

بررسی تأثیر پرایمینگ بذر روی ویژگی‌های جوانه‌زنی گندم  
(*Triticum aestivum* L.) رقم میلان

\*مهرداد قاسمی لمراسکی

دانشجوی دکتری گروه زراعت، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم تحقیقات تهران، تهران

تاریخ دریافت: ۹۱/۶/۱۰ تاریخ پذیرش: ۹۲/۶/۲۱

چکیده

به منظور بررسی اثرات پرایمینگ اسمزی بر جوانه‌زنی بذر گندم رقم میلان، آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در آزمایشگاه دانشکده کشاورزی، دانشگاه آزاد اسلامی قائم‌شهر در سال ۱۳۸۸ اجرا گردید. تیمارها شامل پرایمینگ بذر با محلول‌های پلی‌اتیلن گلیکول (PEG<sub>6000</sub>) با غلظت‌های ۵ و ۱۰ درصد، نترات پتاسیم (KNO<sub>3</sub>) با غلظت‌های ۱ و ۲ درصد، کلرید پتاسیم (KCl) با غلظت‌های ۲ و ۴ درصد، شاهد (بدون پرایمینگ) مدت زمان‌های ۱۵، ۳۰ و ۴۵ ساعت بودند. صفات اندازه‌گیری شده شامل طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه، سرعت و درصد جوانه‌زنی، وزن خشک ریشه‌چه و ساقه‌چه، نسبت وزن خشک ریشه‌چه به ساقه‌چه، نسبت طولی ریشه‌چه به ساقه‌چه و تعداد گیاهچه عادی بودند. نتایج مقایسه میانگین‌های اثرات ساده نشان داد که بیشترین درصد جوانه‌زنی در تیمار PEG 10% (۹۸ درصد) در طی زمان ۴۵ ساعت و بیشترین طول ساقه‌چه و ریشه‌چه در طی زمان ۴۵ ساعت به ترتیب برابر با ۱۲/۱۱، ۵۳/۲۵ و ۱۳/۳۱ میلی‌متر مشاهده شد. بیشترین و کمترین سرعت جوانه‌زنی در تیمار PEG 10% و 1% KNO<sub>3</sub> در طی مدت زمان ۴۵ ساعت به ترتیب برابر با ۳۲/۸۵ و ۲۰/۱۵ بذر در روز حاصل گردید. و همچنین اثرات متقابل دو عاملی نشان داد که تنها طول ساقه‌چه از نظر آماری با هم تفاوت معنی‌داری را نشان داد.

واژگان کلیدی: پرایمینگ، سرعت، درصد جوانه‌زنی و گندم

مقدمه

جوانه‌زنی اولین مرحله نمو گیاه است که از مراحل مهم و حساس در چرخه زندگی گیاهان بوده و یک فرایند کلیدی در سبز شدن گیاهچه می‌باشد. این مرحله از رشد به شدت تحت تأثیر عوامل محیطی بویژه دما و رطوبت خاک قرار می‌گیرد (Najafi et al., 2009). جوانه‌زنی غیرهمزمان و کند، یکی از صفات نامطلوب بذر گیاهان زراعی می‌باشد. از راهکارهایی که محققین برای بهبود و یکنواختی جوانه‌زنی و سرعت سبز شدن پیشنهاد می‌کنند پرایمینگ بذر می‌باشد. پرایمینگ به تعدادی از روش‌های مختلف بهبود دهنده بذور اطلاق می‌شود که در تمامی آنها آبدهی کنترل شده بذر اعمال

\*مسئول مکاتبه: mehr.lemrasky97@yahoo.com

می‌شود (Farooq et al., 2006). هدف کلی پرایمینگ بذر، آبدهی جزئی آن می‌باشد به طوری که بذور مرحله اول (جذب فیزیکی آب) و دوم (شروع فرآیندهای بیوشیمیایی و هیدرولیز قندها) جوانه‌زنی را پشت سر گذاشته ولی از ورود به مرحله سوم جوانه‌زنی (مصرف قند توسط جنین و رشد ریشه چه) باز می‌ماند (Bradford, 1995). روش‌های متفاوتی برای عمل پرایمینگ وجود دارد که عمده‌ترین آنها هیدروپرایمینگ، ماتریک پرایمینگ و اسموپرایمینگ می‌باشد. در روش اسموپرایمینگ از نمک‌هایی مانند  $K_3PO_4$ ,  $KCl$ ,  $KNO_3$  به صورت محلول استفاده می‌شود (Farooq et al., 2005). اسموپرایمینگ نوع خاصی از آماده‌سازی پیش از کاشت بذور می‌باشد که از طریق خواباندن بذور در محلول‌هایی با پتانسیل اسمزی پایین حاوی مواد شیمیایی مختلف مانند پلی اتیلن گلیکول (PEG)، مانیتول، کودهای شیمیایی (نظیر اوره) و... صورت می‌گیرد (Ashraf and Foolad, 2005). اثرات مفید یون پتاسیم در تیمار اسموپرایمینگ، ورود پتاسیم به درون سلول و فعال‌سازی برخی آنزیم‌هایی که در جوانه‌زنی نقش مهمی به عهده دارند، می‌باشد (Basra et al., 1988). گزارش‌های مختلف حاکی از آن است که پرایمینگ باعث افزایش درصد، سرعت و یکنواختی جوانه‌زنی و سبز شدن بذر می‌گردد (Demir Kaya et al., 2006; Murungu et al., 2003).

گزارش‌های متعددی مبنی بر تاثیر مثبت پرایمینگ بر جوانه‌زنی و سبز شدن در گیاهان مختلف وجود دارد (Demir kaya et al., 2006). Kaur et al., (2006) اظهار نمودند فعالیت مخزن در گیاهان نخود حاصله از بذور هیدروپرایمینگ شده در مقایسه با شاهد بالاتر بود که این امر از طریق بالاتر بودن فعالیت آنزیم‌های درگیر در متابولیسم ساکارز نظیر ساکارز سینتاز، اینورتازها و ساکارز فسفات سینتاز مشخص گردید که در نهایت افزایش وزن هزاردانه و عملکرد را به دنبال داشت. همچنین اسموپرایمینگ با پلی اتیلن گلیکول می‌تواند جوانه‌زنی و ظهور گیاهچه گندم را تحت تنش شوری بهبود بخشد (Ghiyasi et al., 2008). در رابطه با اثر تیمارهای آماده‌سازی، Basra et al., (2006) گزارش دادند که بکارگیری تیمار اسموپرایمینگ برنج به مدت ۴۸ ساعت موجب افزایش درصد و سرعت جوانه‌زنی، ظهور یکنواخت و بهبود وضعیت رشد گیاهچه گردید. اسموپرایمینگ بذور ذرت با استفاده از پلی اتیلن گلیکول و نترات پتاسیم باعث تسریع جوانه‌زنی در دمای پایین ۱۰ درجه سانتی‌گراد گردید (Basra et al., 1989). پرایمینگ بذرها باعث بهبود در سرعت جوانه‌زنی و یکنواختی جوانه‌زنی و کاهش حساسیت بذرها به عوامل محیطی می‌گردد. استقرار سریع‌تر، بنیه بالا، توسعه سریع‌تر، گل‌دهی زودتر و عملکرد بالاتر از پی آمدهای پرایمینگ بذرها می‌باشد (Hafez et al., 2007). در آزمایش دیگری قرار دادن بذور ذرت به مدت ۱۶ ساعت در کلرید پتاسیم ۲/۵ درصد باعث کاهش طول کلئوپتیل و ریشه‌چه گردید، در حالی که تیمار بذور با محلول جیبرلیک اسید به مدت ۳۰ دقیقه موجب بهبود جوانه‌زنی و ظهور گیاهچه شد، حال آنکه تأثیری بر عملکرد دانه نداشت (Subedi and Ma, 2005). با توجه به بررسی‌های انجام شده چنانچه بتوان با روش پرایمینگ، جوانه‌زنی بذر را در شرایط مزرعه بهبود بخشید، می‌توان باعث افزایش قدرت اولیه بذور، افزایش درصد و سرعت سبز شدن بذر و در نهایت افزایش عملکرد شد. بنا براین تحقیق حاضر در راستای استفاده از تکنولوژی آماده‌سازی بذر برای افزایش مقاومت به تنش‌های محیطی و به‌منظور بررسی تأثیر اسموپرایمینگ بذور بر شاخص‌های جوانه‌زنی و رشد گیاهچه‌های اولیه گیاه گندم اجرا گردید.

## مواد و روش‌ها

به منظور بررسی اثرات اسموپرایمینگ بر جوانه‌زنی بذر گندم رقم میلان، آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در آزمایشگاه دانشکده کشاورزی دانشگاه آزاد اسلامی واحد قائم شهر در سال ۱۳۸۸ اجرا گردید. تیمارها شامل سه مدت زمان ۱۵، ۳۰ و ۴۵ ساعت و هفت محلول اسمزی شامل پلی اتیلن گلیکول (PEG) با غلظت‌های ۵ و ۱۰ درصد، نترات پتاسیم ( $KNO_3$ ) با غلظت‌های ۱ و ۲ درصد، کلرید پتاسیم (KCl) با غلظت‌های ۲ و ۴ درصد و شاهد (بدون پرایمینگ) بودند. برای انجام پرایمینگ ۳۰ عدد بذر به صورت تصادفی برای هر ترکیب تیماری برداشته شد و اجرای تیمارها در دمای  $1 \pm 15$  درون ژرمیناتور صورت گرفت (Afzal et al., 2002). پس از ۲۴ ساعت این دوره‌های پرایمینگ، بذرهای پرایمینگ شده توسط آب مقطر شستشو شدند و تمامی بذرهای تا رسیدن به وزن اولیه در دمای اتاق و شرایط تاریکی خشک گردیدند. برای ارزیابی درصد و سرعت جوانه‌زنی، ۳۰ عدد بذر از هر تیمار در ظرف‌های پتری شیشه‌ای (با قطر ۹۰ میلی‌متر) روی دو لایه کاغذ صافی قرار داده شد و ۱۰ میلی‌لیتر آب مقطر به هر ظرف پتری اضافه شد و برای جوانه‌زنی به ژرمیناتور با  $2 \pm 25$  درجه سانتی‌گراد (رطوبت نسبی ۴۲ درصد و تاریکی) منتقل شدند (ISTA, 2008). ظهور ریشه‌چه به طول ۲ میلی‌متر به‌عنوان جوانه‌زنی بذر تلقی و در پایان روز هشتم بذرهای جوانه‌زده در هر تیمار شمارش شدند. در پایان جوانه‌زنی صفاتی همچون طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه (برحسب میلی‌متر)، وزن خشک ریشه‌چه و ساقه‌چه با ترازوی دقیق با دقت  $0.001$  گرم اندازه‌گیری شدند. همچنین نسبت طولی ریشه‌چه و ساقه‌چه ( $R/S$ ) نیز محاسبه شدند. برای محاسبه سرعت و درصد جوانه‌زنی از رابطه زیر استفاده شد (Maguire, 1962).

$$\text{سرعت جوانه زنی} = \frac{\text{تعداد بذور جوانه زده تا روز شمارش}}{\sum \text{تعداد روز شمارش روزهای مورد نظر پس از شروع آزمایش}} \times 100$$

$$\text{درصد جوانه زنی} = \frac{\text{تعداد بذور جوانه زده}}{\text{تعداد کل بذور}} \times 100$$

تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از نرم افزار SAS انجام شد و مقایسه میانگین‌ها نیز با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد انجام شد.

## نتایج و بحث

طول ساقه‌چه، ریشه‌چه و نسبت طولی ریشه‌چه به ساقه‌چه: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که طول ساقه‌چه از نظر آماری تحت تأثیر محلول‌های زمان، پرایمینگ و تحت اثرات متقابل پرایمینگ  $\times$  زمان در سطح احتمال یک درصد اختلاف معنی‌داری را نشان داد (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین اثرات ساده پرایمینگ بر طول ساقه‌چه گندم نشان داد که بیشترین طول ساقه‌چه مربوط به تیمارهای  $KNO_3$  و KCl بوده است. در حالی که طول ساقه‌چه مربوط به محلول PEG و شاهد در یک گروه قرار گرفتند. از نظر زمان تیماردهی بیشترین طول ساقه‌چه (۱۱/۲۵ میلی‌متر) مربوط به تیماردهی در طول مدت زمان ۴۵ ساعت بوده است و دو تیماردهی ۱۵ و ۳۰ ساعته در گروه دیگر قرار گرفتند (جدول ۲) و همچنین بیشترین طول ساقه‌چه تحت اثرات متقابل پرایمینگ و زمان مربوط به تیمار ۲٪ KCl در طی مدت زمان ۴۵ ساعت با طول ۱۳/۸۴ میلی‌متر می‌باشد (جدول ۳). نتایج نشان داد که طول ریشه‌چه تحت تأثیر زمان در سطح احتمال ۵ درصد اختلاف معنی‌داری را نشان می‌دهد (جدول ۱). مقایسه میانگین‌های اثرات ساده نشان داد

که بیشترین طول ریشه چه به ترتیب در طی مدت زمان‌های ۳۰ ساعت (۱۲/۵۳ میلی‌متر) و ۴۵ ساعته (۱۳/۳۱ میلی‌متر) حاصل شد (جدول ۲). همان‌طوری که در جدول ۱ تجزیه واریانس ملاحظه میکنیم، نسبت طول ریشه چه به ساقه چه در سطح احتمال یک درصد تحت تأثیر پرایمینگ قرار گرفت. مقایسه میانگین اثرات تیمارها نشان می‌دهد بالاترین نسبت طول ریشه چه به ساقه چه مربوط به تیمارهای PEG و شاهد می‌باشد و سایر تیمارها نیز در یک گروه قرار داشتند. جدول تجزیه واریانس نشان دهنده عدم اختلاف معنی‌دار برای نسبت طول ریشه چه به ساقه چه برای تیمارهای زمانی است (جدول ۱). طبق بررسی‌های به عمل آمده، پرایمینگ باعث بهبود مولفه‌های جوانه‌زنی در پنبه شده است (Soltani et al., 2007). این در حالی است که ما در گیاه گندم نیز شاهد این مطلب بوده‌ایم. نتیجه تحقیق اثر هیدرو و اسموپرایمینگ محققین بر نخود فرنگی نشان داد که مانتول ۴ درصد و ۲۴ ساعت تیمار بذرها با آب موجب تولید گیاهچه‌های با ریشه و ساقه بزرگتر در مقایسه با بذرها پرایمینگ نشده می‌شود. میزان فعالیت آمیلاز در ساقه گیاهچه‌های پرایمینگ شده بالاتر می‌باشد ولی پرایمینگ بر میزان آمیلاز ریشه و کوتیلون‌ها اثری ندارد (Kaur et al., 2002).

**وزن خشک ساقه چه، ریشه چه و نسبت وزن خشک ریشه چه به ساقه چه:** نتایج آزمایش (جدول ۱) نشان داد که وزن خشک ساقه چه تحت تأثیر زمان و پرایمینگ به ترتیب در سطح احتمال ۵ و یک درصد معنی‌دار شدند. مقایسه میانگین‌های اثرات ساده نشان داد که بیشترین وزن خشک ساقه چه در طی مدت زمان ۴۵ ساعت (۰/۱۱۵ گرم) حاصل شده است، همچنین بیشترین وزن خشک ساقه چه مربوط به ۲% KNO<sub>3</sub> (۰/۱۳۳ گرم) و ۴% KCl (۰/۱۲۷ گرم)، و کمترین آن مربوط به ۱۰% PEG (۰/۰۷۱ گرم) بوده است. (جدول ۲). نتایج نشان داد که محلول پرایمینگ تأثیر معنی‌داری در سطح احتمال خطای پنج درصد اختلاف آماری بر وزن خشک ریشه چه داشتند ولی زمان و اثرات متقابل دو عاملی بر وزن خشک ریشه چه بی‌تأثیر بود (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین اثرات ساده پرایمینگ بر وزن خشک ریشه چه گندم نشان داده که بیشترین و کمترین وزن خشک ریشه چه مربوط به تیمارهای ۵% PEG و ۱% KNO<sub>3</sub> به ترتیب برابر با ۰/۲۷۳ و ۰/۱۸۵ گرم حاصل شد (جدول ۲). بین منابع تغییرات نسبت وزن خشک ریشه چه به ساقه چه، تحت تأثیر پرایمینگ و اثر متقابل زمان با پرایمینگ به ترتیب در سطح احتمال یک و ۵ درصد اختلاف معنی‌داری را نشان داد (جدول ۱). بیشترین نسبت وزن خشک ریشه چه به ساقه چه مربوط به تیمار ۱۰% PEG (۳/۸۴) می‌باشد (جدول ۲). همچنین بیشترین نسبت وزن خشک ریشه چه به ساقه چه تحت اثر متقابل زمان با پرایمینگ مربوط به ۱۰% PEG در تیمار ۱۵ ساعت (۶/۱۱) می‌باشد (جدول ۳). افزایش وزن خشک ساقه چه و ریشه چه نسبت به شاهد در سطوح مختلف پرایمینگ احتمالاً به دلیل تحریک فعالیت‌های متابولیک در درون جنین می‌باشد. برای مثال در هنگام جذب آب همانندسازی DNA تحریک شده و فعالیت RNA و غلظت هورمون‌های جوانه‌زنی افزایش می‌یابد که این عوامل مقدمات جوانه‌زنی را فراهم می‌کند (Najafi et al., 2009).

**تعداد جوانه، درصد و سرعت جوانه‌زنی:** نتایج تجزیه واریانس نشان داد که تعداد جوانه از نظر آماری تحت تأثیر زمان و اثر متقابل زمان با پرایمینگ در سطح احتمال یک درصد و تحت تأثیر پرایمینگ در سطح احتمال ۵ درصد قرار گرفت. همچنین درصد جوانه‌زنی تحت تأثیر زمان و پرایمینگ به ترتیب در سطح احتمال یک و ۵ درصد اختلاف معنی‌داری را نشان می‌دهد این در حالی است که سرعت جوانه‌زنی تحت تأثیر زمان و پرایمینگ در سطح احتمال یک درصد اختلاف معنی‌داری را نشان داد (جدول ۱). مقایسه میانگین‌های اثرات ساده نشان داد بیشترین و کمترین تعداد جوانه و درصد جوانه‌زنی به ترتیب مربوط به ۱۰% PEG (۳۹/۱۱ عدد و ۹۸ درصد) و ۲% KCl (۳۵/۱۱ عدد و ۸۷/۷۷

درصد) و همچنین کمترین تعداد جوانه و درصد جوانه‌زنی در طی مدت زمان ۴۵ ساعت به ترتیب برابر با ۳۵/۳۳ عدد و ۸۸/۵۴ درصد حاصل گردید. بیشترین سرعت جوانه‌زنی در طی زمان ۴۵ ساعت (۲۷/۰۳ بذر جوانه‌زده در روز) مشاهده شد. همچنین در تیمار PEG 10% (۳۲/۸۵ بذر جوانه‌زده در روز) سرعت جوانه‌زنی حداکثر بوده است در حالیکه کمترین آن به ۲% KNO<sub>3</sub> (۲۰/۱۵ بذر جوانه‌زده در روز) تعلق داشت (جدول ۲). تعداد جوانه تحت اثر متقابل زمان با پرایمینگ تحت اثر متقابل محلول PEG 5% در مدت زمان ۱۵ ساعت بیشترین مقدار بود در حالی که اثر متقابل شاهد با در طی زمان ۳۰ ساعت بیشترین تعداد جوانه را به خود اختصاص داد (جدول ۳). محققان افزایش در فعالیت‌های تنفسی و در نتیجه تولید ATP، تحریک فعالیت RNA و پروتئین سازی در بذور پرایم شده را دلیل چنین واکنشی می‌دانند (Harris et al., 2001). زمانی که بذور تحت شرایط جوانه‌زنی قرار می‌گیرند در مقایسه با شاهد پیشی می‌گیرد (Harris et al., 2001). نتایج این آزمایش با نتایج آزمایش (Najafi et al., 2009) در بررسی تأثیر پرایمینگ روی جوانه‌زنی ذرت مطابقت دارد. Abutalebian et al. (2008) به این نتیجه دست یافتند که PEG سرعت و درصد جوانه‌زنی را در ارقام آزمایش مورد مطالعه گیاه گندم افزایش می‌دهد. Giri and Schillinger (2003) اظهار نمودند که درصد جوانه‌زنی در ابتدا برای بذور گندم پیش تیمار شده در مقایسه با شاهد بالاتر، اما با افزایش طول دوره پرایمینگ آنها بیشتر از ۱۲ ساعت به طور متفاوت کاهش یافت. همچنین گزارش نمودند که برای گندم که طول دوره پرایمینگ آنها بیشتر از ۱۲ بود هیچ برتری در جوانه‌زنی بذور در مقایسه با شاهد مشاهده نشد و در بعضی موارد، پائین تر گزارش گردید. (Tiryaki and Buyukcingil, 2009) در تحقیقی روی سورگوم بدنال تیمار بذرها با درصدهای مختلفی از پلی اتیلن گلیکول، KNO<sub>3</sub>، اسد بوریک و گلیسرول در دماهای پائین ملاحظه کردند که سرعت و درصد جوانه‌زنی به طور معنی داری افزایش یافت. (Khajeh-hosseini et al., 2003) بیان کردند که کلرید سدیم بیشتر از پلی اتیلن گلیکول سبب کاهش سرعت جوانه‌زنی در بذر سویا می‌شود. (Basra et al., 2003) برای گیاه کلزا نشان دادند که سرعت جوانه‌زنی در پاسخ به پرایمینگ افزایش می‌یابد. (Farooq et al., 2006) روشهای مختلف پرایمینگ را بر جوانه‌زنی و رشد گیاهچه دو نوع برنج (سخت و ریز) بررسی کردند و بیان داشتند که اسموپرایمینگ بذور سخت با KCl و در بذور ریز برنج CaCl<sub>2</sub> کمترین زمان تا ۵۰ درصد جوانه‌زنی و بالاترین میزان سبز را داشت. (Sung and Chang, 1993) افزایش سرعت ظهور بذور پرایمینگ شده را افزایش کربوهیدرات‌های آزاد می‌دانند که موجب افزایش فعالیت متابولیکی و افزایش سرعت ظهور می‌گردد.

**طول گیاهچه:** از نظر آماری طول گیاهچه تحت تأثیر زمان و پرایمینگ در سطح احتمال ۵ درصد معنی دار شد (جدول ۱). میانگین اثرات ساده نشان داد که بیشترین طول گیاهچه در طی زمان ۴۸ ساعت (۲۴/۶۱ میلی‌متر) بدست آمد همچنین بیشترین طول گیاهچه مربوط به ۲% KCl (۲۵/۲۲ میلی‌متر) و کمترین آن مربوط به شاهد (۱۸/۷۲ میلی‌متر) می‌باشد (جدول ۲). کاهش رشد گیاهچه در پاسخ به افزایش تنش شوری به دلیل اثرات اسمزی به سبب کمبود آب، اثرات سمی یونها و عدم جذب متوازن مواد غذایی لازم بوده که این حالت ممکن است همه جنبه‌های متابولیسم گیاه را تحت تأثیر قرار دهد (Cramer et al., 1991). (Hosseini and Rezvani Moghaddam, 2006) و (Akbari et al., 2007) نیز در بررسی‌های خود نشان دادند شوری می‌تواند سبب کاهش طول ریشه چه یا ساقه چه و در نهایت کاهش طول گیاهچه شود.

جدول ۱. تجزیه واریانس (میانگین مربعات) تأثیر پیش تیمار و زمان پیش تیمار بر شاخص‌های جوانه‌زنی گندم

سرعت جوانه‌زنی	جوانه‌زنی درصد	تعداد جوانه	طول گیاهچه	نسبت وزن خشک	ریشه چه به ساقه چه	ریشه چه	وزن خشک	وزن خشک	نسبت طول ریشه	طول ریشه	طول ساقه	طول ساقه	درجه آزادی	منابع تغییرات
۴/۰۳	۲۲/۲۶	۴/۴۹	۱۰/۷۵	۰/۵۱۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۲۸	۰/۰۱۵۱	۱/۰۶۲	۰/۸۱۱	۲	۲	بلوک		
۲۲/۸۷**	۲۹۱/۷۳**	۵۰/۹۶**	۷۳/۰۱*	۰/۴۲	۰/۰۳۳	۰/۰۰۱۸*	۰/۰۶۷	۲۱/۸۰*	۱۲/۸۴**	۲	۲	زمان (A)		
۱۷/۷۴**	۹۲/۵۸*	۱۵/۰۱*	۵۶/۸۸*	۳۳۶**	۰/۰۰۸*	۰/۰۰۴۸**	۰/۴۳۶**	۳/۶۶	۲۷/۴۰**	۶	۶	پیرایمیگ (B)		
۱۰۰/۶۵	۳۹/۹۰	۶/۶۳**	۱۷/۶۴	۰/۶۴۱*	۰/۰۰۱۰	۰/۰۰۱۲۱	۰/۰۵۳	۴/۹۹	۲/۴۳**	۱۲	۱۲	(A × B)		
۱۸/۰۰۶	۲۲/۳۴	۳/۲۰	۱۱/۳۷	۰/۲۲۰	۰/۰۰۲۷	۰/۰۰۰۵	۰/۰۳۴	۳/۵۹	۰/۸۷	۴۰	۴۰	Eb		
۱۷/۹۸	۵/۰۹	۴/۸۲	۱۴/۹۷	۲۰/۵۰	۲۲/۵۴	۲۱/۷۹	۱۵/۴۱	۱۵/۳۱	۹/۰۰۱			C.V (%)		

\*\* و \* : به ترتیب معنی داری در سطح احتمال ۱ و ۵ درصد

جدول ۲. مقایسه میانگین صفات اندازه‌گیری شده تأثیر پیش تیمار و زمان پیش تیمار بر شاخص‌های جوانه‌زنی گندم

سرعت جوانه‌زنی (بذر جوانه زده در روز)	جوانه‌زنی درصد	تعداد جوانه	طول گیاهچه (میلی متر)	نسبت وزن خشک	ریشه چه به ساقه چه	ریشه چه (گرم)	وزن خشک	وزن خشک	نسبت طول ریشه	طول ریشه چه (میلی متر)	طول ساقه چه (میلی متر)	تیمارها
۲۳/۱۲b	۹۵/۱۱a	۳۸/۱۲a	۲۱/۰۴b	۲/۴۰a	۰/۲۴a	۰/۰۹b	۱/۱۵a	۱۱/۲۹b	۹/۷۶b	۱۵T		
۲۰/۶۲b	۹۴/۸۸a	۹۰/۳۷a	۲۱/۸۹b	۲/۳۳a	۰/۲۳a	۰/۱۰۱ab	۱/۲۶a	۱۲/۵۳a	۱۰/۲۱b	۳۰T		
۲۷/۰۳a	۸۸/۵۴b	۳۵/۳۳b	۲۴/۶۱a	۲/۱۲a	۰/۲۲a	۰/۱۱۵a	۱/۱۸a	۱۳/۳۱a	۱۱/۲۵a	۴۵T		
۲۰/۹۵bc	۹۲/۷۷b	۳۷/۱۱b	۲۱/۵۵bcd	۲/۳۰c	۰/۲۲۳a	۰/۰۹۸bc	۱/۴۸a	۱۲/۸۸a	۸/۶۶b	PEG 5 %		
۳۲/۸۵a	۹۸a	۳۹/۱۱a	۱۹/۹۹cd	۳/۸۴a	۰/۲۱۳bc	۰/۰۷۱d	۱/۳۰a	۱۱/۳۰a	۸/۵۷b	PEG 10%		
۲۴/۲۷b	۹۰/۵۵bc	۳۶/۲۲bc	۲۴/۵۷ab	۱/۸۱c	۰/۱۸۵c	۰/۱۰۰bc	۰/۹۴b	۵۸/۱۲a	۱۲/۰۶a	KNO3 1 %		
۲۰/۱۵c	۹۲/۵۰bc	۳۶/۷۷bc	۲۲/۹۱abc	۱/۸۲c	۰/۲۳۶abc	۰/۱۳۳a	۱/۰۴b	۱۱/۷۴a	۱۱/۱۶a	KNO3 2%		
۲۰/۳۸bc	۸۷/۷۷c	۳۵/۱۱c	۲۵/۲۲a	۱/۸۳c	۰/۲۲۲abc	۰/۱۱۸ab	۱/۰۶b	۱۳/۰۹a	۱۲/۰۰۲a	KCL 2 %		
۲۴/۰۲bc	۹۳/۶۱ab	۳۷/۴۴ab	۲۴/۶۴ab	۲/۰۱c	۰/۲۴۷ab	۰/۱۲۷a	۱/۰۸b	۱۲/۷۶a	۱۱/۸۷a	KCL 4 %		
۲۸/۸۵bc	۹۸ab	۳۸/۱۱ab	۱۸/۷۲d	۲/۳۸b	۰/۲۶۲ab	۰/۰۸۵cd	۱/۰۷a	۱۲/۳۵a	۸/۴۲b	شاهد		

\*\* در هر ستون تیمارهای دارای حروف مشترک تفاوت معنی داری در سطح احتمال ۵ درصد بر اساس آزمون چند دامنه‌ای دانکن ندارد

جدول ۳. مقایسه میانگین اثرات متقابل صفات اندازه گیری شده تأثیر پیش تیمار و زمان پیش تیمار بر شاخص های جوانه زنی گندم

سرعت جوانه زنی (بذر جوانه زده در روز)	درصد جوانه زنی	تعداد جوانه	طول گیاهچه (میلی متر)	نسبت وزن خشک به ساقچه	نسبت وزن ریشه چه	وزن خشک ریشه چه (گرم)	وزن خشک ساقه چه (گرم)	وزن خشک ساقه چه (گرم)	نسبت طول ریشه چه به ساقچه	طول ریشه چه (میلی متر)	طول ساقچه (میلی متر)	تیمارها
۱۵/۲۸	۹۵/۸۳۸	۲۸/۲۲۵	۲۱/۴۷۸	۱/۶۳۱g	۰/۳۰۰a	۰/۱۱۸	۱/۵۸۸	۱۳-۱۴a	۸/۸۳۰-g	۱۳-۱۴a	۸/۸۳۰-g	peg 5% T15
۱۷/۳۴۸	۹۲/۵۰۸	۳۷۸-c	۲۲/۲۵۸	۲/۹۰b-d	۰/۲۸۰a	۰/۱۰۸	۱/۵۹۸	۱۳۷۰۰a	۸/۵۶۰-g	۱۳۷۰۰a	۸/۵۶۰-g	peg 5% T30
۵۰۳۰a	۹۰a	۳۶۸-c	۲۰/۹۲۸	۰/۶۹۰-g	۰/۲۲۰a	۰/۰۸۸	۱/۲۸۸	۱۱/۸۰۸	۹/۱۱۰-g	۱۱/۸۰۸	۹/۱۱۰-g	peg 5% T45
۱۶/۷۷۸	۹۴/۱۶۸	۳۸/۳۳۸ab	۱۸/۸۴۸	۶/۱۱۸	۰/۲۵۰a	۰/۰۶۸	۱/۳۵۸	۱۰/۸۶۸	۷/۹۷g	۱۰/۸۶۸	۷/۹۷g	peg 10% T15
۱۷/۷۷۸	۹۴/۱۶۸	۳۷/۶۶۸-c	۲۰/۷۷۸	۳/۲۹b-e	۰/۸۹۳a	۰/۰۶۸	۱/۱۶۸	۱۱/۱۵۸	۹/۵۶۰-g	۱۱/۱۵۸	۹/۵۶۰-g	peg 10% T30
۳۱/۶۰۸	۹۵/۸۳۸	۳۸/۳۳۸ab	۲۰/۴۲۸	۲/۴۹d-g	۰/۸۹۶a	۰/۰۸۸	۱/۴۰۸	۱۱/۸۹۸	۸/۱۹۴-g	۱۱/۸۹۸	۸/۱۹۴-g	peg 10% T45
۲۵/۸۰۸	۹۵a	۳۸۸-c	۲۲/۸۱۸	۴/۵۵b	۰/۲۰۰a	۰/۰۶۸	۰/۶۷۸	۱۱/۰۹۸	۱۱/۷۱۸-c	۱۱/۰۹۸	۱۱/۷۱۸-c	kno3 2% T15
۱۹/۱۵۸	۹۵a	۳۸۸-c	۲۲/۷۲۸	۱/۹۰e-g	۰/۱۹۰a	۱۰۰a	۱/۱۲۸	۱۲/۵۵۸	۱۱/۲۵۸-f	۱۲/۵۵۸	۱۱/۲۵۸-f	kno3 2% T30
۲۹/۲۱۸	۸۱/۶۶۸	۳۳/۶۸-d	۲۷/۱۸۸	۱/۳۱g	۰/۱۶۶a	۰/۱۲۸	۰/۳۱۸	۱۳/۹۶۸	۱۳/۲۲ab	۱۳/۹۶۸	۱۳/۲۲ab	kno3 2% T45
۲۱/۹۷۸	۹۷/۵۰۸	۳۹ab	۱۸/۷۴۸	۱/۹۷e-g	۰/۲۳۶a	۰/۱۲۸	۰/۹۹۸	۹/۳۶۸	۹/۳۷۰-g	۹/۳۶۸	۹/۳۷۰-g	kno3 1% T15
۱۷/۲۲۸	۹۵a	۳۸۸-c	۲۳/۹۷۸	۱/۹۰e-g	۰/۲۲۰a	۰/۱۱۶۸	۱/۰۸	۱۲/۵۸۸	۱۱/۳۹۸-e	۱۲/۵۸۸	۱۱/۳۹۸-e	kno3 1% T30
۲۱/۲۵۸	۸۵a	۳۳/۳b-d	۲۶/۰۳۸	۱/۵۹fg	۰/۲۵۳a	۰/۱۶۰۸	۱/۰۴۸	۱۳/۳۰۸	۱۲/۸۲ab	۱۳/۳۰۸	۱۲/۸۲ab	kno3 1% T45
۲۰/۹۴۸	۹۱/۶۶۸	۳۶/۶۶۸-c	۲۲/۸۰۸	۱/۸۹e-g	۰/۲۳۶a	۰/۱۲۶۸	۰/۹۶۸	۱۱a	۱۱/۵۶۸-d	۱۱a	۱۱/۵۶۸-d	kcl 4% T15
۱۶/۳۳۸	۹۱/۶۶۸	۳۳/۶۶۸-c	۲۴/۰۸۸	۲/۴۰d-g	۰/۲۳۳a	۰/۱۰۰۸	۱/۱۶۸	۱۲/۴۶۸	۱۱/۰۸۰-g	۱۲/۴۶۸	۱۱/۰۸۰-g	kcl 4% T30
۲۳/۸۷۸	۸۵a	۳۲۰-d	۲۸/۷۹۸	۲/۲۱g	۰/۲۰۰a	۰/۱۳۰۸	۱/۰۸	۱۵/۵۳۸	۱۳/۲۵ab	۱۵/۵۳۸	۱۳/۲۵ab	kcl 4% T45
۲۶/۱۲۸	۹۵/۸۳۸	۳۸/۳۸۸-b	۲۱/۱۱۷۸	۲/۲۵d-g	۰/۲۵۳a	۰/۱۰۳۸	۱/۰۲۸	۱۰/۶۶۸	۱۰/۴۸b-g	۱۰/۶۶۸	۱۰/۴۸b-g	kcl 2% T15
۱۷/۶۱۸	۹۵/۸۳۸	۳۸/۳۳۸ab	۲۴/۲۵۸	۱/۸۰e-g	۰/۲۳۳a	۰/۱۳۳۸	۱/۱۷۸	۱۲/۹۶۸	۱۱/۳۰۸-f	۱۲/۹۶۸	۱۱/۳۰۸-f	kcl 2% T30
۲۸/۳۳۸	۸۹/۱۶۸	۳۵/۶۶۸ab	۲۸/۵۲۸	۰/۷۸e-g	۰/۲۵۶a	۰/۱۴۶۸	۱/۰۴۸	۱۴/۶۸۸	۱۳/۸۴۸a	۱۴/۶۸۸	۱۳/۸۴۸a	kcl 2% T45
۲۵/۲۰۸	۹۵/۸۳۸	۳۸/۳۳۸ab	۲۱/۳۷۸	۳/۱۸b-f	۰/۲۶۳a	۰/۰۸۶۸	۵۰۱a	۱۲/۹۱۸	۸/۵۵۰-g	۱۲/۹۱۸	۸/۵۵۰-g	شاهد ۱۵
۳۸/۹۳۸	۱۰۰a	۳۹/۶۶۸	۱۴/۲۷۸	۸۰۲e-g	۰/۲۷۰a	۰/۱۰۰۸	۵۱۱a	۱۲/۱۵۸	۸/۲۲e-g	۱۲/۱۵۸	۸/۲۲e-g	شاهد ۳۰
۲۴/۴۲۸	۹۸/۱۶۸	۳۹/۳۳۸ab	۲۰/۴۲۸	۴/۱۶bc	۰/۲۵۳a	۰/۰۷۸	۱/۴۰۸	۱۲a	۸/۳۳d-g	۱۲a	۸/۳۳d-g	شاهد ۴۵

\*: در هر ستون تیمارهای دارای حروف مشترک تفاوت معنی داری در سطح احتمال ۵ درصد بر اساس آزمون چند دامنه ای دانکن ندارد

## References

- Abutalebian, M., Sharifzadeh, F., Jahansooz, M., and Naghavi, A. 2008. Effect of seed priming on germination, seedling settlement and yield of three different climates wheat of Iran. *Iranian Journal of crop science*. 39:145-154.
- Afzal, I., Basra, S.M.A., Ahmad, R., and Iqbal, A. 2002. Effect of different seed vigour enhancement technique sonhybrid maize (*zea mays* L.). *Pak. J. Agri, Sci.* 39:109-112.
- Akbari, G., Modarres sanavy, S. A. M., and Yousefzadeh, S. 2007. Effect of auxin and salt stress (NaCl) on seed germination of wheat cultivars (*Triticum aestivum* L.). *Pak. J. of Bio. Sci.* 10(15): 2557-2561.
- Ashraf, M., and Foolad, M.R. 2005. Pre-sowing seed treatment—a shotgun approach to improve germination growth and crop yield under saline and non-saline conditions. *Advan. Agronomy*. 88: 223-271.
- Basra, A.S., Dhillon, R., and Malik, C.P. 1989. In fluence of seed pretreatment with plant growth regulators on metabolic alterations of germinating maize embryos under stressing temperature regimes. *Anm. Bot. (London)* 64: 37-41.
- Basra, A.S., Bdei, S., and Malik, C.P. 1988. Accelerated germination of maize seeds under chilling stress by osmotic priming and associated changes in embryo phospholipids. *Annals of Bot.* 61: 635-639.
- Basra, A., Farooq, S.M., Afzal, I. and Hussain, M. 2006. Influence of osmopriming on the germination and early seedling growth of coarse and fine rice. *Int. J. Agr. Biol.* 8: 19-21.
- Basra, S.M.A., Pannu, I.A. and Afzal, I. 2003. Evaluation of seedling vigour of hydro and matriprimed wheat (*Triticum aestivum* L.) seeds. *Int. J. Agri. Biol.* 5:121-123.
- Bradford, K.J. 1995. Water relations in seed germination. In “Seed Development and germination” (J. Kigel and G. Galile, Eds.), PP. 351-396. Marcel Dekker Inc., New York.
- Cramer, G. R., Epstein, E., and Lauchli, A. 1991. Effect of sodium, potassium and calcium on salt-stressed barley. II. Element analysis. *Physiol. Planta.* 81: 187-292.
- Demir kaya M., Gamze, O., Atak, M., Cikili, Y., and Kolsarici O. 2006. Seed treatment to overcome salt and drought stress during germination in sun flower (*Helianthus annuus* L.). *Eur. J. Agronomy*. 24:291-295.
- Farooq, M., Basra, S. M. A., Saleem, B.A., Nafees, M., and Chishti, S.A. 2005. Enhancement of tomato seed germination and seedling vigor by osmoprming. *Pak. J. Agri. Sci.* 42:36-41
- Farooq, M., Basra, S. M. A., and Rehman, H.U. 2006. Seed priming enances emergence, yield, and quality of direct-seeded rice. *Crop management and physiology. IRRN31.* 2: 42-44.
- Farooq, M., Basra, S. M. A., Warraich, E.A., and Khaliq, A. 2006. Optimization of hydropriming techniques for rice seed invigoration. *Seed Science and Technology.* 34: 529-534.
- Ghiyasi, M., Pouryousef-Myandoab, M., Tajbakhsh, M., salehzade, H., and Meshkat, M.V. 2008. Influence f different osmopriming treatments on emergency andyield of maize (*zea mays* L.) *Res. J. Biol. Sci.* 3(12): 1452-1455
- Giri, G.S. and Schillinger, W.F. 2003. Seed priming winter wheat for germination, emergence and yield. *Crop science.* 43: 2135-2141.
- Hafez, U.R., Farooq, M. and Afzal, I. 2007. Late sowing of wheat seed priming—DAWN—Business. 77: 117-121
- Harris, D., Pathan, A.K., Gothkar, P., Joshi. A., Chivasa, W., and Nyamudeze, P. 2001. On-farm seed priming: using participatory methods to revive and refine a key technology. *Agricultural Systems.* 69: 151-164.
- Hosseini, H. and Rezvani Moghaddam, P. 2006. The effect of drought and salt tension on (*Ovata Plantago*) seeding. *Iran cultural research magazine.* Vol. 4. No. 1. PP: 15-22.
- International Seed Testing Association. 2008. International rules for seed testing. *Seed Science and Technology.* 24:155- 202



- Kaur, S., Gupta, A.K., and Kaur, N. 2002. Effect of osmo and hydro priming of chickpea seeds on seedling growth and carbohydrate metabolism under water deficit stress. *Plant Growth Regulation*. 37:12-22.
- Kaur, S., Gupta, A.K., and kaur, N. 2006. Effect of hydro and osmopriming of chickpea (*Cicer arietinum* L.) seeds on enzymes of sucrose and nitrogen metabolism in nodules. *Plant Growth Regulation*. 49: 177-182.
- Khajeh-hosseini, A., Powell, A., and Bingham, I.J. 2003. the interaction between salinity stress and vigour during germination of soyabean seeds. *Seed Science and Technology*. 31: 715-725
- Maguire, J.D. 1962. Speed of germination–aid in selection and evaluation for seedling emergence and vigour. *Crop science*. 2: 176-177.
- Murungu, F.S., Nyamugafata, P., Chiduza, C., Clark, L.J., and Whalley, W.R. 2003. Effect of seed priming aggregate size and soil matric potential on emergence of cotton (*Gossypium hirsutum* L.) and Maize (*Zea Mayz* L.). *Soil and Till. Research* 74: 161-168.
- Najafi, S., Taheri. G., Jafarnejad, A. 2009. Evaluation of the effect of seed priming on the characteristics of Maize (*Zea Mayz* L.). Var. 704. The international congress of water, soil, plant and agricultural mechanization science. Islamic Azad University of Dezful, Iran.
- Soltani, A., Ghaderi, A., and Meemar, H. 2007. Effect of priming on germination behavior and seedling growth of cotton (*Gossypium hirsutum* L.) seed in drought conditions. *International science and natural resources. Agronomy and plant breeding special*. 9-16: 14.
- Subedi, K.D. and Ma, B.L. 2005. Seed priming does not improve corn yield in a humid temperate environment. *Agronomy. J.* 97: 211-218.
- Sung, F.J. and Chang, Y.H. 1993. Biochemical activites associated with priming of sweet corn seeds to improve vigor. *Seed Science and Technology*. 21: 97-105.
- Tiryaki, I. and Buyukcingil, Y. 2009. Seed priming combined with plant hormones: Influence on germination and seedling emergence of sorghum at low temperature. *Seed Science and Technology*. 37, PP: 303- 315 (13).