

اثر تیمارهای مختلف شکستن خواب بر جوانهزنی بذر کلپوره (*Teucrium polium*)

علیرضا کوچکی، گلشومه عزیزی^۱

چکیده

به منظور شکستن خواب بذر کلپوره، آزمایشی با ۲۱ تیمار و در سه تکرار، به صورت طرح کاملاً تصادفی بر روی جوانهزنی بذر این گیاه صورت گرفت. تیمارها شامل سطوح مختلف اسید جیبرلیک (۱۰۰، ۱۵۰، ۲۵۰، ۵۰۰ پی ام) به مدت ۷۲ ساعت، خیساندن بذر در آب به مدت ۷۲ ساعت، اسید سولفوریک غلیظ به مدت ۱۰ دقیقه و اثر توام این تیمارها با دمای ۵ درجه سانتیگراد به مدت یک و یا دو هفته و یا دمای ۱۰- درجه سانتیگراد به مدت ۴۸ ساعت بود. نتایج نشان داد که با افزایش غلظت اسید جیبرلیک، جوانهزنی بذر افزایش یافت. بالاترین درصد و سرعت جوانهزنی در تیمارهای اسید جیبرلیک ۲۵۰ و ۱۵۰ پی ام به مدت ۷۲ ساعت و تیمار اسید جیبرلیک ۱۵۰ پی ام همراه با دمای ۵ درجه سانتیگراد به مدت دو هفته به دست آمد. تیمار اسید جیبرلیک ۵۰۰ پی ام به مدت ۷۲ ساعت جزو تیمارهای با بالاترین درصد جوانهزنی بود، اما بالاترین سرعت جوانهزنی در روز در این تیمار مشاهده نشد. خیساندن در آب، خواب بذور کلپوره را شکسته و باعث ۳۲٪ جوانهزنی شد، اما اسید سولفوریک غلیظ، دمای ۱۰- درجه و اثر توام این دو تاثیری بر شکستن خواب بذر نداشت.

واژه‌های کلیدی: اسید جیبرلیک، جوانهزنی، خواب بذر، کلپوره.

مقدمه

یکی از مشکلات اصلی در گیاهان دارویی این است که جوانهزنی بذر این گیاهان در شرایط محیطی طبیعی مطلوب بوده، ولی تحت شرایط آزمایشگاهی یا زراعی، مناسب نیست (۲). کلپوره (*Teucrium polium*) یکی از گیاهان خانواده نعناع است که به صورت وحشی در بعضی مناطق ایران رشد می‌کند (۱) و برخی نتایج حاکی است که در صد جوانهزنی بذر کلپوره بسیار پایین است (۲). در بسیاری از گونه‌های گیاهی مواد تحریک کننده مثل جیبرلین‌ها و سیتوکینین‌ها سبب شکستن خواب بذر می‌شوند. جیبرلین می‌تواند جایگزین نیازهای نوری بسیاری از بذور فتو بلاستیک (مثل کاهو و توتون) و همچنین نیازهای

یکی از مهم‌ترین مکانیزم‌های حفظ بقاء در گیاهان توانایی آن‌ها در به تاخیر انداختن جوانهزنی و خواب بذر است (۳ و ۱۱). خواب، استراحت یا وقفه موقت در رشد گیاه بوده که در این وضعیت با وجود مناسب بودن شرایط برای جوانهزنی، بذر برای مدت نامعلومی در حالت استراحت باقی می‌ماند (۴، ۳ و ۸). عموماً بذر گونه‌های وحشی خواب شدیدتری را نشان می‌دهند (۴).

۱- به ترتیب عضو هیئت علمی و دانشجوی دکتری زراعت دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد (قطب علمی گیاهان زنده ویژه).

روز در نور و یا در تاریکی در صد جوانه‌زنی را تحت تاثیر قرار نداد، اما سرعت جوانه‌زنی را به طور معنی‌داری افزایش داد.

هدف از انجام این آزمایش، مطالعه اثر تیمارهای مختلف شکستن خواب بر جوانه‌زنی بذر گیاه دارویی کلپوره بود.

مواد و روشها

این آزمایش بر پایه طرح کاملاً تصادفی با ۲۱ تیمار و سه تکرار برای هر تیمار اجراء شد. تیمارهای اعمال شده جهت شکستن خواب در بذر کلپوره عبارت بودند از: خیساندن در آب به مدت ۷۲ ساعت (water)، خیساندن در آب به مدت ۷۲ ساعت و انتقال به دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت یک هفته ((water+T5°C(1week)، خیساندن در آب به مدت ۷۲ ساعت و انتقال به دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت دو هفته ((water+T5°C(2week)، خیساندن در آب به مدت ۴۸ ساعت و انتقال به دمای ۱۰- درجه سانتی‌گراد به مدت دو ساعت (water+T-10°C)، اسید سولفوریک غلیظ (H₂SO₄ 75%) به مدت ۱۰ دقیقه، اسید سولفوریک غلیظ (H₂SO₄ 75%) به مدت ۱۰ دقیقه و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت یک هفته (H₂SO₄+T5°C(1week)، H₂SO₄+T5°C(2week)) به مدت ۱۰ دقیقه و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت دو هفته (H₂SO₄ 75%)، اسید سولفوریک غلیظ (H₂SO₄+T5°C) به مدت ۱۰ دقیقه و دمای ۱۰- درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت (H₂SO₄+T-10°C)، اسید جیبریلیک (۱۰۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت (GA100)، اسید جیبریلیک (۲۵۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت (GA250)، اسید جیبریلیک (۵۰۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت (GA500)، اسید جیبریلیک (۱۰۰۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت (GA1000)، اسید جیبریلیک (۱۵۰۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت (GA1500)، اسید جیبریلیک (۱۵۰۰۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و انتقال به دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت یک هفته (GA1500+T5°C(1week)).

سرمایی بذرهایی که نیاز به سرما دارند (مثل یولاف و بذر انواع درختان) شود (۴).

بنیان و نجفی (۲) اظهار داشتند که جوانه‌زنی باریجه (Ferula gummosa) در غلاظت‌های بالاتر از ۵۰ پی پی ام اسید جیبریلیک افزایش یافت. آن‌ها مشاهده کردند که مقادیر کم اسید جیبریلیک تاثیری بر شکستن خواب بذر باریجه نداشت ولی افزایش میزان غلاظت از ۵۰ پی پی ام و افزایش مدت زمان خیساندن از ۴۸ ساعت به ۷۲ ساعت باعث بهبود در صد جوانه‌زنی گردید، به طوری که بیشترین در صد و سرعت جوانه‌زنی بذور باریجه در غلاظت‌های ۱۰۰ و ۲۵۰۰ پی پی ام به دست آمد. سوریوانشی و همکاران (۱۵) ملاحظه کردند که بیشترین در صد جوانه‌زنی گیاه Cassia angustifolia در تیمار خیساندن بذور در آب مقطر به مدت ۲۴ ساعت و قرار دادن آن در دمای ۲۰ درجه سانتی‌گراد بدست آمد. مطالعات نشان داده است که جوانه‌زنی Anigozathos manglesii متغیر بوده، اما می‌تواند به وسیله خراش دهی، کاربرد اسید جیبریلیک، نیترات پتابسیم، تیمار آب داغ و گرما افزایش یابد (۱۶).

دما و دسترسی به آب جوانه‌زنی بذور را تحت تاثیر قرار داده و خواب بذر را کاهش می‌دهد (۱۳ و ۱۷). در آزمایشی (۵) بیشترین در صد جوانه‌زنی در گیاه دارویی Viola sp. (٪۷۳/۳) زمانی به دست آمد که بذور سرما داده شده، با غلاظت ۱۰۰۰ پی پی ام اسید جیبریلیک تیمار شده و در درجه حرارت ۳۰ درجه سانتی‌گراد و نور متوسط قرار گرفتند. بذوری که در غلاظت ۵۰۰ پی پی ام جیبریلین قرار گرفتند ۵۰٪ جوانه زدند. ولی در غلاظت ۱۰۰ پی پی ام جیبریلین هیچ گونه جوانه‌زنی مشاهده نگردید. کانن و همکاران (۷) نیز دریافتند که در گیاه Echinacea angustifolia سرما و نور ممتد، منجر به افزایش در صد جوانه‌زنی تا حدود ٪۷۰ شد. کاربرد ۰/۱، ۰/۲ و ۰/۳ میلی گرم در لیتر، اسید جیبریلیک، جوانه‌زنی را حدود ٪۷۸ تا ٪۹۰ افزایش داد (۷).

ماچیا و همکاران (۱۲) اظهار داشتند که در گیاه Echinacea angustifolia پیش سرماده‌یی به مدت ۷ و ۱۵

D_n: تعداد روز تا شمارش nام

نتایج و بحث

اثر تیمارهای مختلف شکستن خواب بر درصد و سرعت جوانهزنی بذر کلپوره در جدول ۱ نشان داده شده است. همان گونه که مشاهده می شود استفاده از تیمارهای مختلف اثر معنی داری روی جوانهزنی کلپوره داشت ($P < 0.05$). بیشترین درصد و سرعت جوانهزنی در تیمارهای اسید جیرلیک ۲۵۰ و ۱۵۰۰ پی پی ام به مدت ۷۲ ساعت و اسید جیرلیک ۱۵۰۰ پی پی ام همراه با انتقال به دمای ۵ درجه سانتیگراد به مدت دو هفته مشاهده شد. تیمار اسید جیرلیک ۵۰۰ پی پی ام به مدت ۷۲ ساعت جزء تیمارهای با بالاترین درصد جوانهزنی بود اما بیشترین سرعت جوانهزنی را نداشت. احتمالاً اسید جیرلیک با غلظتهاي مختلف، علاوه بر تاثير روی شکستن خواب بذر به عنوان يك اسید ضعيف روی جنين اثر منفي دارد. غلظت ۱۰۰ پی پی ام اسید جیرلیک برای شکستن خواب بذور کلپوره کافی نبود اما با افزایش غلظت اسید جیرلیک به ۲۵۰ پی پی ام که غلظت استاندارد جهت شکستن خواب بذور است درصد و سرعت جوانهزنی تا ۵۰۰ و افزایش یافت. با افزایش غلظت اسید جیرلیک تا ۱۰۰۰ بی بی ام، تاثير منفي اين اسید روی جنين بيش از اثر آن روی شکستن خواب کلپوره بود اما در تیمار اسید جیرلیک با غلظت ۱۵۰۰ پی پی ام، بيش از آنکه اين اسید اثر سوزانندگی روی جنين داشته باشد، جوانهزنی آن را تحريك کرد.

در بسیاری از تحقیقات (۲، ۵ و ۶) اثر اسید جیرلیک بر شکستن خواب بذر به اثبات رسیده است. چاکرابورتی و همکاران (۶) نشان دادند که در گیاه Basilicum polystachyon با کاهش مقادیر و غلظت اسید جیرلیک، درصد جوانهزنی کاهش یافت، بطوریکه غلظت ۱۰۰ پی پی ام هیچ گونه تاثیری بر جوانهزنی نداشت. بنیان و نجفی (۲) اظهار داشتند که اسید جیرلیک می تواند باعث شکستن خواب باریجه شود. بیشترین درصد و سرعت

پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و انتقال به دمای ۵ درجه سانتیگراد به مدت دو هفته (GA1500+T5°C(2week)), اسید جیرلیک (۱۵۰۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و انتقال به دمای ۱۰- درجه سانتیگراد به مدت ۴۸ ساعت (GA1500+T-10°C)، اسید جیرلیک (۱۰۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و سپس اسید سولفوریک غلیظ (GA100+ H₂SO₄) به مدت ۱۰ دقیقه (H₂SO₄ 75%)، اسید جیرلیک (۲۵۰ پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و سپس اسید سولفوریک غلیظ (H₂SO₄ 75%) به مدت ۱۰ دقیقه (GA250+ H₂SO₄ 500 پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و سپس اسید سولفوریک غلیظ (H₂SO₄ 75%) به مدت ۱۰ دقیقه (GA500+ H₂SO₄ 1000 پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و سپس اسید سولفوریک غلیظ (H₂SO₄ 1500) به مدت ۱۰ دقیقه (GA1000+ H₂SO₄ 1500 پی پی ام) به مدت ۷۲ ساعت و سپس اسید سولفوریک غلیظ (GA1500+ H₂SO₄ 75%) به مدت ۱۰ دقیقه (H₂SO₄ 75%) به منظور اجرای آزمایش، بذور کلپوره با محلول هیپوکلریت سدیم (۱٪) به مدت ۱ دقیقه ضد عفونی شده و پس از شستشو با آب مقطر، تیمارهای مورد نظر اعمال گردید. هر پتری به عنوان يك واحد آزمایش در نظر گرفته شد و در هر یك ۲۵ عدد بذر کشت گردید و سپس پتری دیشها به ژرمیناتور با دمای ۲۰ درجه سانتیگراد منتقل شد و به مدت ۶۰ روز و هر ۲۴ ساعت بذوری که ریشه چه آنها قابل رویت بود، شمارش و از پتری دیش خارج گردید. جهت تعیین سرعت جوانهزنی بذور در تیمارهای مختلف از روش ماگویر^۱ و از فرمول زیر استفاده گردید (۱۰).

$$R_s = \sum_{i=1}^n \frac{S_i}{D_i}$$

R_s : سرعت جوانهزنی (تعداد بذر جوانه زده در روز)

S_i : تعداد بذر جوانه زده در هر شمارش

نداشت، در نتیجه تیمار اسید سولفوریک موثر واقع نشد. در گیاه *Pancratium arabicum* خیساندن بذر در اسید سولفوریک غلیظ (٪۹۸) به مدت چند ثانیه موجب جلوگیری کامل از جوانه‌زنی آنها شده است (۲).

در غلظتها مختلف اسید جیرلیک، بیشترین فراوانی تجمعی جوانه‌زنی مربوط به غلظت ۱۵۰۰ پی ام و سپس غلظتها ۲۵۰ و ۵۰۰ پی ام بود ولی تاثیر قابل ملاحظه‌ای بر طول دوره جوانه‌زنی نداشت (شکل ۱). در حالیکه کاترون و همکاران (۷) طی تحقیقی روی *Echinacea angustifolia* دریافتند که اسید جیرلیک، زمان جوانه‌زنی را تا ۴ روز کاهش داد.

تیمارهای اسید جیرلیک با غلظتها ۲۵۰ و ۱۵۰۰ پی ام و همچنین تیمار اسید جیرلیک ۱۵۰۰ پی ام و سپس انتقال به دمای ۵ درجه سانتی گراد به مدت دو هفته، علاوه بر دارا بودن بالاترین فراوانی تجمعی جوانه‌زنی، بیشترین سرعت جوانه‌زنی در روز رانیز داشتند.

خیساندن و انتقال به دمای ۵ درجه سانتی گراد به مدت یک هفته، اسید سولفوریک غلیظ به مدت ۱۰ دقیقه، اسید سولفوریک غلیظ به مدت ۱۰ دقیقه و انتقال به دمای ۵ درجه سانتی گراد به مدت دو هفته، اسید جیرلیک با غلظتها ۲۵۰ و ۱۰۰۰ پی ام به مدت ۷۲ ساعت و سپس اسید سولفوریک به مدت ۱۰ دقیقه، حداقل فراوانی تجمعی جوانه‌زنی و همچنین سرعت جوانه‌زنی را نشان دادند شکل ۲ و (۳).

به طور کلی در این تحقیق، بهترین تیمارهای شکستن خواب کلپوره، اسید جیرلیک با غلظتها ۱۵۰۰ ppm و همچنین اسید جیرلیک (۱۵۰۰ ppm) به مدت ۷۲ ساعت و انتقال به دمای ۵ درجه به مدت ۲ هفته بود. اسید سولفوریک و سرما نقش حائز اهمیتی در شکستن خواب بذور نداشت و درصد و سرعت جوانه‌زنی را نسبت به شاهد کاهش داد.

جوانه‌زنی، در بذر باریجه در غلظت‌های ۱۰۰ و ۲۵۰۰ پی بی ام به دست آمد. آتاب و همکاران (۵) گزارش کردند که بیشترین درصد جوانه‌زنی در گیاه دارویی *Viola sp.* در تیمار سرماده‌ی همراه با اسید جیرلیک با غلظت ۱۰۰۰ پی ام، در درجه حرارت ۳۰ درجه سانتی گراد و نور متوسط به دست آمد. مطالعه بر روی خصوصیات جوانه‌زنی گیاه دارویی *Pancratium arabicum* نشان داد که خیساندن بذور در اسید جیرلیک، ۲۰ و ۶۰ پی ام باعث جوانه زدن بذرها به میزان ۹۰٪ گردید (۲). رایانا و همکاران (۱۴) نیز نشان دادند که سرما دادن بذور در ۳ درجه سانتی گراد به مدت ۱۵ روز، باعث افزایش جوانه‌زنی تا حدود ۹۱٪ گردید.

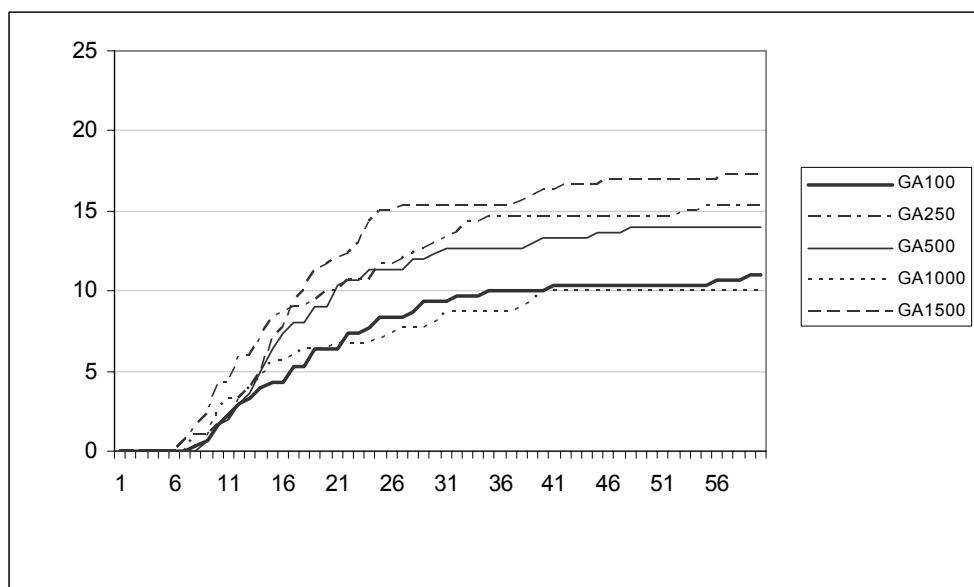
خیساندن بذور در آب به مدت ۷۲ ساعت موجب جوانه‌زنی بذور به میزان ۳۲٪ گردید (جدول ۱). برخی تحقیقات (۲ و ۱۵) حاکی از آن است که خیساندن بذور در آب می‌تواند باعث بهبود جوانه‌زنی شود. بنایان و همکاران (۲) نشان دادند که در گیاه باریجه، خیساندن در آب به مدت ۷۲ ساعت، جوانه‌زنی این گیاه را تا ۱۳٪ افزایش داد. قرار دادن بذور گیاهان دارویی *Cassia*، *Ocimum pallens* و *Solanum viarum* در آب مقطر به مدت ۲۴ ساعت و سپس قرار دادن در دمای ۲۰ درجه سانتی گراد باعث شکستن خواب و بهبود درصد جوانه‌زنی گردید (۱۵). تیمارهای اسید سولفوریک غلیظ (H_2SO_4 75%) به مدت ۱۰ دقیقه و دمای ۱۰- درجه سانتی گراد به مدت ۴۸ ساعت و همچنین اثر توام این دو تیمار بر جوانه‌زنی بذر کلپوره تاثیری نداشت و موجب عدم جوانه‌زنی و یا جوانه‌زنی بسیار کم شد ولی با اعمال تیمار اسید جیرلیک با غلظتها ۵۰۰ و ۱۵۰۰ پی ام و سپس تیمار اسید سولفوریک غلیظ، جوانه‌زنی تا حدودی افزایش پیدا کرد. در این تیمارها درصد جوانه‌زنی به ترتیب به ۲۰٪ و ۲۶٪ در سرعت جوانه‌زنی به ۰٪ و ۳۲٪ رسید (جدول ۱).

احتمالاً مواد بازدارنده جوانه‌زنی در بذور کلپوره، در جنین بوده و پوسته بذر نقش چندانی در ممانعت از جوانه‌زنی

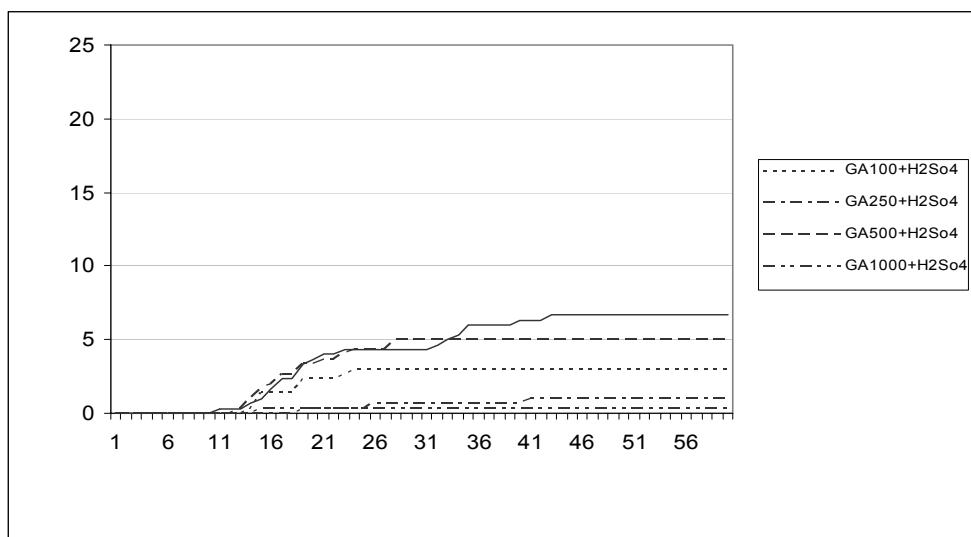
جدول ۱: تأثیر تیمارهای مختلف شکستن خواب بر سرعت و درصد جوانه‌زنی بذور کلپوره.

سرعت جوانه‌زنی	درصد جوانه‌زنی	تیمار
۰/۵۲ de	۳۲ cde	خیساندن در آب، ۷۲ ساعت
۰/۰۵۵ hi	۴ gh	اسید سولفوریک غلیظ (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه
۰/۶۶ cd	۴۴ bc	اسید جیبرلیک، ۱۰۰ ppm، ۷۲ ساعت
۱/۰۷ ab	۶۱/۳۳ a	اسید جیبرلیک، ۲۵۰ ppm، ۷۲ ساعت
۰/۸۶ bc	۵۶ ab	اسید جیبرلیک، ۵۰۰ ppm، ۷۲ ساعت
۰/۶۸ cd	۴۰ bcd	اسید جیبرلیک، ۱۰۰۰ ppm، ۷۲ ساعت
۱/۰۷ ab	۶۹/۳۳ a	اسید جیبرلیک، ۱۵۰۰ ppm، ۷۲ ساعت
۰/۱۳ ghi	۸ gh	خیساندن در آب به مدت ۷۲ ساعت و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت یک هفته
۰/۴۱ ef	۲۶/۶۷ def	خیساندن در آب به مدت ۷۲ ساعت و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت دو هفته
۰ i	۰ h	خیساندن در آب به مدت ۷۲ ساعت و دمای ۱۰- درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت
۰ i	۰ h	اسید سولفوریک غلیظ (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت یک هفته
۰/۰۶۰ hi	۲/۶۷ h	اسید سولفوریک غلیظ (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت دو هفته
۰ i	۰ h	اسید سولفوریک غلیظ (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه و دمای ۱۰- درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت
۰/۷۱ cd	۴۰ bcd	اسید جیبرلیک، ۱۵۰۰ ppm، ۷۲ ساعت و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت یک هفته
۱/۲۵ a	۷۰/۶۷ a	اسید جیبرلیک، ۱۵۰۰ ppm، ۷۲ ساعت و دمای ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت دو هفته
۰ i	۰ h	اسید جیبرلیک، ۱۵۰۰ ppm، ۷۲ ساعت و دمای ۱۰- درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت
۰/۱۷ fghi	۱۲ fgh	اسید جیبرلیک، ۱۰۰ ppm، ۷۲ ساعت و اسید سولفوریک غلیظ، (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه
۰/۰۴ hi	۴ gh	اسید جیبرلیک، ۲۵۰ ppm، ۷۲ ساعت و اسید سولفوریک غلیظ، (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه
۰/۲۸ efg	۲۰ efg	اسید جیبرلیک ۵۰۰ ppm، ۷۲ ساعت و اسید سولفوریک غلیظ، (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه
۰/۰۲ i	۱/۳۳ h	اسید جیبرلیک، ۱۰۰۰ ppm، ۷۲ ساعت و اسید سولفوریک غلیظ، (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه
۰/۳۲ efg	۲۶/۶۷ def	اسید جیبرلیک، ۱۵۰۰ ppm، ۷۲ ساعت و اسید سولفوریک غلیظ، (H_2SO_4 ۷۵%)، ۱۰ دقیقه

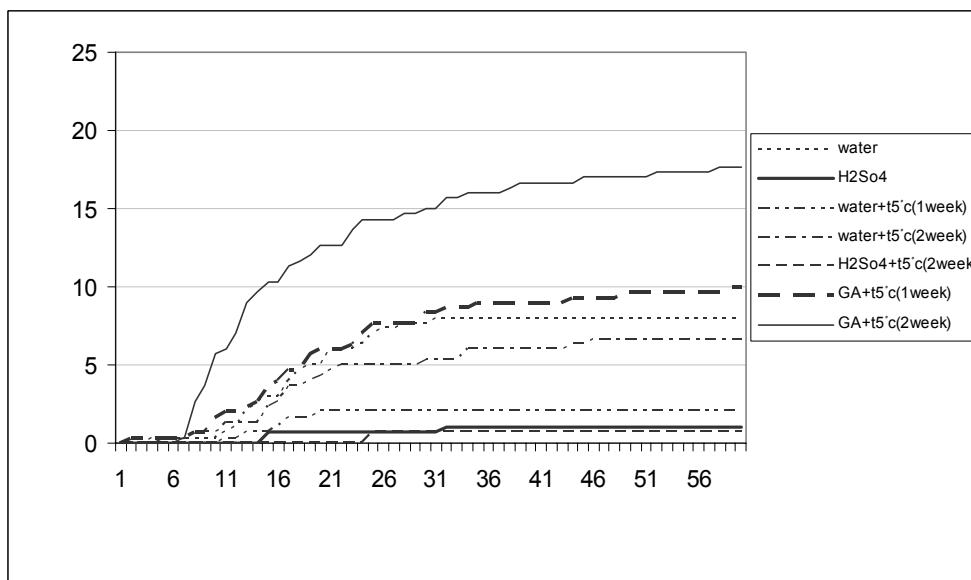
در هر ستون، میانگین‌های دارای حروف مشترک، از نظر آماری تفاوت معنی داری ندارند.



شکل ۱: فراوانی تجمعی جوانه‌زنی در غلظتهاهای مختلف اسید جیبرلیک.



شکل ۲: فراوانی تجمعی جوانه‌زنی در غلظتهای مختلف اسید جیبرلیک همراه با تیماردهی با اسید سولفوریک.



شکل ۳: فراوانی تجمعی جوانه‌زنی در تیمارهای خیساندن در آب، اسید سولفوریک و اثر توام این تیمارها با دما.

منابع

- ۱- بخش تحقیقات گیاهان دارویی و محصولات فرعی . ۱۳۸۰ . تحقیقات دارویی . ش. ۱۰ . انتشارات سازمان تحقیقات جنگلهای و مراتع.
- ۲- بنیان، م. و ف. نجفی. ۱۳۸۳. گزارش طرح « مطالعه خصوصیات جوانه‌زنی در بذور برخی از گیاهان دارویی و حشی ایران ». قطب علمی گیاهان زراعی ویژه، گروه زراعت دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد.

- ۳- سرمندیا، غ. ح. ۱۳۷۵. تکنولوژی بذر (ترجمه). انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد.
- ۴- کوچکی، ع. و غ. سرمندیا. ۱۳۷۹. فیزیولوژی گیاهان زراعی (ترجمه). انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد.
- 5- Atul, S., and N. R. Shiresh sharma. 2000. Standardized cultivation method for viola spicies- an AIDS curing agent. *Journal of Tropical Medicinal Plants.* 1: 109-114.
- 6- Chakraborty, D., K. Bhattacharya, A. Bandyopadhyay, and K. Gupta. 2003. Studies on the germination behavior of *Basilicum polystachyon*- an ethnobotanically important medicinal plant. *Journal of Medicinal and Aromatic Plants.* 25: 58-62.
- 7- Chuanren, D., W. Bochu, L. Wanqian, C. Jing, L. Jie, and Z. Huan. 2004. Effect of chemical and physical factors to improve the germination rate of *Echinacea angustifolia* seeds. *Colloids and Surfaces B: Biointerfaces.* 37:101–105.
- 8- Garcia-Gusano, M., P. Martinez-Gomez, and F. Dicenta. 2004. Breaking seed dormancy in almond (*Prunus dulcis* (Mill.) D.A. Webb). *Scientia Horticulturae.* 99: 363–370.
- 9- Gupta, V. 2003. Seed germination and dormancy breaking techniques for indigenous medicinal and aromatic plants. *Journal of Medicinal and Aromatic Plants Science.* 25. 402–407.
- 10-Hartman, H., D. Kester, and F. Davis, 1990. *Plant Propagation, Principle and Practices.* Prentice Hall International Editions. 647pp.
- 11- Koornneef, M., L. Bentsink, and H. Hilhorst. 2002. Seed dormancy and germination. *Plant Biology.* 5:33–36.
- 12-Macchia, M., L. G., Angelini, and L. Ceccarini. 2001. Methods to overcome seed dormancy in *Echinacea angustifolia* DC. *Scientia Horticulturae.* 89: 317-324.
- 13-Mandujano, M. C., C. Montan, and M. Rojas-Arechiga. 2005. Breaking seed dormancy in *Opuntia rustrera* from the Chihuahuan desert. *Journal of Arid Environments* 62:15–21.
- 14-Raina, R., A. K. Johri, and L. J. Srivastava. 1996. Seed germination studies in *Swertia chirata*. *Seed Research.* 1: 62-63.
- 15-Suryawanshi, Y. B., R. B. Patil, and N.D. Moholkar.2001. Study on seed germination procedures in some medicinal plant spicies. *Seed Research.* 2: 141-144.
- 16-Tieu, A., K. W. Dixon, K. A. Meney, K. Sivasithamparam and R. L. Barrett. 2001. Spatial and developmental variation in seed dormancy characteristics in the fire-responsive species *anigozanthos manglesii* (Haemodoraceae) from Western Australia. *Annals of Botany.* 88: 19-26.
- 17-Tieu, A., K. W. Dixon, K. A. Meney, and K. Sivasithamparam. 2001. The Interaction of heat and smoke in the release of seed dormancy in seven species from southwestern Western Australia. *Annals of Botany.* 88: 259-265.

Effect of different treatments on breaking dormancy of *Teucrium polium*

A. Khoocheki, G. Azizi¹

Abstract

In order to evaluate effects of different treatments on breaking dormancy of *Teucrium polium*, an experiment was conducted with 3 replications in a completely randomized design. Seeds were subjected to different treatments including various levels of GA₃, H₂SO₄, soaking with water and chilling. Germination of *Teucrium polium* increased with different concentrations of GA₃. Percentage germination Maximum and rate was obtained at concentrations of 250, 1500 ppm (72h) GA₃ and combination of GA₃ (1500ppm) and chilling (5 °C) for a period of 14 days. GA₃ (500ppm) increased germination percentage but not germination rate. Soaking with water broke dormancy and induced 32% seed germination of *Teucrium polium*, but H₂SO₄, freezing (-10 °C) and combination of both treatments had no effect on dormancy.

Keywords: dormancy, *Teucrium polium*, GA₃, germination.

1- Contribution from College of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad.