

تأثیر هیدروپرایمینگ بر شاخص‌های جوانه‌زنی و رشد گیاه *(Silybum marianum L.)*

مریم نصراصفهانی^{*}، سحر محمدیان

گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه لرستان

^{*}پست الکترونیک نویسنده مسئول: esfahani.m@lu.ac.ir

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۰۴/۱۵؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۱۱/۰۶)

چکیده

جوانه‌زنی کارآمد بذر و ظهور سریع و یکنواخت گیاهچه در راندمان تولید محصول مهم هستند؛ بنابراین استفاده از راهکارهایی برای بهبود جوانه‌زنی و استقرار گیاهچه برای بالا بردن میزان تولید محصول ضروری می‌باشد. هیدروپرایمینگ یک تکنیک ساده پیش از جوانه‌زنی است که باعث بهبود عملکرد بذر می‌شود. در این تحقیق تأثیر دوره‌های مختلف هیدروپرایمینگ (۱۰، ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت) در دماهای مختلف (۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد) و در مقایسه با بذرهای پرایم نشده روی صفات جوانه‌زنی در پنج جمعیت خارمریم (اهواز، ساری، اصفهان، دزفول و گچساران) مورد بررسی قرار گرفت. آزمایش بهصورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار اجرا شد. کیفیت جوانه‌زنی توسط درصد نهایی جوانه‌زنی، میانگین زمان جوانه‌زنی، ضربی سرعت جوانه‌زنی، شاخص تیمسون، T50 و شاخص‌های رشد و ویگور گیاهچه ارزیابی شد. نتایج نشان داد که هیدروپرایمینگ در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد تأثیر بهتری روی عملکرد جوانه‌زنی بذور خارمریم در مقایسه با هیدروپرایمینگ در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد دارد. بهعلاوه، مقایسه پاسخ شاخص‌های جوانه‌زنی و رشد به دوره‌های مختلف هیدروپرایمینگ در پنج جمعیت خارمریم نشان داد که بهترین دوره هیدروپرایمینگ برای جمعیت‌های اهواز و گچساران ۷۲ ساعت، برای ساری و دزفول ۴۸ و ۷۲ ساعت و برای اصفهان ۱۰ و ۲۴ ساعت می‌باشد؛ بنابراین، تأثیر هیدروپرایمینگ روی کیفیت جوانه‌زنی به جمعیت گونه گیاهی، دما و زمان هیدروپرایمینگ وابسته است و به این ترتیب انتخاب بهترین شرایط هیدروپرایمینگ به بهبود قابلیت جوانه‌زنی و بنیه بذر کمک می‌کند.

واژه‌های کلیدی: بذر، پیش‌تیمار، ضربی یکنواختی جوانه‌زنی، ضربی سرعت جوانه‌زنی

بالای صنعت داروسازی و نیز طب سنتی باشد (کارکانیسا^۱ و همکاران، ۲۰۱۱). بهعلاوه بهمنظور حفظ پوشش گیاهی در عرصه‌های طبیعی و بهخصوصی حفاظت از گونه‌های گیاهی ارزشمند ازنظر دارویی، کشت و پرورش گیاهان دارویی بسیار مورد توجه است که البته کشت و تکثیر آن‌ها با مشکلاتی مواجه می‌باشد. جوانه‌زنی کم و عدم یکنواختی در ظهور گیاهچه‌ها یکی

مقدمه

امروزه در پی رویکرد گستردۀ جامعه برای مصرف داروهایی با منشا گیاهی، شرکت‌های داروسازی به تولید داروها و فرآورده‌های آرایشی-بهداشتی با منشا گیاهی توجه خاصی پیدا کرده‌اند که این مسئله سبب افزایش تقاضای گیاهان دارای مواد مؤثره ارزشمند ازنظر داروئی شده است. گیاهان داروئی عمدها در زیستگاه‌های طبیعی بهصورت خودرو رویش پیدا می‌کنند و جمع‌آوری این گیاهان از این زیستگاه‌ها نمی‌تواند جوابگوی تقاضای

^۱ Karkanisa

از طریق بهبود عملکرد جوانهزنی (درصد نهایی جوانهزنی، سرعت جوانهزنی و یکنواختی ظهور گیاهچه‌ها) افزایش می‌دهد (اشرف و فولاد^۱، ۲۰۰۵؛ آدبیسی^۲ و همکاران، ۲۰۱۱؛ اقبال^۳ و اشرف، ۲۰۰۷). پرایمینگ به تیمارهای پیش از کاشت بذر اطلاق می‌شود که به بذر اجازه داده می‌شود برای مدت زمان معینی آبگیری انجام دهد به‌طوری که فرآیندهای متابولیکی مربوط به مراحل اولیه جوانهزنی فعال شوند ولی میزان آب جذب شده برای خروج ریشه‌چه از پوشش بذر کافی نیست (تیریاکی^۴ و همکاران، ۲۰۰۹). در این تکنیک، بذرها در معرض آب (هیدروپرایمینگ)، پلی‌اتیلن‌گلیکول (اسموپرایمینگ)، نمک‌ها مانند CaCl₂, KNO₃, KH₂PO₄, CaSO₄ مواد غذایی مانند اسید آسکوربیک و Zn²⁺, هورمون‌ها و پلی‌فنل‌ها قرار داده می‌شوند (فاروق^۵ و همکاران، ۲۰۰۶a؛ فاروق و همکاران، ۲۰۰۶b؛ فاروق و همکاران، ۲۰۰۶c؛ فاروق و همکاران، ۲۰۱۱). عوامل متعددی مانند دما، طول دوره پرایمینگ، پتانسیل اسمزی محلول پرایم و کیفیت بذر روی کیفیت و عمل پرایمینگ تأثیر دارند و این شرایط برای گونه‌های مختلف یکسان نیست (فس‌هازیون، ۲۰۰۵). گزارش‌های متعددی حاکی از بهبود رفتار جوانهزنی و شاخص‌های مربوط به آن اعم از متوسط زمان جوانهزنی، بنیه بذر، سرعت جوانهزنی و استقرار اولیه در بذرهای پرایم شده می‌باشد و در مورد بذرهای پرایم شده مانند آفتاگردان (آل سیدی^۶ و همکاران، ۲۰۱۱)، برنج (فاروق و همکاران، ۲۰۰۹)، کلزا (بیژن‌زاده^۷ و همکاران، ۲۰۱۰)، گندم (گیری و شیلینگر^۸، ۲۰۰۳) و اسفناج (چن و آرورا^۹، ۲۰۱۳) به اثبات رسیده است.

با وجود مطالعات گسترده در ارتباط با ترکیبات شیمیایی گیاه خار مریم و ارزش دارویی آن، تحقیقات

از مشکلات اصلی تکثیر بسیاری از گیاهان دارویی است. به این ترتیب، با توجه به استفاده بی‌شمار از گیاهان دارویی و نیز بهمنظور جلوگیری از برداشت‌های بی‌رویه و نامناسب گیاهان از عرصه‌های منابع طبیعی، استفاده از تکنیک‌های برای بالا بردن درصد و سرعت جوانهزنی و استقرار مطلوب گیاهچه‌های حاصل در جهت دستیابی به کارایی بالا در واحد سطح بسیار مورد توجه است.

خار مریم (*Silybum marianum* L.) یک گیاه دارویی از تیره کاسنی که در ایران در مناطق مختلفی مانند گبیدکاووس، کلاردشت، دره هراز، دشت معان، شوش، حمیدیه، رامهرمز، اینده و کازرون پراکندگی داد (فالاح حسینی و همکاران، ۱۳۸۳). تمام بخش‌های گیاه از نظر داروئی با ارزش هستند، ولی بذرها از اهمیت ویژه‌ای برخوردارند. ماده مؤثره این گیاه سیلیمارین نام دارد که به‌واسطه خاصیت آنتی‌اکسیدانی در درمان بیماری‌های کبدی (سیروز و مسمومیت کبدی)، کاهش کلسترول خون و پیشگیری و درمان سرطان استفاده می‌شود (سوبرامانینما^{۱۰} و همکاران، ۲۰۰۸). با توجه به کاربردهای مختلف ترکیبات حاصل از خار مریم در دنیای پزشکی، تقاضا برای این گیاه در صنعت داروسازی رو به افزایش است و به این ترتیب استفاده از تکنیک‌هایی برای بهبود جوانهزنی و یکنواختی در سرعت جوانهزنی و به این ترتیب بالا بردن میزان تولید محصول الزامی می‌باشد.

کیفیت بذر یکی از فاکتورهای اساسی و مهم در صنعت بذر است که بازده تولیدات کشاورزی به آن وابسته است و توسط بنیه بذر^{۱۱} تخمین زده می‌شود (همپتون^{۱۲}، ۲۰۰۲؛ راجو^{۱۳} و همکاران، ۲۰۱۲). بنیه بذر با تأثیر مستقیم روی سرعت و یکنواختی جوانهزنی و نیز استقرار مطلوب گیاهچه‌ها راندمان تولید محصول را افزایش می‌دهد، به این ترتیب استفاده از تکنیک‌هایی بهمنظور بهبود بنیه بذر می‌تواند به افزایش عملکرد تولید محصول منجر گردد (فس‌هازیون^{۱۴}، ۲۰۰۵). پرایمینگ یک تکنیک ساده و ارزان است که بنیه بذر را

⁶ Ashraf and Foolad

⁷ Adebisi

⁸ Iqbal

⁹ Tiryaki

¹⁰ Farooq

¹¹ El-Saidy

¹² Bijanzadeh

¹³ Giri and Schillinger

¹⁴ Chen and Arora

¹ Subramaniam

³ Seed Vigor

³ Hampton

⁴ Rajjou

⁵ Fessehazion

نهایی جوانهزنی (FGP)^۱، میانگین روزانه جوانهزنی (MGD)^۲، میانگین زمان جوانهزنی (MGT)^۳، ضریب سرعت جوانهزنی (CVG)^۴، شاخص تیمسون (TI)^۵، مدت زمان لازم برای رسیدن به ۵۰ درصد جوانهزنی (T_{50})^۶ و ضریب یکنواختی جوانهزنی (CUG)^۷ ارزیابی شد (رانال و سانتانا^۸، ۲۰۰۶):

$$FGP = \left(\frac{N'}{N} \right) \times 100$$

N' : تعداد بذر جوانهزده

N : تعداد کل بذر

$$MGD = \left(\frac{FDP}{D} \right)$$

FDP : درصد نهایی جوانهزنی

D : تعداد روز برای رسیدن به ماکریم درصد جوانهزنی (روز)

$$MGT = \frac{N_1 T_1 + N_2 T_2 + \dots}{N}$$

$T_{1,2,3,\dots}$: تعداد بذر جوانهزده در زمان ...

$T_{1,2,\dots}$: زمان (روز)

N : مجموع بذرهای جوانهزده

$$CVG = \frac{\sum_{i=1}^K ni}{\sum_{i=1}^k Dini}$$

ni : تعداد بذر جوانهزده در روز i

Di : تعداد روز از زمان کاشت

$$TI = \sum_{t=1}^n \left(\frac{Gi}{ti} \right)$$

Gi : درصد بذرهای جوانهزده در روز i

ti : مدت زمان جوانهزنی

$$T_{50} = ti + \frac{(N/2 - ni)(tj - ti)}{nj - ni}$$

N : تعداد کل بذر جوانهزده

در زمینه استفاده از تکنیک‌ها و راهکارها در جهت بهبود عملکرد جوانهزنی بسیار اندک است؛ بنابراین در این تحقیق تأثیر هیدروپرایمینگ در دوره‌ها و دماهای مختلف پرایمینگ روی شاخص‌های جوانهزنی بذر و رشد گیاهچه‌ها در پنج جمعیت بذر خار مریم بومی ایران مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش‌ها

در این تحقیق تأثیر دوره‌ها و دماهای مختلف هیدروپرایمینگ بر مؤلفه‌های جوانهزنی و رشد اولیه گیاهچه‌های پنج جمعیت گیاه خارمریم (اهواز، ساری، اصفهان، دزفول و گچساران) تهیه شده از شرکت پاکان بذر اصفهان مورد بررسی قرار گرفت. وزن هزار دانه بذور خارمریم تقریباً ۳۰ گرم اندازه‌گیری شد.

چهار دوره مختلف هیدروپرایمینگ (۱۰، ۱۰، ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت) در دو دمای مختلف (۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد) به همراه شاهد (بذرهای پرایم نشده) مورد بررسی قرار گرفت. این آزمایش به صورت فاکتوریل (فاکتور اول جمعیت، فاکتور دوم سطوح مختلف هیدروپرایمینگ و فاکتور سوم دمای پرایمینگ) در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار اجرا شد. پس از اتمام دوره‌های پرایمینگ، بذرهای پرایم شده تا رسیدن به وزن اولیه در دمای اتاق و شرایط تاریکی خشک شدند. برای ارزیابی رفتار جوانهزنی بذرهای پرایم شده در مقایسه با بذرهای پرایم نشده، ۲۵ بذر از هر تیمار در داخل پتری‌ها (با قطر ۹ سانتی‌متر) بین دولایه کاغذ صافی قرار داده و ۱۰ میلی‌لیتر آب مقطمر به هر پتری دیش اضافه گردید. آزمایش‌های مقدماتی در ارتباط با بررسی قوه نامیه بذرهای خار مریم نشان داد که دمای مناسب برای فرآیند جوانهزنی ۱۰ درجه سانتی‌گراد است به این ترتیب ابتدا پتری‌ها به دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد و در تاریکی نگهداری شده و بعد از جوانهزنی به اتاق کشته با تناوب نوری ۱۶ ساعت روشنایی/۸ ساعت تاریکی انتقال داده شدند. جهت تعیین شاخص‌های جوانهزنی، تعداد بذر جوانهزده به طور روزانه در طی ۱۴ روز مورد بررسی قرار گرفت و ظهور ریشه‌چه به طول ۲ میلی‌متر به عنوان معیار جوانهزنی در نظر گرفته شد. در طی آزمایش شاخص‌هایی مانند درصد

¹ Final germination percentage

² Mean germination day

³ Mean germination time

⁴ Coefficient of velocity of germination

⁵ Timson's index

⁶ Days to germination of 50% of all germinated seeds

⁷ Coefficient of uniformity of germination

⁸ Ranal and Santana

جمعیت‌ها و تیمارهای هیدروپرایمینگ، بین جمعیت‌ها و دمای هیدروپرایمینگ و بین دما و تیمارهای هیدروپرایمینگ برای کلیه صفات اندازه‌گیری شده به استثنای CUG معنی دار بود. همچنین، تأثیر متقابل بین سه فاکتور بررسی شده ($\text{مجموع} \times \text{زمان} \times \text{دما}$) برای تمامی صفات بررسی شده به استثنای CVG، MGD، TI و CUG از نظر آماری معنی دار بود (جدول ۱ و ۲).

جوانه‌زنی یکی از مراحل مهم در چرخه زندگی رشد گیاهان است به دلیل اینکه این فرآیند نقش مهمی در استقرار و تراکم نهایی گیاهان بازی می‌کند (گالاردو^۴ و همکاران، ۲۰۰۱). جوانه‌زنی سریع و ظهور یکنواخت گیاهچه‌ها باعث ایجاد یک سیستم ریشه‌ای عمیق می‌شود قبل از اینکه لایه‌های بالایی خاک خشک و سخت شوند و یا درجه حرارت به بالاتر از حد اپتیمم برسد و به این ترتیب به استقرار موفق گیاهان منجر می‌شود (چن و آروا، ۲۰۱۳). بذرها اغلب بعد از خشک شدن ذخایرشان و بهویژه زمانی که در شرایط نامناسب نگهداری شوند، جوانه‌زنی آهسته و غیریکنواخت را به واسطه بنیه یا قوه نامیه کاهش یافته نشان می‌دهند. به علاوه، بذرهای در حال جوانه زدن و گیاهچه‌های جوان به واسطه حساسیت به شرایط کم‌آبی اغلب دارای استقرار ناموفق هستند (بویتینک^۵ و همکاران، ۲۰۰۳)؛ بنابراین استفاده از تکنیک‌های مناسب و کارآمد به منظور بهبود شاخص‌های جوانه‌زنی بذر و رشد گیاه می‌تواند به ظهور سریع و استقرار موفق گیاهچه‌ها کمک کند.

در گزارش‌های متعددی پرایمینگ به عنوان یک تکنیک عمومی برای بهبود کیفیت بذر به منظور جوانه‌زنی سریع و یکنواخت، استقرار موفق و بازده بالاتر در تولید محصول پیشنهاد شده است و تأثیر مثبت این تکنیک روی عملکرد جوانه‌زنی تحت شرایط بهینه رشد و نیز شرایط سخت محیطی در گونه‌های گیاهی متعدد نظیر ذرت، سویا، اسفناج، فلفل، گندم و برنج گزارش شده است (فاروق و همکاران، ۲۰۰۸a؛ فاروق و همکاران، ۲۰۰۸b؛ فاروق و همکاران، ۲۰۰۸d؛ کورکماز^۶

n_i و n_j : تعداد تجمعی بذرهای جوانه‌زده در زمان‌های t_i و t_j به طوری که $n_i < N/2 < n_j$

$$CUG = \frac{\sum_{i=1}^k n_i}{\sum_{n=1}^k (CVG - D_i)^2 n_i}$$

n_i : تعداد بذر جوانه‌زده در روز t_i

Di : تعداد روز از زمان کاشت

CVG: ضریب سرعت جوانه‌زنی

پس از اتمام آزمایش، تعداد ۱۰ گیاهچه به طور تصادفی از هر پتری انتخاب و طول ریشه‌چه و ساقه‌چه و نیز وزن خشک ساقه‌چه و ریشه‌چه اندازه‌گیری شد. برای اندازه‌گیری وزن خشک گیاهچه‌ها، پس از اتمام دوره جوانه‌زنی گیاهچه‌ها برای مدت ۴۸ ساعت در دمای ۷۰ درجه سانتی گراد قرار داده و سپس توزین شدند. داده‌ها برای محاسبه شاخص ویگور ۱ (VII1)، شاخص ویگور ۲ (VII2)^۷ و ضریب آلومتری (CA)^۸ استفاده شد.

درصد جوانه‌زنی × طول گیاهچه = VII1

وزن خشک گیاهچه × درصد جوانه‌زنی = VII2

طول ساقه‌چه / طول ریشه‌چه = CA

تجزیه آماری داده‌ها توسط برنامه آماری SPSS.16 صورت گرفته و مقایسه میانگین صفات ارزیابی شده با آزمون دانکن انجام شد.

نتایج و بحث

تجزیه واریانس داده‌های مربوط به شاخص‌های جوانه‌زنی و رشد در جدول ۱ و ۲ نشان داده شده است. بر اساس این نتایج، جمعیت‌های مورد مطالعه خار میریم از نظر برخی صفات مورد بررسی نظیر FGP، MGD، VI2 و VI1، SDW، CA، LR، TI، MGT معنی‌داری نشان دادند. دوره‌های مختلف و دمای هیدروپرایمینگ برای کلیه صفات ارزیابی شده معنی‌دار است به این معنی که زمان‌ها و دماهای مختلف هیدروپرایمینگ اثرات متفاوتی روی صفات موردنظر داشتند (جدول ۱ و ۲). به علاوه، اثرات متقابل بین

⁴ Gallardo

⁵ Buitink

¹ Vigour Index 1

² Vigour Index 2

³ Coefficient of Allometry

روزانه جوانه‌زنی نسبت به بذرهای شاهد (بذرهای پرایم نشده) بودند (جدول ۳). در توافق با این نتایج، مطالعات انجام شده در ارتباط با هیدروپرایمینگ بذور پیاز (کاسیرو^۴ و همکاران، ۲۰۰۴)، گشنیز (ریشیچای^۵ و همکاران، ۲۰۰۹) و خردل (سریواستاو^۶ و همکاران، ۲۰۱۰) نیز بهبود فرآیند جوانه‌زنی در بذرهای پرایم شده نسبت به بذور پرایم نشده را نشان داده است. افزایش درصد جوانه‌زنی/بنیه بذرهای پرایم شده احتمالاً به واسطه برخی تغییرات متabolیکی و بیوشیمیایی است. در بذرهای پرایم شده غلطت درونی ABA و اسید جیبرلیک (GA) از طریق تغییر در بیان ژن‌های کد کننده آنزیم‌های کاتالیتیک ABA و آنزیم‌های بیوسنتزی GA شامل ABA-ABA-هیدروکسیلاز^۷، کوپالیل دیفسفات سنتتاز، GA₂₀ اکسیداز و GA₃ اکسیداز تغییر می‌کند (ناکاون^۸ و همکاران، ۲۰۱۲). به این ترتیب پرایمینگ بذر از طریق افزایش نسبت GA به ABA باعث تسهیل فرآیند جوانه‌زنی می‌شود (عربی^۹ و همکاران، ۲۰۰۶). استراتژی دیگر برای بهبود فرآیند جوانه‌زنی از طریق کوتاه کردن مسیر ضعیف کردن آندوسپرم از طریق افزایش فعالیت/بیان ژن‌های کد کننده آنزیم اندو-β-ماناز، اکسپانسین (چن و آرورا، ۲۰۱۳) و آنزیم گزیلوکلوكان اندوترانس‌گلیکوزیلاز است (ناکاون و همکاران، ۲۰۱۲) که از این طریق مقاومت‌های فیزیکی در مقابل خروج ریشه‌چه توسط انقباض آندوسپرم، تغليظ سیتوپلاسم و تجزیه دیواره سلولی کاهش پیدا می‌کند (سانگ^{۱۰} و همکاران، ۲۰۰۸). در مطالعه‌ای روی گوجه‌فرنگی گزارش شد که بذرهای هیدروپرایم شده برای ۲۴ ساعت دارای میزان GA₄ بالاتری در مقایسه با بذرهای پرایم نشده هستند و به این ترتیب، نظر به اینکه GA₄ یک اسید جیبرلیک فعال از نظر زیستی است هیدروپرایمینگ احتمالاً از این طریق جوانه‌زنی را افزایش می‌دهد (ناکاون و همکاران، ۲۰۱۲).

⁴ Caseiro⁵ Rithichai⁶ Srivastava⁷ Nakaune⁸ El-Araby⁹ Sung

کورکماز^۱ و کورکماز، ۲۰۰۹؛ ^۲زو^۲ و همکاران، ۲۰۰۹؛ فاروق و همکاران، ۲۰۱۰؛ فاروق و همکاران، ۲۰۱۱. به هر حال، مجموعه‌ای از فاکتورهای استفاده شده در طی پرایمینگ (مانند نوع پرایمینگ، پتانسیل اسمزی و غلظت عامل‌های پرایمینگ، دمای پرایمینگ و طول دوره پرایمینگ) و نیز کیفیت اولیه بذر، بلوغ بذر و گونه گیاهی ممکن کیفیت جوانه‌زنی را بهطور مثبت یا منفی تحت تأثیر قرار دهد (پاپاستیلیانو و کارامانوس^۳). نتایج این مطالعه نیز تأیید کرد که بهبود کیفیت جوانه‌زنی بذرهای خارمریم توسط هیدروپرایمینگ با جمعیت بذر، دما و دوره هیدروپرایمینگ مرتبط می‌باشد.

نتایج مربوط به مقایسه میانگین‌ها برای صفات درصد جوانه‌زنی و میانگین روزانه جوانه‌زنی در پنج جمعیت خارمریم و در سطوح و دمای مختلف هیدروپرایمینگ نشان داد که پرایمینگ بذر در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد، درصد جوانه‌زنی و میانگین روزانه جوانه‌زنی را در مقایسه با بذرهای پرایم نشده به میزان معنی‌داری از نظر آماری افزایش داد در حالی که این دو شاخص در بذرهای پرایم شده در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد کاهش معنی‌داری را نسبت به بذرهای شاهد (پرایم نشده) نشان دادند (جدول ۳). این نتایج اهمیت تعیین دمای مناسب هیدروپرایمینگ را نشان می‌دهد بهطوری که اگر هیدروپرایمینگ در دمای مناسب انجام نشود، اعمال تیمارهای پرایمینگ نه تنها مفید واقع نمی‌شود، بلکه ممکن است تأثیرات منفی نیز داشته باشد. علاوه بر دما، مدت‌زمان پرایمینگ نیز یک فاکتور مهم برای بالا بردن عملکرد بذر است. آدبیس و همکاران (۲۰۱۱) گزارش گردند که صفات کیفی بذر بعد از پرایمینگ تحت تأثیر دوره‌های زمانی و دمای پرایمینگ قرار می‌گیرد. نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که بذرهای هیدروپرایم شده اهواز و گچساران برای مدت ۷۲ ساعت، ساری برای مدت ۱۰، ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت، اصفهان برای مدت ۱۰ و ۲۴ ساعت و دزفول برای مدت ۴۸ و ۷۲ ساعت دارای بالاترین درصد جوانه‌زنی و میانگین

¹ Korkmaz² Zhuo³ Papastylianou and Karamanos

فرآیند جوانهزنی و در نهایت ورود سریع بذر به فاز سوم جوانهزنی (خروج ریشه‌چه) است. در این مطالعه، برای بررسی تأثیر تیمارها و دمای هیدرопراپایمینگ روی سرعت جوانهزنی، شاخص‌های میانگین زمان جوانهزنی، ضریب سرعت جوانهزنی و مدت زمان لازم برای رسیدن به ۵۰ درصد جوانهزنی در پنج جمعیت خارمریم مورد بررسی قرار گرفت (جدول ۳). تأثیر تیمارهای مختلف هیدرопراپایمینگ در ۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد روی شاخص‌های ذکر شده در جمعیت‌های مورد بررسی متفاوت بود. ضریب سرعت جوانهزنی در جمعیت اهواز پرایم شده برای ۷۲ ساعت در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد در مقایسه با بذرهای پرایم نشده به میزان معنی‌دار بالاتر بود و در عین حال شاخص‌های میانگین زمان جوانهزنی و مدت زمان لازم برای رسیدن به ۵۰ درصد جوانهزنی در این سطح تیمار در مقایسه با شاهد کاهش نشان داد هرچند این کاهش از نظر آماری معنی‌دار نبود. در جمعیت‌های ساری و اصفهان نیز ۷۲ ساعت هیدرопراپایمینگ در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد، میانگین زمان جوانهزنی و مدت زمان لازم برای رسیدن به ۵۰ درصد جوانهزنی را تا سطح قابل ملاحظه‌ای کاهش و در مقابل ضریب سرعت جوانهزنی را افزایش داد (جدول ۳). تیمارهای مختلف هیدرопراپایمینگ، شاخص مذکور را در جمعیت‌های دزفول و گچساران تحت تأثیر قرار نداد؛ بنابراین این اختلافات در تأثیر تیمارهای هیدرопراپایمینگ روی سرعت جوانهزنی در جمعیت‌های مختلف خارمریم نشان‌دهنده وجود تفاوت ژنتیکی بین جمعیت‌های مورد بررسی است. به علاوه، از آنجایی که تکنیک‌های پرایمینگ متابولیزم درونی بذر را برای تسريع فرآیند جوانهزنی فعال می‌کنند، بنابراین می‌توان پیشنهاد کرد که این تفاوت‌ها در سرعت جوانهزنی در بین جمعیت‌های مورد بررسی احتمالاً نتیجه سطح متفاوت فعالیت متابولیکی بین بذرهای تیمار شده و شاهد در طی فاز دوم جوانهزنی می‌باشد. نتایج مشابه در مطالعات انجام‌شده روی گیاه آفتابگردان گزارش شده است (وحید^۴ و همکاران، ۲۰۰۸؛ کایا و همکاران، ۲۰۰۶؛^۵ ال-سیدی و همکاران، ۲۰۱۱). در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد در جمعیت‌های اصفهان، دزفول و

شاخص تیمسون برای بررسی وضعیت بنیه یا قوه نامیه بذر در بذرهای پرایم شده در مقایسه با بذرهای شاهد (پرایم نشده) استفاده گردید (رانال و سانتانا، ۲۰۰۶). نتایج این مطالعه نشان داد که سطح هیدرопراپایمینگ ۷۲ ساعت برای جمعیت‌های اهواز و گچساران، سطوح هیدرопراپایمینگ ۱۰، ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت در جمعیت ساری، سطوح هیدرопراپایمینگ ۱۰ و ۲۴ ساعت در جمعیت اصفهان و سطوح هیدرопراپایمینگ ۴۸ و ۷۲ ساعت در جمعیت دزفول در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد، شاخص تیمسون را به میزان معنی‌دار افزایش داد در صورتی که در جمعیت‌های هیدرопراپایم شده در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد افزایش معنی‌دار در ضریب تیمسون مشاهده نشد (جدول ۳). براساس این نتایج احتمالاً تفاوت‌های ژنتیکی بین جمعیت‌های مورد بررسی به پاسخ‌های متفاوت به هیدرопراپایمینگ منجر می‌شود که در توافق با مطالعات قبلی است (باسل^۱ و همکاران، ۲۰۰۸). همانگ با این نتایج، در مطالعه انجام‌شده روی فلفل نیز افزایش ضریب تیمسون را بذرهای هیدرопراپایم شده در مقایسه با بذرهای پرایم نشده گزارش شده است (یداو^۲ و همکاران، ۲۰۱۱).

پرایمینگ فعالیت واکنش‌های متابولیکی و بیوشیمیایی مربوط به فرآیند جوانهزنی را در فاز دوم جوانهزنی یا فاز تأخیری افزایش داده و به این ترتیب بذرها را برای وارد شدن به مرحله سوم جوانهزنی آماده‌تر می‌کند (رحمی، ۲۰۱۳). به عنوان مثال در طی پرایمینگ بذر، فعالیت آنزیم آ-امیلаз که یک آنزیم کلیدی هیدرولیز کننده نشاسته ذخیره‌ای بذر است افزایش پیدا می‌کند و از این طریق قندها برای رشد و توسعه جنین فراهم می‌شوند. به علاوه، پرایمینگ باعث افزایش فعالیت دهیدروژنازها (یک شاخص تنفس و متابولیسم بافت) و هیدرولازها می‌شود (فاروق و همکاران، ۲۰۱۰). به این ترتیب می‌توان پیشنهاد کرد که افزایش سرعت جوانهزنی در بذرهای پرایم شده احتمالاً نتیجه افزایش فعالیت درونی بذر و کوتاه‌تر شدن مرحله اول (جذب آب) و مرحله دوم (فاز تأخیری)

¹ Bassel

² Yadav

³ Rahimi

مریستم انتهای ریشه است که این مسئله باعث جذب بهتر آب و مواد غذایی توسط گیاهچه شده و در نهایت به استقرار بهتر گیاهچه‌ها کمک می‌کند (فاروق و همکاران، ۲۰۰۸c). در مقابل، رشد ریشه‌چه تقریباً در تمامی سطوح پرایمینگ در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد کاهش معنی‌داری در مقایسه با شاهد نشان داد که این نتایج تأیید می‌کند که انتخاب دمای مناسب برای پرایمینگ روی رشد گیاهچه تأثیر دارد (جدول ۴).

تیمارهای هیدروپرایمینگ در دمای ۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد تأثیر مثبت روی رشد ساقه نداشتند و حتی در برخی تیمارها مانند هیدروپرایمینگ ۲۴ ساعت جمعیت اهواز، هیدروپرایمینگ ۱۰ و ۴۸ ساعت جمعیت‌های ساری و اصفهان و هیدروپرایمینگ ۴۸ ساعت دزفول در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد کاهش معنی‌دار در مقایسه با شاهد مشاهده شد (جدول ۴).

نتایج مربوط به شاخص بنیه ۱ که شامل دو جزء مهم طول گیاهچه و درصد جوانه‌زنی است نشان می‌دهد که تأثیر تیمارهای هیدروپرایمینگ روی این شاخص در بین جمعیت‌های موردن بررسی متفاوت بود که احتمالاً به دلیل اختلافات ژنتیکی بین این جمعیت‌هاست. در جمعیت‌های ساری و اصفهان، تمامی تیمارهای هیدروپرایمینگ در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد باعث افزایش معنی‌دار شاخص بنیه گیاهچه ۱ گردید در حالی که در اهواز و گچساران ۷۲ ساعت هیدروپرایمینگ و در دزفول ۴۸ و ۷۲ ساعت هیدروپرایمینگ در دمای ۱۰ درجه به افزایش معنی‌دار این شاخص در مقایسه با شاهد منجر گردید (جدول ۴). تقریباً در تمام تیمارهای هیدروپرایمینگ در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد، این شاخص در مقایسه با بذرهای پرایم نشده کاهش معنی‌دار نشان داد. تفاوت در پاسخ جمعیت‌های خارمیریم به تیمارهای هیدروپرایمینگ نیز در نتایج مربوط به شاخص بنیه گیاهچه ۲ که شامل دو جزء وزن خشک گیاهچه و درصد جوانه‌زنی است مشاهده شد.

گچساران تأثیر معنی‌داری روی سرعت جوانه‌زنی نداشت و حتی در جمعیت‌های اهواز (در طی ۷۲ ساعت هیدروپرایمینگ) و ساری (در طی ۲۴ و ۴۸ ساعت) کاهش معنی‌دار سرعت جوانه‌زنی مشاهده شد (جدول ۳).

ضریب یکنواختی جوانه‌زنی تنوع جوانه‌زنی را بین بذرها از لحاظ میانگین زمان جوانه‌زنی نشان می‌دهد به‌طوری که ضریب یکنواختی جوانه‌زنی بزرگ‌تر نشان‌دهنده جوانه‌زنی بذر در یک محدوده زمانی کوتاه‌تری صورت گرفته است (رانال و سانتانا، ۲۰۰۶). نتایج این مطالعه نشان داد که ضریب یکنواختی جوانه‌زنی در بذرهای اهواز و ساری هیدروپرایم شده برای مدت ۱۰، ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت در دمای ۱۰ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد کاهش معنی‌داری را در مقایسه با بذرهای پرایم نشده نشان دادند که تأیید می‌کند در این جمعیت‌ها بذرهای هیدروپرایم شده در محدوده زمانی کوتاه‌تری جوانه می‌زنند. هیدروپرایمینگ جمعیت‌های دزفول و گچساران به ترتیب برای مدت ۷۲ و ۴۸ ساعت در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد نیز ضریب یکنواختی جوانه‌زنی را به میزان قابل ملاحظه نسبت به شاهد کاهش داد. در ارتباط با جمعیت اصفهان، ۴۸ و ۷۲ ساعت هیدروپرایمینگ در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد ضریب یکنواختی جوانه‌زنی را نسبت به بذرهای هیدروپرایم نشده کاهش داد هر چند این کاهش از نظر آماری معنی‌دار نبود (جدول ۳).

در گزارش‌های متعددی بیان شده است که پرایمینگ باعث افزایش رشد گیاهچه‌ها می‌شود (یاگمور و کایدان^۱، ۲۰۰۸؛ جیشا^۲ و همکاران، ۲۰۱۳). نتایج مطالعه اخیر نیز نشان داد که طول ریشه‌چه در تمام سطوح هیدروپرایمینگ در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد در جمعیت‌های اهواز، ساری، اصفهان، دزفول (به استثنای ۱۰ ساعت هیدروپرایمینگ) و گچساران (به استثنای ۱۰ ساعت هیدروپرایمینگ) در مقایسه با بذرهای پرایم نشده به میزان معنی‌دار افزایش پیدا کرد (جدول ۴). این افزایش رشد ریشه‌چه در بذرهای پرایم شده احتمالاً به‌واسطه افزایش تقسیمات سلولی در

¹ Yagmur and Kaydan

² Jisha

نصراصفهانی و محمدیان: تأثیر هیدروپرایمینگ بر شاخص‌های جوانه‌زنی و رشد گیاه...

جدول ۱- تجزیه واریانس تأثیر دما و زمان هیدروپرایمینگ بر شاخص‌های مختلف جوانه‌زنی (اهواز، ساری، اصفهان، دزفول و گچساران)

CUG	T50	TI	CVG	MGT	MDG	FGP	درجه آزادی	منبع تغییر	
								میانگین مربعات	
۰/۰۶ ^{ns}	۱/۰۴ ^{ns}	۱/۷۳ **	۲/۸۱ ^{ns}	۰/۶۱ *	۱/۱ **	۱۸۹ **	۴	جمعیت (A)	
۰/۳۵ **	۵/۲۳ **	۶/۲۱ **	۲۲/۷۸ **	۳/۶۷ **	۳/۹۷ **	۱۸۹۱۵ **	۴	زمان هیدروپرایمینگ (B)	
۰/۱۷ ^{ns}	۲۴/۳۸ **	۱۵۲/۷۹ **	۹۰/۳۱ **	۱۸/۷۸ **	۹۷/۷۸ **	۸۳۴ **	۱	دما هیدروپرایمینگ (C)	
۰/۰۵۶ ^{ns}	۰/۹۱ **	۰/۶۸ *	۵/۴ **	۰/۸۵ **	۰/۴۴ **	۹۰ **	۴	A×B	
۰/۰۵۶ ^{ns}	۲/۱۳ **	۲/۱۳ ^{ns}	۸/۲۶ **	۱/۳۰ **	۰/۳۹ ^{ns}	۴۳ *	۱۶	A×C	
۰/۰۶۶ ^{ns}	۱/۰۶ **	۱۸/۷۴ **	۶/۳۷ *	۱/۲۲ **	۱۱/۹۹ **	۲۴۹۰ **	۴	B×C	
۰/۰۱۳ ^{ns}	۰/۸۹ ^{ns}	۰/۴۲ ^{ns}	۳/۲۲ ^{ns}	۰/۵۷ **	۰/۲۷ ^{ns}	۴۱ **	۱۶	A×B×C	
۰/۰۵۴	۰/۵۱	۰/۲۸	۱/۹۹	۰/۲۴	۰/۱۸	۱۵	۸۸	خطای آزمایش	
۰/۷۵	۰/۱۶	۰/۲۱	۰/۱۳	۰/۱۱	۰/۲۱	۲	ضریب تغییرات (%)		

** معنی داری در سطح یک درصد، * معنی دار در سطح ۵ درصد؛ ns غیرمعنی دار

FGP: درصد نهایی جوانه‌زنی؛ MDG: میانگین روزانه جوانه‌زنی؛ MGT: میانگین زمان جوانه‌زنی؛ TI: ضریب تیمسون؛ T₅₀: زمان لازم برای رسیدن به ۵۰ درصد جوانه‌زنی؛ CVG: ضریب یکنواختی جوانه‌زنی؛ CUG: ضریب تغییرات (%)

جدول ۲- تجزیه واریانس تأثیر دما و زمان هیدروپرایمینگ بر شاخص‌های مختلف رشد در پنج جمعیت خارمیریم (اهواز، ساری، اصفهان، دزفول و گچساران)

VI2	VII	SDW	RDW	CA	LS	LR	درجه آزادی	منبع تغییر	
								میانگین مربعات	
۰/۳۱ *	۲۰۲۲۵ **	۰/۰۳۴ **	۰/۰۰۳۷ ^{ns}	۰/۰۰۹ **	۰/۸۰ ^{ns}	۲/۳۲ **	۴	جمعیت (A)	
۲/۱۰ **	۱۲۲۸۴۷ **	۰/۰۶۹ **	۰/۰۱۰ **	۰/۰۵۵ **	۱/۳۶ **	۵/۵۷ **	۴	زمان هیدروپرایمینگ	
۵۰/۸۴ **	۵۹۷۸۸۵۸۱ **	۰/۱۰۲ **	۰/۰۱۶ **	۰/۰۳۷ **	۳/۰۰ **	۱۵۳/۱۳ **	۱	دما هیدروپرایمینگ	
۰/۴۹ **	۱۰۷۸۸ **	۰/۰۴۰ **	۰/۰۰۵ **	۰/۰۰۴ **	۰/۱۹ **	۱/۲۲ **	۴	A×B	
۰/۱۴ **	۱۷۷۵۰ **	۰/۰۷۳ **	۰/۰۰۱ ^{ns}	۰/۰۰۹ **	۰/۱۵ ^{ns}	۲/۱۸ **	۱۶	A×C	
۵/۶۸ **	۲۴۲۴۶۷ **	۰/۰۷۱ **	۰/۰۱۵ **	۰/۰۴۴ *	۱/۸۱ **	۲/۸۷ **	۴	B×C	
۰/۶۴ **	۲۱۵۰۴ **	۰/۰۸۲ **	۰/۰۰۴ **	۰/۰۰۳ **	۰/۱۶ *	۱/۳۱ **	۱۶	A×B×C	
۰/۰۹	۳۳۳۷	۰/۰۰۷	۱/۶۶	۰/۰۰۲	۰/۰۸	۰/۱۹	۸۸	خطای آزمایش	
۰/۲۵	۳۱	۱/۴۴	۱/۵۸	۰/۲۶	۰/۲۲	۰/۱۶	ضریب تغییرات		

** معنی دار در سطح یک درصد، * معنی دار در سطح ۵ درصد؛ ns غیرمعنی دار

LR: طول ریشه‌چه، LS: طول ساقه‌چه، CA: ضریب آلومتری، RDW: وزن خشک ریشه‌چه، SDW: وزن خشک ساقه‌چه، VII1: شاخص ویگور ۱، VI2: شاخص ویگور ۲

جدول ۳ - مقایسه میانگین تأثیر دما و مدت زمان (ساعت) هیدرورپرایمینگ روی برخی شاخص‌های جوانه‌زنی در پنج جمعیت گیاه خارمردمی

FGP	MDG	MGT	CVG	TI	T50	CUG	زمان (ساعت)	دما (ساعت)	جمعیت
۸۵c-h	۶/۱c-h	۶/۲۳g-m	۱/۶c-f	۷/۶۱c-h	۵/۵۴e-k	۰/۷a	شاهد	۱۰°C	اهواز
۷۸h-k	۵/۶h-k	۶/۲۸f-m	۱/۵۹c-g	۷/۲h-k	۵/۲۷f-l	۰/۲۶c-f	۱۰		
۸۲e-j	۵/۹e-j	۶/۱۶g-m	۱/۶۲c-f	۷/۳۸e-j	۵/۷۳d-j	۰/۳۸a-f	۲۴		
۸۸b-f	۶/۲b-f	۶/۸۹b-k	۱/۴۶d-k	۷/۸۵b-f	۵/۷۳d-j	۰/۲۷c-f	۴۸		
۹۳ab	۶/۶ab	۵/۱۷l-m	۱/۹۳ab	۸/۳۳ab	۴/۲۶kl	۰/۳c-f	۷۲		
۶۵l	۴/۶l	۶/۵۱d-k	۱/۵۳c-i	۵/۸۳l	۵/۵۱e-k	۰/۳۵b-f	۱۰		
۷۳k	۵/۲k	۷/۳۳a-h	۱/۳۶e-k	۶/۵k	۶/۱۲c-i	۰/۱۹ef	۲۴		
۵۳no	۷/۸no	۷/۴۹a-f	۱/۳۴f-k	۴/۷۶no	۶/۵a-f	۰/۲۷c-f	۴۸		
۴۹o	۳/۵o	۷/۶۱a-e	۱/۳۱g-k	۴/۴o	۶/۷۵a-e	۰/۲۶c-f	۷۲		
۷۵i-k	۵/۵i-k	۶/۳۷f-l	۱/۵۸c-h	۶/۹i-k	۵/۸۷d-j	۰/۶۸ab	شاهد		
۹۲a-c	۶/۵a-c	۶/۵۵d-k	۱/۵۴c-i	۸/۲۱a-c	۵/۳۳f-l	۰/۱۵f	۱۰	۱۰°C	ساری
۹۲a-c	۶/۵a-c	۶/۹b-h	۱/۴۴d-k	۸/۲۱a-c	۶/۱۶c-i	۰/۱۹ef	۲۴		
۹۰a-d	۶/۴a-d	۶/۸۱b-k	۱/۴۶c-k	۸/۰۹a-d	۵/۸۲d-j	۰/۱۱f	۴۸		
۹۳ab	۶/۶ab	۵/۱m	۱/۹۷a	۸/۳۳ab	۴/۰۹l	۰/۲۸c-f	۷۲		
۸۵c-h	۶/۱c-h	۶/۲۷f-m	۱/۵۹c-g	۷/۶۱c-h	۵/۲۵f-l	۰/۳۵b-f	۱۰		
۷۶jk	۵/۴jk	۸ab	۱/۲۶j-k	۶/۷۸jk	۷/۴۶ab	۰/۱۷ef	۲۴		
۵۸mn	۴/۱mn	۷/۹۲a-c	۱/۲۶j-k	۵/۲۳mn	۷/۲۴a-c	۰/۳c-f	۴۸		
۶۱lm	۴/۳lm	۶/۲۵h-m	۱/۶۲c-e	۵/۴۷lm	۵/۶۶e-j	۰/۱۸ef	۷۲		
۸·g-k	۵/۷g-k	۷/۱۵b-i	۱/۴e-k	۷/۱۴g-k	۶/۴۷a-g	۰/۳۱c-f	شاهد		
۹۸b-e	۶/۳b-e	۶/۴۴d-k	۱/۵۵c-h	۷/۹۷b-e	۵/۴۳e-k	۰/۳۷b-f	۱۰		
۹۲a-c	۶/۵a-c	۶/۳۷f-l	۱/۵۸c-h	۸/۲۱a-c	۵/۵۵e-k	۰/۳c-f	۲۴	۱۰°C	اصفهان
۸۶b-g	۳/۴n	۶/۲۸f-m	۱/۶c-f	۷/۷۲b-g	۵/۰۴kl	۰/۱۶ef	۴۸		
۸۶b-g	۶/۱b-g	۵/۹i-m	۱/۷c-e	۷/۷۳b-g	۴/۶۷j-l	۰/۱۷ef	۷۲		
۷۶jk	۵/۴jk	۷/۱۸a-h	۱/۳۹k	۶/۷۸jk	۶/۳۳b-h	۰/۳۱c-f	۱۰		
۶۶l	۴/۷l	۸/۴a	۱/۱e-k	۵/۹l	۷/۶۵a	۰/۱۹ef	۲۴		
۴۸o	۳/۴o	۷/۳۷a-g	۱/۳۵f-k	۴/۲۸o	۷/۲۵a-c	۰/۱۹ef	۴۸		
۴۹o	۳/۵o	۷/۲۹a-h	۱/۳۸e-k	۴/۴o	۶/۰۸c-i	۰/۲۱۸c-f	۷۲		
۸۲je-	۵/۹j-e	۶/۳۸e-k	۱/۵۶c-h	۷/۳۸j-e	۵/۷۲d-j	۰/۵۵a-d	شاهد		
۸۶b-g	۶/۱b-g	۶/۴۱e-k	۱/۵۶c-h	۷/۷۳b-g	۵/۵e-k	۰/۳۲c-f	۱۰		
۸۲e-j	۵/۹e-j	۶/۸۶b-k	۱/۴۶d-k	۷/۳۸e-j	۶/۰۹c-i	۰/۲۵c-f	۲۴		
۹۳ab	۶/۶ab	۵/۱۸j-m	۱/۷c-e	۸/۳۳ab	۴/۹۶i-l	۰/۲۷c-f	۴۸	۱۰°C	در فول
۹۰a-d	۶/۴a-d	۶/۰۸h-m	۱/۶۵c-e	۸/۰۹a-d	۵/۱۴g-l	۰/۱۷ef	۷۲		
۸۸b-f	۶/۲b-f	۶/۶۱d-k	۱/۵۱c-j	۷/۸۵b-f	۵/۵e-k	۰/۲۹c-f	۱۰		
۷۶jk	۵/۴jk	۷/۶۶a-e	۱/۳۱g-k	۶/۷۸jk	۶/۴۷a-g	۰/۲۱d-f	۲۴		
۵۸mn	۴lm	۷/۱۹b-h	۱/۳۹k	۵/۱۱mn	۶/۶۹a-e	۰/۳۸a-f	۴۸		
۷۸p	۲/۷o	۶/۸۱b-k	۱/۵۱c-j	۳/۴۵p	۵/۸۶d-j	۰/۲۲c-f	۷۲		
۸۱f-j	۵/۸f-j	۶/۴۸d-k	۱/۵۴c-i	۷/۲۶f-j	۵/۷۹d-j	۰/۵۲a-e	شاهد		
۸۱fj	۵/۸f-j	۶/۱۵c-k	۱/۴۹c-j	۷/۲۶f-j	۵/۸۶d-j	۰/۵۶a-c	۱۰		
۸·g-k	۵/۷g-k	۷/۲۹a-h	۱/۳۷e-k	۷/۱۴g-k	۶/۳۹a-g	۰/۳۹a-e	۲۴		
۸۴d-i	۶d-i	۶/۳۶f-l	۱/۵۹c-g	۷/۵d-i	۵/۱۳g-l	۰/۱۹ef	۴۸		
۹۷a	۶/۹a	۶/۵۳d-k	۱/۵۴c-i	۸/۶۹a	۶/۸a-e	۰/۳۳c-e	۷۲	۱۰°C	گچساران
۸·g-k	۵/۷g-k	۷/۱b-j	۱/۴۲d-k	۷/۱۴g-k	۶/۱۳c-i	۰/۱۸ef	۱۰		
۶·l	۴/۷l	۷/۹ab	۱/۲۶i-k	۵/۹l	۷/۰۴a-d	۰/۲۶c-e	۲۴		
۴۰o	۳/۶n	۵/۹k-m	۱/۷a-c	۴/۴o	۴/۵۶j-l	۰/۳۵b-f	۴۸		
۴۶o	۳/۳n	۶/۱۶g-m	۱/۶۲c-e	۴/۱۶o	۵/۰۲k-l	۰/۳۹a-e	۷۲		

FGP: درصد جوانه‌زنی نهایی، MDG: میانگین روزانه جوانه‌زنی، MGT: میانگین زمان جوانه‌زنی، CVG: ضریب سرعت جوانه‌زنی، TI: ضریب تیمسون، T₅₀: زمان لازم برای رسیدن به ۵۰٪ درصد جوانه‌زنی، CUG: ضریب یکنواختی جوانه‌زنی.
در هر ستون میانگین‌های دارای حروف مشابه بر اساس آزمون چند دامنه‌ای دارای تفاوت معنی دار (سطح احتمال ۰.۵٪) نمی‌باشند.

نصراصفهانی و محمدیان: تأثیر هیدروپرایمینگ بر شاخص‌های جوانه‌زنی و رشد گیاه...

جدول ۴- مقایسه میانگین تأثیر دما و مدت زمان هیدروپرایمینگ روی پارامترهای رشد گیاهچه در پنج جمعیت گیاه خارمیریم

جمعیت	دماهی هیدروپرایمینگ	زمان (ساعت)	شاخص ۲ و یکور	وزن خشک ریشه (g)	ضریب آلومتری ساقه	طول ساقه (cm)	طول ریشه (cm)
اهواز	۱۰°C	شاهد	۸۶۲f-i	۰/۰۱۱۴ a-f	۰/۰۳۶۲a-i	۲/۶a-d	۷/۴۶ mn
		۱۰	۹۳۵d-f	۰/۰۱۱۵ a-f	۰/۰۳۳۹d-i	۲/۷۵ab	۹/۱۵b-g
		۲۴	۸۸۲fg	۰/۰۱۱۴ a-f	۰/۰۳۳۱e-i	۲/۰۶e-l	۸/۶ e-j
		۴۸	۹۶۰c-f	۰/۰۱۲۲ a-e	۰/۰۳۷۸a-g	۲/۱d-l	۸/۸ d-i
		۷۲	۱۱۰ab	۰/۰۱۱۴ a-f	۰/۰۳۳۲d-i	۲/۶۶a-d	۹/۱۶ b-g
		۱۰	۵۹۲l-n	۰/۰۱۲۲ ab	۰/۰۳۲۸d-k	۱/۸۱j-m	۷/۲۶ n
		۲۴	۷۴۹i-k	۰/۰۱۱۶ a-f	۰/۰۳۲۸a-f	۱/۵lm	۷/۱ n
		۴۸	۳۷۲q	۰/۰۱۱۷ e-h	۰/۰۳۶a-i	۱/۴flm	۵/۴ o
		۷۲	۴۹۱n-p	۰/۰۱۱۴ a-f	۰/۰۳۳a-e	۴/۴۸ah	۹/۱۶b-g
		شاهد	۷۶۴h-k	۰/۰۱۰۱ d-h	۰/۰۳۷a-h	۲/۷۷a-c	۷/۱۶ n
ساری	۲۵°C	۱۰	۱۱۰ab-d	۰/۰۱۱۱a-f	۰/۰۳۶۳a-i	۲f-l	۹/۳۶ a-e
		۲۴	۱۰۳b-d	۰/۰۱۱۱a-f	۰/۰۳۲۱hi	۲/۵۵a-g	۸/۶۳ e-j
		۴۸	۹۵۶c-f	۰/۰۱۲۲a-e	۰/۰۳۶۱a-i	۱/۹۳h-m	۸/۶۲ e-j
		۷۲	۱۰۳b-d	۰/۰۱۱۷a-f	۰/۰۳۲۲g-i	۲/۱۳d-k	۸/۶۶d-i
		۱۰	۸۱۳g-j	۰/۰۱۱۱ a-f	۰/۰۳۴h-o	۱/۸۱i-m	۷/۶۶k-n
		۲۴	۷۱۳jk	۰/۰۱۱۱ a-f	۰/۰۳۹d-i	۱/۵۱lm	۷/۸۲j-n
		۴۸	۴۶۳۰-q	۰/۰۱۱۱a-e	۰/۰۳۸a-d	۱/۸۱j-m	۶/۱۱ o
		۷۲	۵۱۴no	۰/۰۱۱۵a-f	۰/۰۴۰۸a	۲/۲۱b-k	۶/۱۷ o
		شاهد	۸۲۲g-i	۰/۰۱۲۵a-d	۰/۰۳۹۵a-c	۲/۷۷ab	۷/۵۱ l-n
		۱۰	۱۰۱۳b-e	۰/۰۱۰۸ a-f	۰/۰۳۶۳a-i	۲/۱۱ d-k	۹/۲۳ a-f
اصفهان	۱۰°C	۲۴	۴/۵۷ab	۰/۰۱۲۲a-f	۰/۰۳۷۴a-h	۲/۸۹c-l	۸/۸۷d-i
		۴۸	۹۵۰c-f	۰/۰۱۲۴a-d	۰/۰۳۵a-i	۱/۹۶g-l	۸/۸۵ d-i
		۷۲	۱۰۰۹b-e	۰/۰۱۰۴c-f	۰/۰۳۴ab-i	۲/۵۶a-f	۹/۰۹ b-h
		۱۰	۳/۸۸c-g	۰/۰۱۲۱a-e	۰/۰۳۴b-m	۱/۷۷j-m	۵/۷۷ o
		۲۴	۵۷۱mn	۰/۰۱۲۱a-e	۰/۰۳۷a-h	۱/۹۷d-j	۵/۹۴ o
		۴۸	۵۰۵no	۰/۰۱۱۲c-i	۰/۰۳۴c-h	۱/۹۴k-n	۶/۱ o
		۷۲	۳۸۹pq	۰/۰۱۱a-e	۰/۰۳۹ab	۲f-l	۶/۲۷ o
		۷۲	۴۴۷۰-q	۰/۰۱۰۴c-f	۰/۰۴۸ab	۲/۷۹a	۸/۳۴ g-k
		شاهد	۹۰۸e-g	۰/۰۱۰۷b-f	۰/۰۳۸۲a-e	۲/۶۱a-c	۸/۲۶ n-l
		۱۰	۹۰۴e-g	۰/۰۱۱۱a-f	۰/۰۳۷۱a-h	۲/۱۶c-k	۹/۰۳ c-h
دزفول	۲۵°C	۲۴	۴/۳۹a-c	۰/۰۱۱۴a-f	۰/۰۳۳d-i	۲/۰۶e-l	۹/۲۸ a-e
		۴۸	۱۰۵abc	۰/۰۱۲۲a-e	۰/۰۳۴ab-i	۱/۹۶g-l	۹/۰۹ b-h
		۷۲	۴/۵۸ab	۰/۰۱۰۲c-f	۰/۰۳۴b-i	۲/۵۶a-f	۷/۴mn
		۱۰	۳/۷۷d-h	۰/۰۱۲۴a-e	۰/۰۳۷c-i	۱/۷۷j-m	۷/۱ n
		۲۴	۱۰۰۹f-h	۰/۰۱۱۲v-b-i	۰/۰۳۴c-m	۱/۶۴k-n	۶/۲ o
		۴۸	۳۸۹pq	۰/۰۱۱a-e	۰/۰۳۹ab	۲f-l	۸/۱۴ l-m
		۷۲	۴۴۷۰-q	۰/۰۱۰۴c-f	۰/۰۴۸ab	۲/۷۹a	۸/۷۷ d-i
		شاهد	۹۱۰e-g	۰/۰۱۰۷b-f	۰/۰۳۶۳a-i	۲/۷۸f-n	۸/۳۹ f-k
		۱۰	۸۸۵f-i	۰/۰۱۰۴c-f	۰/۰۳۷۷a-g	۲/۱۲d-k	۹/۷۷a-c
		۲۴	۳/۹۲c-g	۰/۰۱۲۸a-c	۰/۰۳۶۹a-h	۲/۱d-k	۱۰ a
گچساران	۱۰°C	۴۸	۱۰۱۵b-e	۰/۰۱۳۴a	۰/۰۳۶۸a-i	۰/۰۴۰۸a	۹/۸۹ ab
		۷۲	۴/۱۴a-e	۰/۰۱۱۳a-f	۰/۰۳۷1a-h	۰/۲m-o	۷/۱۱ n
		۱۰	۳/۷۷c-h	۰/۰۱۲۷a-d	۰/۰۳۴b-i	۰/۱۹۲no	۷/۰۸ n
		۲۴	۶۶۹k-m	۰/۰۱۲۹h-o	۰/۰۳۴v-b-i	۰/۲۱۲l-o	۷/۰۵ n
		۴۸	۲/۶j-l	۰/۰۱۱۷a-f	۰/۰۳۴c-i	۰/۲۸۳e-m	۵/۰۵ o
		۷۲	۴/۸۵m	۰/۰۱۰۵j	۰/۰۳۱۲c-h	۰/۴۸a	۸/۰۵ g-k
		شاهد	۹۱۰e-g	۰/۰۱۰۷b-f	۰/۰۳۶۳a-i	۰/۲۷۸f-n	۸/۳۹ f-k
		۱۰	۸۸۵f-i	۰/۰۱۰۴c-f	۰/۰۳۷۷a-g	۰/۲۵۲g-o	۹/۷۷a-c
		۲۴	۳/۹۲c-g	۰/۰۱۲۸a-c	۰/۰۳۶۹a-h	۰/۲۱۶j-o	۱۰ a
		۴۸	۱۱۸۸a	۰/۰۱۳۴a	۰/۰۳۶۸a-i	۰/۲m-o	۹/۸۹ ab
		۷۲	۴/۷۱a	۰/۰۱۱۲v-b-i	۰/۰۳۴b-i	۰/۱۹۲no	۷/۱۱ n
		۱۰	۶۷۹۸kl	۰/۰۱۲۷a-d	۰/۰۳۴b-i	۰/۲۱۲l-o	۷/۰۸ n
		۲۴	۵۷۲mn	۰/۰۱۲۹h-o	۰/۰۳۴c-i	۰/۲۸۳e-m	۷/۰۵ n
		۴۸	۴/۸۵k-l	۰/۰۱۲۸a-c	۰/۰۳۴b-i	۰/۹۸f-l	۵/۰۵ o
		۷۲	۳۸۱q	۰/۰۱۲۵a-d	۰/۰۴۰۸a	۰/۴۸a	۸/۰۵ g-k

در هر ستون میانگین‌های دارای حروف مشابه بر اساس آزمون چند دامنه دانکن دارای تفاوت معنی‌دار (سطح احتمال ۰/۵) نمی‌باشند

درجه سانتی‌گراد به میزان معنی‌داری کاهش نشان داد. به علاوه، مقایسه پاسخ شاخص‌های جوانهزنی و رشد به دوره‌های مختلف هیدروپرایمینگ در پنج جمعیت مورد بررسی نشان داد که بهترین دوره هیدروپرایمینگ برای جمعیت‌های اهواز و گچساران ۷۲ ساعت، برای ساری و دزفول ۴۸ و ۷۲ ساعت و برای اصفهان ۱۰ و ۲۴ ساعت می‌باشد؛ بنابراین، هیدروپرایمینگ شاخص‌های جوانهزنی و شاخص بنیه گیاهچه را در بذر خارمریم بهبود بخشد ولی تأثیر هیدروپرایمینگ در جمعیت‌های مختلف خارمریم به شرایط پرایمینگ (دما و دوره) وابسته بود و به این ترتیب، برای موفقیت در هیدروپرایمینگ تعیین دما و دوره مناسب برای هر جمعیت خارمریم الزامی می‌باشد.

در جمعیت‌های اهواز، اصفهان و دزفول، تیمارهای هیدروپرایمینگ در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد روی شاخص بنیه گیاهچه ۲ تأثیر معنی‌داری نداشت ولی در تیمارهای ۱۰ و ۴۸ ساعت هیدروپرایمینگ جمعیت ساری و ۷۲ ساعت هیدروپرایمینگ جمعیت گچساران، این شاخص افزایش معنی‌دار را در مقایسه با شاهد نشان داد (جدول ۴).

نتیجه‌گیری

به طور کلی نتایج این مطالعه نشان داد که در پنج جمعیت مورد بررسی، شاخص‌های جوانهزنی و رشد در بذرهای هیدروپرایم شده در دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد به میزان قابل ملاحظه‌ای افزایش پیدا کرد در حالی که این شاخص‌ها در بذرهای هیدروپرایم شده در دمای ۲۵

منابع

فلاح حسینی، ح.، همتی مقدم، ا.ر. و علوبیان، س.م. ۱۳۸۳. مروری بر گیاه دارویی خارمریم. گیاهان دارویی، ۱۱(۳): ۲۴-۱۴.

Adebisi, M.A., akintoye, S.O., Kehinde, T.O., and Adekunle, M.F. 2011. Seed priming for improved sedling emergence and vigour of cordia (*Cordia millenii*) seed. Research Journal of Seed Science, 4: 137-147.

Ashraf, M., and Foolad, M.R. 2005. Pre-sowing seed treatment a shotgun approach to improve germination, plant growth, and crop yield under saline and non-saline conditions. Advances in Agronomy, 88: 223–271.

Bassel, G.W., Fung, P., Chow, T.F.F., Foong, J.A., Provart, N.J., and Cutler, S.R. 2008. Elucidating the germination transcriptional program using small molecules. Plant physiology, 147(1): 143-155.

Bijanzadeh, E., Nosrati, K., and Egan, T. 2010. Influence of seed priming techniques on germination and emergence of rapeseed (*Brassica napus* L.). Seed Science and Technology, 38(1): 242-247.

Buitink, J., Vu, B.L., Pascale, S., and Leprince, O. 2003. The re-establishment of desiccation tolerance in germinated radicles of *Medicago truncatula* gaertn seeds. Seed Science Research 13(4): 273-286.

Caseiro, R., Bennett, M.A., and Marcos-Filho, J. 2004. Comparison of three priming techniques for onion seed lots differing in initial seed quality. Seed Science and Technology, 32: 365-375.

Chen, K., and Arora, R. 2013. Priming memory invokes seed stress-tolerance. Environmental and Experimental Botany, 94: 33-45.

El-Araby, M.M., Moustafa, S.A., Ismail, A.I., and Hegazi, A.Z.A. 2006. Hormone and phenol levels during germination and osmoprimering of tomato seeds, and associated variations in protein patterns and anatomical seed features. Acta Agronomica Hungarica, 54(4): 441-458.

- El-Saidy, A.E.A., Farouk, S., and El-Ghany, H.M.A. 2011. Evaluating of different seed priming on seedling growth, yield and quality componenets in two sunflower (*Helianthus annuus* L.) cultivars. Trends in Applied Sciences Research, 6(9): 977-991.
- Farooq, M., Aziz, T., Basra, S.M.A., Cheema, M.A., and Rehman, H. 2008a. Chilling tolerance in hybrid maize induced by seed priming with salicylic acid. Journal of Agronomy and Crop Science, 194(2): 161-168.
- Farooq, M., Aziz, T., Basra, S.M.A., Wahid, A., Khaliq, A., and Cheema, M.A. 2008b. Exploring the role of calcium to improve chilling tolerance in hybrid maize. Journal of Agronomy and Crop Science, 194(5): 350-359.
- Farooq, M., Basar, S.M.A., Afzal, I., and Khaliq, A. 2006a. Optimization of hydropriming techniques for rice seed invigoration. Seed Science and Technology, 34(2): 507-512.
- Farooq, M., Basar, S.M.A., Ahmad, N., and Murtaza, G. 2009. Enhancing the performance of transplanted coarse rice by seed priming. Paddy and Water Environment, 7(1): 55-63.
- Farooq, M., Basar, S.M.A., and Hafeez, K. 2006b. Seed invigoration by osmohardening in fine and coarse rice. Seed Science and Technology, 34(1): 181-187.
- Farooq, M., Basar, S.M.A., Khalid, M., Tabassum, R., and Mehmood, T. 2006c. Nutrient homeostasis, reserves metabolism and seedling vigor as affected by seed priming in coarse rice. Botany, 84(8): 1196-1202.
- Farooq, M., Basra, S.M.A., Rehman, H., and Hussain, M. 2008c. Seed priming with polyamines improve the germination and early seedling growth in fine rice. Journal of New Seeds, 9(2): 145-155.
- Farooq, M., Basra, S.M.A., Rehman, H., and Saleem, B.A. 2008d. Seed priming enhances the performance of late sown wheat (*Triticum aestivum* L.) by improving chilling tolerance. Journal of Agronomy and Crop Science, 194(1): 55-60.
- Farooq, M., Aziz, T., ur Rehman, H., ur Rehman, A., and Cheema, S. A. 2011. Evaluating surface drying and re-drying for wheat seed priming with polyamines: effects on emergence, early seedling growth and starch metabolism. Acta physiologiae plantarum, 33(5): 1707-1713.
- Farooq, M., Wahid, A., Ahmad, N., and Asad, S.A. 2010. Comparative efficiency of surface drying and re-drying seed priming in rice: Changes in emergence, seedling growth and associated metabolic events. Paddy and Water Environment, 8(1): 15-22.
- Fessehazion, M.K. 2005. Predicting and improving seedling emergence of three vegetable crops. Ph.D thesis, University of Pretoria.
- Iqbal, M., and Ashraf, M. 2007. Seed treatment with auxins modulates growth and ion partitioning in salt-stressed wheat plants. Journal of Integrative Plant Biology, 49: 1003–1015.
- Gallardo, K., Job, C., Groot, S.P.C., Puype, M., Demol, H., Vandekerckhove, J., and Job, D. 2001. Proteomic analysis of *Arabidopsis* seed germination and priming. Plant Physiology, 126: 835-848.
- Giri, G.S., and Schillinger, W.F. 2003. Seed priming winter wheat for germination, emergence and yield. Crop Science, 43(6): 2135-2141.
- Hampton, J.G. 2002. What is seed quality. Seed Science and Technology, 30(1): 1-10.
- Jisha, K.C., Vijayakumari, K., and Puthur, J.T. 2013. Seed priming for abiotic stress tolerance: An review. Acta Physiologia Plantarum, 35(5): 1381-1396.
- Karkanisa, A., Bilalis, D., and Efthimiadouc, A. 2011. Cultivation of milk thistle (*Silybum marianum* L. Gaertn.), a medicinal weed. Industrial Crops and Products, 34(1): 825-830.

- Kaya, M.D., Okcu, G., Atak, M., Cikili, Y., and Kolsarici O. 2006. Seed treatments to overcome salt and drought stress during germination in sunflower (*Helianthus abbuus* L.). European Journal of Agronomy, 24(4): 291-295.
- Korkmaz, A., and Korkmaz, Y. 2009. Promotion by 5-aminolevulenic acid of pepper seed germination and seedling emergence under low-temperature stress. Scientia Horticulturae, 119(2): 98-102.
- Nakaune, M., Hanada, A., Yin, Y.G., Matsukura, C., Yamaguchi, S., and Ezura, H. 2012. Molecular and physiological dissection of enhanced seed germination using short-term low-concentration salt seed priming in tomato. Plant Physiology and Biochemistry, 52: 28-37.
- Papastylianou, P.T., and Karamanos, A.J. 2012. Effect of osmoprime treatments with mannitol on cottonseed germination performance under suboptimal conditions. Seed Science and Technology, 40(2): 248-258.
- Rahimi, A. 2013. Seed priming improves the germination performance of cumin (*Cuminum syminum* L.) under temperature and water stress. Industrial Crops and Products, 42: 454-460.
- Rajjou, L., Duval, M., Gallardo, K., Catusse, J., Bally, J., Job, C., and Job, D. 2012. Seed germination and vigor. Annual Review of Plant Biology, 63: 507-533.
- Ranal, M.A., and Santana, D.G. 2006. How and why to measure the germination process?. Brazilian Journal of Botany, 29(1): 1-11.
- Rithichai, P., Sampantharat, P., and Jirakiattikul, Y. 2009. Coriander (*Coriandrum sativum* L.) seed quality as affected by accelerated aging and subsequent hydropriming. Asian Journal of Food and Agro-Industry, 217-221.
- Srivastava, A.K., Lokhande, V.H., Patade, V.Y., Suprasanna, P., Sjahril, R., and Dsouza, S.F. 2010. Comparative evaluation of hydro-, chemo-, and hormonal priming methods for imparting salt and peg stress tolerance in Indian mustard (*Brassica juncea* L.). Acta Physiologiae Plantarum, 32(6): 1135-1144.
- Subramaniam, S., Vaughn, K., Carrier, D., and Clausen, E.C. 2008. Pretreatment of milk thistle seed to increase the silymarin yield: an alternative to petroleum ether defatting. Bioresource Technology, 99(7): 2501-2506.
- Sung, Y., Cantliffe, D.J., Nagata, R.T., and Nascimento, W.M. 2008. Structural changes in lettuce seed during germination at high temperature altered by genotype, seed maturation temperature, and seed priming. Journal of the American Society for Horticultural Science, 133(2): 300-311.
- Tiryaki, I., Kizilimsek, M., and Kaplan, M. 2009. Rapid and enhanced germination at low temperature of alfalfa and white clover seeds following osmotic priming. TG: Tropical Grasslands, 43(3): 171-177.
- Wahid, A., Saher, S., Perveen, M., Gelani, S., Basar, S.M.A., and Farooq, M. 2008. Seed pretreatment with hydrogen peroxide improves heat tolerance in maize at germination and seedling growth stages. Seed Science and Technology, 36(3): 633-645.
- Yadav, P.V., Kumari, M., and Ahmed, Z. 2011. Seed priming mediated germination improvement and tolerance subsequent exposure to cold and salt stress in capsicum. Research Journal of Seed Science, 4: 125-136.
- Yagmur, M., and Kaydan, D. 2008. Alleviation of osmotic strength of water and salt in germination and seedling growth of triticale with seed priming treatments. African Journal of Biotechnology, 7(13): 2156-2162.
- Zhuo, J., Wang, W., Lu, Y., Sen, W., and Wang, X. 2009. Osmoprime-regulated changes of plasma membrane composition and function were inhibited by phenylarsine oxide in soybean seeds. Journal of Integrative Plant Biology, 51: 858-867.

The Effect of Hydropriming on Germination Performance and Seedlings Growth in Milk Thistle (*Silybum marianum*) Seeds

Maryam NasrEsfahani^{*}, Sahar Mohammadiyan

Biology Department, Science Faculty, Lorestan University, Lorestan, Iran

^{*}Corresponding author, E-mail address: esfahani.m@lu.ac.ir

(Received: 06.07.2015 ; Accepted: 26.01.2016)

Abstract

Efficient seed germination and rapid and uniform seedling emergence are important in commercial agriculture. Therefore, the use of strategies to improve germination and seedling establishment is necessary for increasing productivity. Hydropriming has been suggested as a simple pre-germination strategy to improve seed performance. In this study, the effects of different durations of hydropriming (10, 24, 48 and 72 hours) at different temperatures (10 and 25 °C) compared to unprimed seeds on the vigor and germination performance of five milk thistle accessions (Ahvaz, Sari, Esfahan, Dezfol and Gachsaran) were evaluated. An experiment was conducted as a factorial experiment based on a completely randomized design with three replications. Germination performance was evaluated by final germination percentage, mean daily germination, mean germination time, coefficient of velocity of germination, Timson's index, time to reach 50% the final germination percentage, germination value, coefficient of uniformity of germination, length and dry weight of seedlings and vigor index. The results show that germination capacity, germination rate and seedling vigor indexes increase significantly in hydroprimed seeds at temperature of 10°C, whereas decrease in hydroprimed seeds at temperature of 25°C. Our results also show that the efficacy of hydropriming on seedling emergence and vigor traits depends on the priming duration and temperature. Hydropriming at 10°C indicated the most effective on germination indicators and seedling vigor when compared to unprimed seeds. In addition, the comparison of germination and growth indicators in different durations of hydropriming in five milk thistle accessions indicated that the best duration of hydropriming for Ahvaz and Gajsaran is 72h, for Sari and Dezfol is 48 and 72h and for Esfahan is 10 and 24h. Therefor, the effect of hydropriming on germination performance and seedling vigor depends on plant association and hydropriming time and therefore, the selection of the best condition for hydropriming will improve the seed germinability and vigor.

Keywords: *Seed vigor, Priming, Coefficient of uniformity of germination, Coefficient of velocity of germination*