

## اثر آللوپاتیک عصاره آبی سه رقم جو زراعی (*Hordeum vulgare*) بر جوانه‌زنی و محتوای رنگیزه‌های علف‌های هرز از ماک، چاودار و خاکشیر

شهره مدائینی<sup>۱</sup> و عنایت الله توحیدی نژاد<sup>۲\*</sup>

۱ و ۲. دانش آموخته کارشناسی ارشد زراعت و دانشیار گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشگاه شهید باهنر کرمان

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۳/۲۵ - تاریخ پذیرش: ۱۳۹۸/۹/۱۶)

### چکیده

آللوپاتی پدیده‌ای طبیعی است که به‌عنوان ابزاری برای کنترل زیستی علف‌های هرز به دنبال آن، افزایش تولید گیاهان زراعی در نظر گرفته می‌شود. از آن‌جا که گونه‌های گیاهی ازمک (*Lepidium draba*)، چاودار وحشی (*Secale cereale*) و خاکشیر (*Descurainia sophia*) جزء مهم‌ترین علف‌های هرز مزارع جو استان کرمان می‌باشند، پژوهش حاضر به‌منظور ارزیابی توانایی آللوپاتیک ارقام نصرت، ماکویی و والفجر جو زراعی (*Hordeum vulgare*) روی ویژگی‌های جوانه‌زنی و رشدی این سه گونه علف‌هرز انجام شد. آزمایش در دو بخش آزمایشگاهی و گلخانه‌ای، به‌صورت فاکتوریل و در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار، در گلخانه دانشگاه شهید باهنر کرمان انجام گرفت. نتایج نشان داد که بیشترین و کمترین درصد جوانه‌زنی بذر، به‌ترتیب به چاودار وحشی (۹۸/۳ درصد) و ازمک (۳۵/۰) تعلق داشت که تحت تیمار عصاره برگ‌های رقم‌های نصرت و ماکویی قرار داشتند. اگرچه عصاره برگ و ساقه رقم نصرت، تأثیر چندانی بر وزن خشک ساقه و ریشه چاودار وحشی و ازمک نداشت، اما منجر به کاهش شدید ۹۰ و ۷۵ درصدی وزن خشک ساقه و ریشه خاکشیر در مقایسه با شاهد شد. با وجود این که چاودار بیشترین حساسیت از لحاظ کلروفیل a و b داشت که به ترتیب توسط ارقام ماکویی و نصرت ایجاد شد، اما بازدارندگی برگ ماکویی بر میزان کاروتنوئید ازمک بیشتر بود. به‌طور کلی، بیشترین اثرات منفی آللوپاتیک عصاره‌های سه رقم جو، بر رشد علف‌هرز خاکشیر بود.

کلمات کلیدی: آللوپاتی، ازمک، جو زراعی، چاودار، خاکشیر

## Allelopathic effects of aqueous extract of three barley cultivars (*Hordeum vulgare*) on germination and pigment content of Whitetop, Rye grass and Flixweed

Shohreh Madaeni<sup>1</sup> and Enayatollah Tohidi Nejad<sup>1\*</sup>

1. Department of Agronomy and Plant Breeding, Shahid Bahonar University of Kerman

(Received: June 15, 2018 - Accepted: December 7, 2019)

### ABSTRACT

In the recent years, the use of allelopathic potential of crop plants in weed management has attracted great attention of many specialists. Since *Lepidium draba*, *Secale cereal* and *Descurainia sophia* are among the most important weeds in barley fields in Kerman region, this research was conducted to evaluate the allelopathic potential of barley (*Hordeum vulgare*) cultivars (including Nosrat, Macuiee and Valfagr) on germination and growth characteristics of these three weed species. The study was conducted as factorial in completely randomized block design with three replications in both laboratory and greenhouse of Shahid Bahonar university of Kerman, Iran. Results showed that effects of aqueous extracts of vegetative organs of barley cultivars on germination and growth characteristics of weeds were different. Among the weeds treated with different extracts, the highest germination percentage (98.33%) were belonged to *S. cereal* and *D. sophia*, which were treated with Nosrat and Makuiee leaves extract. Although leaf and stem extracts of Nosrat cultivar did not have significant effect on stem and root dry weight of *S. cereal* and *L. draba*, they resulted in significant decrease of stems and roots dry weight of *D. sophia* by 75% and 90%, compared to the control, respectively. Although, *S. cereal* had the highest sensitivity in terms of chlorophyll a and b, which were generated by Makuiee and Nosrat cultivars, respectively, the inhibition of Makouei leaf extract was greater on carotenoids content of *L. draba*. In general, three barley cultivars extracts had the most negative allelopathic effects on the growth of *D. sophia*.

**Keywords:** Allelopathy, barley, *Descurainia sophia*, *Lepidium draba*, *Secale cereal*.

\* Corresponding author E-mail: e\_tohidi@uk.ac.ir

## مقدمه

استفاده مداوم از علف‌کش برای کنترل علف‌های هرز، منجر به بروز پدیده مقاومت به علف‌کش و تغییر گونه‌های علف‌هرز می‌شود (Naseem et al., 2009). بنابراین چنین موضوعاتی سبب کاربرد عصاره‌های طبیعی آللوپاتیک گیاهان و در نتیجه تولید سموم زیستی شده است.

امروزه آللوپاتی به‌عنوان یک فناوری مناسب برای کنترل علف‌های هرز، با استفاده از مواد شیمیایی آزادشده از قسمت‌های تجزیه‌شده برخی گیاهان می‌باشد که با توجه به سبز شدن علف‌های هرز مقاوم به علف‌کش، می‌تواند به‌عنوان یک منبع بالقوه مولکول‌های جدید با عمل‌کننده برای صنایع شیمیایی در نظر گرفته شوند (Naseem et al., 2009). از نظر علمی، این پدیده به دلیل انتشار مولکول‌های زیستی فعال است که با عنوان آللوکمیکال شناخته می‌شوند (Kruse et al., 2000) و قادر به عمل به‌عنوان یک آفت‌کش طبیعی می‌باشند. گزارش شده است که آللوکمیکال‌هایی که از برگ‌ها، ساقه‌ها، ریشه‌ها، میوه و بذرها پدید می‌آیند، گیاهان آزاد می‌شوند، در رشد سایر گیاهان اختلال ایجاد می‌کنند (Asghar Pour & Armin, 2010). این تولیدات شیمیایی، بر گیاه در مرحله سبز شدن بذر و در سطوح گیاهچه‌ای اثر می‌گذارند (Alam & Islam, 2002) و باعث به تأخیر انداختن جوانه‌زنی و کاهش سبز شدن، رشد و عملکرد بسیاری از گیاهان می‌شوند (Herra & Callaway, 2003).

مطالعات زیادی بر روی اثرات متقابل آللوپاتیک در بین گیاهان زراعی و علف‌های هرز، توسط محققین انجام شده است (Om et al., 2002; Iqbal et al., 2009). برخی از این بررسی‌ها نشان داده‌اند که غلات زراعی مانند گندم، جو و برنج، سطح بالایی از

با جمعیت رو به رشد جهان، دستیابی به امنیت غذایی، تبدیل به یک چالش برای بشر شده است؛ از این رو افزایش عملکرد، به تنها هدف نهایی کشاورزی مدرن تبدیل شده است. این سیستم عمدتاً بر اساس استفاده از دزهای بالای مواد شیمیایی مانند کودها و آفت‌کش‌ها که به ترتیب برای تأمین کمبود مواد غذایی و کنترل حمله آفات می‌باشد، استوار است. با این‌که این روش رضایت‌بخش بوده است اما به‌طور مستقیم و غیرمستقیم، سبب اثرات منفی بر کیفیت تولید، محیط زیست و سلامت انسان شده است (Bhadoria, 2011).

علف‌های هرز یکی از جدی‌ترین مشکلات در تولیدات کشاورزی به‌شمار می‌آیند. با وجود این‌که علف‌های هرز تنها ۰/۱ درصد گیاهان جهان را تشکیل می‌دهند، اما باعث خسارت اقتصادی شدیدی می‌شوند، به طوری که گزارش شده است که در برخی مواقع، این گیاهان موجب خسارت ۱۰۰ درصدی به گیاهان زراعی می‌شوند (Rashed Mohasel et al., 2006). خسارت‌های ایجادشده به‌وسیله علف‌های هرز در جهان مدرن در کمترین میزان، ۱۵ درصد در سال می‌باشد و در بعضی مناطق مانند ساحل خشک در آفریقا، حتی می‌تواند ۵۰ تا ۶۰ درصد در مناطق تحت کشت غلات باشد (Hegab et al., 2008). علف‌های هرز از طریق روش‌های مکانیکی، بیولوژیکی، زراعی و شیمیایی کنترل می‌شوند که در این میان مبارزه شیمیایی به‌عنوان یک روش بسیار مؤثر، از رواج زیادی برخوردار است (Vyvyan, 2002). امروزه استفاده بیش از حد از علف‌کش‌های مصنوعی، سبب بروز خطرات جدی به محیط زیست و مصرف‌کنندگان و افزایش هزینه تولید محصول شده است (Asghari & Tovyary, 2007). علاوه بر این،

و خاکشیر (*Descurainia sophia*) از جمله مهم‌ترین علف‌های هرز مزارع جو ایران می‌باشند (Khodabandeh, 2005). تحمل زیاد چاودار به شرایط نامساعد محیطی مانند تنش خشکی و سرما، به‌همراه انعطاف زیاد در رشد و ظرفیت بالای تولید بذر باعث شده است تا در بسیاری از مناطق سرد و معتدل دنیا، به‌عنوان علف‌هرز کلیدی غلات پاییزه مانند گندم مطرح شود. در ایران نیز این گیاه به‌عنوان علف‌هرز مزارع گندم مناطق سردسیر و معتدل مطرح شده است (Baghestani et al., 2004). خاکشیر و از مک نیز از مهم‌ترین علف‌های هرز پهن‌برگ می‌باشند که سالانه خسارت زیادی را به گیاهان زراعی وارد می‌کنند.

از آن‌جا که جو از نظر تغذیه انسان و دام از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است و علف‌های هرز نیز از جمله عوامل خسارت‌زا برای این گیاه می‌باشند، بنابراین این تحقیق با هدف ارزیابی خواص آللوپاتیک سه رقم جو زراعی بر سه گونه علف‌هرز مهم آن در منطقه انجام شد.

### مواد و روش‌ها

به‌منظور بررسی اثرات آللوپاتیک عصاره‌های اندام‌های رویشی سه رقم جو (والفجر، ماکویی و نصرت) بر جوانه‌زنی و رشد گیاهچه علف‌های هرز چاودار، از مک و خاکشیر (تهیه شده از هرباریوم دانشکده کشاورزی)، ابتدا هر کدام از ارقام جو به‌صورت جداگانه در زمینی به مساحت ۵۰۰ مترمربع در مزرعه دانشگاه شهید باهنر کرمان، با تراکم و شرایط بهینه کاشت شدند. برداشت در اواخر ساقه رفتن و اوایل خوشه‌دهی صورت گرفت و نمونه‌ها تا انجام آزمایش در دمای آزمایشگاه نگهداری شدند. برای تهیه عصاره، ۵۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر با ۳۰ گرم پودر حاصل از آسیاب اندام‌ها مخلوط شد. محلول‌های ناهمگن

مواد آللوکیمیکال برای کاهش رشد سایر گونه‌های گیاهی تولید می‌کنند، به گونه‌ای که بذرها، بقایا و ترشحات ریشه‌ای جو به خاطر پتانسیل آللوپاتیک آن در مقابل بسیاری از گونه‌های زراعی و یا علف‌های هرز، مورد بررسی قرار گرفته است. باغبانی و همکاران (Baghestani et al., 1999) نشان دادند که ژرم پلاسما جو، تنوع گسترده‌تری نسبت به ژرم پلاسما گندم دارد که شامل اسیدهای فنولی است و جو را به یک گیاه مدل مناسب برای مطالعه آللوپاتی تبدیل می‌کند. هم اکنون ۴۴ ترکیب متعلق به کلاس‌های شیمیایی مختلف فنولیک‌ها، آلکالوئیدها، سیانوگلوکوزیدها، پلی‌آمین‌ها و غیره، به‌عنوان آللوکیمیکال بالقوه شناسایی شده‌اند که به اثرات آللوپاتیک جو کمک می‌کنند (Kremer & Ben-Hammouda, 2009).

جو با نام علمی (*Hordeum vulgare*)، گیاهی از خانواده غلات (Poaceae) است که به‌عنوان یک محصول غذایی (Von Bothmer & Jacobsen, 1985) دارای قدمتی معادل کشاورزی است. جو به‌عنوان یک گیاه پوششی در تناوب با گیاهان اقتصادی و به‌منظور کاهش فرسایش خاک، بهبود خصوصیات خاک و سرکوب علف‌های هرز کاربرد دارد. در بین گیاهان دانه‌ای، جو به دامنه وسیعی از شرایط اکولوژیکی سازگار شده است اما در آب و هوای معتدل و در فصول سرد و نسبتاً خشک، بهتر رشد می‌کند (Poehlman, 1985) و در مقابله با تنش‌های خشکی، شوری و قلیائیت خاک نیز از تحمل بالاتری نسبت به سایر غلات برخوردار است (Ashrafi et al., 2007)؛ بنابراین بخش اعظم تولید جو در مناطقی صورت می‌گیرد که به دلیل آب و هوای نامطلوب، برای تولید سایر غلات مناسب نیست (Ashrafi et al., 2007).

از مک (*Lepidium draba*)، چاودار (*Secale cereal*)

### بررسی گلخانه‌ای

این آزمایش در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار و با آرایش فاکتوریل در گلخانه دانشگاه شهید باهنر کرمان اجرا شد. تیمارهای آزمایش شامل سه رقم جو والفجر، ماکویی و نصرت (فاکتور a)، غلظت ۱۰۰ درصد عصاره‌های برگ، ساقه و مخلوط برگ و ساقه ارقام مختلف جو (فاکتور b) و سه نوع علف‌هرز از مک، خاکشیر و چاودار وحشی (فاکتور c) بود. تعداد ۱۵ عدد بذر چاودار، از مک و خاکشیر در عمق یک تا دو سانتی‌متری در گلدان‌های دو کیلویی حاوی خاک با بافت سیلتی لومی و دارای قابلیت هدایت الکتریکی ۲/۷ دسی‌زیمنس بر متر، مواد آلی ۰/۶۷٪ و نیتروژن ۰/۷٪ در گلخانه کاشته شد. پس از سبز شدن و در مرحله یک برگی چاودار، از مک و خاکشیر، به ترتیب تعداد دو، دو و چهار گیاهچه در هر گلدان نگهداری شد و بقیه از سطح گلدان حذف شدند. گلدان‌ها برای اولین بار با عصاره‌های مورد نظر و در ادامه با آب مقطر (تا حد ظرفیت مزرعه) آبیاری شد.

اندازه‌گیری رنگیزه‌های فتوسنتزی شامل کلروفیل a, b و کاروتنوئیدها، با استفاده از روش (۱۹۸۷) Lichtenthaler انجام شد. به‌طور مختصر، ۰/۲ گرم از برگ‌های انتهایی گیاه با ۱۵ میلی‌لیتر استون ۸۰ درصد سائیده شد و پس از صاف کردن، جذب آن‌ها با اسپکتروفوتومتر در طول موج‌های ۶۶۳/۲۰، ۶۴۶/۸ و ۴۷۰ نانومتر خوانده شد و غلظت رنگیزه‌ها بر حسب میکروگرم بر گرم وزن تر محاسبه شد.

پس از گذشت ۱۲ هفته از شروع آزمایش، بوته‌های علف‌هرز از سطح خاک گلدان قطع شدند و ویژگی‌هایی از جمله وزن خشک ساقه و ریشه اندازه‌گیری شدند. کلیه داده‌ها با نرم‌افزار SAS مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند و مقایسه میانگین تیمارهای مختلف، با استفاده از آزمون LSD و در

حاصل به مدت ۲۴ ساعت روی شیکری با دور ماکزیمم (۳۰۰۰ دور در دقیقه) قرار گرفتند و سپس با کاغذ واتمن شماره یک صاف شدند.

### بررسی آزمایشگاهی

این آزمایش بر اساس طرح پایه کاملاً تصادفی و در سه تکرار، به‌صورت فاکتوریل در آزمایشگاه دانشگاه شهید باهنر کرمان اجرا شد. در این تحقیق، فاکتور a شامل سه رقم جو (والفجر، ماکویی و نصرت)، فاکتور b شامل سه نوع عصاره اندام گیاهی جو (عصاره برگ، عصاره ساقه و عصاره مخلوط برگ و ساقه) و فاکتور c شامل سه نوع علف‌هرز (از مک، خاکشیر و چاودار وحشی) بود. آزمون جوانه‌زنی بر اساس مقررات ایستا (International Seed Testing Association) در محیط پتری و داخل ژرمیناتور اجرا شد. برای شروع این مرحله از آزمایش، ابتدا پتری‌دیش نه سانتی‌متری در آون با دمای ۱۲۰ درجه سانتی‌گراد به مدت سه ساعت ضدعفونی شدند. جهت جلوگیری از رشد قارچ‌ها، بذرها بذرهای محلول هیپوکلرید سدیم ضدعفونی شدند و تعداد ۲۵ بذر سالم در هر پتری‌دیش حاوی دو عدد کاغذ صافی قرار داده شد.

مقدار ۱۵ میلی‌لیتر از عصاره‌های برگ، ساقه و مخلوط برگ و ساقه ارقام مختلف جو و آب مقطر (به‌عنوان شاهد) در پتری‌ها ریخته شد. آزمایش به مدت ۱۰ روز ادامه داشت و تمام پتری‌دیش‌ها به‌صورت روزانه مورد بررسی قرار گرفتند و بذره‌های جوانه‌زده از محیط خارج شدند. تعداد بذره‌های جوانه‌زده در هر روز ثبت شدند و درصد جوانه‌زنی بذرها با استفاده از معادله زیر محاسبه شد (Agrawal, 1991).

$$GP = \frac{n}{N} \times 100$$

که در آن، n: تعداد بذره‌های جوانه‌زده و N: تعداد کل بذرها می‌باشد.

چاودار داشت، به طوری که در مقایسه با جوانه‌زنی شاهد (۶۸/۳۳ درصد)، با کاربرد عصاره ساقه و مخلوط برگ و ساقه رقم ماکویی، جوانه زنی علف‌هرز از مک تنها ۳۵ درصد بود که نشان‌دهنده اثرات بازدارنده عصاره رقم ماکویی بر جوانه‌زنی است. از میان گیاهانی که تحت تیمار عصاره‌های مختلف قرار گرفته بودند، بیشترین درصد جوانه‌زنی نیز به چاودار و خاکشیر و به میزان ۹۸/۳۳ درصد تعلق داشت که تحت تأثیر عصاره برگ‌های نصرت و ماکویی قرار داشتند.

به طور کلی علف‌هرز از مک، بیشترین حساسیت را به عصاره ارقام جو نشان داد اما علف‌هرز چاودار، کمتر تحت تأثیر قرار گرفت. در میان عصاره قسمت‌های مختلف ارقام جو نیز عصاره مخلوط برگ و ساقه، بیشترین اثر بازدارندگی را بر جوانه‌زنی داشت. در پژوهشی بر روی عصاره‌های مختلف دو گونه شبدر ایرانی و برسیم بر چندگونه علف‌هرز مشاهده شد که در تیمار با عصاره آبی و متانولی شبدر ایرانی، بذر چاودار دارای کمترین درصد جوانه‌زنی، به ترتیب به میزان ۴/۵۸ و ۸/۳۳ درصد بود و کاربرد عصاره‌های شبدر برسیم نیز نتایج مشابهی را نشان داد (Mighany *et al.*, 2006). همچنین گزارش شده است که اضافه کردن بقایای جو (ساقه و برگ) بر سطح زمین به مدت ۲۵ روز قبل از کاشت، موجب کاهش جوانه‌زنی دم روباهی زرد (*Setaria glauca*) تا ۸۱ درصد می‌شود (Creamer *et al.*, 1996).

ترکیباتی مانند فنولیک اسید (Berhow & Vaughn, 1999)، فلاونوئیدها، گلیکوزیدهای سیانوژنیک (Neelson *et al.*, 2002) و پلی آمین‌ها (Rice, 1984) ترکیباتی می‌باشند که به عنوان ترکیبات شیمیایی آللوپات در گیاه جو شناسایی شده‌اند.

سطح احتمال پنج درصد انجام شد. جهت رسم شکل‌ها نیز از نرم‌افزار Excel استفاده شد.

## نتایج و بحث

### اثر عصاره اندام‌های رویشی جو بر جوانه‌زنی

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که بین گونه‌های مختلف علف‌هرز از نظر درصد جوانه‌زنی اختلاف معنی‌داری در سطح احتمال یک درصد وجود داشت. همچنین بین عصاره اندام‌های رویشی جو از نظر تأثیر بر درصد جوانه‌زنی علف‌های هرز نیز تفاوت معنی‌داری مشاهده شد. اثر متقابل ارقام جو × علف‌هرز، عصاره × علف‌هرز و هم‌چنین ارقام × علف‌هرز × عصاره بر درصد جوانه‌زنی معنی‌دار شد (جدول ۱). عصاره قسمت‌های مختلف رقم نصرت، به طور معنی‌داری موجب کاهش درصد جوانه‌زنی علف‌هرز از مک شد، به طوری که کاربرد عصاره برگ، ساقه و مخلوط برگ و ساقه نسبت به شاهد، به ترتیب ۲۰، پنج و ۲۶/۶ درصد کاهش جوانه‌زنی این علف‌هرز شد اما عصاره قسمت‌های مختلف رقم نصرت، تأثیر معنی‌داری بر جوانه‌زنی علف‌هرز چاودار نداشت. عصاره برگ و ساقه (با هم) رقم نصرت، سبب کاهش معنی‌دار موجب جوانه‌زنی علف‌هرز خاکشیر شد (۲۵ درصد) اما عصاره برگ و ساقه، تأثیر معنی‌داری در کاهش جوانه‌زنی چاودار نداشت (جدول ۱).

همچنین بررسی مقایسه میانگین‌ها نشان داد که عصاره رقم والفجر نیز همانند رقم نصرت، موجب کاهش جوانه‌زنی علف‌هرز از مک شد که در بیشترین تأثیر، عصاره مخلوط برگ و ساقه، ۳۳ درصد جوانه‌زنی علف‌هرز از مک را نسبت به شاهد کاهش داد. عصاره رقم والفجر نیز موجب کاهش معنی‌دار جوانه‌زنی علف‌هرز خاکشیر در مقایسه با شاهد شد. رقم ماکویی نیز تأثیر بازدارنده‌ای بر جوانه‌زنی علف‌هرز از مک و

جدول ۱- مقایسات میانگین اثر متقابل ارقام جو × علف‌هرز × عصاره

Table1. Mean comparisons of interaction effects of barley cultivars × weed × extract

cultivar	weed	Extract	(%) Germination	Root dry weight (gr)	Stem dry weight (gr)	Chlorophyll a (mg/g FW)	Chlorophyll b (mg/g FW)	Carotenoids (mg/g FW)	
Nosrat	Whitetop	Control	68.33e	1.21 <sup>bc</sup>	1.47 <sup>fg</sup>	26.61 <sup>a-f</sup>	37.36 <sup>b-e</sup>	2.39 <sup>g-i</sup>	
		Leaf	48.33 <sup>fg</sup>	0.96 <sup>de</sup>	2.00 <sup>e</sup>	24.24 <sup>e-j</sup>	26.39 <sup>h-i</sup>	6.95 <sup>fg</sup>	
		Stem	63.33 <sup>e</sup>	1.47 <sup>a</sup>	1.71 <sup>ef</sup>	25.57 <sup>d-h</sup>	33.52 <sup>d-i</sup>	4.78 <sup>g-i</sup>	
	Rye	Leaf and stem	41.66 <sup>gh</sup>	0.74 <sup>e-h</sup>	1.31 <sup>fg</sup>	29.25 <sup>a-c</sup>	21.77 <sup>n-i</sup>	5.38 <sup>g-i</sup>	
		control	93.33 <sup>a-c</sup>	0.93 <sup>de</sup>	3.84 <sup>a</sup>	24.00 <sup>f-g</sup>	41.39 <sup>bc</sup>	18.84 <sup>cd</sup>	
		Leaf	98.33 <sup>a</sup>	0.83 <sup>e-h</sup>	4.08 <sup>a</sup>	25.42 <sup>d-i</sup>	40.00 <sup>b-d</sup>	13.59 <sup>e</sup>	
	Flixweed	Stem	93.33 <sup>a-c</sup>	0.93 <sup>de</sup>	2.88 <sup>cd</sup>	29.46 <sup>ab</sup>	17.47 <sup>n</sup>	7.80 <sup>fg</sup>	
		Leaf and stem	93.33 <sup>a-c</sup>	0.86 <sup>d-f</sup>	3.35 <sup>b</sup>	27.29 <sup>a-f</sup>	34.62 <sup>e-g</sup>	30.56 <sup>b</sup>	
		control	96.66 <sup>ab</sup>	1.54 <sup>a</sup>	1.63 <sup>e-g</sup>	25.95 <sup>b-h</sup>	32.43 <sup>e-j</sup>	10.86 <sup>e-f</sup>	
	Valfajr	Whitetop	Leaf	98.33 <sup>a</sup>	0.04 <sup>m</sup>	0.38 <sup>ij</sup>	20.84 <sup>i-l</sup>	28.96 <sup>f-l</sup>	35.25 <sup>ab</sup>
			Stem	91.66 <sup>a-d</sup>	0.14 <sup>mn</sup>	0.098 <sup>j</sup>	22.76 <sup>h-l</sup>	31.22 <sup>e-k</sup>	33.57 <sup>ab</sup>
			Leaf and stem	71.66 <sup>e</sup>	0.39 <sup>l</sup>	0.16 <sup>j</sup>	28.24 <sup>a-d</sup>	34.15 <sup>e-h</sup>	12.55 <sup>e</sup>
Rye		control	68.33 <sup>e</sup>	1.21 <sup>bc</sup>	1.47 <sup>fg</sup>	21.61 <sup>a-f</sup>	37.36 <sup>b-e</sup>	2.39 <sup>g-i</sup>	
		Leaf	71.66 <sup>fg</sup>	1.44 <sup>ab</sup>	1.25 <sup>fh</sup>	26.49 <sup>a-g</sup>	22.52 <sup>n</sup>	3.89 <sup>g-i</sup>	
		Stem	48.33 <sup>h</sup>	0.58 <sup>b-j</sup>	0.82 <sup>hi</sup>	26.58 <sup>a-g</sup>	24.75 <sup>k-m</sup>	4.01 <sup>g-i</sup>	
Flixweed		Leaf and stem	35.00 <sup>a-c</sup>	1.09 <sup>cd</sup>	1.22 <sup>gh</sup>	24.08 <sup>f-j</sup>	28.53 <sup>f-l</sup>	5.61 <sup>g-i</sup>	
		control	93.33 <sup>d</sup>	0.93 <sup>de</sup>	3.84 <sup>a</sup>	24.00 <sup>f-g</sup>	41.39 <sup>bc</sup>	18.84 <sup>cd</sup>	
		Leaf	83.33 <sup>a-c</sup>	0.43 <sup>k</sup>	2.48 <sup>d</sup>	29.99 <sup>a</sup>	34.02 <sup>d-h</sup>	19.78 <sup>cd</sup>	
Makouei		Whitetop	Stem	93.33 <sup>a-d</sup>	0.62 <sup>f-i</sup>	2.69 <sup>cd</sup>	22.78 <sup>h-l</sup>	54.80 <sup>a</sup>	20.38 <sup>e</sup>
			Leaf and stem	91.66 <sup>ab</sup>	0.35 <sup>j-m</sup>	3.08 <sup>bc</sup>	25.84 <sup>e-h</sup>	43.30 <sup>b</sup>	15.27 <sup>de</sup>
			control	96.66 <sup>b-d</sup>	1.54 <sup>a</sup>	1.63 <sup>e-g</sup>	25.95 <sup>b-h</sup>	32.43 <sup>e-j</sup>	10.86 <sup>ef</sup>
	Rye	Leaf	88.33 <sup>b-d</sup>	0.39 <sup>l</sup>	0.33 <sup>j</sup>	20.22 <sup>kl</sup>	34.96 <sup>e-f</sup>	32.54 <sup>ab</sup>	
		Stem	88.33 <sup>e</sup>	0.27 <sup>k-n</sup>	0.49 <sup>ij</sup>	22.48 <sup>h-l</sup>	33.61 <sup>d-i</sup>	34.77 <sup>ab</sup>	
		Leaf and stem	68.33 <sup>e</sup>	0.16 <sup>l-n</sup>	0.30 <sup>j</sup>	25.58 <sup>d-h</sup>	31.79 <sup>e-k</sup>	32.77 <sup>ab</sup>	
	Flixweed	control	68.33 <sup>e</sup>	1.21 <sup>bc</sup>	1.47 <sup>fg</sup>	26.61 <sup>a-f</sup>	37.36 <sup>b-c</sup>	2.39 <sup>g-i</sup>	
		Leaf	51.66 <sup>f</sup>	1.09 <sup>cd</sup>	1.65 <sup>e-g</sup>	28.97 <sup>a-d</sup>	22.16 <sup>l-n</sup>	1.24 <sup>i</sup>	
		stem	35.00 <sup>h</sup>	0.85 <sup>d-f</sup>	1.27 <sup>f-g</sup>	27.09 <sup>a-f</sup>	31.69 <sup>e-k</sup>	1.81 <sup>hi</sup>	
	Whitetop	Leaf and stem	35.00 <sup>h</sup>	0.60 <sup>g-i</sup>	1.69 <sup>ef</sup>	29.65 <sup>a</sup>	27.21 <sup>h-l</sup>	6.61 <sup>f-h</sup>	
		control	93.33 <sup>a-c</sup>	0.93 <sup>de</sup>	3.84 <sup>a</sup>	24.00 <sup>f-j</sup>	41.39 <sup>bc</sup>	18.84 <sup>cd</sup>	
		leaf	98.33 <sup>a</sup>	0.84 <sup>e-g</sup>	3.14 <sup>bc</sup>	10.75 <sup>m</sup>	18.31 <sup>mm</sup>	7.36 <sup>fg</sup>	
Rye	stem	96.66 <sup>ab</sup>	0.53 <sup>h-j</sup>	3.1 <sup>bc</sup>	23.01 <sup>g-k</sup>	25.71 <sup>l</sup>	13.35 <sup>c</sup>		
	Leaf and stem	86.66 <sup>cd</sup>	0.52 <sup>h-g</sup>	3.11 <sup>bc</sup>	19.37 <sup>l</sup>	37.67 <sup>b-c</sup>	15.36 <sup>c-c</sup>		
	control	96.66 <sup>ab</sup>	1.54 <sup>a</sup>	1.63 <sup>e-g</sup>	25.95 <sup>b-h</sup>	32.43 <sup>e-j</sup>	10.86 <sup>ef</sup>		
Flixweed	leaf	96.66 <sup>ab</sup>	0.84 <sup>e-g</sup>	1.27 <sup>h</sup>	21.94 <sup>l</sup>	27.68 <sup>g-l</sup>	11.37 <sup>ef</sup>		
	stem	95.00 <sup>a-c</sup>	0.20 <sup>k-n</sup>	0.42 <sup>ij</sup>	27.76 <sup>a-c</sup>	36.55 <sup>b-c</sup>	34.8 <sup>ab</sup>		
	Leaf and stem	88.33 <sup>b-d</sup>	0.22 <sup>k-n</sup>	0.25 <sup>j</sup>	22.84 <sup>h-l</sup>	30.58 <sup>e-k</sup>	36.37 <sup>a</sup>		

\*: در هر ستون، میانگین‌های دارای حروف مشابه از نظر آماری در سطح پنج درصد و بر اساس آزمون LSD، اختلاف معنی‌داری باهم ندارند.

\*: In each column means with the same letters are not significantly different at 5% of probability level, based on LSD test.

می‌کند. در یک بررسی روی تأثیر آللوپاتیک جو بر چندین گونه علف‌هرز نیز مشاهده شد که ترشحات جو، منجر به کاهش وزن خشک علف‌هرز جودره (*Hordeum spontaneum* L.) و ازمک شد اما وزن خشک ترشک (*Rumex crispus* L.) و یولاف وحشی (*Avena ludoviciana* L.) در مجاورت جو افزایش یافت (Hassannejad et al., 2013). سایر محققان نیز بیان نمودند که ترکیبات آللوپاتیک، بازدارندگان بالقوه وزن خشک گیاهان می‌باشند (Herro & Callaway, 2003; Siddiqui & Zaman, 2005).

#### اثر عصاره‌های اندام‌های رویشی جو بر محتوای کلروفیل a

اثرات متقابل دوگانه و سه‌گانه، تأثیر معنی‌داری بر میزان کلروفیل a داشت. هرچند در اثرات سه‌گانه، بیشترین کلروفیل a مربوط به تأثیر عصاره برگ رقم والفجر در علف‌هرز چاودار با (۲۹/۹۹ میلی‌گرم برگم بافت تر) بود اما با تأثیر ساقه رقم نصرت بر روی علف چاودار و همچنین مخلوط عصاره برگ و ساقه ارقام نصرت و ماکویی بر علف‌هرز ازمک، اختلاف معنی‌داری نداشت. کمترین مقدار کلروفیل a نیز (۱۰/۷۵ میلی‌گرم برگم بافت تر) در عصاره برگ رقم ماکویی و در علف‌هرز چاودار مشاهده شد (جدول ۱). نتایج حاکی از این است که عصاره برگ، بیشترین تأثیر را در کاهش کلروفیل a داشته است که این کاهش در علف‌هرز خاکشیر بیشترین میزان بود و عصاره برگ رقم ماکویی نسبت به دو رقم دیگر، کاهش بیشتری را سبب شده است. طیف وسیعی از مواد آلوشیمیایی قادرند با تغییر در مقدار کلروفیل، در فرآیند فتوسنتز گیاهان تحت تیمار اثر بگذارند. در اکثر گزارش‌های مربوط به آللوپاتی، مهار رشد با کاهش کلروفیل همراه است که ممکن است نسبت به خسارات دیگر سلولی، یک اثر ثانویه ناشی از عملکرد مواد آلوشیمیایی ویژه باشد. کاهش مقدار کلروفیل

#### اثر عصاره اندام‌های رویشی جو بر وزن خشک ساقه و ریشه

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر متقابل ارقام جو × علف‌هرز، عصاره × علف‌هرز و هم‌چنین ارقام × علف‌هرز × عصاره بر وزن خشک ساقه و ریشه، معنی‌داری بود. بررسی مقایسه میانگین‌ها نشان داد که عصاره ساقه رقم والفجر، به‌طور معنی‌داری سبب کاهش وزن خشک ساقه علف‌هرز ازمک شد اما عصاره قسمت‌های دیگر این رقم و عصاره ارقام ماکویی و نصرت، تأثیر معنی‌داری بر وزن خشک ساقه نداشت (جدول ۱).

عصاره قسمت‌های مختلف ارقام والفجر و ماکویی، باعث کاهش معنی‌دار وزن خشک ساقه چاودار شدند، به‌طوری‌که در قابل‌توجه‌ترین حالات، عصاره برگ و ساقه رقم والفجر، وزن خشک ساقه چاودار را به‌ترتیب کاهش ۳۵/۴ و ۲۹/۹ درصد نسبت به شاهد کاهش دادند. عصاره قسمت‌های مختلف ارقام جو، باعث کاهش معنی‌دار وزن خشک ساقه در علف‌هرز خاکشیر شدند، به‌طوری‌که عصاره مخلوط برگ و ساقه رقم نصرت، موجب کاهش ۹۰/۱ درصدی وزن ساقه نسبت به شاهد شد (جدول ۱). در واقع با این‌که برگ و ساقه رقم نصرت، تأثیر چندانی بر وزن خشک ساقه و ریشه چاودار و ازمک نداشت، اما منجر به کاهش شدید وزن خشک خاکشیر شد، به‌طوری‌که کاهش ۹۴ و ۹۷ درصدی وزن خشک ساقه و ریشه خاکشیر در مقایسه با شاهد را در پی داشت. به‌طورکلی عصاره ساقه و عصاره برگ و ساقه، سبب بروز بیشترین کاهش در وزن خشک ریشه شدند. هم‌چنین ارقام نصرت و والفجر و ماکویی، بیشترین کاهش وزن خشک را در علف‌هرز خاکشیر موجب شدند. این نتیجه که نشان‌دهنده آن است که خاکشیر علف‌هرزی است که بیشتر از عصاره‌های ارقام جو تأثیر پذیرفته است و نتایج بالا نیز این مسئله را تأیید

میزان کاروتنوئید علف‌هرز چاودار داشت، به طوری که در میزان کاروتنوئید نسبت به شاهد، افزایش ۶۰ درصدی مشاهده شد. عصاره برگ و ساقه ارقام مختلف جو، موجب افزایش کاروتنوئید در علف‌هرز خاکشیر شد و میزان کاروتنوئید تحت تأثیر این تیمار، تقریباً به سه برار رسید. کاروتنوئیدها رنگ‌دانه‌های گیاهی هستند که به‌عنوان ترکیبات آنتی‌اکسیدان و ترکیبات ضروری دستگاه فتوسنتزی ایفای نقش می‌کنند. همچنین این ترکیبات در از بین بردن گونه‌های فعال اکسیژن در کمپلکس فتوسنتزی دخالت دارند. الروکیک و فید (El-Rokiek and Fid., 2009) گزارش کردند که عصاره آبی برگ‌های خشک و تر گیاه *Eucalyptus citriodora* منجر به افزایش کاروتنوئید برگ‌های تازه *Amaryllis* نسبت به شاهد شد. به نظر می‌رسد که عصاره ارقام مختلف جو، با تخریب غشاهای زیستی اندامک‌هایی نظیر میتوکندری و هسته و آسیب‌هایی از این دست، سبب تحریک سنتز و فعالیت رنگ‌دانه‌های آنتی‌اکسیدانی نظیر کاروتنوئیدها می‌شوند. شاید کاهش محتوای کاروتنوئیدی به دلیل فرونشانی غیرفتوشیمیایی کلروفیل‌های برانگیخته توسط کاروتنوئیدها و در نتیجه، برهم ریختن ساختار کاروتنوئیدها باشد (Chi-ming et al., 2002).

### نتیجه‌گیری کلی

به‌طورکلی بین سه علف‌هرز مورد بررسی در این پژوهش، ارقام جو بیشترین اثر را بر صفات مختلف خاکشیر داشتند. در مقابل، عصاره‌های سه رقم جو، تأثیر بازدارندگی اندکی روی صفات رشدی چاودار داشتند، به‌گونه‌ای که به‌جز زمانی که عصاره برگ و ساقه ارقام ماکویی و نصرت، تأثیر منفی تری به‌ترتیب بر میزان کلروفیل a و b چاودار داشتند، در سایر صفات، چاودار نسبت به گونه‌های دیگر

می‌تواند در اثر افزایش فرآیندهای متابولیسمی مربوط به سنتز رنگ‌دانه‌های فتوسنتزی جدید باشد. علاوه بر این، کاهش کلروفیل ممکن است ناشی از آسیب‌هایی باشد که به سیستم‌های فتوسنتزی وارد شده است؛ آلوکمیکال‌ها ممکن است مسیر بیوسنتز کلروفیل را بلوکه کرده باشند یا مسیر تخریب کلروفیل را تحریک کنند و شاید هر دو عمل را با هم انجام می‌دهند (Babu et al., 1997).

### اثر عصاره اندام‌های رویشی جو بر محتوای کلروفیل b

اثر ارقام جو بر میزان کلروفیل b گونه‌های علف‌هرز، معنی‌داری بود. در اثرات سه‌گانه، بیشترین کلروفیل b (۵۴/۸ میلی‌گرم برگرم بافت تر) به علف‌هرز چاودار در تیمار عصاره ساقه رقم والفجر و کمترین آن (۱۷/۴۷ میلی‌گرم برگرم بافت تر) به علف‌هرز چاودار در تیمار عصاره ساقه نصرت تعلق داشت (جدول ۲). به‌طورکلی و مانند کلروفیل a، عصاره برگ سبب کاهش بیشتر کلروفیل b شد که این کاهش در علف‌هرز از مک بیشتر بود. به‌طورکلی، مواد آللوپات زیادی شناخته‌شده‌اند که محتوای کلروفیل را در گونه‌های هدف کاهش می‌دهند. به‌طور مثال، مطابق گزارش چای‌مینگ و همکاران (Chi-ming et al., 2002) در گیاهچه‌های سویا تیمارشده با اسیدهای وانیلیک، فرولیک و پاراکوماریک، کاهش معنی‌داری در محتوای کلروفیل مشاهده شد.

### اثر عصاره اندام‌های رویشی جو بر محتوای کاروتنوئید

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر عصاره ارقام جو بر میزان کاروتنوئید علف‌های هرز معنی‌دار بود. در اثرات متقابل سه‌گانه، بیشترین کاروتنوئید با ۳۶/۳۷ (میلی‌گرم برگرم بافت تر) مربوط به اثر متقابل رقم ماکویی × خاکشیر × عصاره برگ و ساقه بود. عصاره برگ و ساقه رقم نصرت، بیشترین تأثیر را در افزایش



خاکشیر و ازمک و کمترین بازدارندگی را روی چاودار اعمال داشت. در کل و از نظر درصد جوانه‌زنی، اثر عصاره برگ رقم نصرت، کمترین تأثیر را بر خاکشیر و چاودار داشت و حتی اثر این تیمار بر ماده خشک چاودار نیز کمتر بود از لحاظ بقیه صفات مورد ارزیابی نیز پاسخ هر کدام از علف‌های هرز در ارتباط با عصاره اندام‌های ارقام مختلف، بسیار متفاوت و دارای تنوع زیادی بود.

علف‌های هرز، مقاومت بیشتری از خود نشان داد. در بین ارقام نیز مشاهده شد که با وجود این‌که عصاره برگ و ساقه رقم نصرت از کمترین اثر بازدارندگی بر وزن خشک ساقه و ریشه برخوردار بود اما نتایج نشان داد رقم ماکویی نسبت به سایرین، تأثیرات آلوپاتیک شدیدتری بر گونه‌های علف‌های هرز گذاشته. با این حال، ارقام نصرت و والفجر، بیشترین و کمترین بازدارندگی را به ترتیب روی خاکشیر و روی چاودار داشتند. رقم ماکویی نیز بیشترین بازدارندگی را روی

## منابع

- Agrawal, R.L. 1991. Seed Technology. Oxford and IBH Publishing. Pp. 305-374.
- Alam, S.M. and Islam, E.U. 2002. Effect of aqueous extract of leaf, stem and root of nettle leaf goosefoot and NaCl on germination and seedling growth of rice. Pak. J. Sci. Technol. 2: 47-52.
- Asgharipour, M.R., and Armin, M. 2010. Inhibitory effects of *Sorghum halepense* root and leaf extracts on germination and early seedling growth of widely used medicinal plants. Adv. Environ. Biol. 4(2): 316-324.
- Asghari, J., and Tewari, J.P. 2007. Allelopathic potentials of eight barley cultivars on *Brassica jucea* (L) Czern and *Setaria viridis* (L) p. Beauv. J. Agr. Sci. Tech. 9: 165-176.
- Ashrafi, Z.Y., Mashhadi, H.R. and Sadeghi, S. 2000. Allelopathic effects of barley (*Hordeum vulgare*) on germination and growth of wild barley (*Hordeum spontaneum*). Pak. Weed. Sci. Res. 13(1-2): 99-112.
- Babu, R.C. and Kandasamy, O.S. 1997. Allelopathic effect of *Eucalyptus globulus* Labill on *Cyperus rotundus* L. and *Cynodon dactylon* L. Pers. J. Agron. Crop Sci. 179(2): 123-126.
- Baghestani, A., Lemieux, C. Leroux, G.D. and Baziramakenga, R. 1999. Determination of allelochemicals in spring cereal cultivars of different competitiveness. Weed Sci. 47: 498-504.
- Baghestani, M., G. H. Akbari., A. Atri., and M. Mokhtari. 2003. Effect of competition of Rye on growth, yield and yield components of wheat. Pajouhesh and Sazandegi. 61 1-10. (In Persian).
- Bertholdsson, N. O. 2004. Variation in allelopathic activity over 100 years of barley selection and breeding. Weed Res. 44 78-86.
- Bertin, C., Yang, X., and Weston, L.A. 2003. The role of root exudates and allelochemicals in the rhizosphere, Plant Soil. 256: 67-83.
- Berhow, M.A., and Vaughn, S. R. 1999. Higher plant flavonoids: biosynthesis and chemical ecology. In: Principles and practices in plant ecology – Allelochemical interactions (Eds., Inderjit, K.M.M. Dakshini, and C.L. Foy), pp. 423-438. CRC Press, Boca Raton, FL.
- Bhadoria, P. B. 2011. Allelopathy: A natural way towards weed management. Am. J. Ex. Agricult. 1(1): 7-20.
- Bhowmik, P.C. and Inderjit. 2003. Challenges and opportunities in implementing allelopathy for natural weed management. Crop Prot. 22: 661-671.
- Chi-Ming, Y., Chyong-Ni, L. and Chang-Hung, C. 2002. Effect of three allelopathic phenolics on chlorophyll accumulation of rice (*Oryza sativa*) seedling: I. Inhibition of supply- orientation. Bot. Bull. Acad. Sinica. 43: 299-304.
- Creamer, N.G., Bennett, N.A. Stinner, B.R. Cardina, J. and Regnier, E.E. 1996. Mechanisms of weed suppression in cover crop-based production systems. HortScience. 31: 410-413.
- El-Rokiek, K.G.I., and Eid, R.A. 2009. Allelopathic effect of *Eucalyptus citriodora* on *Amaryllis* and associated grassy weed. Planta Daninha. 27: 887- 899.
- Fujii, Y. 2001. Screening and future exploitation of allelopathic plant as alternative herbicides with special reference to hairy vetch. J. Crop Prot. 4: 257-275.
- Gubbels, G.H. and Kenaschuk, E.O. 1989. Agronomic performance of flax grown on canola, barley and

- flax stubble with and without tillage prior to seeding. *Can. J. Plant Sci.* 69: 31–38.
- Hassannejad, S., Porheidar Ghafari, S. and Lotfi, R. 2013. Allelopathic effects of wheat and barley on emergence and seedling growth of some weed species. *Int. J. Biosci.* 3(1): 128-134.
- Hegab, M.M., Khodary, S.E.A., Hammouda, O. and Ghareib, H.R. 2008. Autotoxicity of chard and its allelopathic potentiality on germination and some metabolic activities associated with growth of wheat seedling. *Afric. J. Biotech.* 7: 884-892.
- Herro, J.L., and Callawa, R.M. 2003. Allelopathy and exotic plant invasion. *Plant Soil.* 256: 29-39.
- Iqbal, J., Cheema, Z.A. and Mushtaq, M. N. 2009. Allelopathic crop water extracts reduce the herbicide dose for weed control in cotton (*Gossypium hirsutum*). *Int. J. Agric. Biol.* 11: 360–366.
- Khoda bandeh, N. 2005. Cereals. Eighth Edition. Tehran University Press. 538 Pp (In Persian).
- Kremer, R. and Ben-Hammouda, M. 2009. Allelopathic plants. 19. Barley (*Hordeum vulgare* L). *Allelopathy J.* 24(2): 225-242.
- Kruse, M., Strandberg, M. and Strandberg, B. 2000. Ecological effects of allelopathic plants. A review. Department of Terrestrial Ecology. Silkeborg, Denmark, Rep. No. 315.
- Lichtenthaler, H.K. 1987. Chlorophylls and carotenoids: pigments of photosynthetic biomembranes. *Meth. Enzymol.* 148: 350-382.
- Mesbah, A.O. and Miller, S. D. 1999. Fertilizer placement affects jointed goatgrass (*Aegilops cylindrica*) competition in winter wheat (*Triticum aestivum*). *Weed. Technol.* 13: 374-377.
- Mighani, F., Khalghani, J., Ghorbanli, M. and Najaf Pour, M. 2006. Study of allelopathic potential of *trifolium resupinatum* and *T. alexandrium* on seed germination of *Convolvulus arvensis*, *Amaranthus retroflexus*, *Secale cereal* and *Sinapis arvensis*. *Pests Plant Dis.* 74(1): 81-101.
- Molina-Cato, J.L., Igartua, E., Casas, A.M. and Moralejo, M. 2002. New views on the origin of cultivated barley. In: Barley science (Eds., G.A. Slafer, J.L. Molina-Cano, R. Savin, J.L. Araus and I. Romagosa), pp. 15-29. Food Products Press. Binghamton. NY.
- Naseem, M., Aslam, M., Ansar, M. and Azhar, M. 2009. Allelopathic effects of sunflower water extract on weed control and wheat productivity. *Pakistan J. Weed Sci. Res.* 15(1): 107-116.
- Nielsen, K.A., Olsen, C.E. Pontoppidan, K. and Moller, B.L. 2002. Leucine-derived cyano glucosides in barley. *Plant Physiol.* 129: 1066-1075.
- Olofsson, M., Nevarez, M., Rebulanan, M. and Streibig, J.C. 1999. Weed-suppressing rice cultivars—does allelopathy play a role? *Weed Res.* 39: 441–454.
- Om, H., Dhiman, S.D., Kumar, S., and Kuma, H. 2002. Allelopathic response of *Phalaris minor* to crop and weed plants in rice–wheat system. *Crop Prot.* 21: 699–705.
- Poehlman, J.M. 1985. Adaptation and distribution. In: Barley (Ed., D.C. Rasmussen) pp. 1-18. American Society of Agronomy. Madison. WI.
- Rashed Mohasel, M.H., Najafi, A., and Akbarzadeh, M.D. 2006. Weed Biology and Control. Ferdowsi University. Press. Mashhad. 404 Pp.
- Rice, E.L. 1984. Allelopathy. 2nd Ed. Academic Press, Orlando, FL. 422 Pp.
- Siddiqui, Z.S., and Zaman, A.U. 2005. Effects of *Capsicum* leachates on germination, seedling growth and chlorophyll accumulation in *Vigna radiata* L. Wilczek seedlings. *Pakistan J. Bot.* 37: 941- 947.
- Von Bothmer, R. and Jacobsen, N. 1985. Origin, taxonomy and related species. In: Barley (Ed., D.C. Rasmussen) pp. 19-56. American Society of Agronomy. Madison. WI.
- Vyvyan, J.R. 2002. Allelochemicals as leads for new herbicides and agrochemicals. *Tetrahedron.* 58: 1631-1646.
- Wu, H., Haig, T., Pratley, J., Lemerle, D. and An, M. 2000. Distribution and exudation of allelochemicals in wheat (*triticum aestivum*). *J. Chem. Ecol.* 26: 2141–2154.