

## ارزیابی تنوع ژنتیکی جمعیت‌های *Triticum boeoticum* با استفاده از

### نشانه‌های ملکولی ISSR و CBDP

#### Assessment of genetic diversity in *Triticum boeoticum* populations using CBDP and ISSR molecular markers

الهام موسوی شبستری<sup>۱</sup>، علیرضا اطمینان<sup>۲\*</sup>، محمود خسروشاهلی<sup>۱</sup>

۱- به ترتیب دانشجوی کارشناسی ارشد، استاد، گروه بیوتکنولوژی و اصلاح نباتات، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

۲- استادیار، گروه بیوتکنولوژی و اصلاح نباتات، واحد کرمانشاه، دانشگاه آزاد اسلامی، کرمانشاه، ایران

Moosavi Shabestari E<sup>1</sup>, Etminan A<sup>\*2</sup>, Khosroshahli M<sup>1</sup>

1- MSc Student, Professor, Department of Plant breeding and Biotechnology, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

2- Assistant Professor, Department of Plant breeding and Biotechnology, Kermanshah Branch, Islamic Azad University, Kermanshah, Iran

\* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: a.etminan@iauksh.ac.ir

(تاریخ دریافت: ۹۷/۱۲/۲۲ - تاریخ پذیرش: ۹۸/۳/۲۶)

### چکیده

خویشاوندان وحشی منبع ژنتیکی ارزشمندی برای استفاده در برنامه‌های به‌نژادی گندم محسوب می‌شوند. گونه *Triticum boeoticum* یکی از مهم‌ترین خویشاوندان وحشی گندم می‌باشد که خاستگاه اولیه آن بخش‌های مرکزی و شرقی هلال حاصل‌خیز است. در این پژوهش، تنوع ژنتیکی بین ۳۹ توده مختلف جمع‌آوری شده از دو ناحیه شمالی و جنوبی رشته کوه‌های زاگرس با استفاده از نشانه‌های ISSR و CBDP مورد بررسی قرار گرفت. آغازگرهای ISSR و CBDP در مجموع به ترتیب ۲۳۰ و ۶۵ باند چند شکل قابل امتیازدهی ایجاد نمودند. میزان فاصله ژنتیکی برآورد شده بین جفت ژنوتیپ‌ها بر اساس داده‌های ISSR و CBDP به ترتیب ۰/۳۶ و ۰/۴۰ به دست آمد. شاخص محتوای اطلاعات چندشکل در دامنه ۰/۲۴ تا ۰/۳۸ برای آغازگرهای ISSR و ۰/۲۳ تا ۰/۴۳ برای آغازگرهای CBDP متغیر بود. تجزیه کلاستر داده‌های ترکیبی ISSR و CBDP به روش UPGMA توده‌های مورد بررسی را در دو گروه کلی طبقه‌بندی نمود که البته دو توده شماره ۳۵ و ۳۱ به صورت جداگانه دسته‌بندی شدند. این گروه‌بندی توسط تجزیه به مختصات اصلی (PCA) مورد تایید قرار گرفت و با موقعیت جغرافیایی محل جمع‌آوری نمونه‌ها تا اندازه‌ای مطابقت داشت. نتایج تجزیه واریانس ملکولی (AMOVA) نشان داد که ۹۴ درصد از تنوع برآورد شده مربوط به درون جمعیت‌ها و ۶ درصد آن مربوط به بین جمعیت‌ها می‌باشد. برآورد تعداد ال (Na)، ال مؤثر (Ne)، شاخص شانون (I) و میزان هتروزیگوسیتی (H) نشان داد که جمعیت زاگرس شمالی در مقایسه با زاگرس جنوبی از میزان تنوع ژنتیکی بیش‌تری برخوردار می‌باشد. نتایج این تحقیق بیانگر تنوع قابل ملاحظه‌ای برای گونه *T. boeoticum* در نواحی زاگرس بود و نشان داد که نشانه‌های CBDP همانند نشانه‌های ISSR ابزار مناسبی برای ارزیابی تنوع ژنتیکی در خویشاوندان وحشی گندم می‌باشند.

### واژه‌های کلیدی

گندم  
خویشاوندان وحشی  
تنوع ژنتیکی  
ISSR  
CBDP

## مقدمه

پراکنش خویشاوندان وحشی گندم در دنیا به‌طور عمده محدود به تعدادی از کشورهای واقع در حوزه هلال حاصل‌خیز می‌باشد. کشور ایران نیز به‌عنوان یکی از رویشگاه‌های اصلی خویشاوندان وحشی گندم، یکی از غنی‌ترین مراکز تنوع ذخایر توارثی این ژرم پلاسما در جهان به حساب می‌آید (Weide et al. 2013). از مهم‌ترین منابع تنوع ژنتیکی قابل دسترس می‌توان توده‌های وحشی و نژادهای بومی را برشمرد. گونه‌های خویشاوند و اجداد وحشی گندم به‌دلیل دارا بودن ژن‌های مفید برای ایجاد لاین‌های مقاوم به تنش‌های زیستی و غیرزیستی و گسترش سازگاری ژنتیکی در برابر تغییرات محیطی حایز اهمیت هستند و از سوی دیگر، منبع ژنتیکی مهمی برای بهبود صفات مختلف زراعی، عملکرد و میزان پروتئین‌های مؤثر در کیفیت دانه محسوب می‌شوند. از این‌رو، این ژرم پلاسما به‌عنوان یک منبع ژنتیکی غنی جهت یافتن ژن‌ها و آلل‌های مفید برای استفاده در برنامه‌های به‌نژادی گندم مورد توجه به‌نژادگران قرار گرفته‌اند (Schneider et al. 2017a; Nevo et al. 1998; Pour-Aboughadareh et al. 2017a). تنوع ژنتیکی عامل پایداری اکوسیستم‌ها و جمعیت‌ها در مقابل تغییرشرایط زیست محیطی به‌ویژه تغییرات آب و هوایی است. آگاهی از ماهیت و میزان تنوع موجود در ژرم پلاسما جهت به کار بردن این منابع، مهم می‌باشد. هم‌چنین، بررسی تنوع ژنتیکی از لحاظ کمک به مدیریت مؤثر و حفاظت از منابع ژرم پلاسمی از اهمیت بالایی برخوردار است (Pradeep et al. 2002). دو جنس تریتیکوم و آزیلوپس واجد گونه‌های فراوانی هستند که مهم‌ترین خویشاوندان وحشی گندم زراعی را تشکیل می‌دهند، به‌طوری که بعضی از این گونه‌ها به‌صورت مستقیم و غیرمستقیم به‌عنوان والد بخشنده ژنوم A، B و D معرفی شده‌اند (Weide et al. 2013; Kilian et al. 2007; Pour-Aboughadareh et al. 2018a). بررسی تنوع ژنتیکی امکان شناسایی ظرفیت ژنتیکی صفات مرتبط با اهداف اصلاحی مهم و مورد نظر را برای به‌نژادگران فراهم می‌سازد و مطالعه الگوپذیری تنوع ژنتیکی از تنوع جغرافیایی و اقلیمی توده‌ها نشان‌دهنده سازگاری احتمالی آن‌ها با محیط‌های متفاوت می‌باشد (Mohammadi and Prasanna 2003). نشانگرهای مولکولی ابزار قدرتمندی برای

مطالعه و تخمین ساختار ژنتیکی جمعیت‌های گیاهی و مطالعه روابط بین گونه‌ای فراهم آورده‌اند. نشانگرهای بین‌ریزماهوره<sup>۱</sup> (ISSR) نشانگرهای مولکولی نیمه تصادفی‌ای هستند که از دهه ۹۰ میلادی تا کنون مورد استفاده قرار می‌گیرند. در این سیستم نشانگری، تکثیر در حضور یک آغازگر مکمل با توالی‌های میکروساتلایت هدف انجام می‌پذیرد. در واقع، قطعات تکثیر شده، توالی‌هایی از ژنوم هستند که بین دو قطعه‌ی متوالی و معکوس از توالی‌های تکراری میکروساتلایت قرار گرفته‌اند (Zietkiewicz et al. 1994). با آغاز روند عبور از نشانگرهای DNA تصادفی به سمت نشانگرهای اختصاصی و هدفمند ژنی، سیستم‌های نشانگر جدیدی موسوم به چند شکلی DNA حفاظت شده<sup>۲</sup> (CBDP) توسعه یافتند که مبتنی بر مناطق محافظت شده نواحی پروموتری ژن‌ها هستند. طول آغازگرهای CBDP به‌طور معمول ۱۸ نوکلئوتیدی بوده و هر آغازگر از سه بخش تشکیل شده‌است: بخش نخست شامل یک توالی ۱۰ تا ۱۱ نوکلئوتیدی است که در انتهای ۵ (پیش از توالی حفاظت شده CCAAT) قرار می‌گیرد. بخش دوم توالی CCAAT به‌عنوان هسته‌ی اصلی و ثابت تمامی آغازگرهاست و بخش سوم شامل دو تا سه نوکلئوتید انتخابی در انتهای ۳ آغازگر می‌باشد که مسئول ایجاد پلی‌مورفیسم بر اساس جفت شدن با نوکلئوتیدهایی در ژنوم‌های مختلف است. (Singh et al. 2014). کاربرد موفقیت آمیز نشانگرهای CBDP در ارزیابی ساختار جمعیت و تنوع ژنتیکی در ژرم پلاسما گندم دوروم (Etminan et al. 2018) و خویشاوندان وحشی گندم (Etminan et al. 2019) گزارش شده‌است.

در پژوهش‌های انجام گرفته با به کار بردن نشانگرهای مولکولی مختلف سطح قابل ملاحظه‌ای از میزان تنوع ژنتیکی در گونه‌های مختلف گندم زراعی و خویشاوندان وحشی آن از جمله *T. boeoticum* نشان داده شده‌است (Pour-Aboughadareh et al. 2017a; Pour-Aboughadareh et al. 2017b; Etminan et al. 2017; Moradkhani et al. 2015; Zamanianfard et al. 2015).

در ارزیابی تنوع ژنتیکی در توده‌های *T. boeoticum* نمونه‌برداری شده از بخش‌های غربی ایران که با استفاده از نشانگرهای

<sup>1</sup> Inter Simple Sequence Repeats

<sup>2</sup> CAAT box- derived polymorphism

## مواد و روش‌ها

مواد گیاهی مورد استفاده در این تحقیق شامل ۳۹ توده از گونه وحشی *Triticum boeoticum* بود که بذور آن‌ها از مناطق مختلف کشور با ثبت موقعیت جغرافیایی جمع‌آوری شد. بذرها در گلخانه و در سینی‌های مخصوص نشا در کوکویت کشت و پس از تولید گیاهچه، استخراج DNA ژنومی از بافت مزوفیل برگ‌های جوان صورت گرفت. استخراج DNA ژنومی از گیاهان بر اساس روش Doyle and Doyle (1987) CTAB انجام شد و کیفیت DNA استخراجی توسط الکتروفورز ژل آگارز ۰/۸ درصد مورد تایید قرار گرفت.

در این مطالعه، در مجموع از ۲۲ آغازگر شامل ۱۵ آغازگر ISSR و ۷ آغازگر CDBP استفاده شد که تمامی آن‌ها باندهای چندشکل و قابل امتیازدهی ایجاد نمودند. مشخصات آغازگرها در جدول ۱ ارائه شده‌است. پس از بهینه‌سازی شرایط تکثیر برای آغازگرها، واکنش‌های PCR در حجم ۲۰ میکرولیتر شامل ۲ میکرولیتر DNA استخراج شده، ۲ میکرولیتر آغازگر (با غلظت ۱۰ نانوگرم بر میکرولیتر)، ۶ میکرولیتر آب دیونیزه و ۱۰ میکرولیتر مستر میکس (2x Master mix) انجام شد. کلیه واکنش‌های تکثیر در دستگاه ترموسایکلر Biorad (T-100) انجام شد به طوری که برای آغازگرهای CDBP شامل یک مرحله واسرشته‌سازی اولیه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴ دقیقه و سیکل حرارتی شامل ۳۵ چرخه که در آن مرحله واسرشته‌سازی به مدت یک دقیقه با دمای ۹۴ درجه سانتی‌گراد، مرحله اتصال یک دقیقه با دمای ۵۰ درجه سانتی‌گراد و مرحله بسط آغازگر به مدت دو دقیقه با دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد بود. در نهایت یک مرحله توسعه نهایی با دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۷ دقیقه جهت تکمیل فرآیند تکثیر انجام گرفت. چرخه حرارتی برای آغازگرهای ISSR نیز شامل یک مرحله واسرشته‌سازی اولیه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۷ دقیقه و سپس ۳۵ چرخه حرارتی شامل واسرشته‌سازی به مدت ۵۰ ثانیه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد، اتصال آغازگر به مدت ۵۰ ثانیه و با دمای بهینه‌سازی شده برای آغازگر مربوطه و مرحله توسعه ۹۰ ثانیه و با دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد بود.

RAPD، AFLP و SSR انجام گرفت، مشخص شد که نشانگرهای SSR نسبت به دو سیستم نشانگری دیگر از میزان اطلاعات چندشکلی بالاتری برخوردار بوده و نتایج حاصل از تجزیه داده‌ها بالاترین میزان تنوع ژنتیکی را در استان‌های کرمانشاه و لرستان نشان داد (Naghavi et al. 2009). مطالعه انجام گرفته بر روی توده‌های مختلف *Ae. tauschii* با استفاده از نشانگرهای SSR نیز حاکی از میزان بیشتر هتروزیگوسیتی و تنوع ژنتیکی در مناطق شمالی ایران نسبت به سایر نواحی می‌باشد (Naghavi et al. 2010). در بررسی میزان تنوع گونه‌های دیپلوئید گندم اینکورن جمع‌آوری شده از مناطق مختلف زاگرس با استفاده از نشانگرهای ISSR گزارش شده‌است که گونه‌های *T. boeoticum* و *T. monococcum* به ترتیب بیشترین (۹۰ درصد) و کم‌ترین (۶۸/۶۲ درصد) میزان چندشکلی را دارا می‌باشند. علاوه بر این، از لحاظ تنوع منطقه‌ای نیز، توده‌های مناطق غربی (۸۶/۴۴ درصد) نسبت به مناطق جنوبی غربی (۷۴/۷۰ درصد) زاگرس چند شکلی بیشتری را نشان دادند (Mousavifard et al. 2015). در مطالعه دیگری، تنوع ژنتیکی بالایی در گونه *Ae. tauschii* جمع‌آوری شده از مناطق مختلف ایران با استفاده از نشانگرهای SSR گزارش شده‌است (Saeidi et al. 2006). همچنین در بررسی تنوع ژنتیکی نژادهای بومی گندم در منطقه شمال غرب ایران با استفاده از نشانگرهای ISSR، درصد بالایی از چندشکلی گزارش شده و این نشانگرها به‌عنوان ابزار مناسبی در مطالعات تنوع ژنتیکی ارقام گندم معرفی شده‌اند (Sofalian et al. 2008). در مطالعات صورت گرفته بر روی ژرم پلاسما گندم با استفاده از نشانگرهای نوظهور نیز مشخص شده که نشانگرهای SCoT و CDBP در انگشت‌نگاری توده‌های گندم دارای عملکرد بهتری هستند به طوری که این نشانگرها می‌توانند برای سایر مطالعات ژنتیکی در گندم مورد استفاده قرار گیرند (Hamidi et al. 2014; Etminan et al. 2019; Etminan et al. 2017). در این بررسی، تنوع ژنتیکی موجود در جمعیت‌های *T. boeoticum* جمع‌آوری شده از منطقه کوهستانی زاگرس با استفاده از نشانگرهای مولکولی CDBP و ISSR مورد بررسی قرار گرفت.

جدول ۱- توالی آغازگرهای ISSR و CBDP مورد استفاده در بررسی تنوع ژنتیکی توده‌های مختلف *Triticum boeoticum* به همراه مقادیر مربوط به شاخص نشانگر (MI) و محتوای اطلاعات چندشکل (PIC) برآورد شده برای آن‌ها

کدآغازگر	توالی	دمای اتصال (Annealing)	تعداد باند چندشکل	PIC میزان اطلاعات چندشکلی	MI شاخص نشانگر
ISSR-2	5'-TCGTCGTCGTCGTCGG-3'	۵۰	۱۸	۰/۳۰	۵/۴۰
ISSR-3	5'-TCGTCGTCGTCGTCGC-3'	۴۹	۱۴	۰/۳۲	۴/۴۸
ISSR-4	5'-AGAGAGAGAGAGAGAGYT-3'	۴۵	۲۱	۰/۳۱	۶/۵۱
ISSR-7	5'-CTCTCTCTCTCTCTG-3'	۴۵	۱۲	۰/۲۶	۳/۱۲
ISSR-8	5'-GTGTGTGTGTGTGTGTC-3'	۴۵	۱۱	۰/۳۸	۴/۱۸
ISSR-9	5'-CACACACACACACAG-3'	۴۵/۹	۱۵	۰/۳۰	۴/۵۰
ISSR-10	5'-AGAGAGAGAGAGAGAGC-3'	۴۷	۱۶	۰/۲۴	۳/۸۴
ISSR-11	5'-ACACACACACACACACYA-3'	۴۵	۲۲	۰/۳۳	۷/۲۶
ISSR-12	5'-GTGTGTGTGTGTGTGTGTYG-3'	۴۷/۵	۱۸	۰/۳۳	۵/۹۴
ISSR-13	5'-GAGAGAGAGAGAGAGAYC-3'	۴۷/۵	۱۵	۰/۲۶	۳/۹۰
ISSR-15	5'-ACACACACACACACACYG-3'	۴۷/۵	۱۲	۰/۳۴	۴/۰۸
ISSR-812	5'-GAGAGAGAGAGAGAGAA-3'	۴۷	۱۲	۰/۳۳	۳/۹۶
ISSR-826	5'-ACACACACACACACACC-3'	۴۹	۱۳	۰/۳۴	۴/۴۲
ISSR-880	5'-GGAGAGGAGAGGAGA-3'	۴۴	۱۲	۰/۳۷	۴/۴۴
ISSR-903	5'-BDBCACCACCACCAC3'	۵۵	۱۹	۰/۲۸	۵/۳۲
میانگین					
			۱۵/۳۳	۰/۳۱	۴/۷۵
CBDP-1	5'-TGAGCACGATCCAAT AGC-3'	۵۰	۱۲	۰/۲۷	۳/۲۴
CBDP-3	5'-TGAGCACGATCCAAT ACC-3'	۵۰	۸	۰/۲۶	۲/۰۸
CBDP-4	5'-TGAGCACGATCCAAT AAG-3'	۵۰	۶	۰/۳۰	۱/۸۰
CBDP-5	5'-TGAGCACGATCCAAT CTA-3'	۵۰	۱۸	۰/۳۳	۵/۹۰
CBDP-6	5'-TGAGCACGATCCAAT CAG-3'	۵۰	۸	۰/۲۸	۲/۲۴
CBDP-11	5'-TGAGCACGATCCAAT TGC-3'	۵۰	۷	۰/۴۳	۳/۰۱
CBDP-15	5'-TGAGCACGATCCAATTGA-3'	۵۰	۶	۰/۲۳	۱/۳۸
میانگین					
			۹/۲۸	۰/۳۰	۲/۸۱

(D) نمایانگر بازهای T,G,A، (B) نمایانگر بازهای T,G,C و (Y) نمایانگر بازهای T,C می‌باشد.

### نتایج و بحث

جدول ۱ نتایج به دست آمده از تجزیه و تحلیل باندهای حاصل از تکثیر قطعات ژنومی توسط ۱۵ آغازگر ISSR و ۷ آغازگر CBDP مورد استفاده در این پژوهش را نشان می‌دهد. آغازگرهای ISSR و CBDP به ترتیب ۲۳۰ و ۶۵ باند چند شکل و واضح تکثیر نمودند. تعداد باندهای چندشکل برای آغازگرهای CBDP بین ۶ تا ۱۸ و برای آغازگرهای ISSR بین ۱۱ تا ۲۲ متغیر بود. میانگین باندهای چندشکل برای آغازگرهای ISSR و CBDP نیز به ترتیب ۱۵/۳۳ و ۹/۲۸ برآورد شد. بیشترین و کمترین میزان PIC در میان آغازگرهای ISSR، به ترتیب برای آغازگر ISSR-8 به میزان ۰/۳۸ و آغازگر ISSR10 به میزان ۰/۲۴ به دست آمد و میانگین این

محصول PCR توسط الکتروفورز ژل آگارز ۱/۵ درصد تفکیک و رنگ آمیزی ژل‌ها با Safe View و سپس عکس برداری از آن‌ها انجام شد. پس از امتیازدهی قطعات تکثیری به صورت صفر و یک، محتوای اطلاعات چندشکل (PIC) و شاخص نشانگر (MI) برای تمامی آغازگرهای مورد استفاده بر اساس روابط پیشنهاد شده توسط Powell et al. (1996) محاسبه شد. تجزیه خوشه‌ای به منظور گروه‌بندی نمونه‌ها با استفاده از نرم‌افزار (Perrier and Jacquemoud-Collet 2006) DARwin به روش UPGMA صورت گرفت و از نرم‌افزار (Peakall et al. 2006) GenAIEx برای تجزیه واریانس مولکولی (AMOVA) و محاسبه شاخص‌های تنوع ژنتیکی استفاده شد.

آمد که در این میان، کم‌ترین فاصله (بیش‌ترین تشابه) مربوط به توده‌های شماره ۱ و ۲ (هر دو از استان کرمانشاه) به میزان ۰/۱۲ و بیش‌ترین فاصله (کم‌ترین تشابه) بین توده شماره ۳۵ (از استان لرستان) با توده‌های شماره ۲۸ و ۳۸ (از استان کردستان) به میزان ۰/۷۱ مشاهده شد.

نتایج حاصل از تجزیه واریانس مولکولی (جدول ۲) نشان داد سهم بالایی از تنوع (۹۴ درصد) مربوط به جز درون جمعیتی بوده و تنها ۶ درصد از تنوع کل مربوط به جز بین جمعیتی می‌باشد. به‌عنوان یک دلیل احتمالی برای تنوع بین جمعیتی اندک، می‌توان به پدیده هم‌پوشانی ژنتیکی در نتیجه پدیده جریان ژنی اشاره نمود. در بررسی جمعیت‌های مختلف از گونه‌های زراعی و وحشی جنس تریتیوم و آزیلوپس با استفاده از نشانگرهای SCoT نیز سطح بالایی از تنوع ژنتیکی درون جمعیتی گزارش شده است (Pour-Aboughadareh et al. 2017b; Pour-Aboughadareh et al. 2018b). سهم بالاتر تنوع درون جمعیتی در مطالعه انواع ژرم پلاسم‌ها به‌وسیله نشانگرهای مختلف DNA نظیر RAPD، SCoT، SSR و ISSR توسط سایر محققان گزارش شده است (Thomas et al. 2010; Etminan et al. 2016; Etminan et al. 2017).

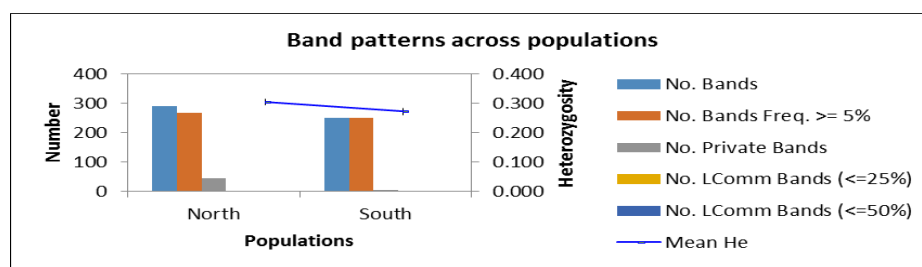
با توجه به شکل ۱ که الگوی توزیع باندها در جمعیت‌های مورد مطالعه را نشان می‌دهد، ملاحظه می‌شود که تعداد باندهای تکثیر شده در توده‌های متعلق به ناحیه زاگرس شمالی در مقایسه با زاگرس جنوبی بیش‌تر بوده و از سوی دیگر، توده‌های مربوط به ناحیه زاگرس شمالی در مقایسه با زاگرس جنوبی واجد باندهای اختصاصی بیش‌تری نیز می‌باشند. وجود باندهای اختصاصی در جمعیت‌ها می‌تواند بیانگر وجود مواد ژنتیکی منحصر به فرد در مناطق مختلف باشد که این موضوع اهمیت بررسی تنوع ژنتیکی در این گیاه را در سطح گسترده‌تری از مناطق اقلیمی ایران را آشکار ساخت (جدول ۳).

شاخص برای تمام آغازگرهای ISSR برابر ۰/۳۱ به ثبت رسید. هم‌چنین متوسط شاخص MI برای آغازگرهای ISSR برابر ۴/۷۵ بود که بیش‌ترین و کم‌ترین مقدار آن، به ترتیب به آغازگر -ISSR 11 به میزان ۷/۲۶ و آغازگر -ISSR 7 به میزان ۳/۱۲ تعلق داشت. در میان آغازگرهای CDBP نیز بیش‌ترین و کم‌ترین مقدار PIC، به ترتیب برای آغازگرهای CDBP-11 به میزان ۰/۴۳ و CDBP-15 به میزان ۰/۲۳ به ثبت رسید. هم‌چنین بیش‌ترین و کم‌ترین مقدار MI در میان این آغازگرها به ترتیب متعلق به آغازگر CDBP-5 (به میزان ۵/۹) و آغازگر CDBP-15 (به میزان ۱/۳۸) بود. متوسط مقدار شاخص‌های PIC و MI برای آغازگرهای CDBP نیز به ترتیب معادل ۰/۳ و ۲/۸۱ بود. به‌طور کلی شاخص‌های MI و PIC بیانگر احتمال تشخیص چندشکلی ایجاد شده توسط یک آغازگر بین دو فرد می‌باشند که به تعداد آلل‌های قابل تشخیص و فراوانی آن‌ها وابسته است و هرچه میزان این شاخص‌ها برای یک سیستم نشانگری یا یک آغازگر مشخص بیش‌تر باشد نشان‌دهنده قدرت تفکیک بالاتر آن نشانگر یا آغازگر خاص در ارزیابی مواد ژنتیکی می‌باشد. بر اساس متوسط مقادیر به دست آمده برای شاخص PIC در این تحقیق و با توجه به حداکثر مقدار این شاخص برای نشانگرهای بارز که برابر با ۰/۵ می‌باشد، مقادیر حاصل در تحقیق حاضر، حد قابل قبولی از قدرت تفکیک را برای نشانگرهای مورد استفاده نشان می‌دهد.

بر اساس نتایج تجزیه واریانس مولکولی (AMOVA) ۶ درصد از تغییرات کل مربوط به تنوع بین جمعیت‌ها و ۹۴ درصد از تنوع مربوط به درون جمعیت‌ها بود که این موضوع می‌تواند بیانگر وجود آلل‌های اختصاصی در هر یک از جمعیت‌های مورد مطالعه باشد (جدول ۲). با توجه به ضریب فاصله Dice محاسبه شده برای تمامی توده‌ها بر اساس ترکیب داده‌های CDBP و ISSR میانگین فواصل ژنتیکی برآورد شده بین جفت توده‌ها برابر ۰/۳۷ به دست

جدول ۲- نتایج تجزیه واریانس مولکولی (AMOVA) داده‌های ISSR و CDBP حاصل از بررسی جمعیت‌های *T. boeoticum*

منابع تغییرات	درجه آزادی	مجموع مربعات	میانگین مربعات	درصد واریانس تبیین شده
بین جمعیت‌ها	۱	۱۰۱/۲۳۲	۱۰۱/۲۳۲	۶
درون جمعیت‌ها	۳۷	۱۶۷۸/۰۵۰	۴۵/۳۵۳	۹۴



شکل ۱- الگوی توزیع باندها در جمعیت‌های *T. boeoticum* جمع‌آوری شده از نواحی شمالی و جنوبی زاگرس

جدول ۳- مقادیر برآورد شده در بررسی قطعات حاصل از تکثیر در جمعیت‌های *T. boeoticum* نواحی شمالی و جنوبی زاگرس با استفاده از آغازگرهای ISSR و CBDP

جمعیت	تعداد باند	تعداد باند اختصاصی	میزان هتروزیگوسیتی
نواحی شمالی	۲۸۹	۴۴	۰/۳۰
نواحی جنوبی	۲۵۱	۶	۰/۲۷

جدول ۴- مقایسه شاخص‌های تنوع ژنتیکی در *Triticum boeoticum* جمع‌آوری شده از نواحی شمالی و جنوبی زاگرس

جمعیت	تعداد ال	تعداد ال موثر	شاخص شانون	هتروزیگوسیتی
	Na	Ne	I	He
شمال زاگرس	۱/۹۴	۱/۵۲	۰/۴۶	۰/۳۰
جنوب زاگرس	۱/۶۹	۱/۴۷	۰/۴۱	۰/۲۷
میانگین	۱/۸۱	۱/۴۹	۰/۴۳	۰/۲۸

ایران از تنوع بیش‌تری در مقایسه با جمعیت‌های جمع‌آوری شده از غرب کشور برخوردارند (Kharestani et al. 2013). گروه‌بندی ۳۹ نمونه مورد مطالعه با انجام تجزیه خوشه‌ای بر اساس الگوریتم UPGMA و ضریب فاصله Dice بر روی داده‌های ترکیبی هردو نشانگر صورت گرفت. در این دسته‌بندی، صرف‌نظر از دو توده شماره ۳۱ (مربوط به استان کرمانشاه) و ۳۵ (مربوط به استان لرستان) که به‌صورت فردی در گروه‌های مجزایی قرار گرفتند، سایر افراد مورد مطالعه در دو گروه کلی دسته‌بندی شدند که این دسته‌بندی تا اندازه‌ای با موقعیت جغرافیایی محل جمع‌آوری آن‌ها مطابقت داشت (شکل ۲). این نتایج به‌طور نسبی با نتایج مطالعه تنوع ژنتیکی گیاه دارویی بذربلنج که حاکی از قرار گرفتن توده‌های متعلق به مناطق جغرافیایی نزدیک به یکدیگر در یک گروه و یا زیر گروه‌های نزدیک به هم بر اساس داده‌های مولکولی می‌باشند مطابقت دارد (Etminan et al. 2012). به‌منظور تأیید نتایج حاصل از تجزیه

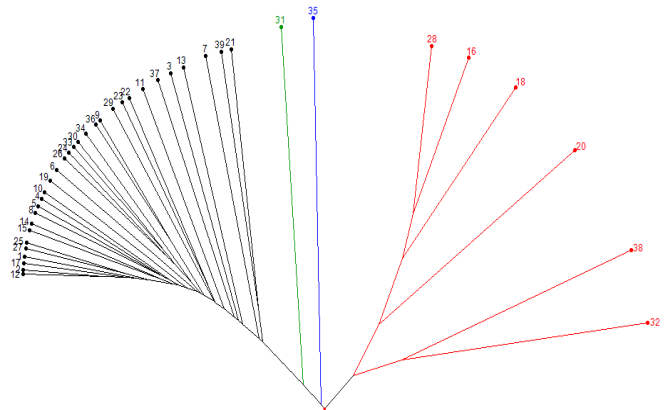
مقادیر تعداد ال‌های مشاهده شده و مؤثر، شاخص تنوع شانون و میزان هتروزیگوسیتی به تفکیک برای دو جمعیت مورد مطالعه در جدول ۴، ارائه شده‌است. همان‌طور که در این جدول مشاهده می‌شود، متوسط تعداد ال و ال مؤثر در مجموعه توده‌های مورد بررسی به‌ترتیب ۱/۸۱ و ۱/۴۹ به‌دست آمد. از سوی دیگر بر اساس مقادیر برآورد شده برای شاخص شانون و هتروزیگوسیتی ملاحظه می‌شود که جمعیت زاگرس شمالی در مقایسه با زاگرس جنوبی از سطح تنوع ژنتیکی بیش‌تری برخوردار است. تفاوت در سطح تنوع ژنتیکی جمعیت‌های متعلق به موقعیت‌های جغرافیایی مختلف در مطالعات دیگر نیز گزارش شده‌است. به‌عنوان نمونه در یک مطالعه با هدف بررسی تنوع ژنتیکی گندم‌های اینکورن با استفاده از نشانگرهای ریزوماهواره مشخص شد که اگر چه به‌طور کلی تنوع ژنتیکی در این ژرم پلاسما در غرب و شمال‌غرب کشور بالا می‌باشد لیکن جمعیت‌های جمع‌آوری شده از شمال‌غرب

(et al. 2016) و گونه‌های مختلف از خویشاوندان وحشی گندم (Etmian et al. 2019) نیز گزارش شده‌است.

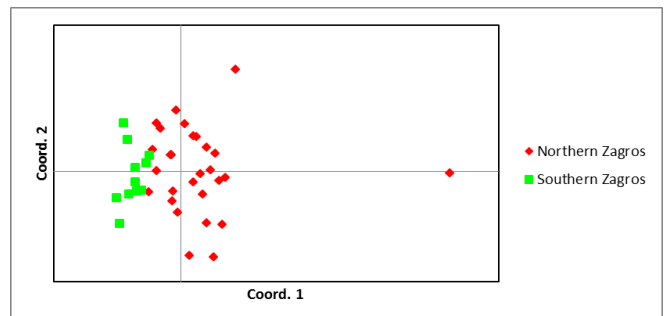
### نتیجه‌گیری کلی

نتایج این بررسی سطح قابل توجهی از تنوع ژنتیکی در گونه *Triticum boeoticum* را در مناطق شمالی و جنوبی زاگرس عمدتاً شامل استان‌های کردستان، کرمانشاه و لرستان نشان داد. بر اساس یافته‌های این تحقیق، میزان تنوع در مناطق شمالی زاگرس بیش‌تر از مناطق جنوبی آن بود که این موضوع می‌تواند با شرایط اقلیمی و توپوگرافیکی آن مرتبط باشد. مطالعات صورت گرفته در ارتباط با ارزیابی تنوع ژنتیکی و روابط بین گونه‌ای در ژرم پلاسما گندم توسط نشانگر CBDP کمتر از سایر انواع سیستم‌های نشانگری می‌باشد که این موضوع می‌تواند به دلیل جدیدتر بودن این سیستم نشانگری در مقایسه با سایر سیستم‌های مرسوم مبتنی بر PCR برای انجام انگشت‌نگاری DNA باشد. اگر چه نشانگر ISSR در مقایسه با CBDP از متوسط تولید باند بیش‌تری برخوردار است، لیکن با توجه به ماهیت نشانگر CBDP به‌عنوان یک نشانگر هدفمند ژنی، استفاده از این نشانگر در مقایسه با نشانگر نیمه تصادفی ISSR ترجیح داده می‌شود. نتایج این پژوهش نشان داد که بر اساس شاخص‌های برآورد شده برای مقایسه بین این دو سیستم نشانگری، نشانگر CBDP ضمن کارآمدی در گروه‌بندی افراد طبق ساختار ژنومی آن‌ها با توجه به ماهیت تنوعی که آشکار می‌سازد که همان تنوع ناحیه حفاظت شده درون ساختمان ژن‌ها و متمرکز بر مناطق اگزونی می‌باشد می‌تواند در مطالعات تجزیه ارتباط نیز کاربرد داشته باشد.

خوشه‌ای، تجزیه به مختصات اصلی (PCoA) انجام شد که پراکنش توده‌ها در صفحه مختصات، اطلاعات حاصل از تجزیه خوشه‌ای را تا حدود زیادی تایید نمود. نتایج PCoA نشان‌دهنده تفرق نسبی توده‌ها بود که این موضوع می‌تواند به علت ماهیت هتروژن نمونه‌های مورد بررسی باشد و البته در عین حال، پوشش ژنومی مناسب آغازگرهای مورد استفاده را نیز تایید می‌نماید.



شکل ۲- دندروگرام حاصل از تجزیه خوشه‌ای ۳۹ توده گندم وحشی *Triticum boeoticum* به روش UPGMA



شکل ۳- پراکنش توده‌های *T. boeoticum* بر اساس دو بردار اول اصلی حاصل از تجزیه به مختصات اصلی با استفاده از داده‌های ISSR و CBDP

کارایی نشانگرهای ISSR و نشانگرهای هدفمند ژنی مانند SCoT در برآورد تنوع ژنتیکی در خزانه ژنتیکی گندم دوروم (Etmian et al. 2019)

### منابع

- Doyle JJ, Doyle KJ (1987) A rapid DNA isolation procedure for small quantities of fresh leaf tissue. *Phytochemical Bulletin* 19:11-15.
- Etmian A, Pour-Aboughadareh A, Mohammadi R, Ahmadi-Rad A, Moradi Z, Mahdavian Z, Noori A (2017) Evaluation of genetic diversity in a mini core collection of Iranian durum wheat germplasm. *The Journal of Animal and Plant Sciences* 27:1582-1587.
- Etmian A, Pour-Aboughadareh A, Mohammadi R, Ahmadi-Rad A, Noori A, Mahdavian Z, Moradi Z (2016)

Applicability of start codon targeted (SCoT) and inter-simple sequence repeat (ISSR) markers for genetic diversity analysis in durum wheat genotypes. *Biotechnology & Biotechnological Equipment* 30:1075-1081.

Etmian A, Omidi M, Majidi Hervean E, Naghavi M, Reza zadeh S, Pirseyedi M (2012) The study of genetic diversity in some Iranian accessions of *Hyoscyamus* sp. using amplified fragment length polymorphism (AFLP) and

- retrotransposon/AFLP markers. *African Journal of Biotechnology* 43: 10070-10078.
- Etminan A, Pour-Aboughadareh A, Mohammadi R, Noori A, Ahmadi-Rad A (2018) Applicability of CAAT box-derived polymorphism (CBDP) markers for analysis of genetic diversity in durum wheat. *Cereal Research Communications* 46: 1-9.
- Etminan A, Pour-Aboughadareh A, Mehrabi AA, Shooshtari L, Ahmadi-Rad A, Moradkhani H (2019) Molecular characterization of the wild relatives of wheat using CAAT-box derived polymorphism. *Plant Biosystems* 153:398-405.
- Hamidi H, Talebi R, Keshavarz F (2014) Comparative efficiency of functional genebased markers, start codon targeted polymorphism (SCoT) and conserved DNA-derived Polymorphism (CDDP) with ISSR markers for diagnostic fingerprinting in wheat (*Triticum aestivum* L.). *Cereal Research Communications* 42:558-567.
- Kharestani H, Nasrolah Nejad Qomi AA, Mehrabi AA (2013) Genetic diversity assessment of Einkorn wheat by using microsatellite markers. *Journal of crop production* 6:1-16 (In Farsi).
- Kilian B, Ozkan H, Deusch O, Effgen S, Brandolini A, Kohl J, Martin W, Salamini F (2007) Independent wheat B and G genome origins in outcrossing Aegilops progenitor haplotypes. *Molecular Biology and Evolution* 24:217-227.
- Mohammadi SA, Prasanna BM (2003) Analysis of genetic diversity in crop plants—salient statistical tools and considerations. *Crop Science* 43:1235-1248.
- Moradkhani H, Mehrabi AA, Etminan A, Pour-Aboughadareh A (2015) Molecular diversity and phylogeny of *Triticum–Aegilops* species possessing D genome revealed by SSR and ISSR markers. *Plant Breeding and Seed Science* 71:82-95.
- Mousavifard SS, Saeidi H, Rahiminejad MR, Shamsadini M (2015) Molecular analysis of diversity of diploid *Triticum* species in Iran using ISSR markers. *Genetic Resources and Crop Evolution* 62:387-394.
- Naghavi MR, Hajikram M, Taleei AR, Aghaei MJ (2010) Microsatellite analysis of genetic diversity and population genetic structure of *Aegilops tauschii* Coss. in northern Iran. *Genetic Resources and Crop Evolution* 57:423-430.
- Naghavi MR, Maleki M, Alizadeh H, Pirseiedi M, Mardi M (2009) An assessment of genetic diversity in wild diploid wheat *Triticum boeoticum* from west of Iran using RAPD, AFLP and SSR markers. *Journal of Agricultural Science and Technology* 11:585-598.
- Nevo E (1998) Genetic diversity in wild cereals: regional and local studies and their bearing on conservation ex situ and in situ. *Genetic Resources and Crop Evolution* 45: 355-370.
- Peakall R, Smouse PE (2006) GENALEX 6: genetic analysis in Excel. Population genetic software for teaching and research. *Molecular Ecology* 6:288-295.
- Perrier X, Jacquemoud-Collet J. (2006) DARwin software. Available from: <http://darwin.cirad.fr/>
- Pour-Aboughadareh A, Ahmadi J, Mehrabi AA, Etminan A, Moghaddam M (2018a) Assessment of agro-morphological diversity existing in some of Aegilops species. *Cereal Research* 7: 533-549.(In Farsi).
- Pour-Aboughadareh A, Ahmadi J, Mehrabi AA, Etminan A, Moghaddam M. (2018b). Insight into the genetic variability analysis and relationships among some *Aegilops* and *Triticum* species, as genome progenitors of bread wheat, using SCoT markers. *Plant Biosystems* 152: 694-703.
- Pour-Aboughadareh A, Mohmoudi M, Ahmadi J, Moghaddam M, Mehrabi AA, Alavikia SS (2017a) Agro-morphological and molecular variability in *Triticum boeoticum* accessions from Zagros Mountains, Iran. *Genetic Resources and Crop Evolution* 64: 545-556.
- Pour-Aboughadareh A, Ahmadi J, Mehrabi AA, Etminan A, Moghaddam M. (2017b). Assessment of genetic diversity among Iranian *Triticum* germplasm using agro-morphological traits and start codon targeted (SCoT) markers. *Cereal Research Communications* 45: 574-86.
- Powell W, Morgante M, Andre C, Hanafey M, Vogel J, Tingey S, Rafalski A (1996) The comparison of RFLP, RAPD, AFLP and SSR (microsatellite) markers for germplasm analysis. *Molecular Breeding* 2: 225-238.
- Pradeep Reddy M, Sarla N, Siddiq EA (2002) Inter simple sequence repeat (ISSR) polymorphism and its application in plant breeding. *Euphytica* 128: 9-17.
- Saeidi H, Rahiminejad MR, Vallian S, Heslop-Harrison JS (2006) Biodiversity of diploid D-genome *Aegilops tauschii* Coss. in Iran measured using microsatellites. *Genetic Resources and Crop Evolution* 53:1477-1484.
- Schneider A, Molnar I, Molnar-Lang M (2008) Utilisation of Aegilops (goatgrass) species to widen the genetic diversity of cultivated wheat. *Euphytica* 163:1-19.
- Singh AK, Rana MK, Singh S, Kumar S, Kumar R, Singh R (2014) CAAT box-derived polymorphism (CBDP): a novel promoter-targeted molecular marker for plants. *Journal of Plant Biochemistry and Biotechnology* 23:175-183.
- Sofalian A, Chaparzadeh N, Javanmard A, Hejazi MS (2008) Study of Genetic Diversity of Wheat Races from Northwest of Iran based on ISSR molecular markers. *International Journal of Agriculture and Biology* 10:465-468. (In Farsi)
- Thomas KG, Bebeli PJ (2010) Genetic diversity of Greek Aegilops species using different types of nuclear genome markers. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 56:951-961.
- Weide A, Rieh S, Zeidi M, Conard NJ (2013) Using new morphological criteria to identify domesticated emmer wheat at the aceramic Neolithic site of Chogha Golan (Iran). *Journal of Archaeological Science* 57:109-118.
- Zietkiewicz E, Rafalski A, Labuda D (1994) Genome fingerprinting by simple sequence repeat (SSR)-anchored polymerase chain reaction amplification. *Genomics* 20:176-183.
- Zamanianfard Z, Etminan A, Mohammadi R, Shooshtari L (2015) Evaluation of molecular diversity of durum wheat genotypes using ISSR markers. *Biological Forum* 7:214-218.