简化,这对规模化生产具有十分积极的意义。

从生根诱导的处理结果看,在 1/2MS +0.5 mg/L IBA 培养基中生根效果最好,不但生根快,而且根粗壮,这与孙雪新等的结果^[13]相同。在本试验中,简化 MSO 培养基中也能够直接生根,只是带顶芽的茎段生根更容易。

本试验认为比较适宜的消毒方案是 10% NaClO 对室内种子萌发获得的实生苗茎段消毒 $15\sim18$ min; 比较适宜的增殖培养基是 MS + 0.2 mg/L 6-BA+0.5 mg/L IBA 或 MS + 0.5 mg/L IBA; 比较适宜的生根培养基是 1/2MS + 0.5 mg/L IBA。

在本试验中,白刺的茎段在简易培养基 MSO 中也能健康增殖生长,这使得组培中不同品种所需激素种类不同的这一局限性有所缓和,这也为今后对不同品种的白刺进行初步再生体系的建立提供参考。

参考文献:

- [1]张建锋,张旭东,周金星,等. 世界盐碱地资源及其改良利用的基本措施[J]. 水土保持研究,2005,12(6):28-30.
- [2]郭忠意. 盐胁迫对苦楝育苗及生理特性的影响[D]. 南京:南京

林业大学,2009.

- [3]李 红,章英才,张 鹏. 白刺属植物研究综述[J]. 农业科学研究.2006.27(4).61-64.
- [4]常艳旭,苏格尔,王迎睿. 白刺属野生植物的开发利用价值[J]. 内蒙古科技与经济,2005,(14);21-23.
- [5]王彦雕. 锁阳、白刺种子萌发及其寄生关系的建立[D]. 兰州:甘肃农业大学,2012.
- [6]何斌琼,杨海萍,朱文碧,等. 天津野生白刺再生体系的建立[J]. 北方园艺,2010(10):159-161.
- [7]郭晔红, 蔺海明, 武 睿. 唐古特白刺组织培养及其培养基筛选研究[J]. 草业学报, 2009, 18(6); 59-64.
- [8]李双福,张启昌,张起超,等. 白刺属植物研究进展[J]. 北华大学学报:自然科学版,2005,6(1):78-81.
- [9]王瑞萍. 白刺属两种植物的种子萌发特性及幼苗耐盐性的研究 [D]. 呼和浩特:内蒙古大学,2010.
- [10]任 珺,陶 玲. 甘肃省白刺属植物的数量分类研究[J]. 西北植物学报,2003,23(4):572-576.
- [11] 左凤月. 盐胁迫对 3 种白刺生长、生理生化及解剖结构的影响 [D]. 重庆; 西南大学, 2013.
- [12]高海宁. 白刺属植物遗传多样性的 ISSR 分析[D]. 兰州: 兰州 大学, 2007.
- [13] Tulyaganov T S, Allaberdiev F K H. Alkaloids of Nitraria sibirica: Dihydroschoberine and nitrabirine N - oxide [J]. Chemistry of Natural Compounds, 2001, 37 (6):556-558.
- [14] Tulyaganov T S, Makhmudov. Alkaloids of *Nitraria komarovii*: *N* allylnitrarine and komarovidine *N* oxide [J]. Chemistry of Natural Compounds, 2000, 36 (4):396 398.
- [15]孙雪新,何正伦. 白刺组织培养研究[J]. 中国沙漠,1992,12 (3):28-31.
- [16] 王晨霞,陈贵林. 西伯利亚白刺的组织培养与快速繁殖[J]. 植物生理学通讯,2007,43(6);1143-1144.
- [17]张红晓,康向阳. 白刺组织培养技术的研究[J]. 西北植物学报, 2004,24(1):56-64.
- [18] 王尚德. 唐古特白刺优株选择与组织培养研究[D]. 北京:北京 林业大学,2005.
- [19]何正伦. 白刺离体培养技术的研究[J]. 甘肃林业科技,1998, (3):6-9.
- [20] 余桂红,张 旭,孙晓波,等. 大麦苏啤 4 号幼胚愈伤组织的诱导及植株的高频再生[J]. 江苏农业学报,2013,29(5):953-956.
- [21] 石 虎,杨永智,周 云,等. 马铃薯新品种青薯 9 号高效再生体系的建立[J]. 江苏农业科学,2013,41(5):14-19.
- [22]张红晓,康向阳,沈 燕,等. 白刺组织快繁的研究[J]. 经济林研究,2003,21(4):60-63.