"مجله علوم زراعي ايران"
جلد ششم، شماره ۲، تابستان ۱۳۸۳

باززايي گياهچه با فراواني بالا در گياه دوپايه ترشك
High frequency plantlet regeneration in the dioecious plant sorrel

علی ایزدی دربندی[۱] و علی محمد شکیب[۲]

چكيده

تـــرشك (*Rumex acetosa* L.) يك گونه دوپايه و چند ساله از خانواده Polygonaceae است كه به عنوان يك گياه مدل در مطالعات ژنتيك مولكولي تعيين جنسيت به كار مي‌رود. در اين تحقيق به منظور دستيابي به مناسب‌ترين نوع ريزنمونه و محيط كشت براي باززايي اين گياه، ريزنمونه‌هاي برگ، دمبرگ، لپه، محور زير لپه و ريشه بر روي محيط MS حاوي ويتـامين‌هـا بـا دو درصـد ساكارز و ۰/۸ درصد آگار و تركيبات متفاوت هورموني كشت شدند. اكسين‌هـاي اينـدول ۳- اسـتيك اسـيد(IAA) ، آلفـا-نفتـالين استيك اسيد(NAA) و سيتوكينين‌هاي زآتين (Zeatin) ، ٦-بنزيل آمينو پورين(BAP) ، تيديازارون (TDZ) و كينتين (Kin) و نيـز جيبرليك اسيد(GA_3) همراه باBAP وIAA به محيط‌هاي كشت اضافه گرديد. آزمايش‌ها به صورت فاكتوريل در قالب طرح كـاملاً تصادفي انجام شد. كالوس‌دهي و باززايي كالوس‌هاي حاصل از ريزنمونه‌هاي كشت شده ارزيابي شدند. مناسب‌ترين نوع ريزنمونه و محيط كشت به ترتيب برگ و محيط موراشيگ و اسكوگ (MS) حاوي ۰/۷۵ ميليگـرم در ليتـر IAA و ۱/۵ ميليگـرم در ليتـرBAP تعيين گرديد. ميزان كالوس‌دهي و باززايي از ريزنمونه برگ در اين محيط كشت به ترتيب ۱۰۰ و۸۱ درصد ثبت گرديد. نمونه‌هاي باززايي شده از ريزنمونه برگ در اين محيط داراي چندين نوساقه (Proliferation) بودند. مطالعات بافت‌شناسي نشان داد كه ايجاد سلول‌هاي فعال و متراكم از بخش‌هاي مركزي كالوس و گسترش آن‌ها به سمت حاشيه آن با تشكيل آغازي‌هاي منفـرد يـا متجمـع منشا باززايي نوساقه است. نتايج حاصل ارايه‌گر روشي نوين، ساده، كوتاه و در عين حال كارآمد در باززايي اين گياه مـدل جهـت مطالعات ژنتيكي وانتقال ژن است.

واژه‌هاي كليدي: ترشك (*Rumex acetosa* L.) ، ريزنمونه، كالوس‌دهي، باززايي.

مقدمه

تـرشك بـا نـام علمـي(*Rumex acetosa* L.) گيـاهي علفـي و دوپايـه از خـانواده پلـي‌گوناسـه اسـت كـه از طريق رويشي(ريـزوم) و زايـشي(بـذر) مـي‌توانـد ازديـاد گـردد. ويژگـي‌هـاي ايـن گيـاه از جملـه تعـداد كـم كروموزم، دوپايـه بـودن، وجـود كروموزم‌هـاي جنـسي وكوتـاه بـودن دوره رشـد و نمـو موجـب شـده اسـت تـا بـه عنـوان يـك گيـاه مـدل در مطالعـات ژنتيكـي و مولكـولي تعيـين جنـسيت مـورد اسـتفاده قـرار گيـرد (Ainsworth et al.,1998; Parker et al.,1991). تـاكنون تعدادي ژن كه در تـشكيل اعـضاي گـل دخالـت دارنـد از ايـن گيـاه جداسـازي شـده كـه نيازمنـد تعيـين نقـش دقيـق آن‌هـا از طريـق انتقـال بـه گيـاه اسـت (Ainsworth et al.,1995) . انجام انتقـال ژن در ايـن گيـاه

تاريخ دريافت: ۱۳۸۲/۳/۲۱ تاريخ پذيرش: ۱۳۸۳/۳/۱۰

۱ و ۲- به ترتيب كارشناس ارشد سابق و عضو هيأت علمی مؤسسه تحقيقات بيوتكنولوژی كشاورزی كرج.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

نیازمند روش مناسب کشت بافت و باززایی گیاه می‌باشد. در زمینه کشت بافت ترشک اطلاعات زیادی وجود ندارد. اولین گزارش در این زمینه توسط کالافیک و همکاران (Culafic et al., 1987 b) منتشر شد که در آن با استفاده از کشت جوانه، کوتیلدون و هیپوکوتیل روی محیط کشت حاوی هورمون‌های ۲،٤-دی کلروفنوکسی استیک اسید (2,4-D) و کینتین (Kin) و ایندول ۳-استیک اسید(IAA) کالوس تولیدشده است که این کالوس‌ها عموما ریشه‌زا بوده وگیاه باززایی نشد اما ریزازدیادی با کشت جوانه انتهایی انجام شد. اندام‌زایی از کالوس‌های حاصل از جوانه‌های جانبی از گونه دیگری به نام *R. acetosella* توسط همین نویسنده گزارش گردید.جنین‌های رویشی از این کالوس‌ها در محیط کشت دارای BAP ، IAA و ٦ درصد ساکارز به‌دست آمد(Culafic et al., 1987 a). باززایی و تولید گیاه از طریق کشت قطعات ساقه‌های گلدهنده توسط شکیب (Shakib, 1999) گزارش گردیده است ولی استفاده از این بافت‌ها مستلزم شرایط مناسب از نظر درجه حرارت پایین(سرما) و دوره نوری (روز بلند) برای تحریک و رشد ساقه‌های گلدهنده می‌باشد. لذا استفاده از بافت‌های رویشی (نظیر برگ) که به راحتی در دسترس می‌باشند، بسیار مطلوب است. در این مطالعه نتایج پیشرفت در روش باززایی گیاه با استفاده از بافت‌های رویشی گزارش می‌گردد.

مواد و روش‌ها

بذور حاصل از تلاقی یک رقم اصلاح شده ترشک (که تنها تولید پایه‌های ماده می‌نماید) و تیپ وحشی آن (به عنوان پایه نر) ضدعفونی سطحی گردید. برای این منظور ابتدا بذور را با آب مقطر استریل ۵۰ تا ٦۰ درجه سانتیگراد شستشو داده و سپس ۲۰ ثانیه در الکل ۷۰ درصد و ۲۰ دقیقه در محلول ۲/۵ درصد هیپوکلریت سدیم تجاری (۵ درصد) قرار گرفتند که پس از هر مرحله سه بار با آب مقطر استریل شستشو داده شدند. بذور سپس روی محیط MS حاوی ۲ درصد ساکارز و ۰/۸ درصد آگار کشت گردید تا جوانه زده و تولید گیاهچه نمایند. ریزنمونه‌ها شامل برگ، دمبرگ، لپه، محور زیرلپه و ریشه از گیاهچه‌های حاصل انتخاب شدند. آزمایش‌ها تعیین مناسب ترین نوع ریزنمونه و محیط کشت باززایی گیاه به صورت فاکتوریل و در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار(سه پتری‌دیش شیشه‌ای ۹ × ۱/۵ سانتیمتر) و پنج ریزنمونه در هر پتری‌دیش انجام گردید. به این ترتیب واکنش کالوس‌دهی و باززایی بافت‌های گیاهی در طی چهار آزمایش روی محیط کشت یادشده با ترکیبات هورمونی متفاوت به شرح زیر بررسی گردید. تجزیه واریانس داده‌ها نیز پس از تبدیل آن‌ها($x^{0.5}+0.5$) انجام گرفت.

آزمایش اول: کشت ریزنمونه‌ها در محیط کشت حاوی ایندول ۳- استیک اسید(IAA) با سه غلظت ۰/۰،۷۵/۵ و ۱ میلی گرم در لیتر و کینتین (Kin) با دو غلظت ۱/۵ و۲/۵ میلیگرم در لیتر.

آزمایش دوم: کشت ریزنمونه‌ها در محیط کشت حاوی IAA با دو غلظت صفر و۰/۵میلیگرم در لیتر و زآتین (Zeatin) با دو غلظت صفر و یک میلیگرم در لیتر.

آزمایش سوم: کشت ریزنمونه‌ها در چهار محیط کشت زیر حاوی اکسین‌های IAA یا آلفا- نفتالین استیک اسید(NAA) با غلظت ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر و سیتوکنین تیدیازارون(TDZ) با غلظت‌های ۱ و۱/۵ میلیگرم در لیتر. در این آزمایش ریزنمونه نوک ساقه (Shoot - apex) نیز به همراه بخشی از بافت‌های اطراف آن کشت گردید.

محیط TI1 : حاوی ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر IAA و ۱ میلیگرم در لیترTDZ.

محیط TI2 : حاوی ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر IAA و ۱/۵ میلیگرم در لیترTDZ.

محیط TN1 : حاوی ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر NAA و ۱ میلیگرم در لیترTDZ.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

محیط TN2: حاوی ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر NAA و ۱/۵ میلیگرم در لیتر TDZ.

آزمایش چهارم: کشت ریزنمونه‌ها در چهار محیط کشت زیر حاوی IAA با سه غلظت ۰/۰،۷۵/۵ و ۱ میلیگرم در لیتر و ٦- بنزیل آمینو پورین (BAP) با دو غلظت ۱/۵ و ۲/۵ میلیگرم در لیتر.

محیط MS1: حاوی ۰/۵ میلیگرم در لیتر IAA و ۱/۵ میلیگرم در لیتر BAP.

محیط MS2: حاوی ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر IAA و ۱/۵ میلیگرم در لیتر BAP.

محیط MS3: حاوی ۱ میلیگرم در لیتر IAA و ۱/۵ میلیگرم در لیتر BAP.

محیط MS4: حاوی ۱ میلیگرم در لیتر IAA و ۲/۵ میلیگرم در لیتر BAP.

کشت‌ها در شرایط ۲۵ درجه سانتیگراد و روشنایی ۱٦ ساعت با شدت نور سه هزار تا چهار هزار لوکس قرار گرفتند و هر پنج هفته یکبار روی محیط اولیه خود واکشت شدند. سرعت و کیفیت کالوس‌دهی و باززایی و درصد باززایی ریزنمونه‌ها از هفته پنجم به بعد ارزیابی شدند. درصد نهایی باززایی از ریزنمونه‌ها در هفته نهم ثبت گردید. گیاهان باززایی شده برای تولید ریشه به محیط MS فاقد هورمون منتقل شدند.

بررسي‌هاي بافت‌شناسي

به منظور مشاهده میکروسکوپی روند تغییرات ایجاد شده در جداکشت برگ روی محیط کشت MS2 از زمان کشت، تولید کالوس تا باززایی گیاهچه آن، نمونه‌گیری از بافت‌های کشت شده آن در زمان‌های متفاوت (هفته اول تا نهم) انجام گرفت. نمونه‌ها در محلول تثبیت کننده FAA (شامل ۹۰ درصد الکل ۵۰ درجه، ۵ درصد اسید استیک گلاسیال و ۵ درصد فرمالین) به مدت ۲٤ ساعت و در دمای اتاق قرار داده شدند. پس از آبگیری با سری اتانل ۲۵ تا ۱۰۰ درجه، نمونه‌ها در گزیلول قرار گرفتند و سپس درون پارافین ذوب شده و در آون ۵۸ درجه تیمار شدند. قالب‌گیری با رعایت حالت افقی و عمودی به ترتیب برای برش‌های طولی و عرضی درون پارافین در داخل مکعب‌های کاغذی انجام شد. از نمونه‌های قالب‌گیری شده با دستگاه میکروتوم و زاویه برش ۱۰ درجه، برش‌های ۱۰ میکرومتری تهیه شد. نمونه‌های حاضر پس از شستشو با گزیلول، نسبت متعادل گزیلول اتانل و آبدهی با سری اتانل ۱۰۰ تا ۲۵ درجه با هماتوکسیلین دلافیلد جهت رنگ‌آمیزی هسته‌ها به مدت ۱۵ دقیقه تیمار شدند. این نمونه‌ها پس از آبگیری مجدد با سری اتانل ۲۵ تا ۹٦ درجه با فاست‌گرین به مدت ۲۰ تا ٦۰ ثانیه رنگ‌آمیزی شدند. مشاهده نهایی پس از شستشو متوالی با الکل مطلق، نسبت متعادل الکل : گزیلول و گزیلول خالص انجام شد. با این روش رنگ‌آمیزی، هسته، هستک قرمز رنگ می‌شود و دیگر قسمت‌های سلول سبز رنگ می‌گردند. نگهداری درازمدت از طریق ریختن یک قطره کانادابالزام و خشک کردن آن ممکن می‌گردد. مشاهدات میکروسکوپی بر روی نمونه‌های تهیه شده از مراحل مختلف القای کالوس، توسعه آن، تشکیل هسته‌های اولیه سلول‌های فعال، شکل‌گیری آغازی‌های اولیه و تبدیل به جوانه نوساقه صورت گرفت.

نتایج و بحث

آزمایش اول: در این آزمایش ریزنمونه‌های مختلف تمایل ضعیفی به کالوس‌دهی نشان دادند ولی ریشه‌زایی در همه آن‌ها مشاهده گردید و باززایی از این نمونه‌ها به‌دست نیامد.

آزمایش دوم: در این آزمایش ریزنمونه‌های ریشه تولید تعداد زیادی ریشه جانبی کردند. ریزنمونه‌های لپه و محور زیرلپه تمایل ضعیفی به کالوس‌دهی داشتند ولی بعد از چهار هفته رشد آن‌ها متوقف گردید و تیره و نارنجی رنگ شدند. ریزنمونه‌های برگ و دمبرگ همگی کالوس تشکیل دادند. از این ریزنمونه‌ها پس از نه هفته کالوس‌های بزرگی تشکیل شد که درصد باززایی از کالوس‌های تولید شده در محیط کشت حاوی IAA و

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

Zeatin به ترتیب ٤٠٪ و ٢٠٪ گردید. گیاهچه‌های حاصل دارای رشد کندی بودند.

آزمایش سوم: در این آزمایش ریزنمونه‌های گیاهی در محیط‌های کشت واکنش‌های متفاوت کالوس‌دهی و باززایی نشان دادند.

ریزنمونه‌های لپه، محور زیرلپه، دمبرگ و برگ در همه چهار محیط کشت بطور ۱۰۰ درصد کالوس تشکیل دادند. البته میزان رشد کالوس‌ها در محیط‌های حاوی IAA نسبت به محیط‌های حاوی NAA بیشتر بود و کالوس‌های بزرگتری تشکیل شدند. با افزایش میزان سیتوکنین TDZ کالوس‌ها رشد بیشتری داشتند. ریزنمونه ریشه مثل آزمایشات قبل هیچ پاسخی به کالوس‌دهی نشان نداد و تنها چندین ریشه جانبی از آن‌ها به وجود آمد. ریزنمونه‌های لپه، محور زیرلپه و ریشه در هیچ یک از محیط‌های کشت باززایی نداشتند. نتایج باززایی از ریزنمونه‌های برگ و دمبرگ در جدول ۱ ارایه گردیده است. با توجه به جدول بالاترین درصد باززایی به ترتیب از دمبرگ (٤٠٪) روی محیط کشت TN1 و برگ (۳۵٪) روی محیط کشت TI1 حاصل گردید.

جدول ۱- درصد باززایی نوساقه از کالوس‌های برگ و دمبرگ در محیط‌های کشت دارای TDZ، IAA و NAA

Table 1. Shoot regeneration percentage from calli of leaf and petiol on media containing TDZ, IAA and NAA

Medium Explant	محیط کشت ریزنمونه	TI1	TI2	TN1	TN2
Leaf	برگ	35	10	6	6
Petiol	دمبرگ	13	0	40	10

گیاهچه‌های باززا شده از ریزنمونه دمبرگ در محیط کشت TN1 دارای رشد بطئی و خفیف بودند، و با وجود درصد نسبتا مطلوب باززایی، این محیط شرایط رشدی مناسبی را برای گیاهچه‌ها تأمین نکرد. در محیط کشت TI1 فراوانی باززایی نسبتاً بالا بود و گیاهچه‌های حاصل نسبت به سایر محیط‌ها رشد سریع‌تری داشتند که

جدول۲- اثر ریزنمونه و هورمون‌های NAA، IAA و TDZ روی باززایی

Table 2. Effect of explants and hormons NAA, IAA and TDZ on regeneration

S.O.V.	منابع تغییرات	درجه آزادی df	میانگین مربعات MS	مقدار احتمال Prob. value
Explant	ریزنمونه	1	0.0022 ns	0.4991
TDZ		1	0.0737**	0.0012
EXP x TDZ		1	0.011 ns	0.1484
Auxin	اکسین	1	0.0025 ns	0.4798
EXP x Auxin		1	0.0737**	0.0012
TDZ x Auxin		1	0.00 ns	0.9691
EXP x TDZ x Auxin		1	0.100**	0.0012
Error	خطا	16	0.0048	

$R^2 = 0.71$ C.V. = 8.59%

ns، * و **: به ترتیب غیر معنی‌دار، معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

ns, * and **: Non significant, significant at the 5% and 1% levels of probability, respectively.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

چندین نوساقه نیز به وجود آوردند. ریزنمونه نوک ساقه که به همراه بخشی از بافت‌های اطراف آن در محیط‌های فوق کشت گردید پس از دو هفته ۱۰۰ درصد باززا شدند که از هفته سوم به بعد هریک از ریزنمونه‌ها دارای چندین نوساقه شدند. لذا از آن برای زیرازدیادی سریع پایه‌های مورد نظر می‌توان استفاده کرد. تعداد نوساقه‌های حاصل و سرعت باززایی از این ریزنمونه در محیط کشت‌های حاوی NAA نسبت به IAA بیشتر بود.

نتایج تجزیه واریانس داده‌های باززایی شده برای دو ریزنمونه برگ و دمبرگ (جدول ۲) نشان داد که اثر سیتوکنین TDZ، اثر متقابل سه‌گانه آن با تیمارهای اکسین و ریزنمونه و هم‌چنین اثر متقابل ریزنمونه در اکسین معنی‌دار بود و سایر اثرات اختلاف معنی‌داری نشان ندادند. در این آزمایش اثرساده نوع اکسین مصرفی (IAA یا NAA) تفاوتی نشان نداد در حالی که اثرات متقابل آن‌ها معنی‌دار شدند اما سطح یک میلیگرم در لیتر TDZ موجب اصلی در معنی‌دار شدن این عامل و اثر متقابل آن با سایر عامل‌ها بود. با توجه به معنی‌دار شدن اثرات متقابل سه‌گانه و دوگانه اکسین در ریزنمونه، به منظور تعیین بهترین اثر متقابل سه‌گانه، آزمون مقایسات مستقل عامل اکسین در سطوح متفاوت ریزنمونه و TDZ انجام شد که تنها اثر آن برای ریزنمونه برگ با یک میلیگرم در لیتر TDZ در سطح ۵٪ معنی‌دار گردید. بدین ترتیب بر اساس آزمون دانکن، مناسب‌ترین اثر متقابل سه‌گانه شامل جداکشت برگ با یک میلیگرم در لیتر IAA و یک میلیگرم در لیتر TDZ تعیین گردید.

آزمایش چهارم: در این آزمایش ریزنمونه‌های گیاهی در محیط‌های کشت واکنش‌های متفاوت کالوس‌دهی و باززایی نشان دادند که درصد باززایی هر یک در جدول ۳ آمده است.

جدول ۳- درصد باززایی ریزنمونه‌های مختلف در محیط های کشت دارای IAA و BAP

Table 3. Regeneration percentage of different explants on media containing IAA and BAP

Medium	محیط کشت	MS1	MS2	MS3	MS4
Explant	ریز نمونه				
Leaf	برگ	35	81	63	40
Petiol	دمبرگ	0	5	7	0
Cotyledon	لپه	0	22	0	19
Hypocotyl	محور زیرلپه	25	10	16	20
Root	ریشه	0	0	0	0

قطعات ریشه در هیچ یک از محیط‌ها کالوس تشکیل نداد و تنها ریشه‌های جانبی در آن‌ها به وجود آمد. از بافت‌های دمبرگ در عرض دو تا سه هفته در همه محیط‌ها کالوس‌های شادابی به وجود آمد ولی پس از هفته پنجم اکثر کالوس‌ها کدر شدند و بیشترین درصد باززایی(۷٪) در محیط MS3 بود. همه ریزنمونه‌های لپه در محیط‌های کشت کالوس تشکیل دادند. میزان تشکیل کالوس بستگی به سطح هورمون IAA داشت. بیشترین درصد باززایی(۲۲٪) از این ریزنمونه در محیط MS2 صورت گرفت. در کشت محور زیر لپه، کالوس‌ها از قسمت بالای آن (نزدیک لپه) تشکیل گردید و بیشترین درصد باززایی(۲۵٪) در محیط کشت MS1 بود. نمونه‌های باززا شده در محیط MS4 با ۲۰٪ باززایی دارای چندین نوساقه از هر ریزنمونه بودند. ریزنمونه‌های برگ در همه محیط‌های کشت واکنش بالایی(۱۰۰ ٪) به کالوس‌دهی نشان دادند. باززایی اغلب از کالوس‌های ایجاد شده در محل اتصال پهنک به دمبرگ (تجمع رگبرگ‌ها) صورت گرفت (شکل های ۱ تا ٦). بیشترین درصد باززایی (۸۱٪) در محیط MS2 دیده شد که از هر ریزنمونه چندین شاخه باززا به وجود

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

آمد. محیط MS3 نیز با درصد باززایی ٦٣٪ در مرحله بعدی قرار گرفت که تعدادی از نمونه‌های باززایی شده آن نیز دارای چندین شاخه باززا بودند. آزمایش نشان داد که افزودن۰/۵ میلیگرم در لیتر GA_3به محیط MS2 تأثیری در کالوس‌دهی ریزنمونه‌های برگ ندارد ولی افزایش میزان ساکارز از ۲ به ۳ درصد موجب کاهش تشکیل و رشد کالوس‌ها شد.

جدول٤- اثر ریزنمونه، IAA وBAP در باززایی

Table 4. Effect of explant, IAA and BAP on regeneration

S. O. V.	منابع تغییرات	درجه آزادی df	میانگین مربعات MS	مقدار احتمال prob.value
Explant	ریزنمونه	3	0.56**	0.0001
IAA		2	0.0461*	0.0267
EXP x IAA		6	0.0369*	0.013
BAP		1	0.0004^{ns}	0.8531
EXP x BAP		3	0.0524**	0.0085
Error	خطا	32	0.0113	

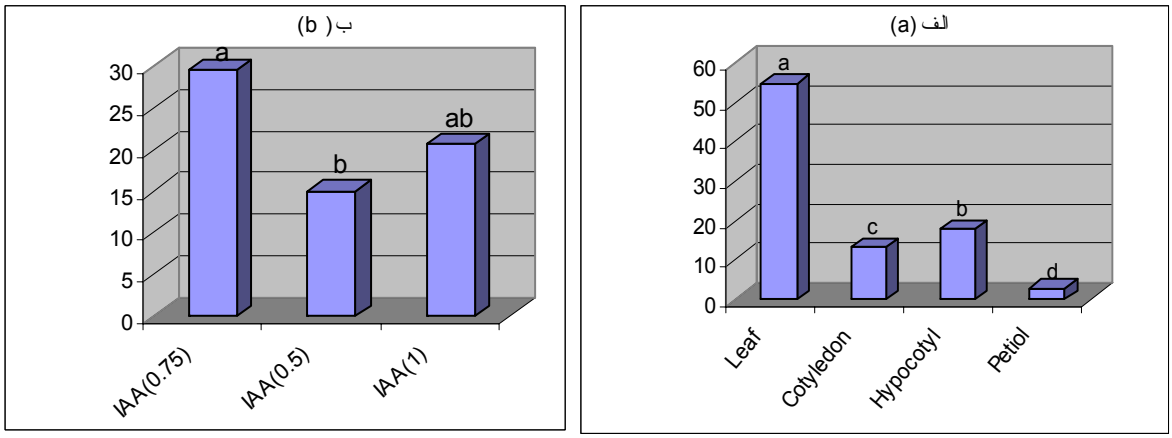
$R^2 = 0.71$ C.V. = 8.59%

ns، * و **: به ترتیب غیر معنی‌دار، معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

ns, * and **: Non significant, significant at the 5% and 1% levels of probability, respectively.

نتایج تجزیه واریانس میزان باززایی از ریزنمونه‌های مختلف روی ترکیبات مختلف هورمونی (جدول ٤) نشان داد که بین ریزنمونه‌ها اختلاف بسیار معنی‌داری وجود دارد و اثرات متقابل این عامل با هورمون‌های IAA و BAP نیز معنی‌دار گردید. سطوح عامل BAP اختلافی نشان ندادند در حالی که سطوح عامل IAA در سطح ۵ درصد معنی‌دار گردید. با توجه به معنی‌دار شدن اثرات متقابل دوگانه، مقایسات مستقل، برای هریک از ریزنمونه‌ها در چهار محیط کشت انجام گرفت و گروه‌بندی بر اساس آزمون دانکن در سطح ۵ درصد برای هر آزمایش به دست آمد. نتایج نشان داد که میزان باززایی ریزنمونه‌های دمبرگ و محور زیرلپه درهمه محیط‌های کشت اختلاف معنی‌داری نداشتند، هم‌چنین میزان باززایی ریزنمونه برگ در محیط‌های کشت MS2 وMS3 اختلاف معنی‌داری نداشتند، اما باززایی در MS2 با MS1 و MS4 اختلاف معنی‌دار داشت. در نتیجه مناسب‌ترین اثر متقابل ریزنمونه برگ درمحیط کشت MS2 تعیین گردید. میزان باززایی ریزنمونه لپه در محیط کشت‌های MS2 و MS4 اختلاف معنی‌داری نداشتند، ولی باززایی بین این‌ها با دو محیط کشت دیگر اختلاف معنی‌دار نشان داد. در نهایت بر اساس گروه‌بندی دانکن و حداکثر باززایی ثبت شده مناسب‌ترین اثر متقابل این ریزنمونه مانند ریزنمونه برگ در محیط کشت MS2 بود. با توجه به معنی‌دار شدن اثرات اصلی عامل‌های ریزنمونه و IAA آزمون مقایسه میانگین دانکن (نمودار ۱)برای سطوح (غیر تصادفی) عامل‌های ریزنمونه و IAA انجام شد. نتایج نشان داد که بین میانگین باززایی ریزنمونه‌ها در کلیه تیمارها اختلاف معنی‌داری وجود دارد و ریزنمونه برگ بالاترین باززایی را در همه ترکیبات هورمونی داشت. بین دو سطح ۰/۵ و ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر عامل IAA اختلاف معنی‌داری بود در حالی که بین این سطوح و سطح یک میلیگرم در لیتر اختلاف معنی‌داری دیده نشد.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]



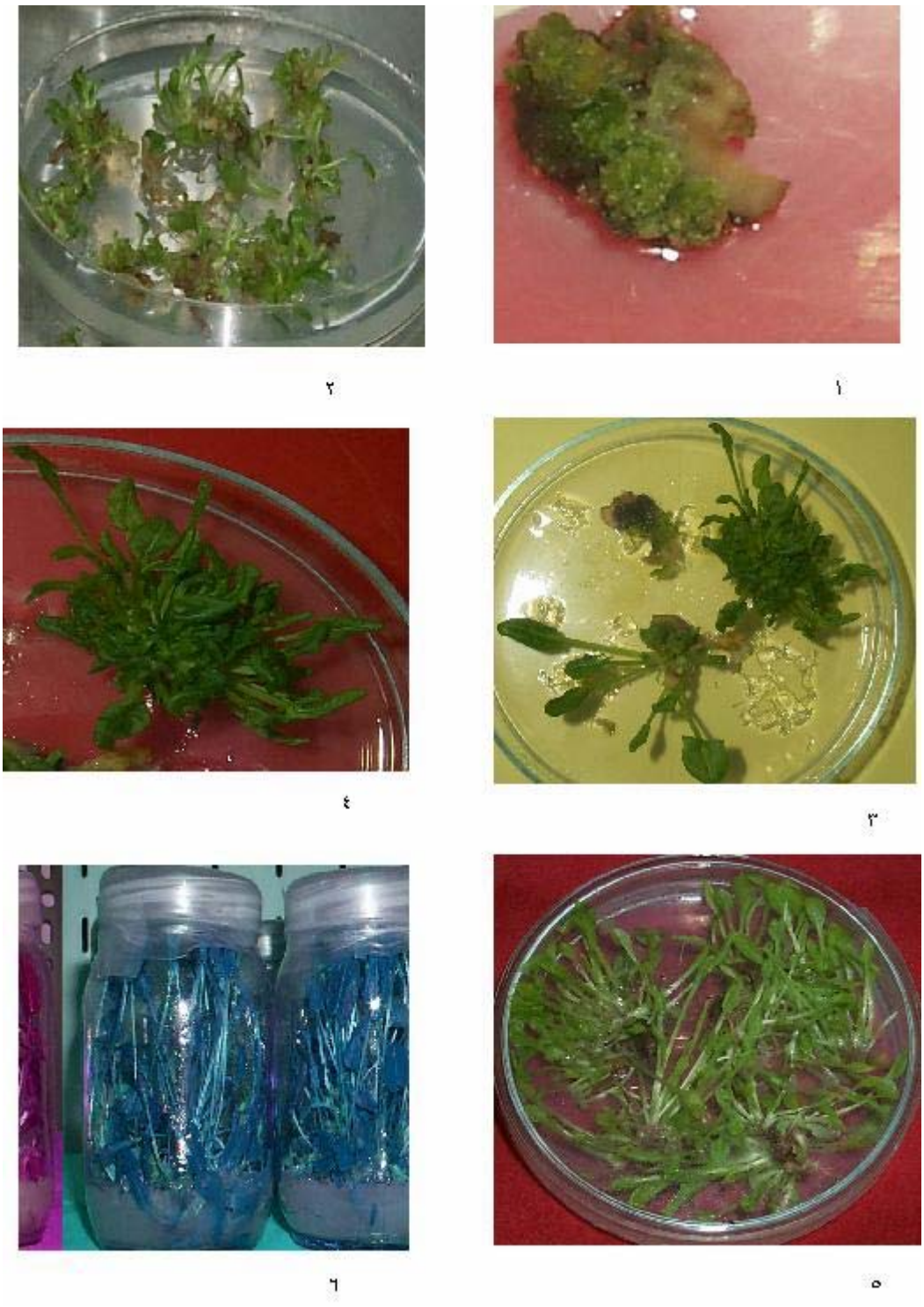
نمودار ۱- مقایسه میانگین باززایی در سطوح ریزنمونه (الف) و IAA (ب) ازطریق آزمون دانکن در سطح ۵ درصد

Fig. 1. Comparison of regeneration means for explant (a) and IAA levels (b) Dunkan test (a = 5%)

با توجه به اختلاف بسیار بالادر میزان باززایی ریزنمونه برگ از سایر ریزنمونه‌ها و تعیین سطح بهینه ۰/۷۵ میلیگرم در لیتر جهت هورمون IAA و غیرمعنی‌دار شدن سطوح BAP و ثبت بیشترین درصد باززایی در محیط MS2 نسبت به کلیه محیط کشت‌های مورد مطالعه در این تحقیق ریزنمونه برگ (که به راحتی و همیشه در دسترس می‌باشد) و محیط MS2 به ترتیب به عنوان مناسب‌ترین ریزنمونه ومحیط کشت جهت باززایی گیاه با درصد بالا معرفی می‌گردد.

مشاهدات میکروسکوپی روند کالوس‌دهی و باززایی از ریزنمونه برگ بر روی محیط کشت مناسب آن یعنی MS2 را مشخص نمود. مقطع بافت برگ (محل اتصال پهنک به دمبرگ) در زمان برش دارای سلول‌های پارانشیمی و دستجات آوندی در مرکز آن مشخص بود. کالوس‌های اولیه که در محل برش بافت برگ تشکیل گردیده بود (نمونه‌های هفته دوم) دارای سلول‌های درشت، نامتمایز با فاصله بین سلولی بالا بودند. در هفته سوم تا چهارم حجم کالوس‌ها گسترش یافته و هسته‌های اولیه سلول‌های فعال با اندازه‌های کوچک و فواصل بین سلولی کمتر مشاهده گردید (شکل ۷، الف) و در برخی از نواحی کالوس دستجات آوندی کاملا تمایز یافته دیده شد. پایان هفته پنجم تا انتهای هفته ششم سلول‌های فعال در بخش‌های میانی کالوس به صورت دوایر متحدالمرکز گسترش یافته ولی سلول‌های حاشیه‌ای حالت نامتمایز را حفظ کرده بودند. نمونه‌های تهیه شده در هفته هفتم گسترش هسته‌های فعال سلولی را به سمت حاشیه کالوس و شکل‌گیری مراحل اولیه آغازی‌های شاخه را از آنها نشان داد (شکل ۷، ب) و در هفته هشتم تا نهم آغازی‌های کامل به صورت منفرد یا تجمعی شکل گرفتند که از آن‌ها یک یا چندین نوساقه به وجود آمد (شکل ۷، پ). نتایج کارآمد این تحقیق امکان انجام انتقال ژن به گیاه فوق را میسر می‌سازد.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]



شکل۱ تا ٦: القای کالوس از ریزنمونه برگ (۱)، باززایی از کالوس (۲)، رشد بیشتر نوساقه‌ها (۳)، ایجاد چندین نوساقه (٤)، تکثیر گیاهچه باززایی شده (٥) و انتقال آن به محیط ریشه زایی (٦).

Fig. 1-6: Callus induction from leaf explant (1), Regeneration from callus (2), More growth of the regenerated shoots (3), Proliferation (4), Propagation of a regenerated plant (5) and it's transferring to the root induction medium (6).

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

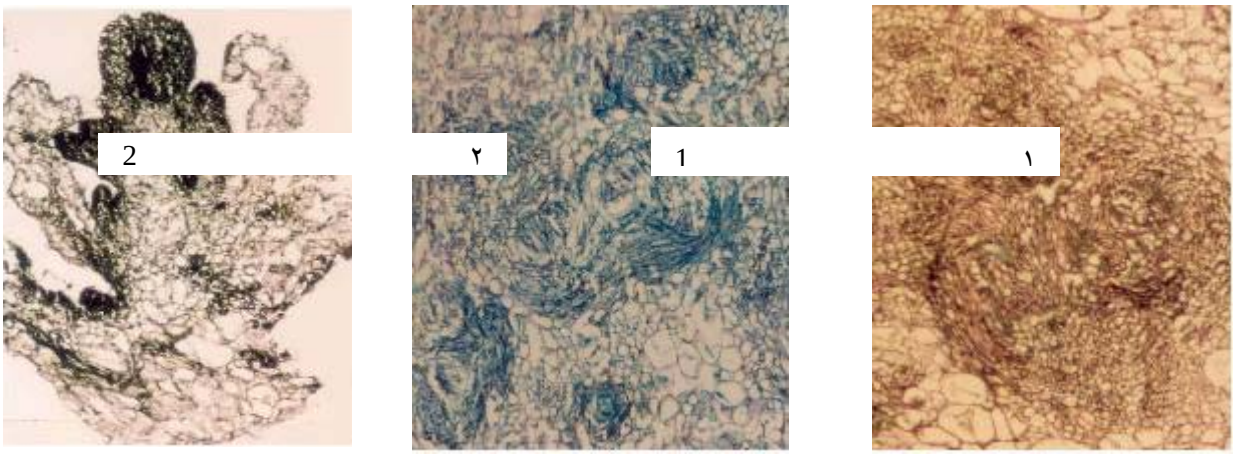


Fig. 7. Histology of callus growth stages and shoot primordial formation, (a) Formation of active cells nuclei, (b) Extension of the nuclei and formation of the first primordial, (c) Formation of shoot primordial.

References

Ainsworth, C., Crossley, S., Buchanan-Wollaston, V., Tangavelu, M., Parker, J. 1995. Male and female flowers of the dioecious plant sorrel show different patterns of MADS box gene expression. The Plant Cell **7:** 1583-1598.

6 ٦ 5 ٥

Ainsworth, C., Parker, J., Buchanan-Wollaston, V. 1998. Sex determination in plants. Current Topics in Developmental Biology **38:** 167-223.

C c پ cic, R., M b ب n of Somat a الف ro development in *Rumex acetosella* L. Plant Cell , Tissue and Organ Cultur. **11:** 133-139.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

Culafic, L., Samofalova, A., Nesieovic, M. 1987 b. In Vitro Organogenesis in two dioecious species, *Rumex acetosella* L. and *R. acetosa* L. (Polygonaceae). Plant Cell, Tissue and Organ Culture **11:** 125-131.

Parker, J. S. and Clark, M. S. 1991. Dosage sex chromosom system in plants. Plant Science, **80:** 79-92.

Shakib, A. M. 1999. MADS-box genes in sorrel (*Rumex acetosa* L.). Ph.D Thesis, University of London.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]

High frequency plantlet regeneration in a dioecious plant as Sorrel

A. Izadi Darbandie[1] and A. M. Shakib[2]

ABSTRACT

Sorrel [*Rumex acetosa* L. (Polygonacea)] is a dioecious perinnial species which is being used as a model plant in sex determination molecular genetic studies. In this study for determination of the most suitable explant and medium for regeneration in this species, explants from different organs such as leaf, petiol, cotyledon, hypocotyle and root were cultured on Murashing and Skoog (MS) medium supplemented with vitamins, 2% sucrose, 0.8% agar and different compositions of hormons. Auxins; IAA, NAA and cytokenins; Zeatin, BAP, TDZ and Kinetin as well as IAA and BAP with Gibberllic Acid were added to culture media. Experiments were carried out as factorial in completely randomized design. Callus induction and regeneration from explants were evaluated. The most suitable explants and medium for regeneration were leaf and MS medium supplemented with 0.75 mgl^{-1} IAA and 1.5 mgl^{-1} BAP, respectively. The highest callus induction and regeneration was obtained from the leaf explants at the rate of 100% and 81%, respectively. Regenerates from the leaf explants on this medium had proliferated status. Histological studies confirmed that the origin of regeneration was from active and condensed cells that had developed from central parts of callus followed by marginal cells to form single or proliferated primordial. These results suggest new, simple, short and efficient regeneration method in this model species which can be used in genetic studies and gene transformation.

Key words: Sorrel (*Rumex acetosa* L), Explant, Callus induction, Regeneration**,** Media, Plantlet.

1 and 2- MSc. In Plant Breeding & Research Assist. Prof. of Ag. Biotech. Res. Institute. Karaj, Iran.

[Downloaded from agrobreedjournal.ir on 2026-11-19]