



نوك ریشه قهوه‌ای و چند شاخه‌ای شده بود. همچنین، در این غلظت لاین‌ها خوب از هم تفکیک می‌شدند. در این آزمایش برای ایجاد سطح تنفس آلومینیوم از  $\text{AlCl}_3$  استفاده شد. آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح پایه‌ی کاملاً تصادفی با دو تکرار انجام شد. بذرها بعد از ضدعفونی به مدت ۱۵ دقیقه در هیپوکلریت سدیم یک درصد و شستشو در آب مقطر در درون پتری روی کاغذ صافی استریل قرار گرفتند. در هر پتری ۵۰ عدد بذر کشت شد. به پتری‌های شاهد فقط آب مقطر و به پتری‌ها تحت تنفس، آب مقطر حاوی غلظت ذکر شده از آلومینیوم اضافه شد. سپس، پتری‌ها به داخل دستگاه ژرمیناتور با درجه حرارت  $220 \pm 2^\circ\text{C}$  درجه سانتی‌گراد منتقل گردیدند. در طول آزمایش در صورت نیاز به پتری‌ها فقط آب مقطر در اندازه خیس بودن کاغذ صافی‌ها اضافه شد. در روز چهاردهم، از هر پتری ۱۲ گیاه‌چه به طور تصادفی انتخاب و صفات تعداد ریشه‌چه، طول ساقه‌چه (از یقه تا جوانه انتهایی)، طول ریشه‌چه (از یقه تا نوك ریشه‌اصلی) بر حسب سانتی‌متر با استفاده از خط‌کش، وزن تر ریشه‌چه و ساقه‌چه بلافضلله بعد از برداشت با استفاده از ترازوی دیجیتال با دقیق  $0.01$  گرم و نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه محاسب شدند. برای اندازه‌گیری وزن خشک ریشه‌چه و ساقه‌چه در پایان آزمایش نمونه‌ها به آون با دمای ۷۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت منتقل و بعد از آن با استفاده از ترازوی دیجیتال با دقیق  $0.01$  توزین شدند. تاثیر غلظت آلومینیوم و ارزیابی لاین‌های حساس و متتحمل با محاسبه شاخص تحمل (Ti) (مقدار صفت در سطح تنفس تقسیم بر مقدار صفت در سطح شاهد برای صفات مطالعه شده و شاخص انتخاب لاین ایده‌آل<sup>۱</sup> (SIIG) ( $39, 38$ ) انجام شد. بعد از محاسبه شاخص Ti برای لاین‌های مورد مطالعه در هر صفت و بدست آوردن بالاترین و پایین‌ترین مقدار شاخص تحمل برای هر صفت (جدول  $۳$ )، از آن‌ها جهت محاسبه فاصله هر لاین از ژنوتیپ ایده‌آل مثبت ( $d^+$ ) و ژنوتیپ ایده‌آل منفی ( $d^-$ ) استفاده شد.

$$\begin{aligned} d_i^+ &= \sqrt{\sum_{j=1}^m (Ti_{ij} - Td_i^+)^2} \\ d_i^- &= \sqrt{\sum_{j=1}^m (Ti_{ij} - Td_i^-)^2} \end{aligned}$$

در روابط فوق اندیس‌های  $i$  و  $j$  به ترتیب معرف ژنوتیپ‌ها و شاخص‌ها می‌باشند. آماره شاخص انتخاب ژنوتیپ ایده‌آل (SIIG) از رابطه زیر محاسبه شد:

$$\text{SIIG} = \frac{d_i^-}{d_i^+ + d_i^-} \quad i=1, 2, \dots, n$$

$$0 \leq \text{SIIG} \leq 1$$

علاوه بر استفاده از شاخص SIIG در این تجزیه، گروه بندی لاین‌های مورد مطالعه با استفاده از تجزیه خوش‌های به روش حداقل واریانس وارد انجام شد. این گروه‌بندی هم با بکار بردن میانگین کل صفات در لاین‌ها، میانگین صفات لاین‌ها در شرایط تنفس و میانگین لاین‌ها برای شاخص Ti انجام شد، تا نتایج حاصل از تجزیه خوش‌های با نتایج حاصل از شاخص SIIG مقایسه گردد. تجزیه آماری داده‌ها با استفاده از

زراعی و حساس به آلومینیوم، جذب آلومینیوم عمدتاً باعث محدود شدن سیستم ریشه شده و در اپیدرم و پوسته بیرونی ریشه‌ها، تغییرات سطح و ترکیب لیپید غشای پلاسمایی ( $16$ )، افزایش تنفس اکسیداتیو ( $9$ )، تشکیل و تجمع کالوز ( $2$ )، اختلال در پویایی اسکلت سلولی و تعامل با کالمودولین ( $13$ ) هستند. از آثار سمیت آلومینیوم در اندام هوایی می‌توان به تغییرات سلولی و فرا ساختاری در برگ‌ها، کاهش منافذ روزنماهی، کاهش فعالیت فتوستنتزی که منجر به کلروزه و نکروزه شدن برگ‌ها می‌شود، اشاره نمود ( $33$ ). در سطح سلولی، دیواره یکی از مکان‌های اصلی ایجاد سمیت، سمیت زدایی و همچنین اولین بخش متصل‌شونده به فلزات سنگین می‌باشد ( $15$ ). آلومینیوم باعث تغییر سطح کلسیم سیتوپلاسمی و در نتیجه فعالسازی نوکلئازهای وابسته به کلسیم می‌شود. در نهایت، این آنزیم‌ها DNA را در منطقه بین نوکلئازی برش داده و منجر به قطعه قطعه شدن DNA می‌گردد ( $35$ ). در اثر انباشت  $\text{Al}^{3+}$ ، مارپیچ دوغانه DNA افزایش پیدا کرده و در نتیجه تقسیم سلولی در مریستم کاهش پیدا می‌کند ( $19$ ). از آنجا که شرایط تنفس زای محیطی سبب اختلال در فعالیت‌های گیاهی می‌شوند، لذا بررسی پاسخ گیاهان به این تنفس‌ها به عنوان ابزاری برای مطالعه و شناخت سازوکارهای تحمل در گیاه مورد استفاده قرار می‌گیرد ( $20$ ). با استفاده از یک روش آزمایشگاهی تحت شرایط کنترل شده، امکان ارزیابی سریع و دقیق گیاهان نسبت به تنفس فراهم می‌گردد و به انتخاب ارقام مناسب برای کشت در مناطقی که در معرض این تنفس هستند، کمک می‌کند. در پژوهش حاضر عکس العمل بذور  $83$  لاین گندم دوروم در مرحله جوانه‌زنی و رشد اولیه گیاه‌چه‌ها، بررسی شدند تا لاین‌های حساس و متتحمل شناسایی شوند.

## مواد و روش‌ها

به منظور بررسی تحمل لاین‌های پیشرفته گندم دوروم تحت سمیت آلومینیوم، آزمایشی در سال  $1394$  در آزمایشگاه دانشکده علوم کشاورزی دانشگاه حقوق اردبیلی انجام شد.  $83$  لاین پیشرفته گندم دوروم تهیه شده از مرکز تحقیقات گچساران در این مطالعه استفاده شدند. این لاین‌ها از گزینش از بین نسل‌های در حال تفرق در ایکادا تولید و به مراکز تحقیقات دیم از جمله مرکز تحقیقات گچساران ارسال می‌شوند تا مطالعات تکمیلی از جمله مقاومت به تنفس‌های زنده و غیرزنده روی آن‌ها انجام شود تا نهایتاً از بین آن‌ها لاین‌های مقاوم با عملکرد بالا انتخاب و به عنوان رقم معرفی شوند. لذا، این لاین‌ها در مرحله گیاه‌چه از لحاظ صفات طول، وزن تر و وزن خشک ریشه‌چه و ساقه‌چه، تعداد ریشه‌چه و نسبت طول ریشه‌چه به اندام هوایی در  $2$  سطح تنفس شامل صفر (شاهد) و غلظت  $2/5$  میلی‌مولار آلومینیوم مورد مطالعه قرار گرفتند. این غلظت از یک آزمایش مقدماتی انتخاب گردید. در آزمایش مقدماتی تاثیر غلظت‌های صفر،  $0/5$ ،  $1/5$ ،  $2/5$ ،  $2$ ،  $1/5$ ،  $1$ ،  $0/5$  و  $10$  میلی‌مولار آلومینیوم روی چهار رقم گندم مطالعه شد که در غلظت  $2/5$  میلی‌مولار آلومینیوم رشد ریشه محدود شده و

معنی دار نشان داد، وزن ریشه‌چه نیز کاهش یافت. اوینگ و همکاران (۲۱) با مطالعه تاثیر سمیت آلومینیوم بر مقدار رشد و آنتی اکسیدانت گیاهچه‌های *Jatropacurcas* گزارش کردند که با افزایش غلظت آلومینیوم مقدار زیست توده کوتیلدون‌ها ابتدا افزایش و سپس کاهش یافت، اما زیست توده هبیوکوتیل و ریشه‌چه کاهش یافت. باتیستا و همکاران (۸) با مطالعه تاثیر آلومینیوم بر رشد ذرت گزارش کردند که با افزایش غلظت آلومینیوم مقدار وزن خشک ریشه کاهش می‌یابد. با کاهش رشد ریشه تحت تنفس آلومینیوم، وزن تر ریشه نیز کاهش می‌یابد (۱۰). با توجه به کاهش وزن ریشه‌چه در شرایط تنفس، نسبت وزن ریشه به ساقه‌چه نیز کاهش می‌یابد. هرچند که، تنفس وزن خشک ساقه‌چه را نیز کاهش می‌دهد (جدول ۴)، اما تاثیر تنفس آلومینیوم بر روی ریشه‌چه بیشتر از ساقه‌چه می‌باشد. لذا، در شرایط تنفس در مقایسه با شاهد هر رقمی که نسبت وزن ریشه‌چه به ساقه‌چه بالاتری را داشته باشد، در واقع تحمل بیشتری به تنفس داشته است و می‌توان از این شاخص به جای دو صفت وزن ساقه‌چه و ریشه‌چه یکجا در گزینش ارقام و لاین‌های متحمل به تنفس استفاده نمود. در شرایط تنفس آلومینیوم در مقایسه با شاهد میانگین تعداد ریشه‌چه کاهش یافت (جدول ۴). باتیستا و همکاران (۸) گزارش کردند که در گیاه ذرت رشد ریشه با وجود آلومینیوم محدود شده و در نتیجه ریشه‌های فرعی کمتری حاصل می‌شود. روت و همکاران (۲۷) اظهار داشتند که آلومینیوم با مداخله در تقسیم سلولی نوک ریشه و ریشه‌های جانبی، کاهش تنفس ریشه و ثبیت فسفر به شکلی که در خاک و سطح ریشه کمتر قابل دسترس باشد، باعث اختلال در تعداد، اندازه و سطح ریشه‌چه می‌شود. با توجه به این که رشد ریشه گیاه تحت تنفس آلومینیوم کاهش می‌یابد، متعاقب آن طول ریشه گیاه نیز کاهش می‌یابد (۲۸). بر اساس نتایج مقایسه میانگین‌ها طول، وزن تر و خشک ساقه‌چه با اعمال تنفس آلومینیوم کاهش یافت (جدول ۴). با توجه به نتایج بدست آمده، آلومینیوم با اختلال در فتوسترنز، تنفس، متabolism نیتروژن و همچنین اختلال در متabolism کلی و آسیب دیدن غشا سلول‌های گیاهی که منجر به ازدست دادن آب می‌شود، باعث کاهش رشد می‌شود که به دنبال آن زیست توده نیز کاهش می‌یابد. همچنین، مشخص شده است که کاهش وزن ریشه و اندام هوایی به دلیل اختلال در جذب عناصر غذایی و آب می‌باشد (۳۱). با توجه به کاهش رشد گیاه تحت تنفس آلومینیوم (۱۸)، وزن خشک ساقه‌چه گیاه نیز کاهش می‌یابد. علت این کاهش ممکن است ناشی از تاثیر آلومینیوم بر جذب عناصر غذایی از خاک و جایجایی آن‌ها در گیاه باشد (۵). وجود آلومینیوم در خاک باعث ایجاد اختلال در جذب سایر عناصر نظیر فسفر می‌شود (۷). کاهش انتقال فسفر به بخش‌های هوایی گیاه باعث کاهش مقدار فتوسترنز شده و در نتیجه تجمع کربوهیدرات‌کاهش و در نهایت منجر به ایجاد برگ‌های روشن با مقدار ماده خشک کم می‌شود (۲۵). باتیستا و همکاران (۸) گزارش کردند که در گیاه ذرت با افزایش غلظت آلومینیوم مقدار وزن خشک اندام هوایی به طور معنی داری کاهش یافت. مطالعات انجام گرفته روی گیاه ماش

نرم‌افزار SPSS<sup>۱۶</sup> و مقایسه میانگین‌ها با آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد صورت گرفت.

## نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که تنفس آلومینیوم بر تمامی صفات مورد اندازه‌گیری تاثیر معنی دار داشت. بین لاین‌های مورد مطالعه در تمام صفات تفاوت معنی دار مشاهده شد. برهم‌کنش لاین‌تنفس نیز برای همه صفات معنی دار بود (جدول ۲). میانگین صفات در لاین‌های مورد مطالعه در جدول ۳ اورده شده است. به دلیل زیاد بودن تعداد لاین‌ها، در هر صفت تنها ۱۰ لاین با بیشترین و کمترین مقدار از صفات آورده شد، ولی به دلیل استفاده از شاخص Ti و SIIG در انتخاب لاین‌های حساس و متحمل به سمیت آلومینیوم، روی مقایسه میانگین لاین‌ها زیاد تأکید نشد. نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد که تنفس آلومینیوم باعث کاهش معنی دار تمامی صفات مورد بررسی شد (جدول ۴). طول ریشه‌چه در اثر تنفس آلومینیوم کاهش یافت (جدول ۴). مهم‌ترین تاثیر سمیت آلومینیوم، مهار رشد ریشه و القاء سنتر کالوز (بـتا-۱ و ۳-گلوکان) پس از تیمار کوتاه مدت با آلومینیوم است. هر دو رویداد مربوط به تنفس اکسیداتیو تحریک شده توسط تیمار آلومینیوم می‌باشد (۳۶). اتصال آلومینیوم به دیواره سلولی سبب تغییر پتانسیل غشا می‌شود که نتیجه آن فعل سازی یکسری کانال‌های کلسمی است. نتیجه افزایش کلسمی به دو صورت تشکیل کالوز و تخریب اسکلت سلولی است (۲۶). مطالعات نشان می‌دهد که سمیت آلومینیوم مهم‌ترین فاکتور محدود کننده رشد گیاه از جمله رشد ریشه بوده و افزایش طول ریشه را به شدت مهار می‌کند (۱۸). کاهش رشد ریشه گیاهان تحت تاثیر تنفس آلومینیوم در مطالعات علاوه بر همکاران (۳۰) نیز گزارش شده است. در این مطالعه علاوه بر کاهش رشد، ریشه‌چه‌ها شکننده و نوک آن‌ها به رنگ قهوه‌ای درآمد. گزارش‌ها نشان داده است که آلومینیوم مقدار اسیدهای فرولیک و دی‌فرولیک را در دیواره سلولی افزایش می‌دهد که موجب سختی و ضخیم شدن دیواره می‌شود. زیرا، این دو اسید در فرآیند چوبی شدن شرکت کرده و متعاقب آن دو مهار رشد ریشه می‌شود. چوبی و چوب پنهانی شدن دیواره سلولی یک پاسخ دفاعی است که ورود عناصر سمی را به ریشه محدود می‌کند و پاسخ‌های دفاعی با منع رشد همراه هستند (۱۶). مطابق با بررسی‌های کلمبر و همکاران (۱۷) ناحیه گذار ریشه، اولین ناحیه در ریشه گیاه ذرت است که حساس به آلومینیوم می‌باشد. همچنین، گزارش شده است که هورمون‌های گیاهی از جمله اکسین نقش مهمی را در تعدیل رشد گیاه بازی می‌کند و کاربرد ایندول استیک اسید در ناحیه طویل شدن، مهار رشد ریشه القا شده از طریق آلومینیوم را تعدل می‌کند (۲۸، ۲۹، ۳۲). آلومینیوم فعالیت اکسین اکسیداز را افزایش می‌دهد (۱) و از طریق کاهش در بیوسترنز فاکتورهای رشد یا جلوگیری از انتقال آن‌ها از مریستم ریشه به ناحیه طویل شدن موجب کاهش رشد می‌شود (۶). تنفس آلومینیوم باعث کاهش وزن تر و خشک ریشه‌چه شد (جدول ۴). از آن‌جا که طول ریشه‌چه بر اثر سطوح آلومینیوم کاهش

۱۰ لاین با کمترین مقدار آورده شد (جدول ۶). بعد از محاسبه شاخص Ti برای لاین‌های مورد مطالعه در هر صفت و به دست آوردن بالاترین و پایین‌ترین مقدار شاخص تحمل برای هر صفت (جدول ۶)، از آن‌ها جهت محاسبه فاصله هر لاین از ژنتیپ ایده‌آل مثبت ( $d^+$ ) و ژنتیپ ایده‌آل منفی ( $d^-$ ) استفاده شد (جدول ۷). نتایج حاصل از روش SIIG و رتبه‌بندی لاین‌ها نشان داد که لاین‌های با بیشترین مقدار SIIG (به ترتیب ۲۰ لاین با بالاترین مقدار شاخص SIIG مطابق با جدول ۷) در مقایسه با دیگر لاین‌ها متتحمل‌ترین لاین‌ها به سمیت آلومینیوم بودند. لاین‌های با کمترین مقدار شاخص SIIG حساس‌ترین لاین‌ها به سمیت آلومینیوم بودند (جدول ۷). علاوه بر استفاده از شاخص SIIG در این تجزیه، گروه‌بندی لاین‌های مورد مطالعه با استفاده از تجزیه خوش‌های به روش حداقل واریانس وارد انجام شد. این گروه‌بندی هم با بکار بردن میانگین کل صفات در لاین‌ها، میانگین صفات لاین‌ها در شرایط تنش و میانگین لاین‌ها برای شاخص Ti انجام شد، تا نتایج حاصل از تجزیه خوش‌های با نتایج حاصل از شاخص SIIG مقایسه گردد. بر اساس نتایج حاصل از تجزیه خوش‌های لاین‌ها بر مبنای میانگین صفات مورد مطالعه با استفاده از روش حداقل واریانس وارد، لاین‌ها به سه گروه مجزا تقسیم شدند. میانگین‌ها لاین‌های گروه سوم (۳۵,۵۸,۷۲,۷۸,۸۲,۸۳) بیشتر از میانگین کل و دو گروه دیگر بود. (جدول ۸). نتایج حاصل از تجزیه خوش‌های لاین‌ها بر اساس میانگین صفات و شاخص‌های مختلف نشان داد که بیشترین انطباق بین نتایج حاصل از تجزیه خوش‌های با بکار بردن شاخص Ti با نتایج شاخص SIIG وجود داشت (جدول ۹). در استفاده از شاخص Ti به دلیل وجود  $Ti$ ‌های مختلف بر اساس صفات متفاوت تضمیم‌گیری روی لاین‌های حساس و متتحمل کار راحتی نیست. در صورتی‌که، با تجمعی این شاخص‌ها در قالب یک شاخص تحت عنوان شاخص SIIG کار تضمیم‌گیری راحت‌تر می‌شود. نتایج حاصل از تجزیه خوش‌های با بکار بردن میانگین صفات در شرایط تنش و شاهد با هم و شرایط تنش به طور مجزا با نتایج شاخص SIIG انطباق خیلی زیادی نداشت. لذا، نتایج این گروه‌بندی‌ها ارایه نشد.

نشان می‌دهد که تیمار بلندمدت این گیاه با آلومینیوم باعث افزایش سطوح پراکسید و پراکسیداسیون لیپید در برگ‌ها می‌شود (۲۳). آلومینیوم با ترکیبات فسفاته پیوند می‌یابد و بنابراین دسترسی آنزیم رویسکو به فسفات را کاهش می‌دهد و کاهش فعالیت رویسکو را باعث می‌شود که آنزیمی کلیدی چهت سنتز کربوهیدرات محلول می‌باشد (۱۰). همچنین، گزارش شده است که آلومینیوم با جلوگیری از جذب فسفر به درون سلول، باعث کاهش تولید زیست توده می‌شود (۲۲). طبق مطالعات قبلی، با کاهش زیست توده اندام هوایی و کاهش رشد ساقه، وزن خشک ساقه نیز کاهش می‌یابد (۲۷). تاثیر غلظت آلومینیوم و ارزیابی لاین‌های حساس و متتحمل با محاسبه شاخص تحمل (Ti) و شاخص انتخاب لاین ایده‌آل (SIIG) انجام شد. شاخص (SIIG) به عنوان روشی برای انتخاب ژنتیپ مطلوب با استفاده از روش‌های پارامتری و ناپارامتری به طور همزمان می‌باشد. مفهوم اساسی این روش، انتخاب بهترین ژنتیپ (ژنتیپ پایدار) است که باید دارای کمترین فاصله از ژنتیپ ایده‌آل مثبت و بیشترین فاصله از ژنتیپ ایده‌آل منفی باشد. در این روش دو فرضیه وجود دارد: ۱. ژنتیپ ایده‌آل مثبت دارای حداکثر پایداری و حداقل ناپایداری نسبت به همه ارقام است. ۲. ژنتیپ ایده‌آل منفی که حداکثر ناپایداری و حداقل ثبات نسبت به بقیه ارقام را دارد. از جمله ویژگی‌های این روش کمک به انتخاب ارقام پایدار با استفاده از روش‌های پارامتری و ناپارامتری است. اگر برای انتخاب ارقام پایدار، محققان بتوانند چند روش پایداری را هم‌زمان مورد استفاده قرار دهند، احتمالاً بهره‌وری انتخاب افزایش می‌یابد. روش SIIG قادر به ترکیب روش‌های مختلف پایداری برای انتخاب ژنتیپ ایده‌آل می‌باشد. انتخاب هم‌زمان برای عملکرد و پایداری را با این روش می‌توان انجام داد. این روش برای ارزیابی رتبه‌بندی نهایی ارقام پایدار مورد استفاده قرار می‌گیرد. در این روش ارقامی با SIIG نزدیک به ۱ انتخاب می‌شوند (۳۸). نتایج تجزیه واریانس نشان داد که بین لاین‌های مورد مطالعه از نظر شاخص Ti صفات اختلاف معنی‌داری وجود دارد (جدول ۵). حداقل و حداکثر مقدار شاخص Ti صفات و مقایسه میانگین شاخص Ti صفات در لاین‌های مورد مطالعه انجام شد که به دلیل زیاد بودن تعداد لاین‌ها، در هر صفت تنها ۱۰ لاین با بیشترین و







جدول ۹- تجزیه خوشای لاین‌ها براساس میانگین صفات در لاین‌ها در شرایط تنش آلومینیوم، شاخص  $Ti$  محاسبه شده از روی صفات اندازه‌گیری شده و رتبه‌بندی لاین‌ها بر مبنای شاخص SIIG

Table 9. Cluster analysis of lines based on trait means of lines under stress condition,  $Ti$  index of traits and ranking of lines based on SIIG index.

لاین‌ها	براساس میانگین صفات	براساس $Ti$	براساس شاخص SIIG
لاین‌های برتر قرار گرفته در گروه با میانگین بالا	۷۵.۸۲۶۳۶۴	۷۵.۷۲۳۵.۷۷۰۸۸۲۸۳.۷۷.۷۶.۷۲	
لاین‌های قرار گرفته در گروه با میانگین پایین	۵۸.۳۵.۴۶.۳۴.۵۷	۲۵.۱۶.۶۶.۶۷.۱۱.۷۳.۶۵.۲۶	۶۶.۶۸.۲۶.۱۶.۲۵.۱۱.۷۳.۶۵.۲۱

## منابع

- Abdalla, M.M. 2008. Physiological aspects of Aluminum toxicity on some metabolic and hormonal contents of *Hordeum vulgare* seedlings. Australian Journal of Basic and Applied Sciences, 2: 549-560.
- Ahn, S.J., M. Sivaguru, G.C. Chung, Z. Rengel and H. Matsumoto. 2002. Aluminum- induced growth inhibition is associated with impaired efflux and influx of  $H^+$  across the plasma membrane in root apices of squash (*Cucurbita pepo*). Journal of Experimental Botany, 53: 1959-1966.
- Anonymous. 2005. The State of the World's Plant Genetic Resources for Food and Agriculture. F.A.O., Rome, Italy.
- Arzani, A. 2004. Breeding Field Crops (Translated). Isfahan University of Technology Publication. 606 pp.
- Azevedo, A.A. and M.A. Oliva. 1989. Effect of aluminum on productivity and mineral elements in soybean. Pesquisa Agropecuaria Brasileira, 24: 1537-1546.
- Barcelo, J. and C. Poschenrieder. 2002. Fast root growth responses, root exudates and internal detoxification as clues to the mechanism of aluminum toxicity and resistance: a review. Environmental and Experimental Botany, 48: 75-92.
- Batista, M.A., J.C. Pintro, ACSD. Costa, C.A. Tormena, C.M. Bonato and M.F. Batista. 2009. Mineral composition and dry mass production of the corn plants in response to phosphorus sources and aluminum concentration. Brazilian Archives of Biology and Technology, 52: 541-548.
- Batista, M.F., I.S. Moscheta, C.M. Bonato, M.A. Batista, O.J.G.D. Almeida and T.T. Inoue. 2013. Aluminum in corn plants: influence on growth and morpho-anatomy of root and leaf. Revista Brasileira de Ciência do Solo, 37: 177-187.
- Bhuja, P., K. McLachlan, J. Stephens and G. Taylor. 2004. Accumulation of 1,3- $\beta$ -D-glucans, in response to aluminum and cytosolic calcium in *Triticum aestivum*. Plant and Cell Physiology, 45: 543-549.
- Carver, B.F. and J.D. Ownby. 1995. Acid soil tolerance in wheat. Academic Press, San Diego, U.S.A, 350 pp.
- Chen, L.S. 2006. Physiological responses and tolerance of plant shoot to aluminum toxicity. Journal of Plant Physiology Molecular Biology, 32: 143-155.
- FAO. 2013. FAOSTAT, <http://faostat.fao.org/site/>
- Fargione, J., J. Hill, D. Tilman, S. Polasky, P. Hawthorne and X. Ianyong. 2010. Aluminum- induced changes in reactive oxygen species accumulation, lipid peroxidation and antioxidative capacity in root tips of two wheat genotypes differing in aluminum tolerance. National Natural Science Foundation of China, 4: 1-14.
- Haluskova, L., K. Valentovicova, J. Huttova, I. Mistrik and L. Tamas. 2010. Effect of heavy metals on root growth and peroxidase activity in barley root tip. Acta Physiologiae Plantarum, 32: 59-65.
- Harvey, P.J., B.F. Campanella and P.M.L. Castro. 2002. Phytoremediation: PAHs, Anilines, Phenols; Environmental Science and Pollution Research, 9: 29-47.
- Horst, W.J., Y. Wang and D. Eticha. 2010. The role of the root apoplast in aluminum-induced inhibition of root elongation and in aluminum of plant: a review. Annals of Botany, 106: 185-197.
- Kollmeier, M. and W.J. Horst. 2000. Genotypical difference in aluminum resistance of maize are expressed in the distal parts of transition zone. Is reduced basipetal auxin flow involved in inhibition of root elongation by aluminum? Plant Physiology, 122: 945-956.
- Matsumoto, H. 2000. Cell biology of aluminum toxicity and tolerance in higher plants. International Review of Cytology, 200: 1-46.
- Meriga, B., I.H. Attitalla, M. Ramgopal, A. Ediga and PB. Kavikishor. 2010. Differential tolerance to Aluminum toxicity in rice cultivars: Involvement of antioxidative enzymes and possible role of Aluminum resistant locus. Academic Journal of Plant Science, 3: 53-63.
- Okcu, G., M.D. Kaya and M. Atak. 2005. Effect of salt and drought stress on germination and seedling growth of pea (*Pisum sativum*). Turkish Journal of Agriculture, 29: 137-243.
- Ouyang, C., S. Gao, LJ. Mei, TW. Chung, L. Tang, SH. Wang and F. Chen. 2014. Effects of aluminum toxicity on the growth and antioxidant status in *Jatropha curcas* seedlings. Medicinal Plants Research, 8: 178-185.
- Palma, J.M., L.M. SandalioJavier, F. Corpas, M.C. Romero- Puertas, I. McCarthy and L.A. Del Rio. 2002. Plant proteases, protein degradation and oxidative stress: role of peroxisomes. Plant Physiology and Biochemistry, 40: 521-530.
- Panda, S.K., L.B. Singha and M.H. Khan. 2003. Does of aluminium phytotoxicity induce oxidative stress in greengram (*Vigna radiata*). Bulgarian Journal of Plant Physiology, 29: 77-84.

- ۷۱
24. Poot-Poot, W., T. Hernandez-Sotomayor and M. Soledad. 2011. Aluminum stress and its role in the phospholipid signaling pathway in plants and possible biotechnological applications. IUBMB life, 63: 864-872.
  25. Rheinheimer, DS., C. Petry, J. Kaminski and HR. Bartz. 1994. Aluminum stress in tobacco plants: I. Effects on phosphorus and calcium uptake, root system and dry matterproduction. Revista Brasolera de Ciência do solo, 18: 63-68.
  26. Romero-Puertas, M.C., M. Rodriguez-Serrano, F.J. Corpas, M. Gomez, L.A. Delrio and L.M. Sandalio. 2004. Cadmium induced subcellular Accumulation of  $O_2^-$  and  $H_2O_2$  in pea leaves. Plant Cell Environmental, 27: 1122-1134.
  27. Rout, G., S. Samantaray and P. Das. 2001. Enlarge-Aliminium toxicity in plants: A review. Agronomie, 21: 3-21.
  28. Sun, P., Q.Y. Tian, J. Chen and W.H. zhang. 2010. Aluminium-induced inhibition of root elongation in Arabidopsis is mediated by ethylene and auxin. Journal of Experimental Botany, 61: 347-357.
  29. Swarup, R., P. Perry, D. Hagenbeek, D.V.D. Straeten, S.T. Beemster, G. Sandberg, R. Bhalerao, K. Ljung and M.J. Bennett. 2007. Ethylene upregulates auxin biosynthesis in Arabidopsis seedlings to enhance inhibition of root cell elongation. The Plant Cell, 19: 2186-2196.
  30. Vitorello, V.A., F.R. Capaldi and V.A. Stefanuto. 2005. Recent advances in aluminum toxicity and resistance in higher plants. Brazilian Journal of Plant Physiology, 17: 129-143.
  31. Wang, J., H. Raman, G. Zhang, N. Mendham and M. Zhoum. 2006. Aluminium tolerance in barley (*Hordeum vulgare* L.): physiological mechanisms, genetics and screening methods. Journal of Zhejiang University Science, 7: 769-778.
  32. Weston, L.A. 1996. Utilization of allelopathy for weed management in agro-ecosystems. Agronomy Journal, 88: 860-866.
  33. Williams, L.E., J.K. Pittman and J.L. Hall. 2000. Emerging mechanisms for heavy metal transport in plants. Biochimica et Biophysica Acta, 1465: 104-126.
  34. Wrigley, C. 2004. Encyclopedia Grain Science, ElsevierAcademic Press, Oxford, vol. 1 Cereals, 187-201.
  35. Yakimova, E.T., V.M.W. Kapchina-Toteva and E.J. Oltering. 2007. Signal transduction events in aluminum-induced cell deathin tomato suspension cells. Journal ofPlant Physiology, 164: 702-708.
  36. Yamamoto, Y., Y. Kobayashi, S.R. Devi, S. Rikiishi and H. Matsumoto. 2003. Oxidative stress triggered by aluminum in plant roots. In: Roots, The Dynamic Interface betweenPlants and the Earth Springer Netherlands, 239-243.
  37. Yin, L., J. Mano, S. Wang, W. Tsuji and K. Tanaka. 2010. The involvement of lipid peroxide-derivedaldehydes in aluminum toxicity of Tobacco roots. Plant Physiology, 152: 1406-1417.
  38. Zali, H., O. Sofalian, T. Hasanloo, A. Asghari and S.M. Hoseini. 2015. Appraising of drought tolerance relying on stability analysis indices in canola genotypes simultaneously, using selection index of ideal genotype (SIIG) technique: Introduction of new method. Biological Forum–An International Journal, 7: 703-711.
  39. Zali, H., O. Sofalian, T. Hasanloo, A. Asghari and M. Zeinalabedini. 2016. Appropriate Strategies for Selection of Drought Tolerant Genotypes in Canola. Journal of Crop Breeding, 8(20): 77-90 (In Persian).

## Investigation of Durum wheat (*Triticum turgidum L. subsp. durum* Desf) Lines for Tolerance to Aluminum Stress Condition

Elnaz Ramzi<sup>1</sup>, Ali Asghari<sup>2</sup>, Saeid Khomari<sup>3</sup> and  
Hamidreza Mohammaddoust Chamanabad<sup>4</sup>

1, 3 and 4- M.Sc. Student, Assistant Professor and Associate Professor, Department of Agronomy and Plant Breeding, University of Mohaghegh Ardabili

2- Associate Professor, Department of Agronomy and Plant Breeding, University of Mohaghegh Ardabili

(Corresponding author: ali\_asgharii@yahoo.com)

Receive: April 30, 2016

Accepted: February 7, 2017

### Abstract

Aluminum is one of the most abundant elements in soil that become soluble form as  $\text{Al}^{3+}$  in high acidic soils, absorbed through the roots and affect on plants growth. Evaluating plant tolerance to environmental stresses in seedling stage is an important factor for selecting plant to cultivate in different conditions. In order to evaluate tolerance of 83 durum wheat advanced line at aluminum toxicity conditions in seedling stage, a factorial experiment based on Completely Randomized Design with two replications was performed. Stress levels were control and 2.5 mM  $\text{Al}^{3+}$  and studied traits were number of roots, root and shoot fresh weight, root and shoot length, root and shoot dry weight and root and shoot ratio. Results showed that stress levels had significant effects on all studied traits. Also, between durum wheat lines had significant difference and interaction of lines and stress levels were significant for all studied traits. The lines were evaluated using SIIG index. The 35, 58, 72, 75, 76, 77, 82 and 83 lines with higher SIIG index were tolerant to aluminum stress and the 11, 16, 21, 25, 26, 65, 66, 68 and 73 lines with lower SIIG index were susceptible to aluminum stress. Results of lines ranking based on SIIG index had full compliance with results of cluster analysis based on Ti idices.

**Keywords:** Aluminum, Seedling, SIIG, Stress, Wheat