

تأثیر اسید جیبرلیک، دما و کشت جنین بر شاخص‌های جوانه‌زنی بذر در گونه‌های مختلف زرشک (*Berberis spp.*)

زینب تقی‌نژاد^۱، مسعود دهداری^{۲*}، امین میرشکاری^۲، حسین زینلی^۳

^۱ دانشجوی کارشناسی ارشد اصلاح نباتات

^۲ دانشیار و استادیار، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه یاسوج

^۳ استادیار پژوهش مرکز تحقیقات کشاورزی اصفهان

*پست الکترونیک نویسنده مسئول: adehdari@yu.ac.ir

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۳/۱۱/۲۸؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۰۶/۰۴)

چکیده

گیاه دارویی زرشک، متعلق به تیره زرشک است. بذرهای گیاه زرشک دارای دوره خواب طولانی هستند؛ بنابراین، غلبه بر خواب و افزایش میزان جوانه‌زنی بذرها به روش‌های مختلف می‌تواند مفید واقع گردد. این مطالعه به صورت دو آزمایش جداگانه انجام گردید. در آزمایش اول، تأثیر سطوح مختلف اسید جیبرلیک در دمای ۸ درجه سانتی‌گراد (۰، ۵، ۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۵۰ روز) به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار و در آزمایش دوم تأثیر غلظت‌های مختلف محیط کشت ام اس (اماس کامل، یک‌دوم و یک‌چهارم) در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار بر کشت جنین بذر چهار گونه زرشک بومی ایران (زرافشان، معمولی، راست خوش و زالزالکی) بررسی شد. بر اساس نتایج حاصله در آزمایش اول، تیمار سرماده‌ی بذرها در مقایسه با تیمار اسید جیبرلیک، بیشترین اثر را در افزایش درصد جوانه‌زنی (۸۸ درصد) بذرها نشان داد. در آزمایش دوم، بهترین ترکیب عناصر غذایی جهت کشت جنین، محیط کشت ام اس کامل بود. به گونه‌ای که در هر چهار گونه بعد از دو یا سه روز جوانه‌زنی ۱۰۰ درصد مشاهده گردید. در مجموع بهترین روش برای جوانه‌زنی سریع زرشک، در همه گونه‌های مورد مطالعه استفاده از کشت جنین در محیط کشت ام اس کامل تشخیص داده شد.

واژه‌های کلیدی: جیبرلیک اسید، خواب بذر، گیاه دارویی، محیط کشت

بذرها، به روش‌های مناسب برای شکست خواب و افزایش درصد جوانه‌زنی بذرها دست یابند. خواب اولیه بذر از نظر منشأ و عوامل مؤثر در ایجاد آن به دو منشأ درونی و بیرونی تقسیم می‌شود (رجبیان و همکاران، ۱۳۸۶).

خواب بذر در شرایط نامساعد رویشی سودمند است، زیرا بذر غیرفعال است و در نتیجه بسیاری از تنش‌های محیطی و شرایط نامناسب اقلیمی را بهتر تحمل کرده و تداوم نسل و بقای گونه گیاهی را موجب می‌گردد.

مقدمه

یکی از موانع عمدۀ کاشت گیاهان دارویی در خارج از رویشگاه طبیعی، محدودیت میزان جوانه‌زنی و طولانی بودن خواب بذر می‌باشد. طی دوره خواب حتی اگر شرایط مناسب محیطی (رطوبت، دما، نور و غیره) نیز فراهم باشد، جوانه‌زنی صورت نمی‌گیرد. با این وجود، بهویژه اگر هدف تولید انبوه یک گیاه با ارزش اقتصادی یا دارویی بالا باشد، خواب بذر یک ویژگی نامطلوب در نظر گرفته می‌شود (رجبیان و همکاران، ۱۳۸۶)؛ بنابراین پژوهشگران تلاش می‌نمایند تا با بررسی علل خواب

توسعه‌نیافته ذکر نمود؛ بنابراین توصیه کرد که با استیتی گیاهان مادری در شرایط کنترل شده یا گلخانه کشت شوند تا باعث نمو بهتر آندوسپرم جنین در گیاه مادری شده و در نتیجه باعث رشد بهتر جنین شود.

از زمانی که توکی طی سال‌های ۱۹۳۴ تا ۱۹۳۳ توانست جنین بدون آندوسپرم گیاهان هسته‌دار را نجات داده و دانه‌الهای زنده از آن‌ها به دست آورد، کشت جنین پیشرفت قابل ملاحظه‌ای کرده و تاکنون ارقام متعددی در دنیا با استفاده از این روش تولید شده‌اند (سوسان^{۱۰} و همکاران، ۱۹۹۶).

از طرفی دیگر با توجه به طولانی بودن مراحل جوانهزنی بذر زرشک که شامل برداشت میوه در فصل رسیدن میوه، حذف میان‌بر و برون‌بر میوه‌ها، سرماده‌ی بذرها در دمای پائین به مدت چندین ماه در طول زمستان و یا یخچال (۲ الی ۶ درجه سانتی‌گراد) و جوانهزنی بذرها در بهار آینده است، دانه‌الهای چندین ماه بعد از برداشت میوه به دست می‌آید و تقریباً بیشتر بذور به دست آمده تلف می‌شوند. همچنین با توجه به اینکه در بیشتر گیاهان هسته‌دار تعداد کمی از گل‌های گرده‌افشانی شده به میوه تبدیل می‌شوند (فتحی و همکاران، ۱۳۸۸)، بهره‌گیری از روش کشت جنین و کمک به جوانهزنی جنین‌ها در شرایط درون شیشه‌ای به منظور غلبه بر این مشکلات و دستیابی به دانه‌الهای موردنیاز، یک امر ضروری است. با این روش دانه‌الهای در یک دوره زمانی کوتاه به دست آمده و طول دوره رویشی کاهش می‌باید، به طوری که می‌توان بذرهای جمع‌آوری‌شده در طول همان فصل (به شرط رسیدگی کامل) را وادار به جوانهزنی کرد.

سرآبادانی تفرشی و همکاران (۱۳۸۷) با کشت جنین در محیط کشت MS ۱/۴ توансند خواب بذر در گیاه باریجه (*Ferula gumosa* Boiss) را بر طرف نمایند. قاسمیان و همکاران (۱۳۹۰) در گیاه وشا (*Dorema ammoniacum*) با استفاده از کشت جنین، به نتایج مطلوبی در محیط MS ۱/۴ دست یافتند. مرتضوی و همکاران (۱۳۹۲) در بررسی بر روی گیاه چویل (*Ferulago angulata*) گزارش کردند که یکی

تحقیقات نشان داده است که بسیاری از تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی از جمله اکسین، جیبرلین، سیتوکینین، اتیلن و اسید آبسیزیک شاید از مسیرهای مشخصی که منجر به کنترل عملکرد اسید نوکلئیک‌ها می‌شوند، در تحریک جوانهزنی و یا خواب بذر نقش دارند. توماس و سامبورکس^۱ (۱۹۸۵) نشان دادند که جیبرلین‌ها در بذور کرفس مقدار سایر تنظیم‌کننده‌های رشد و همچنین جریان برخی یون‌ها از جمله پتاویسم و کلسیم از خلال غشاها را تغییر می‌دهند و این تحولات موجب انتقال پیام‌های ویژه و تحریک سنتز یا فعالیت متابولیت‌ها و آنزیم‌های محرك جوانهزنی بذر می‌شود (نقل از عموماً قایی، ۱۳۸۴).

دیتریچ^۲ در سال ۱۹۲۴ از کشت جنین به عنوان تولد مصنوعی^۳ یاد کرده است. لایبیچ^۴ در سال‌های ۱۹۲۵ و ۱۹۲۹ توانست جنین بذر کتان را کشت داده و گیاه زنده به دست آورد. توکی^۵ در سال ۱۹۳۳ توانست جنین‌های سقط شده هسته‌دارها را نجات داده و دانه‌الهای^۶ زنده به دست آورد (نقل از مارک^۷، ۱۹۹۴). استانیز^۸ (۱۹۹۸) نشان داد که استقلال جنین‌های جداسده زمانی محقق می‌شود که تمایز جنین، انجام و مرحله دوم رشد میوه سپری شده باشد. جنین‌هایی که در شرایط طبیعی به این مرحله رشدی نرسیده باشند، در شرایط درون شیشه‌ای نمی‌توانند رشد کنند. همچنین با افزایش زمان پس از رسیدن گل در گیاهان، میزان جوانهزنی جنین‌های جداسده بیشتر می‌شود که این مسئله به تکامل جنین مربوط می‌شود. براک^۹ (۱۹۷۸) یکی دیگر از عوامل محدود کننده رشد جنین در کشت درون شیشه‌ای را، مرحله رشدی جنین دانسته و اعتقاد دارد که دانه‌الهای سالم از جنین‌هایی به دست می‌آید که رشد کافی داشته باشند. ایشان دمای پائین محیط و دیر گلدهی را نیز از عوامل تولید جنین‌های

^۱ Tomas and Samboross

^۲ Dietrich

^۳ Artificial birth

^۴ Laibach

^۵ Tukey

^۶ Seedling

^۷ Mark

^۸ Stany

^۹ Beraak

آزمایش اول: تأثیر اسید جیبرلیک و دما بر ویژگی‌های جوانهزنی گونه‌های زرشک

در این آزمایش شش تیمار شامل محلول‌هایی با غلظت‌های ۰، ۶۰۰ و ۹۰۰ میلی‌گرم در لیتر اسید جیبرلیک در دمای ۸ درجه سانتی‌گراد و سه تیمار دمایی ۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد (به صورت مجزا یعنی در مجموع شش تیمار) بر جوانهزنی چهار گونه زرشک (زراشان، معمولی، راست خوش و زالزالکی) در سه تکرار بررسی شد. برای تیمارهای اسید جیبرلیک، ۲۵ عدد از بذرهای گندزدا شده از هر چهار گونه را در هر کدام از محلول‌های فوق غوطه‌ور و به مدت ۱۰ ساعت روی شیکر قرار داده شدند. پس از آن بذرها از محلول‌ها خارج و در ظروف پتروی محتوی کاغذ صافی و ۵ میلی‌لیتر آب در شرایط سترون در دمای 8 ± 2 درجه سانتی‌گراد درون ژرمیناتور در شرایط نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی به مدت ۵۰ روز نگهداری گردیدند.

برای اعمال تیمار دمایی، بذرهای گندزدا شده چهار گونه زرشک را درون ظرف پتروی و روی کاغذ صافی حاوی ۵ میلی‌لیتر آب دو بار تقطیر استریل قرار داده شدند، سپس در سه تیمار دمایی ۵، ۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد در ژرمیناتورهای جداگانه در شرایط نوری ۱۶ ساعت روشنایی ۸ ساعت تاریکی به مدت ۵۰ روز نگهداری گردیده و سپس صفات طول و وزن خشک اندام هوایی، طول و وزن خشک ریشه و درصد جوانهزنی اندازه‌گیری شدند. معیار جوانهزنی زمانی بود که طول ریشه‌چه دو میلی‌متر رسیده باشد.

آزمایش دوم: کشت جنین در شرایط درون شیشه‌ای

به منظور انتخاب مناسب‌ترین غلظت محیط کشت MS از محیط کشت پایه MS کامل (موراشیگ و اسکوگ^۱، ۱۹۶۲)، $\frac{1}{2}$ MS و $\frac{1}{4}$ MS استفاده شد. در این مرحله با استفاده از بهترین محلول گندزدا، ریز نمونه‌های بذری (بذر با پوسته، بذر بدون پوسته و جنین) کاملاً گندزدایی شده در محیط کشت‌های فوق

از بهترین روش‌ها جهت جوانهزنی سریع این گیاه، کشت جنین است.

بذر زرشک دارای خواب طولانی و از نوع فیزیولوژیکی است. سرماده‌ی تا حد زیادی می‌تواند به رفع این خواب کمک کند. رضایی و بالندری (۱۳۹۱)، گزارش دادند بهترین تیمار جهت شکست خواب بدبور زرشک حداقل ۴۵ روز سرماده‌ی با دمای ۴ الی ۶ درجه سانتی‌گراد است. راه حل دیگر رفع این مشکل، کشت جنین در شرایط درون شیشه‌ای است زیرا با برداشتن پوسته و آندوسپرم اطراف جنین، عوامل بازدارنده رشد برطرف شده و جوانهزنی سریع‌تر صورت می‌گیرد (سرآبادانی تفرشی و همکاران، ۱۳۸۷، در گیاه باریجه، قاسمیان و همکاران، ۱۳۹۰، در گیاه وشا، مرتضوی و همکاران، ۱۳۹۲ در گیاه چویل). به هر حال گزارش‌های کمی در خصوص بهبود جوانهزنی بذر گیاه زرشک به‌ویژه از طریق کشت جنین و اسید جیبرلیک در دسترس است، به همین دلیل این پژوهش با به‌کارگیری چهار گونه زرشک و روش‌های مختلف شکستن خواب بذر طراحی و اجرا گردید.

مواد و روش‌ها مواد گیاهی

بذرهای چهار گونه زرشک بومی ایران در سال ۱۳۹۱ از مشهد (پژوهشکده گیاهی دانشگاه فردوسی مشهد) و اصفهان (مرکز تحقیقات شهید فوزوه) جمع‌آوری شدند.

بدور به مدت یک دقیقه در محلول اتانول ۷۰ درصد قرار گرفتند، سپس برای گندزدایی، شستشو با جریان آرام آب لوله، غوطه‌ور کردن در هیپوکلریت سدیم ۵ درصد در ترکیب با توئین ۲۰ درصد (دو قطره) به مدت ۳۰ ثانیه و شستشو با آب شهری و در نهایت گندزدایی با محلول کلرید جیوه 0.05% درصد به مدت ۳ دقیقه در زیر دستگاه لامینار ایرفلو صورت گرفت. سپس دو آزمایش به شرح زیر در دانشکده کشاورزی یاسوج اجرا گردیدند:

^۱ Murashige and Skoog

تقی نژاد و همکاران: تأثیر اسید جیبرلیک، دما و کشت جنین بر شاخص‌های جوانهزنی بذر...

استفاده شد. از نرم‌افزارهای SAS نسخه ۹/۱ و Excel برای تجزیه و تحلیل و رسم نمودارها استفاده شد.

نتایج و بحث

آزمایش اول: تأثیر اسید جیبرلیک و سرما بر ویژگی‌های جوانهزنی گونه‌های زرشک
 جدول تجزیه واریانس (جدول ۱) نشان داد که گونه‌های مختلف تأثیر معنی‌داری بر روی همه صفات اندازه‌گیری شده داشت. اثرات تیمار و برهمکنش بین تیمار و گونه نیز در سطح یک درصد برای تمامی صفات مورد بررسی معنی‌دار شد.

نتایج حاصل از جدول مقایسه میانگین‌ها (جدول ۲) نشان داد که برای صفت طول اندام هوایی، بلندترین طول (۱۴/۵۰ سانتی‌متر) در تیمار دمایی ۵ درجه سانتی‌گراد و در گونه زرشک زالزالکی مشاهده شد در حالی که کوتاه‌ترین طول (۰/۵ سانتی‌متر) در گونه زرشک زالزالکی در تیمار دمایی ۲۵ درجه سانتی‌گراد بود. برای صفت وزن خشک اندام هوایی، بیشترین وزن خشک (۰/۰۹۹ گرم) در گونه زرشک الزالکی در تیمار دمایی ۵ درجه سانتی‌گراد و کمترین آن (۰/۱۰ گرم) در تیمارهای بدون جیبرلین و دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد، در چهار گونه مورد مطالعه بود.

کشت گردیدند. بعد از کشت ریز نمونه‌ها، ظروف کشت در قفسه‌های اتاقک رشد با دوره نوری ۱۶ به ۸ (به ترتیب ساعت روشنایی و ساعت تاریکی) در دمای ۱۸± درجه سانتی‌گراد و با میزان نور ۹۵۰۰ لوکس قرار داده شدند.

چهار الی پنج هفته پس از کاشت ریزنمونه (جنین سالم)، صفات درصد ساقه‌زایی، تعداد ساقه، طول اندام هوایی (سانتی‌متر)، وزن تر اندام هوایی (میلی‌گرم)، وزن خشک اندام هوایی (میلی‌گرم)، درصد ریشه‌زایی، طول ریشه (سانتی‌متر)، وزن تر ریشه (میلی‌گرم) و وزن خشک ریشه (میلی‌گرم) اندازه‌گیری و ثبت گردیدند. اندازه‌گیری صفات طول اندام هوایی و ریشه با استفاده از خطکش (دقیق ۱ میلی‌متر)، وزن تر اندام هوایی و ریشه با استفاده از ترازوی دیجیتال (دقیق ۰/۰۰۰۱ گرم) صورت پذیرفت. در نهایت برای به دست آوردن وزن خشک اندام هوایی و وزن خشک ریشه، نمونه‌ها در دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت در دستگاه آون خشک قرار داده شدند و سپس توزین گردیدند.

تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها

هر دو آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار اجرا و تجزیه واریانس داده‌ها صورت پذیرفت. مقایسه میانگین اثرهای اصلی به روش LSD و در صورت معنی‌دار شدن برهمکنش‌ها از رویه

جدول ۱- میانگین مربعات منابع تغییر برای صفات مورد بررسی زرشک در تیمار غلظت‌های مختلف اسید جیبرلیک و دما

	منابع تغییر	درجه آزادی	طور آزادی	طور اندام هوایی	وزن خشک اندام هوایی	طول ریشه	وزن خشک ریشه	درصد جوانهزنی
۸۹۵۴/۱**	تیمار	۵	۲۰۳/۵۰**	۰/۰۰۸۳**	۲۴۹/۶۳**	۰/۰۰۵۱**	۰/۰۰۵۱**	۰/۹۵۴/۱**
۱۵۵/۲**	گونه	۳	۳/۴۳**	۰/۰۰۰۱**	۱۰۰/۰۹**	۰/۰۰۰۱**	۰/۰۰۰۱**	۱۵۵/۲**
۲۰۰/۷**	تیمار×گونه	۱۵	۶/۹۳**	۰/۰۰۰۲**	۳/۵۰**	۰/۰۰۰۴**	۰/۰۰۰۱	۲۰۰/۷**
۱۱/۳	خطا	۴۸	۰/۲۴	۰/۰۰۰۰۱	۰/۰۹	۰/۰۰۰۰۱	۰/۰۰۰۰۱	۱۱/۳
۹/۷۱	ضریب تغییرات (درصد)			۷/۵۱	۷/۸۳	۱۶/۷۵	۱۰/۱۱	

** و ns به ترتیب نشان‌دهنده معنی‌دار بودن در سطح احتمال یک درصد و غیرمعنی‌دار را نشان می‌دهند.

جدول ۲ - مقایسه میانگین برهمکنش تیمار غلظت‌های مختلف اسید جیبرلیک و دما و چهار گونه زرشک برای صفات مورد بررسی

تیمار	گونه زرشک	طول اندام (سانسی متر)	وزن هوایی (گرم)	اندام هوایی (گرم)	وزن خشک (سانسی متر)	طول ریشه (سانسی متر)	وزن خشک (گرم)	درصد جوانه‌زنی
	زرافشان	۱/۳a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۴a	۰/۰۰۴a	۱۴/۷a
	معمولی	۲/۰a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۱۶/۰a
(+)	راست خوش	۱/۰a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۱۳/۳a
اسید	زالزالکی	۱/۰a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۳a	۰/۰۰۳a	۹/۳b
جیبرلیک	زرافشان	۳/۸a	۰/۰۳a	۰/۰۳a	۰/۰۳a	۱/۳۳a	۰/۰۱a	۲۵/۳b
در دما	معمولی	۲/۲b	۰/۰۴b	۰/۰۴b	۰/۰۴b	۱/۰۰a	۰/۰۱a	۳۳/۳a
(۶۰۰)	راست خوش	۳/۵a	۰/۰۵c	۰/۰۵c	۰/۰۵c	۱/۰۰a	۰/۰۱a	۳۰/۷a
۸°C	زالزالکی	۴/۲a	۰/۰۳d	۰/۰۳d	۰/۰۳d	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۲۲/۷c
(میلی گرم در لیتر)	زرافشان	۷/۰b	۰/۰۴c	۰/۰۴c	۰/۰۴c	۳/۶۷a	۰/۰۴a	۴۴/۰c
	معمولی	۵/۰c	۰/۰۳c	۰/۰۳c	۰/۰۳c	۲/۱۷b	۰/۰۲b	۶۶/۰a
(۹۰۰)	راست خوش	۴/۳d	۰/۰۵b	۰/۰۵b	۰/۰۵b	۱/۳۳c	۰/۰۱c	۲۴/۰d
	زالزالکی	۸/۳a	۰/۰۶a	۰/۰۶a	۰/۰۶a	۱/۳۳c	۰/۰۱c	۵۴/۰b
	زرافشان	۱/۲a	۰/۰۰۹a	۰/۰۰۹a	۰/۰۰۹a	۱/۰۰a	۰/۰۱a	۶/۷c
	معمولی	۰/۸a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۴۲a	۰/۰۱a	۱۴/۷b
(۲۵)	راست خوش	۰/۶a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۱b	۰/۰۰۱b	۰/۰۰۱b	۱۷/۳a
	زالزالکی	۰/۵a	۰/۰۱a	۰/۰۱a	۰/۰۲bn	۰/۰۵a	۰/۰۱c	۵/۳d
دما	زرافشان	۶/۳a	۰/۰۶a	۰/۰۶a	۱۰/۱۷a	۰/۰۲a	۰/۰۲a	۳۴/۷a
(درجه سانتی گراد)	معمولی	۶/۸a	۰/۰۴b	۰/۰۴b	۷/۱۷b	۰/۰۳a	۰/۰۲a	۲۶/۷b
(۱۰)	راست خوش	۵/۲b	۰/۰۴b	۰/۰۴b	۶/۱۷b	۰/۰۲a	۰/۰۲a	۲۱/۳bc
	زالزالکی	۳/۲c	۰/۰۲c	۰/۰۲c	۵/۰c	۰/۰۳a	۰/۰۳a	۱۸/۷c
	زرافشان	۱۱/۲c	۰/۰۷c	۰/۰۷c	۱۴/۱۷a	۰/۰۵a	۰/۰۵a	۸۸/۰a
(۵)	معمولی	۹/۲d	۰/۰۶d	۰/۰۶d	۱۱/۶۷b	۰/۰۵a	۰/۰۵a	۸۷/۷ab
	راست خوش	۱۳/۳b	۰/۰۸b	۰/۰۸b	۱۰/۵c	۰/۰۶a	۱۰/۵c	۸۲/۷b
	زالزالکی	۱۴/۵a	۰/۱۰a	۰/۱۰a	۱۴/۵a	۰/۰۸a	۰/۰۸a	۸۸/۰a

حروف مشترک در هر ستون نشان‌دهنده عدم اختلاف معنی‌دار بر اساس آزمون LSD است

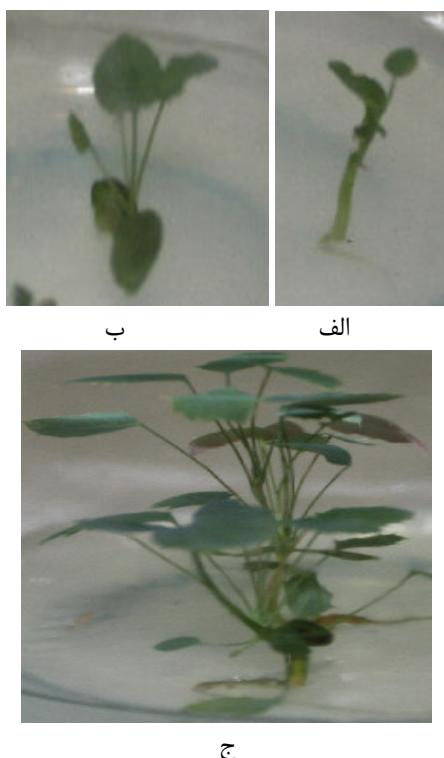
گونه زرشک زالزالکی در تیمار دمایی ۲۵ درجه سانتی گراد دیده شد. به طور متوسط با افزایش غلظت اسید جیبرلیک در دمای ۸ درجه درصد جوانه‌زنی افزایش یافت. همچنین با کاهش دما نیز درصد جوانه‌زنی به طور چشمگیری افزایش نشان داد. در مجموع، تیمار دمایی ۵ درجه سانتی گراد نتیجه موفق‌تری نسبت به دیگر تیمارهای مورد بررسی نشان داد. همچنین گونه زرشک زالزالکی نسبت به دیگر گونه‌ها، برتر بود. این نتایج با یافته‌های فتحی و همکاران (۱۳۸۸) مبنی بر این که جنین‌ها پس از گذر از مرحله دوم میوه به دوره خواب وارد می‌شوند مطابقت دارد.

برای صفت طول ریشه، در تیمار دمایی ۵ درجه سانتی گراد در گونه‌های زرشک زرافشان و زالزالکی، بلندترین طول با اندازه ۱۴/۵ سانتی متر و کوتاه‌ترین طول با اندازه ۰/۴ سانتی متر در تیمار دمایی ۲۵ درجه سانتی گراد در زرشک معمولی ملاحظه گردید؛ و در نهایت برای صفت وزن خشک ریشه، در تیمار دمایی ۵ درجه سانتی گراد در زرشک زالزالکی بیشترین وزن خشک (۰/۰۸ گرم) و در گونه زرشک راست خوشه در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد، کمترین وزن خشک (۰/۰۱ گرم) مشاهده شد. بیشترین درصد جوانه‌زنی (۵/۰۰۱ درصد) در گونه‌های زرشک زرافشان و زرشک زالزالکی و کمترین درصد جوانه‌زنی (۵/۳۳ درصد) در

خود توجیهی برای شکستن بذر می‌باشد. هدایتی^۵ و همکاران (۲۰۰۱) در بررسی اثر سه تیمار سرما، گرما و جیبرلیک اسید بر روی شکستن خواب بذر گیاه *Symphoricarpos orbiculatus* مؤثرترین تیمار را سرما معرفی نمودند.

آزمایش دوم: غلبه بر خواب بذر از طریق کشت جنین

۲ تا ۳ روز پس از کشت، کلیه جنین‌ها در هر چهار گونه جوانه زدنده و ۲۰ تا ۳۰ روز پس از کشت جنین گیاهچه‌هایی کامل با بنیه مناسب تولید شدند (شکل ۱). بر اساس جدول تجزیه واریانس، برای تمامی صفات اندازه‌گیری شده (وزن تر و خشک اندام هوایی، طول اندام هوایی، تعداد ساقه، تعداد برگ، وزن تر و خشک



شکل ۱- تولید گیاهچه کامل با استفاده از کشت جنین در شرایط درون شیشه‌ای. (الف) رشد گیاهچه حاصل از کشت جنین پس از ۱۰ روز، (ب) گیاهچه حاصل از کشت جنین پس از ۲۱ روز و (ج) رشد گیاهچه حاصل از کشت جنین پس از ۵۰ روز را نشان می‌دهند.

^۵ Hidayati

مقایسه نتایج به دست آمده از تیمارهای اسید جیبرلیک (در دمای ۸°C) و دمای بذرها چهار گونه زرشک نشان داد اثر دمای پائین بر افزایش درصد جوانهزنی بذرها این گیاه بیشتر از سطوح هورمونی مورد استفاده مؤثر است. با توجه به این نتایج احتمال داده می‌شود که عامل سرما علاوه بر تحیریک سنتز جیبرلیک اسید درون‌زا، محرك‌های دیگری را فعال می‌کند که موجب افزایش سرعت جوانهزنی بذرها می‌گردد (عموآقایی، ۱۳۸۴). به نظر می‌رسد تیمار دمای پائین سبب کاهش تراز هورمون‌های بازدارنده و افزایش تراز هورمون‌های محرك شده و بدین ترتیب سبب افزایش پتانسیل جوانهزنی بذر می‌شود. این رویدادها بهطور همزمان رخداده دهد یعنی جوانهزنی در بذرها نتیجه توازن هورمون‌ها می‌باشد (تیپیرداماز و گومورژن، ۲۰۰۰). تیمار سرما دهی بذرها در مقایسه با پیش تیمار جیبرلیک اسید (در دمای ۸°C)، بیشترین اثر را در افزایش درصد جوانهزنی بذرها نشان داد. همان گونه که مشاهده شد بذرها زرشک بومی ایران خواب فیزیولوژیک از خود نشان داد و سرما دهی تا حد زیادی می‌تواند به رفع این نوع خواب‌ها کمک نماید (عموآقایی، ۱۳۸۴). معمولاً دمای ۵ درجه سانتی‌گراد یا پایین‌تر برای گیاهانی که در اقلیم‌های سرد می‌رویند بیشترین تأثیر را در شکستن خواب بذر دارد (کورنف^۲ و همکاران، ۲۰۰۲). وی^۳ و همکاران (۲۰۱۰) با بررسی تیمارهای مختلف شکستن خواب بر روی بذر *Solanum rostratum* گزارش کردند که خواب مکانیکی به‌وسیله تیمار اسید سولفوریک ۱۴ مولار به مدت ۱۵ دقیقه، خواب فیزیولوژیکی به‌وسیله نیترات پتاسیم با غلظت ۴۰-۲۰ میلی‌مولار و جیبرلیک اسید ۲/۴ میلی‌مولار به مدت ۲۶ ساعت مرتفع می‌گردد. ویرا^۴ و همکاران (۲۰۰۲) تأثیر سطوح مختلف جیبرلیک اسید بر خواب بذر برنج مطالعه نمودند. آن‌ها نتیجه گرفتند که خیساند بذر در محلول جیبرلیک اسید با غلظت ۶۰ میلی‌گرم در لیتر به مدت ۳۶ ساعت برای شکستن بذر بهترین تیمار می‌باشد. علاوه طی این مدت فعالیت آلفا-امیلز افزایش یافت که

¹ Tipirdamaz and Gomurgen

² Koornneff

³ Wei

⁴ Vieira

همچنین کمترین وزن خشک ($0/005$ گرم) نیز در گونه زرشک زالزالکی به ترتیب در تیمارهای MS کامل و $\frac{1}{4}$ MS مشاهده شد. در صفات مربوط به ریشه‌زایی $\frac{1}{4}$ کوتاه‌ترین طول ($0/52$ سانتی‌متر) و وزن خشک ($0/001$ گرم) ریشه به ترتیب در گونه‌های راست خوش در $\frac{1}{2}$ MS و زرشک زرافشان (تیمار MS کامل) و زرشک زالزالکی (تیمار $\frac{1}{4}$ MS) مشاهده شد.

از لحاظ ساقه، تعداد برگ و وزن خشک اندام هوایی تیمار MS کامل و همچنین برای صفت طول اندام هوایی تیمار $\frac{1}{2}$ MS نسبت به دیگر تیمارها برتر بودند. همان‌گونه که نتایج نشان داد گیاهچه‌ها در تیمار کامل و همچنین در تیمار $\frac{1}{4}$ از نظر تمام صفات اندازه‌گیری شده نسبت به محیط‌های دیگر به کاررفته در آزمایش، به ترتیب بهترین و ضعیف‌ترین پاسخ‌دهی را داشتند. همچنین گیاهچه‌های تولیدی در محیط $\frac{1}{4}$ از لحاظ کیفی مطلوب نبودند و دارای برگ‌های گوشتی، کوچک و ساقه کوتاه بودند. دو تا سه روز پس از قرار گرفتن جنین‌ها در محیط کشت، جوانه‌زنی انجام شد که در مقایسه با روش کشت بذر (پوسته‌دار و بدون پوسته) تیمار شده با غلظت‌های مختلف هورمونی (مثل اسید جیبریلیک) و سرما حداقل زمان لازم برای شکست خواب بذر را 50 روز نشان می‌دهد، سرعت قابل توجهی داشتند. بنابراین، نتایج حاصل از آزمایش کشت جنین بذور زرشک نشان داد که با برداشتن پوسته و آندوسپرم اطراف جنین، عوامل بازدارنده رشد برطرف شده و جوانه‌زنی سریع‌تر انجام می‌گیرد، که این نتایج با یافته‌های مرتضوی و همکاران (1392) در گیاه چویل، سرآبادانی تفرشی و همکاران (1387) در گیاه باریجه، *Dorma* قاسمیان و همکاران (1390) در گیاه وشا (*ammoniacum*)، *Citrullus colocynthis*) و آقایی (1393) در ابوجهل گیاه دارویی سیاه‌دانه (*Nigella sativa*). همخوانی داشت.

جدول ۳- میانگین مربuat منابع تغییر برای صفات ارزیابی شده در کشت درون شیشه‌ای جنین زرشک

منابع تغییر	درجه آزادی	طول اندام هوایی ساقه	تعداد
محیط کشت			$0/448^{**}$
گونه			$1/728^{**}$
محیط کشت × گونه			$1/251^{**}$
خطا			$0/132$
ضریب تغییرات			$15/61$

** نشان‌دهنده معنی‌دار بودن در سطح احتمال یک درصد می‌باشد.

- ادامه جدول ۳-

منابع تغییر	تعداد	وزن خشک	طول	وزن
برگ	اندام هوایی	ریشه	ریشه	وزن
محیط کشت			$0/013^{**}$	$12/72^{**}$
گونه			$0/003^{**}$	$10/107^{**}$
محیط			$0/005^{**}$	$117/54^{**}$
کشت × گونه			$0/003^{**}$	$181/93^{**}$
خطا			$0/0007$	$0/0003$
ضریب تغییرات			$2/81$	$6/49$

** نشان‌دهنده معنی‌دار بودن در سطح احتمال یک درصد می‌باشد.

ریشه و طول ریشه) اثر محیط کشت، گونه و برهمنکش آن‌ها در سطح یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). نتایج مقایسه میانگین‌ها (جدول ۴) نشان داد تیمار $\frac{1}{2}$ MS بلندترین طول اندام هوایی ($6/4$ سانتی‌متر) و تیمار $\frac{1}{4}$ MS کوتاه‌ترین طول اندام هوایی ($0/43$ سانتی‌متر) را در گونه زرشک نشان داد. برای صفت تعداد ساقه، بیشترین تعداد ساقه ($3/3$ عدد) و کمترین آن (یک عدد) در گونه زرشک راست $\frac{1}{4}$ MS خوش نیز به ترتیب در تیمارهای MS کامل و $\frac{1}{4}$ MS بود. زرشک زرافشان بیشترین تعداد برگ ($41/6$ عدد) و گونه زرشک زالزالکی کمترین آن را (سه عدد) به ترتیب در تیمارهای MS کامل و $\frac{1}{4}$ MS نشان دادند. بیشترین وزن خشک ($0/11$ گرم) در گونه زرشک زرافشان و

تقی نژاد و همکاران: تأثیر اسید جیبرلیک، دما و کشت جنین بر شاخص‌های جوانهزنی بذر...

جدول ۴- مقایسه میانگین برهمکنش غلطت‌های مختلف محیط کشت اماس و چهار گونه زرشک برای صفات مورد بررسی در کشت درون شیشه‌ای جنین زرشک

وزن خشک ریشه (گرم)	طول ریشه (سانسی متر)	وزن خشک اندام هوایی (گرم)	تعداد برگ (عدد)	تعداد ساقه (عدد)	طول اندام هوایی (سانسی متر)	غلظت محیط کشت MS
.۱/۱۵۸a	۸/۲۶c	.۱/۱۲a	۴۱/۶a	۲/۶bc	۵/۲b	زرافشان
.۰/۰۵۸d	۴/۲۷e	.۰/۱۱a	۱۱e	۳b	۵/۳b	معمولی
.۰/۰۶۵c	۲/۲۸f	.۰/۰۴e	۱۶/۶cd	۳/۳ab	۴/۴c	راست خوش
.۰/۰۰۹g	۳/۶۶e	.۰/۰۲fg	۱۲/۳e	۳b	۴/۰cd	زالالکی
.۰/۰۲۲f	۲/۳۳f	.۰/۰۵d	۳۹a	۲/۶bc	۴/۱c	زرافشان
.۰/۰۰۷g	۲/۵۱f	.۰/۰۲f	۱۷/۳c	۱/۶de	۳/۳d	زرشک معمولی
.۰/۰۸۲b	۱۱/۶۴b	.۰/۰۶c	۱۰/۳ef	۱/۹cd	۴/۱c	راست خوش
.۰/۰۴۲e	۵/۱۶d	.۰/۰۷b	۲۴b	۴a	۶/۴a	زالالکی
.۰/۰۰۸g	۲۰/۵۰a	.۰/۰۱g	۱۲/۳de	۲cd	۴.۵c	زرافشان
.۰/۰۱۸f	۳/۴۷e	.۰/۰۲fg	۱۳/۶cde	۱e	۱/۹e	معمولی
.۰/۰۰۰۱h	۲/۱۶f	.۰/۰۱h	۶/۶fg	۱e	۲/۴e	راست خوش
.۰/۰۰۰۱h	۰/۵۲g	.۰/۰۰۵i	۳g	۱/۶de	.۰/۴f	زالالکی

در هر ستون میانگین‌هایی که حداقل دارای یک حرف مشابه هستند از نظر آماری بر اساس آزمون L.S.Means در سطح پنج درصد تفاوت معنی‌داری ندارند.

مختلف اما در اکثر موقع راهکارهای ارائه شده مثل اعمال تیمارهای سرما نیاز به مدت زمان طولانی دارد. نتایج این مطالعه نشان داد که یکی از متناسب‌ترین روش‌ها برای دستیابی سریع به گیاهچه زرشک استفاده از کشت جنین درون شیشه‌ای در محیط MS کامل می‌باشد. بنابر نتایج حاصله، می‌توان از این روش در هر فصلی از سال گیاهچه تولید و استفاده کرد. مثلاً با به کارگیری آن‌ها در برنامه‌های اصلاحی طول دوره اصلاحی را کاهش داد.

یک عامل محدودکننده در موقوفیت کشت جنین، اندازه کوچک جنین‌ها در زمان انتقال آن‌ها به محیط کشت است زیرا دانه‌های زنده فقط از جنین‌های تمایز یافته رشد می‌کنند که بر روی درخت به تمایز رسیده باشند و اندازه‌شان کمتر از نصف تا یک‌سوم اندازه نهایی جنین نباشد (نقل از فتحی و همکاران، ۱۳۸۸). همچنین جنین‌های بزرگ‌تر، علاوه بر سهولت در استخراج جنین، در قدرت و قابلیت جوانهزنی آن‌ها مؤثر است (نتایج نشان داده نشدن). بالا بودن درصد جوانهزنی برای تولید گیاهچه‌های سالم و یکواخت در کشت بافت بسیار حائز اهمیت است (ساخانوخو^۱ و همکاران، ۲۰۰۱).

نتیجه‌گیری

با وجود مطالعات گسترده در خصوص اعمال تیمارهای مختلف برای غلبه بر خواب بدور گیاهان

منابع

- آقایی، م. ۱۳۹۳. ریز ازدیادی گیاه دارویی سیاهدانه. پایان‌نامه کارشناسی ارشد. دانشگاه آزاد واحد جهرم. ۹۰ صفحه.
- رجبیان، ط.، صبورا، ع.، حسنی، ب. و فلاح حسینی، ح. ۱۳۸۶. اثر جیبرلیک اسید و سرماده‌ی بر جوانه‌زنی بذر آنگوزه. فصلنامه علمی پژوهشی تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران، ۳۳(۳): ۴۰۴-۳۹۱.
- رضایی، م. و بالندری، ا. ۱۳۹۱. بررسی اثرات استراتیفه سرمایی، اسید جیبرلیک و پوست‌برداری با اسید سولفوریک روی جوانه‌زنی بذور سه ژنتیپ زرشک ایرانی. مجله علوم و تکنولوژی بذر، ۲(۳): ۱۸-۱۱.
- سرآبادانی تفرشی، ر.، امیدی، م.، بی‌همتا، م.ر. و میرزایی، ر. ۱۳۸۷. اثر ریزنمونه و سطوح مختلف هورمونی در کالزاچی و ساقه‌زایی گیاه باریجه. مجله نهال و بذر، ۲۴(۴): ۷۶۶-۷۳۶.
- عموآقایی، ر. ۱۳۸۴. تأثیر خیساندن بذور، مدت‌زمان و دمای پیش سرمای مرطوب بر شکست خواب بذر کما. مجله زیست‌شناسی، ۱۸(۴): ۳۵۹-۳۵۰.
- فتحی، ح.، ارزانی، ک.، عبادی، ع. و خلیفی، ا. ۱۳۸۸. تولید گیاهان دورگ گیلاس (سیلز دلامار و زرد دانشکده) با استفاده از کشت جنین. مجله بهنژادی نهال و بذر، ۲۵(۱): ۶۴-۵۱.
- قاسمی، ز. ۱۳۹۲. بازیابی گیاهچه در تعدادی از توده‌های ایرانی گیاه دارویی هندوانه ابوچهل. پایان‌نامه کارشناسی ارشد. دانشگاه یاسوج. ۷۷ صفحه.
- قاسمیان، خ.، ناظری، س. و میرزایی‌اصل، ا. ۱۳۹۰. کشت جنین گیاه وشا و تأثیر محیط کشت و هورمون بر روی رشد آن. اولین همایش ملی مباحث نوین در کشاورزی.
- مرتضوی، ر.، دهداری، ا.، معصومی اصل، ا. و فیاض، ب. ۱۳۹۲. بررسی کشت جنین گیاه چوپل در شرایط درون شیشه‌ای جهت غلبه بر خواب بذر. هشتمین همایش ملی بیوتکنولوژی ایران. ۱۵-۱۷ مردادماه، تهران، ایران.
- Beraak, J.P. 1978. The effect of flowering date and temperature on embryo development in sweet cherry. Netherlands Journal of Agricultural Science, 26: 13-30.
- Hidayati, S.N., Baskin, J.M., and Baskin, C.C. 2001. Dormancy-breaking and germination requirements for seeds of *Symporicarpus orbiculatus* (Caprifoliaceae). American Journal of Botany, 88(8): 1444–1451.
- Koornneff, M., Bentsink, L., and Hilhorst, H. 2002. Seed dormancy and germination. Current Opinion in Plant Biology, 5(1): 33-36.
- Mark, P.B. 1994. A review of plant embryo culture. Horticulturae Science, 29(11): 1243-1246.
- Murashige, T., and Skoog, F. 1962. A revised medium for rapid growth and bio-assays with tobacco tissue cultures. Physiology of Plant, 15(3): 473-497.
- Sakhanokho, H.F., Zipf, A., Rajasekaran, K., Saha, S., and Sharma, G.C. 2001. Induction of highly embryogenic calli and plant regeneration in upland and pima cotton. Crop Science, 41: 1235-1240.
- Stanys, V. 1998. Invitro techniques to increase the output of cherry seedling from earlyipening parents. Acta Horticulturae, 468: 203-208.
- Susan, K., Borwn, A., Iezzoni, A.F., and Harold, W.F. 1996. *Cherries* spp. Horticulturae Science, 23: 213-225.
- Tipirdamaz, R., and Gomurgen, N. 2000. The effects of temperature and gibberellic acid on germination of *Eranthis hyemalis* (L.) salisb seeds. Turkish Journal of Botany, 24(2): 143-145.

Vieira, A.R., Vieira, M.G., Fraga, A.C. Oliveira, J.A., and Santos, C.D. 2002. Action of gibberellic acid (GA_3) on dormancy and activity of α -amylase in rice seeds. Revista Brasileira de Sementes, 24(2): 43-48.

Wei, S., Zhang, C., Chen, X., Li, X., Sui, B., Huang, H., Cui, H., Liu, Y., Zhang, M., and Guo, F. 2010. Rapid and effective methods for breaking seed dormancy in buffalobur (*Solanum rostratum*). Weed Science, 58(2): 141-146.

Effect of Gibberillic Acid, Temperature and Embryo Culture on Seed Germination of Four Native Species of Barberry (*Berberis* spp.)

Zaynab Taghinezad¹, Massoud Dehdari^{2,*}, Amin Mirshkari², Hossain Zaynali³

¹ Graduated Student of Plant Breeding, University of Yasouj

² Associate and Assistant Professor, Faculty of Agriculture, University of Yasouj, Yasouj, Iran

³ Assistant Professor, Research center of Agriculture of Isfahan, Isfahan, Iran

*Corresponding author, E-mail address: adehdari@yu.ac.ir

(Received: 17.02.2015 ; Accepted: 26.08.2015)

Abstract

Medicinal barberry plants, belong to Berberidaceae family. Seeds of barberry have long period dormancy. Therefore, overcome to seed dormancy and increasing germination rate of seeds due to different methods will be useful. In this regard, two separate experiments were designed. In the first experiment, effect of different levels of Gibberellic acid (0, 600 and 900 mg.l⁻¹ at 8°C) and temperatures (25 (control), 10 and 5 °C at 50 days) in a factorial experiment based on the completely randomized design with three replications and in the second experiment, effect of different nutrition concentrations of MS medium (full strength MS, 1/2MS and 1/4 MS) in a completely randomized design with three replications on embryo culture of four native species of barberry (*Berberis integrina*, *B. vulgaris*, *B. crataegina* and *B. orthotrys*) were investigated. Based on the results obtained from the first experiment, chilling treated seeds showed the greatest effect (88%) on seed germination in comparison with gibberellic acid treatment. The results of the second experiment showed that the best MS concentration for embryo culture was full strength MS medium with%100 seed germination in four above mentioned barberry species after 2-3 days. In general, the best method to overcome barberry seed dormancy was an embryo culture in full-strength MS nutrition.

Keywords: *Gibberellic acid, Seed dormancy, Medium culture, Medicinal plant*