



علوم و تحقیقات بذر ایران
سال هشتم / شماره سوم ۱۴۰۰ (۲۴۴ - ۲۲۵)
مقاله پژوهشی
DOI: 10.22124/jms.2021.5227



تغییرات سیستم دفاعی گندم بهاره با کاربرد عنصر روی و بذرهای زی فزونی شده با این عنصر در شرایط تنفس خشکی

امین عباسی^{۱*}، محمود علی‌قلی‌پور شربیانی^۲، محمد صدقی^۳

تاریخ پذیرش: ۹۹/۱۲/۱۸

تاریخ دریافت: ۹۹/۹/۱۰

چکیده

تنفس خشکی و کمبود عنصر روی همواره به عنوان مشکلات تاثیرگذار بر عملکرد غلات به خصوص گندم مطرح بودند. به منظور تاثیر کاربرد عنصر روی و میزان درونی این عنصر بر روی تغییرات رشدی و سیستم دفاعی گندم در شرایط مختلف رطوبتی پژوهشی به صورت فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی در دانشگاه اردبیل اجرا و شاخص‌های بیوشیمیابی آن در دانشگاه مراغه در سال ۱۳۹۶ اندازه‌گیری شد. عوامل مورد بررسی در این آزمایش شامل بذور زی فزونی شده، کاربرد عنصر روی و تنفس خشکی بودند. نتایج این پژوهش مشخص کرد که برهم‌کنش سه جانبه مورد آزمایش بر روی ارتفاع ساقه، سطح برگ، کلروفیل، فعالیت آنزیم سوپراکسیدیسموتاز، آیزوژیم Cu/Zn-SOD، آسکوربات پراکسیداز، کاتالاز و محتوای پراکسید هیدروژن، مالون‌دی‌آلدئید و پرولین در سطح احتمال یک و پنج درصد معنی‌دار بود. با توجه به مقایسات میانگین صورت گرفته بیشترین میزان فعالیت آنزیم‌های سوپراکسیدیسموتاز، آیزوژیم Cu/Zn-SOD، آسکوربات پراکسیداز، کاتالاز در شرایط آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی در تیمار بذور زی فزونی شده به روش خاکی ثبت گردید که برآیند آن را می‌توان در تعديل محتوای پراکسید هیدروژن و مالون‌دی‌آلدئید در این تیمار مشاهده کرد. همچنانیم بر اساس این نتایج میزان کلروفیل، سطح برگ و ارتفاع گیاه نیز در این تیمار نسبت به تیمار کاربرد بذور عدم زی فزونی شده در شرایط آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی افزایش معنی‌دار نشان داد. به عنوان نتیجه نهایی می‌توان چنین اذعان داشت که کاربرد بذور زی فزونی شده به روش خاکی در کشت زارهای مادری به همراه کاربرد خاکی ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات‌رات روی در کشت زارهای اصلی در شرایط متفاوت رطوبتی، می‌تواند به عنوان تیمار انتخابی مناسب برای پژوهش در مزرعه معرفی گردد.

واژه‌های کلیدی: آسکوربات پراکسیداز، پراکسید هیدروژن، پراکسیداسیون لیپیدی، کاتالاز و عملکرد

- ۱- استادیار گروه مهندسی تولید و ژنتیک گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه مراغه، مراغه، ایران.
۲- دانش‌آموخته کارشناسی ارشد علوم و تکنولوژی بذر، دانشکده کشاورزی، دانشگاه حقوق اردبیلی، اردبیل، ایران. arabyan.mahmod@yahoo.com
۳- استاد گروه مهندسی تولید و ژنتیک گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه حقوق اردبیلی، اردبیل، ایران. m_sedghi@uma.ac.ir

*نویسنده مسئول: a.abbasi25@yahoo.com

مقدمه

2019). در شرایط معمول سیستم دفاعی گیاهان با تولید انواع اکسیژن فعال به راحتی مقابله می‌کنند و از اثرات تخریبی آن‌ها پیشگیری می‌کنند. اما در شرایط وقوع تنفس خشکی افزایش تولید رادیکال‌های آزاد سبب بهم‌خوردان این تعادل و تخریب سلول‌های گیاهی می‌گردد (Laxa *et al.*, 2019). گزارش‌های متعددی از افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در شرایط وقوع تنفس خشکی با کاربرد عناصر غذایی وجود دارد (Abbasi *et al.*, 2017 and Enayati, 2013; Abbasi *et al.*, 2017 عنصر روی جزو تشکیل‌دهنده بیش از ۲۰۰ نوع آنزیم و پروتئین در گیاهان زراعی می‌باشد (Castillo- González *et al.*, 2018). این عنصر به صورت مستقیم در متابولیسم کربوهیدرات‌ها، پروتئین‌ها، فتوسنتر، تبدیل قند به نشاسته، سنتز اکسین، حفظ غشاها زیستی و مقاومت به تنفس‌های محیطی نقش مهمی را ایفا می‌کند (Alloway, 2008). از بین کمبود عناصر غذایی کم- مصرف، کمبود عنصر روی مهم‌ترین عامل محدودکننده تولید محصولات زراعی در مناطق خشک و نیمه‌خشک می‌باشد (Alloway, 2009). با این که میزان روی کل در خاک می‌تواند تا ۲۰۰ پی‌ام نیز برسد ولی، در خاک‌های قلیایی که اکثریت خاک‌های ایران را نیز شامل می‌گردد این میزان از ۲۰ پی‌ام تجاوز نماید (Salardini *et al.*, 2008). در همین راستا، بر اساس اظهارات ملکوتی و همکاران (Malakouti, 2007) بیش از ۴۰ درصد از کشت‌زارهای گندم آبی کشور درگیر کمبود عنصر روی می‌باشند. کمبود این عنصر در دیم‌زارها و شرایط بروز تنفس خشکی به مراتب پررنگ‌تر از کشت‌زارهای آبی می‌باشد، زیرا وقوع تنفس خشکی با کاهش توسعه ریشه، کاهش تعرق، کاهش جابجایی و افت حلالیت عنصر روی به صورت مستقیم بروی مقدار جذب آن تاثیر می‌گذارد. از طرفی با توجه به یافته‌های رنگل و همکاران (Rengel *et al.*, 1998) در شرایطی کمبود عنصر روی غلظت عنصر آهن در گیاه افزایش می‌یابد. حضور عنصر آهن سبب انجام واکنش هابر-ویس می‌شود که در طی آن پراکسید هیدروکسیل به خطرناک‌ترین نوع اکسیژن فعال یعنی هیدروکسیل تبدیل می‌شود (Kehrer, 2000) که قابلیت آسیب به انواع ماکرومولکول‌های حیاتی را دارد (Sharma *et al.*, 2012).

گندم یکی از مهم‌ترین گیاهان زراعی می‌باشد که در تغذیه مردم دنیا بهویژه کشورهای در حال توسعه از جایگاه خاصی برخوردار است اما یکی از عمده‌ترین مشکلات تاثیرگذار بر عملکرد این گیاه در کشت‌زارهای سراسر دنیا، بروز تنفس خشکی می‌باشد (Lobell *et al.*, 2008). کشور ایران با متوسط بارندگی ۲۴۰ میلی‌متر در سال جزو کشورهای خشک و نیمه‌خشک دنیا محسوب می‌گردد. کمبود رطوبت و وقوع تنفس خشکی در گیاهان زراعی با کاهش سطح برگ، کاهش تقسیم سلولی، کاهش فعالیت پروتوبلاسمی، بسته‌شدن روزنه‌ها، کاهش سنتز پروتئین و کلروفیل، سبب تقلیل فتوسنتر می‌گردد (Lamaoui *et al.*, 2018). یکی از اثرات مهم کاهش فتوسنتر، بهم‌خوردان تعادل میان تولید و جمع‌آوری گونه‌های اکسیژن فعال و بروز تنفس اکسیداتیو می‌باشد (Laxa *et al.*, 2019). انواع اکسیژن فعال از جمله محصولات اجتناب‌ناپذیر فرآیندهای حیاتی سلول نظری تنفس، فتوسنتر و تنفس نوری می‌باشند (Luis *et al.*, 2006). احیای ناقص اکسیژن اتمسفری در طی انجام فرآیندهای فوق سبب انحراف الکترون از مسیر اصلی و قرارگیری آن بر روی اکسیژن می‌گردد که سبب احیای ناقص اکسیژن و تولید انواع اکسیژن فعال می‌گردد (Mittler., 2002). در این شرایط با قرارگیری الکترون اول بر روی اکسیژن رادیکال پراکسید هیدروژن، با قرارگیری الکترون دوم رادیکال سوپراکسید و با قرارگیری الکترون سوم رادیکال خطرناک هیدروکسیل تولید می‌شود (Mhamdi and Breusegem, 2018). انواع اکسیژن فعال بر خلاف اکسیژن اتمسفری از میل ترکیبی بسیار زیادی جهت واکنش با پروتئین‌ها، لیپیدها، کربوهیدرات‌ها و اسیدهای نوکلئیک سلول برخور دارد و سبب تخریب آن‌ها می‌گردد (Bailey-Serres and Mittler, 2006). سلول‌های گیاهی جهت مقابله با انواع اکسیژن فعال تولید شده در سلول از یکسری مکانیسم‌های دفاعی بهره می‌برند که با جمع‌آوری کامل انواع اکسیژن فعال و احیای آن‌ها به آب از آسیب‌های ذکر شده پیشگیری می‌نمایند. آنزیم‌های سوپراکسیدیدیسموتاز، کاتالاز، گلوتاتیون ردوكنتر، آسکوربات پراکسیداز از جمله مهم‌ترین مکانیسم‌های دفاعی سلول هستند که در کاهش اثرات سو اکسیژن فعال دخالت مستقیم دارند (Kapoor *et al.*,

شده به همراه کاربرد کودهای حاوی عنصر روی در کشتزارهای کشورمان می‌تواند در حل مشکل کمبود عنصر روی تاثیر گذار باشد. همچنین آیا نوع و روش زی فروزی در کشتزارهای مادری گندم می‌تواند بر روی استقرار گیاهان زراعی به خصوص در شرایط تنفس خشکی در کشتزارها تاثیرگذار باشد. در همین راستا در پژوهش کنونی تلاش گردیده تا تغییرات رشدی و سیستم دفاعی گیاهچه‌های گندم بوجود آمده از بذور زی فروزی شده با مصرف کودهای حاوی عنصر روی در شرایط مختلف رطوبتی مورد بررسی قرار گیرد.

مواد و روش‌ها

این پژوهش به منظور تعیین تغییرات سیستم دفاعی گیاه گندم با کاربرد عنصر روی و بذور زی فروزی شده با این عنصر در شرایط مختلف رطوبتی در سال ۱۳۹۶ در گلخانه شماره ۲ گروه مهندسی تولید و ژنتیک گیاهی دانشکده، کشاورزی دانشگاه اربیل اجرا گردید و کلیه پارامترهای بیوپسیمایی این کار در آزمایشگاه پژوهشی گروه مهندسی تولید و ژنتیک گیاهی دانشکده کشاورزی، دانشگاه مرااغه اندازه‌گیری شد. برای انتخاب خاک مناسب، نخست نمونه‌های خاک از عمق ۰ تا ۲۵ سانتی‌متری کشتزارهای مختلف تهیه و بعد از اندازه‌گیری عنصر روی، خاکی که کمترین میزان عنصر روی را داشت انتخاب گردید. غلظت شیمیایی خاک اندازه‌گیری و در جدول شماره ۱ قید Ali-Ehyae and Behbahanizadeh, (1993).

این پژوهش با بهره‌گیری از آزمایش فاکتوریل در قالب طرح پایه بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار انجام گرفت. در آزمایش حاضر، سه عامل شامل بذور مورد استفاده گندم (بذور گواهی شده به عنوان بذور شاهد، بذور زی فروزی شده با کاربرد خاکی سولفات روی، بذور زی فروزی شده با افزانه کردن سولفات روی)، کاربرد عنصر روی (عدم کاربرد عنصر روی، افزانه کردن نیم درصد سولفات روی، کاربرد خاکی ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی و پیش‌تیمار بذور با محلول دو درصد سولفات روی) و شرایط مختلف رطوبتی خاک (آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت زراعی، آبیاری در ۶۰ درصد ظرفیت

استقرار یکنواخت و سریع گیاهان زراعی سبب بهره‌گیری بهتر این گیاهان از منابع رشدی نظیر آب، نور خورشید و عناصر غذایی می‌شود (Foti *et al.*, 2002). بر Harris *et al.*, (2000) مدت زمان بین کاشت تا استقرار گیاهچه، تأثیر چشم‌گیری بر عملکرد مزرعه‌ای گیاهان زراعی دارد. در طول استقرار اولیه گیاهان زراعی، قسمتی از مواد از طریق بذر و قسمتی دیگر از طریق خاک تامین می‌شود. بر همین اساس، تناسب مواد غذایی درون بذر برای توسعه ریشه و استقرار اولیه گیاهان زراعی مهم می‌باشد. گزارش‌های متعددی (Abbasi *et al.*, 2016; Hassan (et al., 2019) نشان می‌دهند که در دسترس بودن عنصر روی در زمان جوانه‌زنی مخصوصاً در مناطقی با کمبود این عنصر به عنوان کود شروع کننده عمل نموده و در استقرار یکنواخت گیاهان تاثیر بسزایی دارد. طبق یافته‌های Srivastava *et al.*, (2016) و همکاران (Yilmaz *et al.*, 1997) جذب حداکثری عنصر روی در گیاهان زراعی در اوایل فصل رشد صورت می‌گیرد و این مقدار به مرور زمان کاهش می‌یابد. نتایج پژوهش‌های متعددی نشان می‌دهد که با مصرف عنصر روی در مزارع گندم می‌توان بذوری با میزان عنصر روی بالا تولید کرد (Mehra et al., 2019). لازم به ذکر است که افزایش میزان عنصر روی دانه با بهره‌گیری از راهبردهای زیست‌شناسختی و به زراعی تحت عنوان زی فروزی^۱ شناخته می‌شود. در همین راستا، این احتمال مطرح می‌گردد که افزایش میزان عنصر روی دانه می‌تواند بر روی جوانه‌زنی، سبزشدن و استقرار اولیه گیاهان زراعی تاثیرگذار باشد. کاندان و همکاران Rengel and Candan *et al.*, (2019)، رنگل و گراماهم (Graham, 1995 Rashid *et al.*, (2019) اظهار داشتند که افزایش میزان عنصر روی دانه می‌تواند بر روی بهبود رشد گیاهان زراعی مختلف و حتی عملکرد آن‌ها تاثیر گذار باشد.

با توجه به اهمیت مشکل کمبود عنصر روی در اکثر کشتزارهای مادری گندم، زی فروزی بذور با عنصر روی انجام می‌گیرد، از طرفی کاربرد کودهای حاوی عنصر روی نیز به شدت به کشاورزان توصیه می‌گردد. در این میان این مستقله مطرح می‌گردد که آیا استفاده از بذور زی فروزی-

^۱Biofortification

زراعی و آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی) در سه تکرار

جدول ۱- نتایج تجزیه فیزیکی و شیمیایی خاک مورد استفاده پیش از کاشت

Table 1. Results of physical and chemical analysis of soil before planting

| Soil Characteristics Measured in the Soil | ویژگی‌های اندازه‌گیری شده در خاک مورد آزمایش | مقادیر | Soil Characteristics Measured in the Soil | ویژگی‌های اندازه‌گیری شده در خاک مورد آزمایش | مقادیر |
|---|--|--------|---|--|--------|
| (Soil Textures) بافت خاک | Clay | | (Total Nitrogen) نیتروژن کل | 0.09 | |
| (Soil Clay Acidity) اسیدیته گل اشیاع | 8.22 | | (P availability) فسفر قابل جذب (روش اولسن) | 3.22 | |
| Electrical قابلیت هدایت الکتریکی (دنسی زیمنس بر متر) (Conductivity) | 0.38 | | (K availability) پتانسیم قابل جذب (استات آمونیوم) | 321 | |
| Calcium Carbonate کربنات کلسیم معادل (equivalent) | 10.27 | | (Zn availability) روی قابل جذب (DTPA) | 0.25 | |
| کربن آلی (Organic Carbon) | 0.21 | | (Mn availability) منگنز قابل جذب (DTPA) | 1.27 | |
| (Saturation Moisture) رطوبت اشیاع | 38 | | (Fe availability) آهن قابل جذب (DTPA) | 2.12 | |

مایع هموژن شد و پس از سانتریفیوژ در دمای ۴ درجه سلسیوس به مدت ۱۵ دقیقه (Sairam *et al.*, 1998) اندازه‌گیری میزان فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز و آیزوژیم‌های آن توسط روش سایروم و همکاران (Sairam, 2002) انجام شد و میزان جذب نمونه‌ها در طول موج ۵۶۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتوفوتومتر (UV-2100-vis) قرائت شد. فعالیت آنزیم کاتالاز با استفاده از روش ابی (Abi, 1984) انجام و جذب در طول موج ۲۹۰ نانومتر اندازه‌گیری شد. اندازه‌گیری فعالیت آسکوربات پراکسیداز در طول موج ۲۹۰ نانومتر قرائت شد (Sairam *et al.*, 1998). همچنین به منظور اندازه-گیری میزان فعالیت آنزیم گلوتاتیون ردوکتاز روش آروا و همکاران (Arora *et al.*, 2002) جذب در طول موج ۴۷۰ نانومتر به دست آمد. میزان مالون دی‌آلدئید^۶ بر اساس روش استواترتو بولی (Stewart and Bewley, 1980) و میزان پراکسید هیدروژن با روش مورد اشاره چن و همکاران (Chen *et al.*, 2000) اندازه‌گیری شد. مقدار کلروفیل کل طبق معادله آرنون (Arnon, 1949) محاسبه گردید. به این منظور نمونه‌های برگی به مدت چهار ساعت در دمای ۶۵ درجه سلسیوس در ۴ میلی‌لیتر از دی‌متیل‌سولفونیک اسید (DMSO) غوطه‌ور گردید. سپس میزان جذب آن‌ها در طول موج‌های ۶۴۵، ۶۴۹ و ۴۸۰ نانومتر ثبت شد. برای استخراج پروولین نیز از روش بیتز و همکاران (Bates *et al.*, 1973) استفاده گردید. پیش از تجزیه واریانس، نرمال‌بودن توزیع داده‌ها و خطای بررسی گردید. مقایسه میانگین صفات مورد بررسی توسط آزمون چندامنه‌ای دانکن در سطح احتمال یک درصد صورت

بدور انتخابی به تعداد ده عدد در ۱۰۸ عدد گلدان با ابعاد ۳۰*۳۰*۵۰ سانتی‌متر به ترتیب طول، عرض و ارتفاع کشت شد. تیمار کاربرد خاکی عنصر روی بر اساس جدول ۱ محاسبه و در اختیار گیاهان قرار گرفت. تیمار افشاگردن عنصر روی در دو مرحله دو و چهار برگی انجام شد. برای اعمال تنفس خشکی از دستگاه رطوبت‌سنج تحقیقات بدور گواهی شده گندم بهاره تجن از مرکز تحقیقات کشاورزی مغان تهیه شد و بدور زیزونی شده با سولفات‌روی از بدور حاصل از پژوهش محمدی دیزج و شکاری (Mohamadi Dizaj and Shekari, 2016) انتخاب شد. میزان عنصر روی در دانه‌های مورد استفاده، با بهره‌گیری از روش Wet Ashing با استفاده از دستگاه Jon and Loon, (1980) سنجش غلظت روی بدور در دو مرحله پیش از کاشت و پس از برداشت اندازه‌گیری شد. بر اساس سنجش قبل از کاشت، میزان غلظت عنصر روی بدور گندم تجن گواهی شده ۶۴/۵۹ میلی‌گرم در کیلوگرم، بدور گندم تجن زیزونی شده با کاربرد خاکی ۱۲/۴ میلی‌گرم در کیلوگرم و بدور گندم زیزونی شده با افشاگردن عنصر روی ۱۷/۶ میلی‌گرم در کیلوگرم تعیین شد.

برای اندازه‌گیری صفات بیوشیمیایی و فیزیولوژیک از برگ‌های جوان و کاملاً بالغ نمونه برگی تهیه و بلا فاصله در نیتروژن مایع غوطه‌ور شدند و برای اندازه‌گیری پارامترهای مورد نظر به دانشگاه مراغه انتقال یافتند. جهت استخراج آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز^۳، کاتالاز^۴ و گایاکول پراکسیداز^۵، ۰/۵ گرم از نمونه برگی با استفاده از نیتروژن

²SHIMADZU

³Superoxide dismutase (SOD)

⁴Catalase (CAT)

⁵Glutathione reductase (GR)

⁶Ascorbate Peroxidase (APX)

⁷Malondialdehyde (MDA)

(جدول ۲). بیشترین ارتفاع ساقه با مقدار ۶۴/۰۱ سانتی متر مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فروزنی شده به روش خاکی و کاربرد خاکی ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی در شرایط آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت زراعی می باشد. کمترین مقدار این صفت نیز با مقدار ۳۶/۶۵ سانتی متر مربوط به تیمار استفاده از بذور عدم زی فروزنی شده با پیش تیمار دو درصد سولفات روی در شرایط آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی مشاهده شد (جدول ۴).

در این پژوهش، تیمار بذور زی فروزنی شده به روش خاکی و کاربرد ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی در شرایط آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت زراعی روی شاهد (بذور زی فروزنی شده و عدم کاربرد کود حاوی روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی) سبب افزایش ۱۵/۸۱ درصدی ارتفاع گیاه گردید. همچنین، تیمار استفاده از بذور زی فروزنی شده به روش خاکی و کوددهی ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی در شرایط تنفس خشکی شدید توانست مقدار ارتفاع گیاهان را نسبت به تیمار شاهد قرار گرفته در شرایط تنفس خشکی شدید ۱۱/۲۳ درصد بهبود بخشد (جدول ۴). کاکیر (Cakir, 2004) در گیاهان مختلف کاهش ارتفاع گیاهان را گزارش و دلیل آن را کاهش جذب عناصر ریز معدنی و کاهش مقدار فتوسنتر در گیاهان معرفی کرد.

جدول ۲- تجزیه واریانس صفات اندازه گیری شده در گندمهای مورد مطالعه تحت تأثیر کاربرد عنصر روی و بذور زی فروزنی شده در شرایط متفاوت رطوبتی

Table 2. Analysis of Variance of measured parameters under influence of zinc application and zinc Biofortified seed in different moisture conditions

| منابع تغییرات Sources of Variation | درجه آزادی df | میانگین مربعات (Mean Square) | | | | | | | | | |
|---------------------------------------|------------------|------------------------------|-----------|---------------------|---------|--------------------|---------------------|---------------------|--|---|---|
| | | Plant Height | Leaf Area | سطح برگ ارتفاع ساقه | کلروفیل | فعالیت آنزیم | | | فعالیت آیزوژیم Cu/Zn-SOD Isozyme Activity | فعالیت آیزوژیم Mn-SOD Isozyme Activity | فعالیت آیزوژیم Fe-SOD Isozyme Activity |
| | | | | | | سوپراکسید دیسموتاز | سوپراکسید آپوکسیداز | سوپراکسید آپوکسیداز | | | |
| تکرار (Replication) | 2 | 204.29 | 0.56 | 0.6345 | | 4.7 | 0.051 | 0.24 | 5.52 | | |
| انواع بذر (Seed Types) | 2 | 88.43** | 23.45** | 25.54** | | 92.5** | 2.87** | 1.09** | 56.81** | | |
| (Drought Stress) تنفس | 2 | 1590.6** | 142.85** | 139.94** | | 0.68** | 5.86** | 1.89** | 3.22** | | |
| (Priming) پیش تیمار | 3 | 133.54** | 7.17** | 9.55** | | 1.8** | 1.21** | 0.018 ns | 0.04 ns | | |
| (S*D) انواع بذر*تنفس | 4 | 14.8** | 6.14** | 4.17** | | 0.76** | 0.53** | 0.047** | 0.444** | | |
| (S*P) انواع بذر* پیش تیمار (S*P) | 6 | 106.15** | 8.59** | 5.68** | | 0.48** | 0.28** | 0.014 ns | 0.058 ns | | |
| (D*P) تنفس*پیش تیمار | 6 | 40.4** | 8.094** | 8.6** | | 0.93** | 0.97** | 0.009 ns | 0.015 ns | | |
| (S*D*P) انواع بذر*تنفس* پیش تیمار | 12 | 43.59** | 6.93** | 5.8** | | 0.14** | 0.14** | 0.006 ns | 0.019 ns | | |
| اشتباه (Error) | 70 | 11.08 | 0.126 | 0.146 | | 0.038 | 0.003 | 0.007 | 0.021 | | |
| ضریب تغییرات (درصد) (CV) | | 6.4 | 3.9 | 4.3 | | 3.2 | 3.6 | 3 | 5.5 | | |

و **: به ترتیب غیر معنی دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد ns, * and **: Not-significant and significant at 5% and 1% probability levels, respectively

گرفت. برای انجام تجزیهی دادهها و رسم نمودارها از نرم افزارهای 12 GenStat و SPSS17 استفاده شد.

نتایج و بحث

نتایج پژوهش حاضر آشکار ساخت که شماری از تیمارهای کاربرد سولفات روی و بذور زی فروزنی شده در شرایط مختلف رطوبتی قادر به بهبود برخی از مولفه های مورد بررسی نسبت به تیمارهای شاهد بودند. برهم کنش سه جانبه مربوط به انواع بذور مورد بررسی، کاربرد عنصر روی و تنفس خشکی بر روی ارتفاع ساقه، سطح برگ، کلروفیل، فعالیت آنزیم سوپراکسیدیدیسموتاز، آیزوژیم Cu/Zn-SOD، آسکوربات پراکسیداز، کاتالاز و پراکسید هیدروژن، مالون دی آلدئید و پرولین در سطح احتمال یک و پنج درصد معنی دار بوده است (جداول ۲ و ۳). در همین رابطه برهم کنش دو جانبه انواع بذور مورد بررسی و تنفس خشکی برای صفات آیزوژیم های Mn-SOD، Fe-SOD گلوتاتیون ردوکتاز در سطح احتمال یک و پنج درصد معنی دار شد (جداول ۲ و ۳).

ارتفاع ساقه

نتایج تجزیه واریانس داده های حاصل از پژوهش حاضر نشان داد که برهم کنش سه جانبه صفات مورد بررسی بر روی ارتفاع ساقه در سطح احتمال یک درصد معنی دار شد

جدول ۲- تجزیه واریانس صفات اندازه گیری شده در گندمهای مورد مطالعه تحت تأثیر کاربرد عنصر روی و بذور زی فروزنی شده در شرایط متفاوت رطوبتی

جدول ۳- تجزیهی واریانس صفات اندازه‌گیری شده در گندم‌های مورد مطالعه تحت تأثیر کاربرد عنصر روی و بذور زی فروزنی شده در شرایط متفاوت رطوبتی

Table 3. Analysis of Variance of measured parameters under influence of zinc application and zinc Biofortified seed in different moisture conditions

| منابع تغییرات Sources of Variation | درجه آزادی df | میانگین مربعات (Mean Square) | | | | | | | | |
|---|------------------|--|---|---|---|---|--------------------|---------------------------|----|--|
| | | فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز Ascorbate Peroxidase Activity | فعالیت آنزیم کاتالاز Catalase Enzyme Activity | فعالیت آنزیم گلوتاتیون ردوکتاز Glutathione reductase Activity | فعالیت آنزیم هیدروژن Hydrogen Peroxide contentC | میزان پرولین دی آلدید Malondial dehyde Content | Proline Content | Zinc Concentr ation | | |
| (Replication) | 2 | 0.301 | 0.0807 | 0.177 | 0.22 | 15.98 | 4.48 | 0.00002 | | |
| (Seed Types) | 2 | 8.344** | 8.764** | 0.099** | 18.47** | 262.73** | 108.76** | 0.0027** | | |
| (Drought Stress) | 2 | 1.688** | 5.07** | 0.319 ns | 31.7** | 3203.72** | 1323.71** | 0.00022** | | |
| (Priming) | 3 | 0.177** | 0.19** | 0.018* | 0.62** | 97.95** | 20.2** | 0.0004** | | |
| (S*D) | 4 | 0.13** | 0.34** | 0.125* | 2.97** | 99.48** | 39.72** | 0.00005 | | |
| انواع بذر* پیش تیمار (S*P) | 6 | 0.244** | 0.034** | 0.105 ns | 0.172** | 3.06 ns | 9.46** | 0.00016 | ns | |
| پیش تیمار* تنش* تنش* پیش تیمار (D*P) | 6 | 0.17** | 0.038** | 0.026 ns | 0.122** | 36.82** | 7.46** | 0.0003 ns | | |
| انواع بذر* تنش* تنش* پیش تیمار (S*D*P) | 12 | 0.105** | 0.07** | 0.049 ns | 0.026** | 8.84** | 7.46** | 0.000029* | | |
| Error | 70 | 0.017 | 0.005 | 0.031 | 0.008 | 1.43 | 0.86 | 0.000019 | | |
| ضریب تغییرات درصد (CV) | | 9.2 | 7.5 | 14.2 | 4 | 3.6 | 3.9 | 16.2 | | |

ns, * and **: بهترتب غیر معنی دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

ns, * and **: Not-significant and significant at 5% and 1% probability levels, respectively

گیاهچه‌های گندم سبب تولید گیاهچه‌های قوی‌تر و سالم‌تر شد. نتایج بدست‌آمده از پژوهش کاندان و همکاران (Candan *et al.*, 2019) و رشید و همکاران (Rashid *et al.*, 2019) هم‌است با این پژوهش می‌باشدند. آن‌ها اذعان داشتند که با بکارگیری بذور دارای عنصر روی بالا در شرایط تنش خشکی می‌توان رشد و نمو گیاهان زراعی مختلف را تقویت کرد.

سطح برگ

نتایج حاصل از پژوهش حاضر نشان داد که در رابطه با سطح برگ گیاهچه‌ها گندم، برهمکنش سه جانبه فاكتورهای مورد بررسی در سطح احتمال یک درصد معنی دار شد (جدول ۲). بیشترین میزان سطح برگ به صورت مشترک با مقدادر ۱۴/۱۹ و ۱۴/۱ سانتی‌متر مربع مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فروزنی شده به روش خاکی و کاربرد خاکی ۲۵ کیلوگرم سولفات روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی و تیمار بذور زی فروزنی شده به روش خاکی و افشاره کردن نیم درصد سولفات روی در شرایط آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت زراعی می‌باشد. کمترین میزان ثبت شده سطح برگ نیز با مقدار ۵/۵ سانتی‌متر مربع مربوط به تیمار کاربرد بذور عدم

ایمتیاز و همکاران (Imtiaz *et al.*, 2003) کاهش ارتفاع گیاهان را در اثر کمبود عنصر روی گزارش و دلیل آن را کاهش فاصله میان گره‌ها دانستند. چاکماک و همکاران (Cakmak *et al.*, 2010) علت کاهش ارتفاع گیاهان را در شرایط کمبود عنصر روی تاثیر مستقیم این عنصر در سنتز اسیدايندولاسيتیک بیان کردند. از طرفی، براون و همکاران (Khan *et al.*, 2008) فراهمی عنصر روی در گندم را علاوه بر ارتفاع گیاه عامل اصلی افزایش شمار پنجه و سرعت پنجه‌زنی معرفی کردند. اسد و همکاران (Asad *et al.*, 2000) و خان و همکاران (Khan *et al.*, 2008) افزایش معنی دار ارتفاع بوته‌های گندم را بهترتب در اثر کاربرد عنصر کم مصرف به طریق افشاره کردن برگی و خاکی گزارش نمودند. Flintham و همکاران (Flintham *et al.*, 1997) نشان دادند که با فراهمی عنصر روی برای بذور کشت شده، ارتفاع گندم می‌تواند از ۷۶/۹۳ تا ۸۵/۱۳ افزایش می‌یابد. با توجه به کمبود عنصر روی در خاک مورد انتخابی، فراهمی عنصر روی از طریق بذور زی فروزنی شده یا کوددهی سولفات روی سبب افزایش سرعت جوانه‌زنی و سبزشدن گردید. از طرفی فراهمی این عنصر با تامین نیازهای متابولیسمی

شرایط آبیاری در ۶۰ درصد ظرفیت زراعی بود (جدول ۴). زی فزونی شده به روش خاکی و مصرف ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی در شرایط تنفس خشکی شدید می‌توان ۹/۲۷ درصد سطح برگ بیشتری نسبت به شرایط عدم استفاده از کود حاوی روی و بذور شاهد در همان شرایط (تنفس خشکی شدید) بدست آورد (جدول ۴).

زی فزونی شده و پیش‌تیمار دو درصد سولفات‌روی در در این پژوهش، استفاده از بذور زی فزونی شده به روش خاکی و اضافه نمودن ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی در شرایط آبیاری نرمال نسبت به تیمار شاهد در شرایط تنفس خشکی شدید سبب افزایش ۳۴/۵۳ درصدی ارتفاع بوته گردید. همچنین بر اساس مقایسه‌های میانگین صورت گرفته می‌توان اذعان داشت که با استفاده از بذور

جدول ۴- مقایسه میانگین صفات مورد آزمایش تحت تأثیر کاربرد عنصر روی و بذور زی فزونی شده گندم در شرایط وقوع تنفس خشکی

Table 4. Comparison of mean traits under study as affected by zinc application and wheat Biofortified Seed under drought stress conditions

| Seed Types | Drought Stress | تشخیص بذر | پیش‌تیمار | ارتفاع ساقه (سانتی متر) | Leaf Area(Cm ²) | کلروفیل (میلی مول بر گرم وزن نر) | دیسموتاز (واحد آنزیمی بر میلی گرم بروتین) | فعالیت آنزیم سوپراکسید (واحد آنزیمی بر میلی گرم بروتین) | فعالیت آنزیم Cu/Zn-SOD (واحد آنزیمی بر میلی گرم بروتین) | فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز (واحد آنزیمی بر میلی گرم بروتین) | Catalase Enzyme Activit (U/mgProtein) |
|---|--|-------------|----------------|----------------------------|-----------------------------|-------------------------------------|---|---|---|--|--|
| بذر عدم زی فرزونی شده | آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت | آبیاری | عدم تیمار | 53.89 bcdefgh | 9.295 ghij | 8.758 ghij | 8.59 o | 1.154 mno | 0.443 o | 0.0127o | |
| | | افشانه کردن | 60.98 ab | 10.067 | 9.737 efg | 9.09 no | 1.609 fgh | 0.474 o | 0.0419o | | |
| | | کاربرد خاکی | 61.32 ab | 12.413 b | 12.853 ab | 9.7 lmn | 2.152 c | 0.68 no | 0.0727no | | |
| | آبیاری در ۶۰ درصد ظرفیت | آبیاری | پیش‌تیمار ۲ | 55.96 abcdef | 10.235 | 9.931 efg | 9.47 mn | 1.84 de | 0.872mno | 0.0933no | |
| | | افشانه کردن | 52.21bcdefghij | 8.625 ij | 8.422 hijk | 9.16 no | 1.108 no | 0.815 no | 0.1153no | | |
| | | کاربرد خاکی | 53.33abcdefghi | 8.523 j | 8.759 ghij | 9.48 mn | 1.429 hijk | 0.934 lmn | 0.2589mno | | |
| | آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت | آبیاری | پیش‌تیمار ۲ | 54.09 abedfgh | 8.323 jk | 8.423 hijk | 10.22 l | 1.901 d | 1.06 jklmn | 0.3267mn | |
| | | افشانه کردن | 42.37 ijk | 5.502 o | 5.401 o | 9.69 lmn | 1.287 klmn | 1.275 hijklm | 0.3754m | | |
| | | کاربرد خاکی | 41.24 jk | 5.872 no | 5.973 mno | 9.57 lmn | 0.809 pq | 1.013 klmn | 0.849k | | |
| Biofortified Seed by application of zinc fertilizer | آبیاری در ۹۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | عدم تیمار | 47.22 defghijk | 6.275 mno | 6.209 mno | 10 lm | 0.976 op | 1.078 ijklmn | 0.9575jk | |
| | | افشانه کردن | 46.34 fghijk | 6.107 mno | 6.073 mno | 9.88 lm | 0.79 pq | 1.003 klmn | 0.9798ijk | | |
| | | کاربرد خاکی | 36.65 k | 5.805 no | 5.637 no | 10.01 lm | 0.641 q | 1.075 ijklmn | 0.9666jk | | |
| | آبیاری در ۶۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | عدم تیمار | 56.18 abcdef | 9.765 fghi | 9.597 efg | 11.67 jk | 1.603 fgh | 1.717 bedefgh | 0.8817k | |
| | | افشانه کردن | 62.43 ab | 11.407 bcd | 11.98 bc | 12.63 bcdefg | 2.222 c | 1.517 cdefghi | 0.9848hijk | | |
| | | کاربرد خاکی | 64.01 a | 14.193 a | 14.159 a | 13.38 a | 3.21 a | 1.618 cdefgh | 0.9958hijk | | |
| | آبیاری در ۳۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | پیش‌تیمار ۲ | 55.74 abcdef | 10.201 | 10.402 def | 13.1 ab | 2.856 b | 1.539 cdefgh | 1.2361gh | |
| | | افشانه کردن | 56.59 abcdef | 10.873 | 10.436 def | 11.97 ghijk | 1.352 jkl | 1.484 defghij | 1.1714ghij | | |
| | | کاربرد خاکی | 61.48 ab | 14.1 a | 12.653 bc | 12.16 efgijk | 1.478 ghij | 1.706 bcdefgh | 1.2668fg | | |
| Biofortified Seed by application of zinc Spray | آبیاری در ۹۰ درصد زی فرزونی شده با کاربرد خاکی | آبیاری | عدم تیمار | 54.22 abcdefg | 9.059 ghij | 9.16 fghi | 12.43 cdefgh | 1.875 de | 1.948 bc | 1.3679defg | |
| | | افشانه کردن | 46.86 defghijk | 8.086 jkl | 8.389 hijk | 12.34 defghi | 1.623 fg | 1.899 bcde | 1.6313abc | | |
| | | کاربرد خاکی | 47.88 cdefghij | 8.389 jk | 8.691 ghij | 12.26 defghij | 1.277 klmn | 1.703 bedefgh | 1.4975bcdef | | |
| | آبیاری در ۶۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | عدم تیمار | 47.3 defghijk | 6.679 mno | 6.645lmno | 12.78 abcd | 1.711 ef | 2.112 b | 1.6931ab | |
| | | افشانه کردن | 46.46 fghijk | 6.476 mno | 6.813 lmn | 12.52bcddefgh | 1.366 jkl | 2.842 a | 1.6677ab | | |
| | | کاربرد خاکی | 44.05 ghijk | 6.073 mno | 6.174lmno | 12.74 abcde | 1.573 fghi | 1.673 bcdefgh | 1.5535bcde | | |
| | آبیاری در ۳۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | عدم تیمار | 52.86 | 8.825 ij | 8.657 ghij | 11.51 k | 1.254 klmn | 1.321 hijklm | 0.5081lm | |
| | | افشانه کردن | 58.89 abc | 11.309 bcd | 11.477 cd | 11.7 ijk | 1.389 ijk | 1.363 ghijkl | 0.7554kl | | |
| | | کاربرد خاکی | 61.52 ab | 11.509 bc | 11.375 cd | 13.03 abc | 2.678 b | 1.38 fghijkl | 0.7571kl | | |
| Biofortified Seed by application of zinc Spray | آبیاری در ۶۰ درصد زی فرزونی شده با سری کردن | آبیاری | پیش‌تیمار ۲ | 58.21 abcd | 10.939 | 10.537 de | 11.89 hijk | 1.616 fgh | 1.37 ghijkl | 0.8523k | |
| | | افشانه کردن | 52.02 bcdefghi | 8.625 ij | 8.993 ghi | 12.66 bcdef | 1.829 de | 1.699 bcdefgh | 1.2228ghi | | |
| | | کاربرد خاکی | 42.16 ijk | 7.181 klm | 7.483 jkl | 11.99 ghijk | 1.118 no | 1.921 bcd | 1.8436a | | |
| | آبیاری در ۳۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | عدم تیمار | 55.8 abedef | 11.141 cde | 11.541 cd | 12.1 efgijk | 1.135 no | 1.597 cdefgh | 1.3252efg | |
| | | افشانه کردن | 57.78 abede | 11.241 cde | 11.443 cd | 12.04 fghijk | 1.152 mno | 1.814 bcdefg | 1.2261ghi | | |
| | | کاربرد خاکی | 42.7 hijk | 6.879 lmn | 7.146 klm | 12.5 bcdefgh | 1.335 jklm | 1.802 bcdefg | 1.5124bcdef | | |
| | آبیاری در ۶۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | عدم تیمار | 49.47 cdefghij | 8.422 j | 8.187 ijk | 12.35 defghi | 1.247 klmn | 1.832 bcdef | 1.3793cdefg | |
| | | افشانه کردن | 43.78 ghijk | 6.778 mn | 6.811 lmn | 12.21 defghij | 1.193 lmn | 1.655 cdefgh | 1.584bcd | | |
| | آبیاری در ۳۰ درصد زی فرزونی شده | آبیاری | پیش‌تیمار ۲ | 49.56 cdefghij | 8.926 hij | 8.153 ijk | 12.02 fghijk | 1.145 no | 1.45 efghijk | 1.5444bcde | |

سطح یک درصد معنی دار شد (جدول ۲). مقایسات میانگین این صفت نشان داد که بیشترین میزان آن با مقدار ۱۴/۱۵ میلیمول بر گرم وزن تر مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فزونی شده به روش خاکی و کاربرد خاکی ۲۵ کیلوگرم سولفات روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی و کمترین میزان آن نیز با مقدار ۵/۴ میلیمول بر گرم وزن تر مربوط به تیمار بذور عدم زی فزونی شده و پیش تیمار دو درصد سولفات روی در شرایط آبیاری ۶۰ درصد ظرفیت زراعی می باشد (جدول ۴). کاهش سنتز و تخریب کلروفیل برگ از جمله تاثیرات مستقیمی می باشد که در شرایط کمبود رطوبت در گیاهان اتفاق می افتد (Fahad *et al.*, 2017). یکی از محل های تولید انواع اکسیژن فعال در شرایط بروز تنفس خشکی و بسته شدن روزنه ها کلروپلاست می باشد. تشدید میزان خسارت واردہ به کلروفیل، کارتنتوئید و پروتئین های موجود در کلروپلاست در اثر اکسیداسیون آن ها توسط انواع اکسیژن فعال دور از انتظار نیست (Foyer, 2018) عنصر روی با تاثیر بر تنظیم غلظت های سیتوپلاسمی عناصر (Kaur *et al.*, 2009) و تاثیر در جذب و انتقال سایر عناصر همچون آهن و منیزیم می تواند به صورت غیر مستقیم بر روی افزایش محتوای رنگدانه های برگ طریق اتصال به گروه سولفیدریل باعث سنتز کلروفیل می گردد. از طرفی پورفوبلینوژن پیش ماده کلروفیل می باشد که بدون دو عنصر منیزیم و روی سنتز نمی شود (Samreen *et al.*, 2017). کاهش سنتز و تخریب کلروفیل برگ از واکنش هایی است که در شرایط کمبود عنصر روی تسریع می گردد (Roosta *et al.*, 2018). حافظ و همکاران (Hafeez *et al.*, 2013) در آزمایشی به این نتیجه رسیدند که افشاره کردن عنصر روی می تواند موجب افزایش کلروفیل در گیاهان مختلف گردد که این امر می تواند به علت نقش این عنصر در متابولیسم نیتروژن و ساخت کلروفیل باشد. در این میان از نقش عنصر روی در حفظ و نگهداری ساختار کلروفیل برگ ها در اثر نقش آنتی اکسیدانت این عنصر نمی توان غافل شد.

فعالیت آنژیم سوپر اکسیدیدیسموتاز و آیزوژیم های آن نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد که بر همکنش سه جانبه صفات مورد بررسی بر روی میزان فعالیت آنژیم سوپر اکسیدیدیسموتاز در سطح احتمال یک درصد معنی دار

کاهش مقدار رشد در شرایط تنفس خشکی می تواند ناشی از کاهش توسعه سلول باشد. کاهش توسعه سلولی در شرایط تنفس خشکی به علت کاهش فشار تورزسانس، کاهش تقسیم سلولی و بسته شدن روزنه ها و افت فتوسنترز می باشد. با کاهش رشد سلول اندازه اندامها محدود می گردد از این رو می توان اولین اثر محسوس کم آبی را در گیاهان به صورت کوچک شدن اندامها به خصوص برگ های آن ها مشاهده کرد. پاتانگوت و مادروره (Pattanagul and Madore, 1999) کاهش ارتفاع گیاه و کاهش سطح برگ را در شرایط تنفس خشکی گزارش کردند. عنصر روی با تاثیر گذاری مستقیم بر روی افزایش مقاومت گیاهان به تنفس های محیطی و تاثیر مستقیم بر روی سنتز اکسین می تواند تا تاثیرات منفی بروز تنفس خشکی را تعديل بخشد. در همین رابطه خان و همکاران (Khan *et al.*, 2008) اظهار داشتند که کاربرد سولفات روی در اوایل مرحله رشدی گندم موجب افزایش مقدار هورمون ایندول استیک اسید و افزایش شاخص سطح برگ گردید. لازم به ذکر است که در پژوهش های قدیمی تر از بین عناصر کم مصرف، عنصر روی بیشترین ارتباط را با شاخص سطح برگ دارد (Khan *et al.*, 1999). بر اساس گزارش عباسی و همکاران (Abbasi *et al.*, 2016) افزایش میزان عنصر روی دانه نقش به سزایی در افزایش فعالیت آنژیم آلفا آمیلاز و به تبع آن تسریع جوانه زنی و استقرار یکسان بوته های بوجود آمده از این بذرها دارد. آن ها اذعان داشتند که نتیجه افزایش سرعت جوانه زنی و سرعت سبز شدن سبب بالارفتن میزان سطح برگ گردید. افزایش شاخص سطح برگ سبب بهره گیری بهتر گیاهان از منابع رشدی نظیر نور خورشید می گردد که نتیجه آن را می توان در افزایش ظرفیت فتوسنترزی و بالارفتن عملکرد برداشتی مشاهده کرد. ورادواج و همکاران (Weraduwageet *et al.*, 2015) طی پژوهشی اعلام کردند که بین فتوسنترز ظاهری هر بوته با سطح برگ آن ارتباط معنی داری وجود دارد. افزایش سطح برگ گیاهان مختلف با کاربرد بذور غنی شده با عنصر روی توسط رشید و همکاران (Rashid *et al.*, 2019) نیز گزارش شده است.

مقدار کلروفیل

بررسی تاثیر کاربرد بذور زی فزونی شده، کاربرد سولفات روی و سطح رطوبتی مختلف بر مقدار کلروفیل در

آمینه و محل فعالیت با هم تفاوت دارند، اما واکنش یکسان شیمیایی را انجام می‌دهند. در میان آبیوزیم‌های آنژیم سوپراکسیدیسموتاز، عنصر روی به صورت مستقیم در ساختمان آبیوزیم Cu/Zn-SOD حضور دارد. این آبیوزیم در سیتوسول و غشای تیلاکوئیدی واکنش تبدیل رادیکال سوپراکسید را به پراکسید هیدروژن انجام می‌دهد (Radkhina and Fagerstedt, 2010). در شرایط تنفس رطوبتی و به دلیل بسته شدن روزنه‌های گیاهان زراعی در حضور نور خورشید، تولید رادیکال سوپراکسید به شدت در غشای تیلاکوئیدی افزایش می‌یابد. آبیوزیم Cu/Zn-SOD با حضور در این ناحیه سبب تبدیل سوپراکسید و Li *et al.*, 2017) با کاهش این آبیوزیم در شرایط تنفس خشکی افزایش تنفس اکسیداتیو و از بین رفتن سریع تر گیاهان را گزارش کردند. در پژوهش حاضر، بیشترین میزان فعالیت آبیوزیم Cu/Zn-SOD با مقدار ۳/۲۱ واحد آنژیم بر میلی‌گرم پروتئین مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فزونی شده به روش خاکی با پیش‌تیمار دو درصد سولفات‌روی در هکتار می‌توان میزان فعالیت آنژیم سوپراکسیدیسموتاز را ۳۵/۷۹ درصد نسبت به تیمار کاربرد بذور شاهد و عدم کاربرد کودهای حاوی روی در همان شرایط رطوبتی افزایش داد (جدول ۴). شاید دلیل این افزایش بیش از ۳۵ درصدی حضور مستقیم عنصر روی در ساختمان آبیوزیم‌های این آنژیم باشد. آنژیم سوپراکسیدیسموتاز یکی از آنژیم‌های کلیدی سیستم دفاعی گیاهان زراعی جهت مقابله با اکسیداسیون ماکرومولکول‌های سلولی می‌باشد. با فعالیت این آنژیم رادیکال سوپراکسید به پراکسید هیدروژن تبدیل می‌گردد (Alscher *et al.*, 2002) در اثر کاهش فعالیت این آنژیم، میزان رادیکال سوپراکسید در سلول‌های گیاهی به شدت افزایش می‌یابد. رادیکال سوپراکسید با توان اکسیداسیون بالا به راحتی می‌تواند سبب تخرب ساختمان اسیدهای آمینه تریپتوфан، هیستیدین و متیونین شده و باعث از بین رفتن بیومولکول‌های حیاتی و بروز اختلالات متابولیسمی شود (Alscher *et al.*, 2002). قابل ذکر است هر کدام از اسیدهای آمینه فوق به نوبه خود نقش حیاتی در سلول ایفا می‌کنند (Rai, 2002). با تجمع رادیکال سوپراکسید در سلول‌های گیاهی این رادیکال به راحتی و در حضور عناصر چند ظرفیتی می‌تواند به رادیکال هیدروکسیل تبدیل گردد. از طرفی مقادیر بالای سوپراکسید سبب توقف فعالیت برخی از آنژیم‌های آنتی-اکسیدانت نیز می‌شود. بنا به گزارش هرناندز و همکاران (Hernandez *et al.*, 2001) فعالیت آنژیم سوپراکسیدیسموتاز در ارقام مقاوم به تنفس خشکی بیشتر از ارقام حساس به خشکی می‌باشد. آبیوزیم‌ها به آنژیم‌های یکسان اطلاق می‌گردند که در ترکیب اسیدهای

شده (جدول ۲). بیشترین میزان فعالیت آنژیم سوپراکسیدیسموتاز با مقدار ۱۳/۳۸ واحد آنژیمی بر میلی‌گرم پروتئین مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فزونی شده به روش خاکی و پیش‌تیمار دو درصد سولفات‌روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی می‌باشد. کمترین مقدار فعالیت این آنژیم نیز با مقدار ۸/۵۹ واحد آنژیمی بر میلی‌گرم پروتئین مربوط به تیمار کاربرد بذور عدم زی فزونی شده در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی بود (جدول ۴). در این پژوهش مشخص گردید که با کاربرد بذور زی فزونی شده با عنصر روی به روش خاکی و کاربرد همزمان ۲۵ کیلوگرم سولفات‌روی در هکتار می‌توان میزان فعالیت آنژیم سوپراکسیدیسموتاز را ۳۵/۷۹ درصد نسبت به تیمار کاربرد بذور شاهد و عدم کاربرد کودهای حاوی روی در همان شرایط رطوبتی افزایش داد (جدول ۴). شاید دلیل این افزایش بیش از ۳۵ درصدی حضور مستقیم عنصر روی در ساختمان آبیوزیم‌های این آنژیم باشد. آنژیم سوپراکسیدیسموتاز یکی از آنژیم‌های کلیدی سیستم دفاعی گیاهان زراعی جهت مقابله با اکسیداسیون ماکرومولکول‌های سلولی می‌باشد. با فعالیت این آنژیم رادیکال سوپراکسید به پراکسید هیدروژن تبدیل می‌گردد (Alscher *et al.*, 2002) در اثر کاهش فعالیت این آنژیم، میزان رادیکال سوپراکسید در سلول‌های گیاهی به شدت افزایش می‌یابد. رادیکال سوپراکسید با توان اکسیداسیون بالا به راحتی می‌تواند سبب تخرب ساختمان اسیدهای آمینه تریپتوfan، هیستیدین و متیونین شده و باعث از بین رفتن بیومولکول‌های حیاتی و بروز اختلالات متابولیسمی شود (Alscher *et al.*, 2002). قابل ذکر است هر کدام از اسیدهای آمینه فوق به نوبه خود نقش حیاتی در سلول ایفا می‌کنند (Rai, 2002). با تجمع رادیکال سوپراکسید در سلول‌های گیاهی این رادیکال به راحتی و در حضور عناصر چند ظرفیتی می‌تواند به رادیکال هیدروکسیل تبدیل گردد. از طرفی مقادیر بالای سوپراکسید سبب توقف فعالیت برخی از آنژیم‌های آنتی-اکسیدانت نیز می‌شود. بنا به گزارش هرناندز و همکاران (Hernandez *et al.*, 2001) فعالیت آنژیم سوپراکسیدیسموتاز در ارقام مقاوم به تنفس خشکی بیشتر از ارقام حساس به خشکی می‌باشد. آبیوزیم‌ها به آنژیم‌های یکسان اطلاق می‌گردند که در ترکیب اسیدهای

فعالیت آنژیم آسکوربات پراکسیداز

نتایج تجزیه واریانس داده‌ها این آزمایش نشان داد که برهمکنش سه جانبه صفات مورد بررسی بر روی فعالیت آنژیم آسکوربات پراکسیداز در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). بیشترین میزان فعالیت آنژیم آسکوربات پراکسیداز با مقدار ۲/۸۴ واحد آنژیمی بر میلی‌گرم پروتئین مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فزونی-شده به روش خاکی با کوددهی ۲۵ کیلوگرم در هکتار در

مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فزونی شده به روش افشارانه کردن و کاربرد خاکی ۲۵ کیلوگرم سولفات روی در شرایط آبیاری ۶۰ درصد ظرفیت زراعی مشاهده شد. کمترین مقدار فعالیت این آنژیم نیز با مقدار ۰/۰۲ واحد آنژیمی بر میلی‌گرم پروتئین مربوط به تیمار کاربرد بذور زی فزونی نشده و عدم کاربرد کودهای حاوی عنصر روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی بود (جدول ۴). کاربرد همزمان بذور زی فزونی شده با عنصر روی به صورت خاکی و کوددهی ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی در شرایط شرایط عدم تنفس خشکی و تنفس ملایم توانست میزان فعالیت این آنژیم را به ترتیب ۹۷/۹۱ و ۵۰/۲۹ درصد نسبت به تیمار شاهد در همین شرایط بهبود بخشد (جدول ۴).

آنژیم کاتالاز از مهمترین مکانیسم‌های آنتی‌اکسیدانت به خصوص در شرایط تنفس خشکی می‌باشد. آنژیم کاتالاز از گروه آنژیم‌های اکسیدردوکتاز و از دسته پروتئین‌های آهن‌دار محسوب می‌شود که عمدتاً در پراکسی‌زوم سلول‌های گیاهی یافت شده و واکنش تبدیل پراکسید هیدروژن به آب را انجام می‌دهد. از آنجایی که میزان جذب عنصر آهن به واسطه حضور عنصر روی افزایش می‌یابد. انتظار بر این است که با فراهمی عنصر روی میزان فعالیت این آنژیم افزایش یابد. ران و همکاران (Ren et al., 2006) افزایش میزان فعالیت این آنژیم را با محدودشدن رطوبت در دسترس گزارش نمودند که منطبق بر نتایج بدست آمده از این پژوهش می‌باشد. همچنین افزایش میزان فعالیت این آنژیم با کاربرد کودهای حاوی عنصر روی به خصوص در شرایط بروز تنفس‌های محیطی نیز توسط امیری و همکاران (Amiri et al., 2016) گزارش گردیده است که منطبق بر این پژوهش می‌باشد.

فعالیت آنژیم گلوتاتیون ردوکتاز

نتایج تجزیه واریانس حاصل از کاربرد صفات مورد بررسی نشان داد که برهمکنش دو جانبه کاربرد بذور زی فزونی شده و تنفس خشکی بر روی فعالیت آنژیم گلوتاتیون ردوکتاز در سطح احتمال پنج درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). بیشترین میزان فعالیت این آنژیم با مقدار ۱/۴۲ واحد آنژیمی بر میلی‌گرم پروتئین مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فزونی شده به روش خاکی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی مشاهده شد. کمترین مقدار فعالیت این آنژیم نیز با مقدار ۱/۲۳ واحد آنژیمی بر

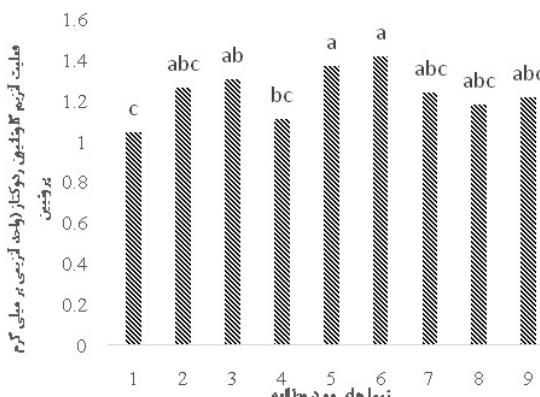
شرایط تنفس خشکی شدید بود. کمترین مقدار فعالیت این آنژیم نیز با مقدار ۰/۴۴ واحد آنژیمی بر میلی‌گرم پروتئین مربوط به تیمار کاربرد بذور عدم زی فزونی شده و عدم کاربرد کودهای حاوی عنصر روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی بود (جدول ۴). کوددهی سولفات روی بهنهایی توانست فعالیت این آنژیم را نسبت به تیمار شاهد به میزان ۷۴/۲۶ درصد بهبود بخشد. کاربرد همزمان بذور زی فزونی شده با عنصر روی به صورت خاکی و کوددهی ۲۵ کیلوگرم در هکتار سولفات روی در شرایط تنفس خشکی شدید توانست میزان فعالیت این آنژیم را ۶۴/۴۳ درصد نسبت به تیمار شاهد در همین شرایط بهبود بخشد (جدول ۴). آنژیم آسکوربات پراکسیداز از مهمترین آنژیم‌های دفاعی است که نقش بسیار مهمی در جمع‌آوری و احیای کامل پراکسیدهیدروژن دارد. با فعالیت این آنژیم پراکسیدهیدروژن به آب تبدیل می‌شود (Ozyigit et al., 2016). آنژیم آسکوربات پراکسیداز در اکثر اندامک‌های سلول نظریه کلروپلاست، میتوکندری، پراکسی‌زوم و سیتوسول فعالیت می‌کند (Lomontea et al., 2010) طبق گزارشات کاورزان و همکاران (Caverzan et al., 2012) کاهش فعالیت آنژیم آسکوربات پراکسیداز سبب افزایش میزان خسارت انواع اکسیژن فعال در گیاهان زراعی می‌گردد. شواهد مختلفی نشان می‌دهند که آنژیم آسکوربات پراکسیداز در شرایط بروز تنفس خشکی و بروز تنفس اکسیداتیو نسبت به آنژیم سوپراکسیدیسموتاز ناپایدارتر می‌باشد (Chagas et al., 2008). به همین دلیل تغییرات میزان فعالیت این آنژیم در شرایط تنفس خشکی نیز به دفعات مکرر توسط پژوهشگران متعددی گزارش گردیده است. افزایش فعالیت این آنژیم با کاربرد عنصر روی توسط لی و همکاران (Li et al., 2013a) نیز گزارش شده است. افزایش تغییرات فعالیت این آنژیم در شرایط تنفس خشکی با فراهمی عنصر روی نیز توسط ما و همکاران (Ma et al., 2006) گزارش گردیده است.

فعالیت آنژیم کاتالاز

نتایج تجزیه واریانس داده‌های حاصل از پژوهش حاضر نشان داد که برهمکنش سه جانبه صفات مورد بررسی بر روی فعالیت آنژیم کاتالاز در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). بیشترین میزان فعالیت آنژیم کاتالاز با مقدار ۱/۸۳ واحد آنژیمی بر میلی‌گرم پروتئین

(شکل ۱).

میلی گرم پروتئین مربوط به تیمار کاربرد بذور زی فزونی-
نشده در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی بود



شکل ۱- تغییرات میزان فعالیت آنزیم گلوتاتیون ردوکتاز با کاربرد بذور زی فزونی شده‌ی گندم در شرایط تنفس خشکی
Figure 1. Changes in Guaiaacol Peroxidase Activity using enriched wheat seeds under drought stress

conditions

- ۶: بذور زی فزونی شده به روش خاکی در شرایط آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی
- ۷: بذور زی فزونی شده به روش افشاری در شرایط آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت زراعی
- ۸: بذور زی فزونی شده به روش افشاری در شرایط آبیاری در ۶۰ درصد ظرفیت زراعی
- ۹: بذور زی فزونی شده به روش افشاری در شرایط آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی

نتایج تجزیه واریانس داده‌های حاصل از پژوهش حاضر نشان داد که برهمکنش سه جانبه صفات مورد بررسی بر روی میزان پراکسید هیدروژن در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). بیشترین میزان تجمع این ماده با مقدار ۴/۵۱ میلی مول بر گرم وزن تر مربوط به تیمار استفاده از بذور زی فزونی شده و عدم کاربرد کودهای حاوی عنصر روی در شرایط آبیاری ۳۰ درصد ظرفیت زراعی بود. کمترین مقدار تجمع پراکسید هیدروژن با مقدار ۱/۰۶ میلی مول بر گرم وزن تر مربوط به تیمار کاربرد بذور زی فزونی شده به روش خاکی و افشاری کردن نیم درصد عنصر روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی مشاهده شد (شکل ۲). پراکسید هیدروژن یکی از سمی‌ترین فرم‌های احیای ناقص اکسیژن می‌باشد که توان اکسیده نمودن گروههای تیول و واردنودن صدمه به تعداد زیادی از ماکرومولکول‌ها را دارد. از طرفی تجمع بالای این ماده در سلول سبب از کارافتادن فعالیت برخی از آنزیم‌های چرخه کالوین نظیر ریبولوز-۵-فسفات کیناز و بی‌فسفاتازها می‌شود. به علاوه آیزوژیم‌های Mn-SOD و

- ۱: بذور زی فزونی شده در شرایط آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت زراعی
- ۲: بذور زی فزونی شده در شرایط آبیاری در ۶۰ درصد ظرفیت زراعی
- ۳: بذور زی فزونی شده در شرایط آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی
- ۴: بذور زی فزونی شده به روش خاکی در شرایط آبیاری در ۹۰ درصد ظرفیت زراعی
- ۵: بذور زی فزونی شده به روش خاکی در شرایط آبیاری در ۶۰ درصد ظرفیت زراعی

برای جلوگیری از اثرات منفی تولید انواع اکسیژن فعال مکانیسم‌های متعددی در گیاه ایفای نقش می‌کنند. چرخه مهرل، چرخه گزانوفیل، تنفس نوری، چرخه آسکوربات-گلوتاتیون از جمله مهم‌ترین مکانیسم‌های موجود در گیاهان زراعی می‌باشند. آنزیم گلوتاتیون ردوکتاز یکی از آنزیم‌های مهم می‌باشد که مسئول تبدیل گلوتاتیون اکسیدشده به گلوتاتیون احیا شده می‌باشد (Yousuf *et al.*, 2012). گلوتاتیون در چرخه‌های مهرل، گزانوفیل و آسکوربات گلوتاتیون نقش مهمی در جمع‌آوری پراکسید هیدروژن و حفظ گلوتاتیون احیا بازی می‌کند. افزایش میزان فعالیت این آنزیم در شرایط تنفس ملایم و کاهش فعالیت آن در شرایط تنفس خشکی شدید (Sairam *et al.*, 2002) گزارش شده است اما هیچ گزارشی مبنی بر تغییر میزان فعالیت این آنزیم در شرایط کاربرد بذور زی فزونی شده وجود ندارد.

میزان پراکسید هیدروژن

که در حضور انواع اکسیژن فعال سرعت بیشتری پیدا می‌کند، پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی است که باعث تولید آلدئیدهایی مانند مالون دی‌آلدئید و محصولاتی مثل اتیلن می‌شود. آیالا و همکاران (Ayala *et al.*, 2014) افزایش میزان این ترکیب را نشان‌دهنده اکسیدشدن اسیدهای چرب غشا و پراکسیدهشدن لیپیدها می‌دانند. افزایش پراکسیداسیون لیپیدی توسط پژوهشگران متعددی در شرایط تنفس خشکی در گیاهان مختلف گزارش شده است. بسیاری از پژوهشگران معتقد‌اند که افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت سبب افزایش تحمل گیاهان به تنفس اکسیداتیو می‌شود، زیرا با بالارفتن فعالیت این آنزیم‌ها میزان انواع اکسیژن موجود در سلول‌های گیاهی کنترل شده و از شدت صدمات به بیومولکول‌های حیاتی و اختلالات متابولیسمی فوق الذکر کاسته می‌شود (El-Beltagi and Mohamed, 2013). لی و همکاران (Li *et al.*, 2013b) کاهش شدید تخریب سلول‌های اندام هوایی و ریشه‌های گندم را با کاربرد عنصر روی گزارش کردند و خاطر نشان شدند که این کاهش به‌دلیل نقش مستقیم عنصر روی در سیستم دفاعی گیاهان زراعی می‌باشد.

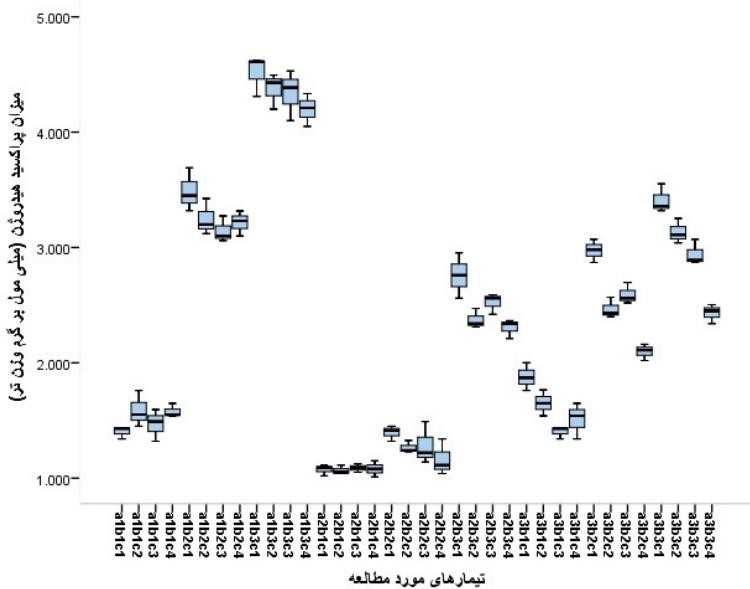
میزان پروولین

نتایج تجزیه واریانس داده‌های حاصل از پژوهش حاضر نشان داد که برهمکنش سه جانبه صفات مورد بررسی بر روی میزان پروولین در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). بیشترین میزان تجمع این ماده با مقدار ۴۲/۸ میلی‌گرم در لیتر مربوط به تیمار استفاده از بذور زی‌فروزنی شده به‌روش خاکی و مصرف ۲۵ کیلوگرم کود سولفات روی در شرایط آبیاری ۶۰ درصد ظرفیت زراعی بود. کمترین مقدار تجمع پراکسید هیدروژن نیز با مقدار ۲۴/۱ مربوط به تیمار کاربرد بذور زی‌فروزنی به‌روش خاکی و کاربرد خاکی عنصر روی در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی بود (شکل ۴). محتوای آب نسبی جذب آب به‌وسیله بافت‌ها و سلول‌ها را نشان می‌دهد. سعید و همکاران (Saeid *et al.*, 2010) اظهار داشتند محتوای آب نسبی منعکس‌کننده فعالیت متابولیک در بافت‌های گیاه بوده و به عنوان شاخصی مناسب به منظور شناسایی گیاهان در شرایط تنفس خشکی می‌باشد. گیاهان متتحمل به خشکی با روش‌های مختلف آب بیشتری را می‌توانند جذب کنند.

Cu/Zn-SOD به مقدار بالای این ماده حساس بوده و فعالیت خود را از دست می‌دهند. طی پژوهش حاضر با توجه به کاهش میزان فعالیت آنزیم‌های سوپراکسیدیسموتاز، کاتالاز، آسکوربات پراکسیداز و گلوتاتیون ردوکتاز در تیمارهایی با بذور زی‌فروزنی نشده و عدم کاربرد عنصر روی، شاهد تجمع معنی‌دار پراکسید هیدروژن هستیم. با توجه به جدول ۴ می‌توان دریافت کاربرد بذور زی‌فروزنی شده و کوددهی توأم سولفات روی سبب افزایش فعالیت میزان آنزیم‌های اندازه‌گیری شده و نهایتاً کاهش معنی‌دار میزان تجمع پراکسید هیدروژن Sairam *et al.*, 2002) تیمار تنفس خشکی سبب افزایش معنی‌دار میزان پراکسید هیدروژن داخل سلول می‌گردد. کاهش مقدار پراکسید هیدروژن با کاربرد فرمهای مختلف عنصر روی توسط مائو و همکاران (Mao *et al.*, 2013) (گزارش شده است. سایرام و همکاران (Sairam *et al.*, 2002) در رابطه با تجمع پراکسید هیدروژن اظهار داشتند که این تجمع سبب افزایش میزان پراکسیداسیون لیپیدی و کاهش شاخص پایداری غشا در سلول‌های برگی گندم می‌شود.

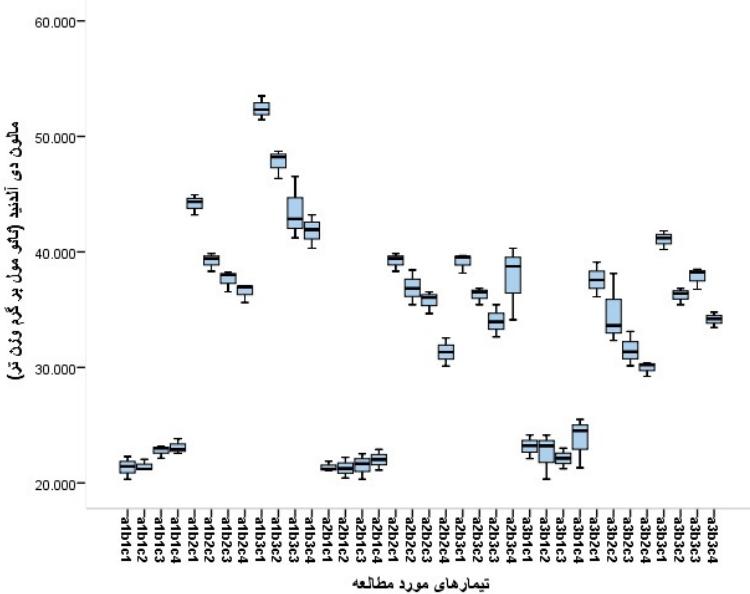
میزان مالون دی‌آلدئید

نتایج تجزیه واریانس داده‌های مربوط به میزان تجمع مالون دی‌آلدئید نشان داد که برهمکنش سه جانبه فاکتورهای مورد بررسی در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). بیشترین میزان تجمع این ماده با مقدار ۵۲/۴۲ نانو مول بر گرم وزن تر مربوط به تیمار استفاده از بذور زی‌فروزنی شده و عدم کاربرد کودهای حاوی عنصر روی در شرایط آبیاری ۳۰ درصد ظرفیت زراعی بود. کمترین مقدار تجمع پراکسید هیدروژن نیز مربوط به تیمارهای کاربرد بذور زی‌فروزنی شده و استفاده از عنصر روی به صورت کود در شرایط آبیاری ۹۰ درصد ظرفیت زراعی بود (شکل ۳). تنش رطوبتی و افزایش تولید انواع اکسیژن فعال سبب بروز تنش اکسیداتیو می‌گردد. انواع اکسیژن فعال باعث آسیب سلولی و پراکسیداسیون لیپیدی غشاهای سلولی می‌گردد. مالون دی‌آلدئید محصول نهایی این آسیب‌ها می‌باشد. مالون دی‌آلدئید بیومارکری با ترکیبی آلدئیدی، فعال و بسیار واکنش پذیر می‌باشد. البلاقی و محمد (El-Beltagi and Mohamed, 2013) بیان داشتند که یکی از واکنش‌هایی



شکل ۲- تغییرات میزان پراکسید هیدروژن با کاربرد بذور زی فزونی شده گندم و پیش تیمار سولفات روی در شرایط تنفس خشکی

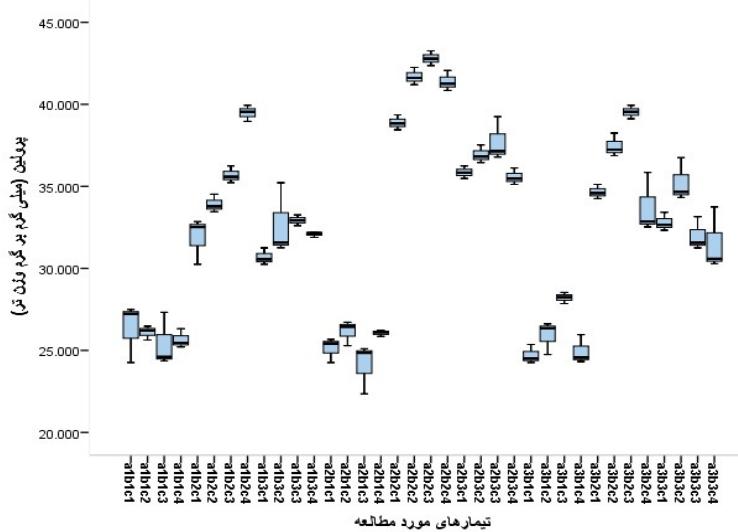
Figure 2. Changes in hydrogen peroxide content using enriched wheat seeds and zinc sulfate priming under drought stress conditions



شکل ۳- تغییرات میزان مالوندیالدهید با کاربرد بذور زی فزونی شده گندم و پیش تیمار سولفات روی در شرایط تنفس خشکی

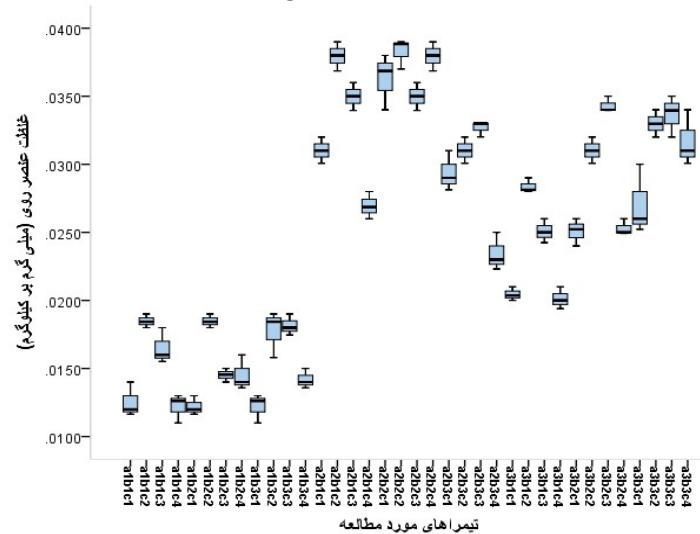
Figure 3. Changes in malondialdehyde content using enriched wheat seeds and zinc sulfate priming under drought stress conditions

| | | | |
|--------|-------------------------|-------------------------|-------------------------|
| a1: | b1: | b2: | b3: |
| بذر: | بذر زی فزونی- | آبیاری هر ۸: | آبیاری هر ۱۲: |
| ا1b1c1 | شده با افشاره کردن | روز یکبار | روز یکبار |
| a1b1c2 | شده با کاربرد خاکی | روز یکبار | روز یکبار |
| a1b1c3 | شاده | روز یکبار | روز یکبار |
| a1b1c4 | روز یکبار | روز یکبار | روز یکبار |
| c1b3c1 | برایم با سولفات روی دو: | c2: | c3: |
| c1b3c2 | افشاره کردن نیم درصد: | کاربرد خاکی سولفات روی: | کاربرد خاکی سولفات روی: |
| c1b3c3 | بدون کاربرد عنصر روی | بدون کاربرد عنصر روی | بدون کاربرد عنصر روی |
| c1b3c4 | درصد | درصد | درصد |



شکل ۴-تغییرات میزان پرولین با کاربرد بذور زی فزونی شده گندم و پیش تیمار سولفات روی در شرایط تنش خشکی

Figure 4. Changes in proline content using enriched wheat seeds and zinc sulfate priming under drought stress conditions



شکل ۵-تغییرات غلظت عنصر روی با کاربرد بذور زی فزونی شده یگندم و پیش تیمار سولفات روی در شرایط تنش خشکی

Figure 5. Changes in zinc concentration using enriched wheat seeds and zinc sulfate priming under drought stress conditions

a1: بذر زی فزونی- a2: بذر زی فزونی- a3: شده با افسانه کردن
بذر: آبیاری هر ۱۲ روز یکبار
آبیاری هر ۸ روز یکبار
آبیاری هر ۴ روز یکبار

c1: بدون کاربرد عنصر
عنصر روی: افسانه کردن نیم درصد
عنصر روی: بدون کاربرد عنصر

e1: بذر زی فزونی- a4: کاربرد خاکی سولفات روی:
کیلوگرم در هکتار ۲۵

در گیاهان تحت تنش خشکی می باشد. تجمع پرولین
در گیاهان تحت تنش به واسطه سنتز پرولین و غیرفعال
شدن تخریب آن اتفاق می افتد. افزایش محتوای پرولین در
شرایط تنش خشکی باعث افزایش قدرت جذب آب و
تنظیم اسمزی به عنوان یکی از سازوکارهای سازگاری
گیاهان زراعی در برابر تنش خشکی می باشد (Farooq et al., 2009)
پرولین یکی از تنظیم کننده های مهم اسمزی
در شرایط بروز تنش های محیطی و یکی از شاخص های

رشد رویشی گیاهان زراعی معمولاً غلظت عنصر روی در بافت‌های اندام‌های می‌تواند افزایش نشان دهد.

نتیجه‌گیری کلی

به عنوان نتیجه‌گیری کلی می‌توان چنین اذعان داشت که با توجه به افزایش میزان فعالیت آنزیم‌های سوپراکسیدیسموتاز، آیزوژیم Cu/Zn-SOD، آسکوربات پراکسیداز، کاتالاز در تیمارهای کاربرد بذور زی‌فروزنی شده و کوددهی سولفات روی میزان پراکسید هیدروژن و مالون‌دی‌آلدئید به صورت معنی‌داری کاهش و سبب تعدیل در شرایط رشد گیاه گردید که نتیجه آن را می‌توان در افزایش میزان ارتفاع ساقه، سطح برگ، کلروفیل این تیمارهای مشاهده نمود. در شرایط اعمال تنفس خشکی شدید (آبیاری در ۳۰ درصد ظرفیت زراعی) کاربرد بذور زی‌فروزنی شده به روش خاکی نسبت به بذور شاهد سبب افزایش میزان فعالیت آنزیم‌های سوپراکسیدیسموتاز، کاتالاز آیزوژیم Cu/Zn-SOD، آسکوربات پراکسیداز، کاتالاز گردید که نتیجه آن را می‌توان در کاهش میزان تولید پراکسید هیدروژن و مالون‌دی‌آلدئید مشاهده نمود. افزایش سطح برگ، میزان کلروفیل و ارتفاع گیاه از نتایج تعدیل شرایط تنفس خشکی شدید در تیمار کاربرد بذور زی‌فروزنی شده به روش خاکی می‌باشد. این نکته قابل ذکر است که در تیمارهای کاربرد خاکی ۲۵ کیلوگرم سولفات روی نیز نتایج مشابهی ثبت شد. به عنوان نتیجه کاربردی می‌توان چنین اظهار داشت که تیمار کاربرد بذور زی‌فروزنی شده به روش خاکی به همراه افزودن کود خاکی حاوی عنصر روی در کشتزارها در شرایط متفاوت رطوبتی به عنوان تیمار برتر این آزمایش انتخاب و برای انجام پژوهش‌های مزرعه‌ای معرفی می‌گردد.

تشکر و قدردانی

بدین‌وسیله از مسئول گلخانه شماره ۲ گروه مهندسی تولید و ژنتیک گیاهی دانشکده کشاورزی دانشگاه محقق اردبیلی تشکر می‌گردد.

کاهش اثرات تنفس خشکی می‌شود. بنابراین از جمله پاسخ‌های گیاهان در برابر تنفس کم‌آبی، افزایش سطح پروولین و ارسال پیام فعال‌شدن آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت می‌باشد. تأثیر عنصر روی در افزایش غلظت پروولین توسط هایات و همکاران (Hayat *et al.*, 2012) و دوز سانتوس و همکاران (Dos Santos *et al.*, 2019) گزارش شده است. افزایش میزان پروولین توسط سینک و همکاران (Singh *et al.*, 2014) با کاربرد عنصر روی گزارش شده است.

غلظت عنصر روی دانه

نتایج تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که برهمکنش سه جانبی کاربرد بذور زی‌فروزنی شده، تیمار عنصر روی و محدودیت رطوبتی بر میزان غلظت عنصر روی در سطح احتمال پنج درصد معنی‌دار شد (جدول ۳). در این پژوهش، بیشترین میزان تجمع این عنصر با مقدار ۰/۰۴۲۱ میلی‌گرم بر کیلوگرم مربوط به تیمار استفاده از بذور زی‌فروزنی شده به روش خاکی و افشاء کردن عنصر روی در شرایط آبیاری ۶۰ درصد ظرفیت زراعی بود. کم-۰/۰۱۲۲ ترین مقدار تجمع عنصر روی نیز با مقدار ۰/۰۴۲۱ میلی‌گرم بر کیلوگرم مربوط به تیمار کاربرد بذور عدم زی‌فروزنی شده و عدم کاربرد عنصر روی در شرایط آبیاری ۳۰ درصد ظرفیت زراعی بود (شکل ۵). افشاء کردن برگی عنصر روی بسیار بیشتر از کاربرد خاکی آن در افزایش غلظت روی اندام‌های گیاهان زراعی می‌تواند موثر باشد (Ozturk *et al.*, 2006; Cakmak *et al.*, 2010). بالارفتن میزان عنصر روی در اندام‌های هوایی به خصوص در مراحل ظهور برگ پرچم می‌تواند غلظت عنصر روی دانه را تا ۱۴۰ درصد افزایش دهد (Cakmak, 2012). همچنین در بین فرم‌های مختلف عنصر روی بیشترین میزان جذب برای کاربرد سولفات‌روی ثابت گردیده است (Cakmak *et al.*, 2008). پیش‌تر ذکر گردید که در شرایط کمبود رطوبت میزان تحرک و جذب عنصر روی پایین می‌آید اما از کاهش رشد گیاهان و افزایش غلظت عناصر غذایی در واحد حجم نمی‌توان غافل شد. با افزایش

منابع

- Abbasi, A. and Enayati, W. 2013. Decrease of cell defense mechanisms efficiency and oxidative stress accruing in lake of Mg condition. Iranian Journal of Dryland Agriculture, 1, 4: 41-52. (In Persian)(Journal)
- Abbasi, A., Shekari, F., Mosavi, S.B., Sabaghnia, N. and Javanmard, A. 2017. Effect of zinc sulfate in

- the quantity and quality of wheat grain under soil zinc deficiency and drought stress. Cereal Research, 7(1): 1-18. (In Persian). (**Journal**)
- Abbasi, A., Shekari, F., Mosavi, S.B., Sabaghnia, N., and Javanmard, A. 2016. The Partitioning Trend of Resources and Alpha-Amylase Enzyme Activity with Zinc Priming in Wheat (*Triticum aestivum* L.) Seed. Iranian Journal of Seed Research. 3, 2: 1-13. (In Persian) (**Journal**)
- Abi, H. 1984. Catalase in vitro. Method of Enzymology, 105:121-126.
- Ali Ehyaei, M. and Behbahanizadeh, A.A. 1993. Describe the Methods of Soil Analysis. Soil and Water Research Institute, No. 893. (In Persian) (**Book**)
- Alloway, B.J. 2008. Zinc in Soils and Crop Nutrition: Second edition, published by IZA and IFA, Brussels, Belgium and Paris, France. (**Book**)
- Alloway, B.J. 2009. Soil factors associated with zinc deficiency in crops and humans. Environmental Geochemistry and Health, 31(5), 537-548. (**Journal**)
- Alscher, R.G., Erturk, N. and Heath, L.S., 2002. Role of superoxide dismutases (SODs) in controlling oxidative stress in plants. Journal of experimental botany, 53(372): 1331-1341. (**Journal**)
- Amiri, A., Baninasab, B., Ghobadi, C. and Khoshgoftarmash, A.H. 2016. Zinc soil application enhances photosynthetic capacity and antioxidant enzyme activities in almond seedlings affected by salinity stress. Photosynthetica, 54(2): 267-274. (**Journal**)
- Arnon D.T. 1949. Copper enzymes in isolation chloroplast phenoloxidase in Beta vulgaris. Plant Physiology, 24: 1-15. (**Journal**)
- Arora, Ajay, R.K. Sairam, and G.C. Srivastava. 2002. Oxidative stress and antioxidative system in plants. Current science, 1227-1238. (**Journal**)
- Asad, A. and Rafique, R. 2000. Effect of zinc, copper, iron, manganese and boron on the yield and yield components of wheat crop in Tehsil Peshawar. Pakistan Journal of Biological Sciences, 3(10): 1615-1620. (**Journal**)
- Ayala, A., Muñoz, M.F. and Argüelles, S. 2014. Lipid peroxidation: production, metabolism, and signaling mechanisms of malondialdehyde and 4-hydroxy-2-nonenal. Oxidative medicine and cellular longevity, 2014. (**Journal**)
- Bailey-Serres, J., and Mittler, R. 2006. The roles of Reactive Oxygen Species in Plant Cells. (**Book**)
- Bates, L.S., Waldren, R.P. and Teare, I.D. 1973. Rapid determination of free proline for water-stress studies. Plant and soil, 39(1), pp.205-207. (**Journal**)
- Blokhina, O. and Fagerstedt, K.V. 2010. Oxidative metabolism, ROS and NO under oxygen deprivation. Plant Physiology and Biochemistry, 48(5): 359-373. (**Journal**)
- Cakir R. 2004. Effect of water stress at different development stages on vegetative and reproductive growth of corn. Field Crops Research, 89: 1-16. (**Journal**)
- Cakmak, I. 2008. Enrichment of cereal grains with zinc: agronomic or genetic biofortification? Plant and soil, 302(1-2):1-17. (**Journal**)
- Cakmak, I., 2012. Harvest Plus zinc fertilizer project: Harvest Zinc. Better Crops, 96(2): 17-19. (**Journal**)
- Cakmak, I., Pfeiffer, W.H. and McClafferty, B., 2010. Biofortification of durum wheat with zinc and iron. Cereal chemistry, 87(1): 10-20. (**Journal**)
- Candan, N., Cakmak, I., and Ozturk, L. 2018. Zinc biofortified seeds improved seedling growth under zinc deficiency and drought stress in durum wheat. Journal of Plant Nutrition and Soil Science, 181(3): 388-395. (**Journal**)
- Castillo-González, J., Ojeda-Barrios, D., Hernández-Rodríguez, A., González-Franco, A.C., Robles-Hernández, L. and López-Ochoa, G.R. 2018. Zinc metalloenzymes in plants. Interciencia, 43(4): 242-248. (**Journal**)
- Caverzan, A., Passaia, G., Rosa, S.B., Ribeiro, C.W., Lazzarotto, F. and Margis-Pinheiro, M. 2012. Plant responses to stresses: role of ascorbate peroxidase in the antioxidant protection. Genetics and molecular biology, 35(4): 1011-1019. (**Journal**)
- Chagas, R.M., Silveira, J.A., Ribeiro, R.V., Vitorello, V.A. and Carrer, H. 2008. Photochemical damage and comparative performance of superoxide dismutase and ascorbate peroxidase in sugarcane leaves exposed to paraquat-induced oxidative stress. Pesticide Biochemistry and Physiology, 90(3): 181-188. (**Journal**)
- Chen, L.M., Lin, C.C. and Kao, C.H. 2000. Copper toxicity in rice seedlings: Changes in antioxidative enzyme activities, H₂O₂level, and cell wall peroxidase activity in roots. Botanical Bulletin of

- Academia Sinica, 41: 99-103. (**Journal**)
- Dos Santos, J.O., Andrade, C.A., De Souza, K.R.D., De Oliveira Santos, M., Brandão, I.R., Alves, J.D. and Santos, I.S., 2019. Impact of Zinc Stress on Biochemical and Biophysical Parameters in Coffea Arabica Seedlings. *Journal of Crop Science and Biotechnology*, 22(3): 253-264. (**Journal**)
- El-Beltagi, H.S. and Mohamed, H.I., 2013. Reactive oxygen species, lipid peroxidation and antioxidative defense mechanism. *Notulae Botanicae Horti Agrobotanici Cluj-Napoca*, 41(1): 44-57. (**Journal**)
- Fahad, S., Bajwa, A.A., Nazir, U., Anjum, S.A., Farooq, A., Zohaib, A., Sadia, S., Nasim, W., Adkins, S., Saud, S. and Ihsan, M.Z. 2017. Crop production under drought and heat stress: plant responses and management options. *Frontiers in plant science*, 8(1): 1147. (**Journal**)
- Farooq, M., Wahid, A., Kobayashi, N., Fujita, D.B.S.M.A. and Basra, S.M.A. 2009. Plant Drought Stress: Effects, Mechanisms and Management. In Sustainable agriculture (pp. 153-188). Springer, Dordrecht. (**Book**)
- Flintham, J.E., Angus, W.J. and Gale, M.D. 1997. Heterosis, over dominance for grain yield, and alpha-amylase activity in F1 hybrids between near-isogenic Rht dwarf and tall wheats. *Journal of Agriculture Science*, 129:371-378. (**Journal**)
- Foti, S., Cosentino, S.L., Patane, C. and D'agosta, G.M. 2002. Effect of osmoconditioning upon seed germination of sorghum (*Sorghum bicolor* (L.) Moench) under low temperatures. *Seed Science and Technology*, 30(3): 521-533. (**Journal**)
- Foyer, C.H. 2018. Reactive oxygen species, oxidative signaling and the regulation of photosynthesis. *Environmental and experimental botany*, 154: 134-142. (**Journal**)
- Hafeez, B., Khanif, Y.M. and Saleem, M. 2013. Role of zinc in plant nutrition-a review. *Journal of Experimental Agriculture International*, 374-391. (**Journal**)
- Harris, D., Tripathi, R.S., and Joshi, A. 2002. On-farm seed priming to improve crop establishment and yield in dry direct-seeded rice. Direct seeding: Research Strategies and Opportunities, International Research Institute, Manila, Philippines, 231-240. (**Conference**)
- Hassan, N., Irshad, S., Saddiq, M.S., Bashir, S., Khan, S., Wahid, M.A., Khan, R.R. and Yousra, M. 2019. Potential of zinc seed treatment in improving stand establishment, phenology, yield and grain biofortification of wheat. *Journal of Plant Nutrition*, 42(14): 1676-1692. (**Journal**)
- Hayat, S., Hayat, Q., Alyemeni, M.N., Wani, A.S., Pichtel, J. and Ahmad, A. 2012. Role of proline under changing environments: a review. *Plant signaling and behavior*, 7(11):1456-1466. (**Journal**)
- Hernandez-Ruiz, J., Arnao, M.B., Hiner, A.N., garcía-cánovas, F. and ACOSTA, M. 2001. Catalase-like activity of horseradish peroxidase: relationship to enzyme inactivation by H₂O₂. *Biochemical Journal*, 354(1):107-114. (**Journal**)
- Imtiaz, M., Alloway, B.J., Shah, K.H., Siddiqui, S.H., Memon, M.Y., Aslam, M. and Khan, P. 2003. Zinc nutrition of wheat: I: Growth and zinc uptake. *Asian Journal of Plant Sciences*, 2(2): 152-155. (**Journal**)
- Jon, C. and Loon, V. 1980. Analytical atomic absorption spectroscopy. Academic Press Inc. 5:158-220. (**Journal**)
- Kapoor, D., Singh, S., Kumar, V., Romero, R., Prasad, R. and Singh, J. 2019. Antioxidant enzymes regulation in plants in reference to reactive oxygen species (ROS) and reactive nitrogen species (RNS). *Plant Gene*, 19: 100182. (**Journal**)
- Kaur, R., Arora, S. and Thukral, A.K. 2009. Enhancing seed germination of *Chlorophytum borivilianum* Sant. Et Fernand. with PGRs, steroid hormones and zinc. *Research Journal of Seed Science*, 2(2): 32-39. (**Journal**)
- Kaya, Y., Kaya, Y., Arisoy, R.Z. and Göcmen, A. 2002. Variation in grain yield and quality traits of bread wheat genotypes by zinc fertilization. *Pakistan Journal of Agronomy*, 1(4):142-144. (**Journal**)
- Kehrer, J.P. 2000. The Haber–Weiss reaction and mechanisms of toxicity. *Toxicology*, 149(1), 43-50. (**Journal**)
- Khan, B., Baloch, M.S. and Hussain, S.M. 1999. Micro-Nutritional Studies in Pigeon pea. *Sciences*, 2(2): 399-401. (**Journal**)
- Khan, M., Fuller, M. and Baloch, F. 2008. Effect of soil applied zinc sulphate on wheat (*Triticum aestivum* L.) grown on a calcareous soil in Pakistan. *Cereal Research Communications*, 36(4): 571-582. (**Journal**)

- Lamaoui, M., Jemo, M., Datla, R. and Bekkaoui, F. 2018. Heat and drought stresses in crops and approaches for their mitigation. *Frontiers in chemistry*, 6: 26. (**Journal**)
- Laxa, M., Liebthal, M., Telman, W., Chibani, K. and Dietz, K.J. 2019. The role of the plant antioxidant system in drought tolerance. *Antioxidants*, 8(4): 94. (**Journal**)
- Li, C.R., liang, D.D., Li, J., Duan, Y.B., Li, H.A.O., Yang, Y.C., Qin, R.Y., Li, L.I., Wei, P.C. and Yang, J.B. 2013a. Unravelling mitochondrial retrograde regulation in the abiotic stress induction of rice alternative oxidase 1 genes. *Plant, cell and environment*, 36(4): 775-788. (**Journal**)
- Li, X., Yang, Y., Jia, L., Chen, H. and Wei, X. 2013b. Zinc-induced oxidative damage, antioxidant enzyme response and proline metabolism in roots and leaves of wheat plants. *Ecotoxicology and environmental safety*, 89: 150-157. (**Journal**)
- Li, Z., Han, X., Song, X., Zhang, Y., Jiang, J., Han, Q., Liu, M., Qiao, G. and Zhuo, R. 2017. Overexpressing the *Sedum alfredii* Cu/Zn superoxide dismutase increased resistance to oxidative stress in transgenic *Arabidopsis*. *Frontiers in plant science*, 8:1010. (**Journal**)
- Lobell, D.B., Burke, M.B., Tebaldi, C., Mastrandrea, M.D., Falcon, W.P. and Naylor, R.L. 2008. Prioritizing climate change adaptation needs for food security in 2030. *Science*, 319: 607-610. (**Journal**)
- Lomonte, C., Sgherri, C., Baker, A.J., Kolev, S.D. and Navari-Izzo, F. 2010. Antioxidative response of *Atriplex codonocarpa* to mercury. *Environmental and experimental botany*, 69(1): 9-16. (**Journal**)
- Luis, A., Sandalio, L.M., Corpas, F.J., Palma, J.M., and Barroso, J.B. 2006. Reactive oxygen species and reactive nitrogen species in peroxisomes. Production, scavenging, and role in cell signaling. *Plant physiology*, 141(2): 330-335. (**Journal**)
- Ma, Q.Q., Wang, W., Li, Y.H., Li, D.Q. and Zou, Q. 2006. Alleviation of photoinhibition in drought-stressed wheat (*Triticum aestivum*) by foliar-applied glycinebetaine. *Journal of Plant Physiology*, 163(2): 165-175. (**Journal**)
- Malakouti, M.J. 2007. Zinc is a neglected element in the life cycle of plants. *Middle Eastern and Russian Journal of Plant Science and Biotechnology*, 1(1): 1-12. (**Journal**)
- Mao, L., Chen, J., Peng, Q., Zhou, A. and Wang, Z. 2013. Effects of different sources and levels of zinc on H₂O₂-induced apoptosis in IEC-6 cells. *Biological trace element research*, 155(1): 132-141. (**Journal**)
- Mhamdi, A. and Van Breusegem, F. 2018. Reactive oxygen species in plant development. *Development*, 145(15): dev164376. (**Journal**)
- Mittler, R. 2002. Oxidative stress, antioxidants and stress tolerance. *Trends in plant science*, 7(9): 405-410. (**Journal**)
- Mohamadi Dizaj, H. and Shekari, F. 2016. The Effect of Zinc Sulfate on Biofortification and Morphological Changes in Spring Wheat. *Water and Soil Science*, 26(3): 277-292. (**Journal**)
- Ozturk, L., Yazici, M.A., Yucel, C., Torun, A., Cekic, C., Bagci, A., Ozkan, H., Braun, H.J., Sayers, Z. and Cakmak, I. 2006. Concentration and localization of zinc during seed development and germination in wheat. *Physiologia Plantarum*, 128(1): 144-152. (**Journal**)
- Ozyigit, I.I., Filiz, E., Vatansever, R., Kurtoglu, K.Y., Koc, I., Öztürk, M.X. and Anjum, N.A. 2016. Identification and comparative analysis of H₂O₂-scavenging enzymes (ascorbate peroxidase and glutathione peroxidase) in selected plants employing bioinformatics approaches. *Frontiers in plant science*, 7(1): 301. (**Journal**)
- Pattanagul, W. and Madore, M.A. 1999. Water deficit effects on raffinose family oligosaccharide metabolism in Coleus. *Plant Physiology*, 121(3): 987-993. (**Journal**)
- Rai, V.K., 2002. Role of amino acids in plant responses to stresses. *Biologia plantarum*, 45(4): 481-487. (**Journal**)
- Rashid, A., Ram, H., Zou, C.Q., Rerkasem, B., Duarte, A.P., Simunji, S., Yazici, A., Guo, S., Rizwan, M., Bal, R.S. and Wang, Z. 2019. Effect of zinc biofortified seeds on grain yield of wheat, rice, and common bean grown in six countries. *Journal of Plant Nutrition and Soil Science*, 182(5): 791-804. (**Journal**)
- Ren, J., Sun, L.N., Zhang, Q.Y. and Song, X.S. 2016. Drought tolerance is correlated with the activity of antioxidant enzymes in *Cerasus humilis* seedlings. *BioMed research international*, 2016. (**Conference**).
- Rengel, Z. and Graham, R.D. 1995. Importance of seed Zn content for wheat growth on Zn-deficient soil: II. Grain yield. *Plant and Soil*, 173(2): 259-266. (**Journal**)

- Rengel, Z., Römheld, V. and Marschner, H. 1998. Uptake of zinc and iron by wheat genotypes differing in tolerance to zinc deficiency. *Journal of Plant Physiology*, 152(4-5): 433-438. (**Journal**)
- Roosta, H.R., Estaji, A. and Niknam, F. 2018. Effect of iron, zinc and manganese shortage-induced change on photosynthetic pigments, some osmoregulators and chlorophyll fluorescence parameters in lettuce. *Photosynthetica*, 56(2): 606-615. (**Journal**)
- Saeid, M. and Zabihi-e-Mahmoodabad, R. 2009. Evaluation of drought stress on relative water content and chlorophyll content of sesame (*Sesamum indicum* L.) genotypes at early flowering stage. *Res J Environ Sci*, 3: 345-350. (**Journal**)
- Sairam, R.K., Deshmukh, P.S. and Saxena, D.C. 1998. Role of antioxidant systems in wheat genotypes tolerance to water stress. *Biologia plantarum*, 41(3): 387-394. (**Journal**)
- Sairam, R.K., Rao, K.V. and Srivastava, G.C., 2002. Differential response of wheat genotypes to long term salinity stress in relation to oxidative stress, antioxidant activity and osmolyte concentration. *Plant science*, 163(5): 1037-1046. (**Journal**)
- Samreen, T., Shah, H.U., Ullah, S. and Javid, M. 2017. Zinc effect on growth rate, chlorophyll, protein and mineral contents of hydroponically grown mungbeans plant (*Vigna radiata*). *Arabian journal of Chemistry*, 10: S1802-S1807. (**Journal**)
- Sharma, P., Jha, A.B., Dubey, R.S. and Pessarakli, M. 2012. Reactive oxygen species, oxidative damage, and antioxidative defense mechanism in plants under stressful conditions. *Journal of botany*, 2012. (**Journal**)
- Singh, J., Padmalochan, H. and Jolly, B. 2014. Potential of *Vigna unguiculata* as a Phytoremediation Plant in the Remediation of Zn from Contaminated Soil. *American Journal of Plant Sciences*, 5: 1156-1162. (**Journal**)
- Srivastava, P.C., Rawat, D., Pachauri, S.P. and Shukla, A.K. 2016. Seedling Zinc-Uptake in Wheat Cultivars of Varying Zinc-Use Efficiency. *Journal of Crop Improvement*, 30(6): 684-702. (**Journal**)
- Stewart, R.R.C. and Bewley, J.D. 1980. Lipid peroxidation associated aging of soybean axes. *Advances in Plant Physiologogy*, 65: 245-248. (**Journal**)
- Weraduwage, S.M., Chen, J., Anozie, F.C., Morales, A., Weise, S.E. and Sharkey, T.D. 2015. The relationship between leaf area growth and biomass accumulation in *Arabidopsis thaliana*. *Frontiers in plant science*, 6(1): 167. (**Journal**)
- Yilmaz, A., Ekiz, H., Torun, B., Gultekin, I., Karanlik, S., Bagci, S.A. and Cakmak, I. 1997. Effect of different zinc application methods on grain yield and zinc concentration in wheat cultivars grown on zinc-deficient calcareous soils. *Journal of plant nutrition*, 20(4-5): 461-471. (**Journal**)
- Yousuf, P.Y., Hakeem, K.U.R., Chandna, R. and Ahmad, P. 2012. Role of Glutathione Reductase in Plant Abiotic Stress. In *Abiotic Stress Responses in Plants* (pp. 149-158). Springer, New York, NY. (**Book**)



Changes in spring wheat defense system using zinc and biofortified seeds with this elementunder drought stress

Amin Abbasi^{1*}, Mahmood Aligholipour sharabyani², Mohammad Sedghi³

Received: November 30, 2020

Accepted: March 8, 2021

Abstract

Drought stress and zinc deficiency have always been considered as problems affecting the yield of cereals, especially wheat. In order to influence of zinc application and its internal amount on growth and defense system in different moisture conditions, a factorial research was conducted based on a completely randomized design at Ardabil University and its biochemical parameters were measured at Maragheh University in 2017. Factors studied included biofortified seeds, application of zinc and drought stress. The results of this study showed that the three-way interaction on stem height, leaf area, chlorophyll, superoxide dismutase activity, Cu/Zn-SOD isozyme, ascorbate peroxidase, catalase and hydrogen peroxide, malondialdehyde, proline was significant at 1 and 5% probability levels. According to the mean comparisons, the highest activity of superoxide dismutase, Cu/Zn-SOD isozyme, ascorbate peroxidase and catalase in 30% of field capacity was recorded in the treatment of increased seeds by soil method. The result can be seen in modulating the amount of hydrogen peroxide and malondialdehyde in this treatment. Also, based on these results, the amount of chlorophyll, leaf area and plant height in this treatment showed a significant increase compared to the treatment of control seed application in irrigation conditions of 30% of field capacity. As a final result, it can be acknowledged that the application of soil-biofortified seeds in the Registered Seed fields along with the application of 25 kg/ha of sulfate zinc in the main fields in different moisture conditions, can be introduced as a suitable treatment for field research.

Keywords: Ascorbate peroxidase; Catalase; Hydrogen peroxide; Lipid peroxidation; Yield

How to cite this article

Abbasi, A., Aligholipour sharabyani, M. and Sedgi, M. 2021. Changes in spring wheat defense system using zinc and biofortified seeds with this elementunder drought stress. Iranian Journal of Seed Science and Research, 8(3): 225-244. (In Persian)(Journal)

DOI: 10.22124/jms.2021.5227

COPYRIGHTS

Copyrights for this article are retained by the author(s) with publishing rights granted to the Iranian Journal of Seed Science and Research

The content of this article is distributed under Iranian Journal of Seed Science and Research open access policy and the terms and conditions of the Creative Commons Attribution 4.0 International (CC-BY4.0) License. For more information, please visit <http://jms.guilan.ac.ir/>

1. Assistant Professor of Plant Production and Genetics Department, Faculty of Agriculture, Maragheh University, Maragheh, Iran. a.abbasi25@yahoo.com
2. M.Sc. Graduate, Plant Production and Genetics Department, Faculty of Agriculture, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran. arabyani.mahmod@yahoo.com
3. Professor of Plant Production and Genetics Department, Faculty of Agriculture, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran. m_sedghi@uma.ac.ir

*Corresponding author: a.abbasi25@yahoo.com