

بررسی تنوع کاریوتیپی در گلکسیون گونه *Aegilops umbellulata* ایران

فروزان حسینی^۱، محمد جعفر آقایی^{۲*}، شاهین واعظی^۳ و محمود خسروشاهی^۴

۱- کارشناس ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات، تهران

۲- نویسنده مسئول مکاتبات، استادیار، بانک ژن گیاهی ملی ایران، کرج

پست الکترونیک: mjaghaei@spii.ir

۳- استادیار، بانک ژن گیاهی ملی ایران، کرج

۴- استاد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات، تهران

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۲/۰۴/۰۴ تاریخ دریافت: ۱۳۹۱/۰۷/۲۹

چکیده

به منظور بررسی تنوع صفات کاریوتیپی و اندازه ژنوم در گلکسیون گونه *Aegilops umbellulata* ایران، ۹۶ نمونه از گلکسیون موجود در بانک ژن گیاهی ملی ایران مورد مطالعه فلوسیتوتمتری و سیتوژنتیکی قرار گرفتند و پارامترهای کروموزومی در این جماعتیت بررسی شدند. بررسی فلوسیتوتمتری نشان داد که نمونه‌های مورد مطالعه دیپلوید هستند. مطالعات سیتوژنتیکی، نتایج حاصل از داده‌های فلوسیتوتمتری را تأیید کرد و تمام گونه‌های مورد مطالعه دیپلوید، و عدد پایه کروموزومی آنها $X=7$ بود. مقایسه نتایج فلوسیتوتمتری و کاریوتیپ نمونه‌ها، رابطه مستقیم بین محتوای DNA و متوسط طول کروموزومی را تأیید کرد. کاریوتیپ نمونه‌های انتخاب شده دارای کروموزوم‌های متقارن و از نوع متاسانتریک و ساب-متاسانتریک بودند و در کاریوتیپ نمونه‌های بررسی شده تعداد متفاوتی از کروموزوم‌های ماهواره‌دار مشاهده شد. ضریب تغییرات نمونه‌های بررسی شده به طور متوسط $17/73$ بدست آمد. بنابراین بررسی کاریوتیپ و فلوسیتوتمتری *Ae. umbellulata* در ایران، و تنوع سیتوژنتیکی در درون گونه نتیجه گرفته شد که این گونه از سابقه تنوع و تکامل زیادی در ایران برخوردار است.

واژه‌های کلیدی: *Ae. Umbellulata*، فلوسیتوتمتری، کاریوتیپ، تنوع ژنتیکی.

مقدمه

آجیلوپس‌ها از خویشاوندان نزدیک گندم بوده و از اجداد وحشی گندم محسوب می‌شوند. جنس آجیلوپس شامل ۱۱ گونه دیپلوید و ۱۲ گونه پلی‌پلوید است. یکی از گونه‌های دیپلوئید آجیلوپس *Ae. umbellulata* می‌باشد. این گونه بخشندۀ ژنوم U به (UU $=2x=14$) می‌باشد. گونه‌های پلی‌پلوید آجیلوپس مانند:

- (UUM⁰M⁰، ۲n=4x=28) *Ae. biuncialis*
 - (UUM⁰M^c، ۲n=4x=28) *Ae. columnaris*
 - (UUS^lS¹، ۲n=4x=28) *Ae. kotshyi*
 - (UUM⁰M⁰، ۲n=4x=28) *Ae. ovata*
 - (UUM^lM¹، ۲n=4x=28) *Ae. triaristata*
 - (UUCC، ۲n=4x=28) *Ae. triancialis*
 - (DDMMUU، ۲n=6x=42) *Ae. juvencialis*
- می‌باشد (Van slageren, 1994).

این خصوص Ganeva و همکاران (۲۰۰۰) انتقال ژن مقاومت به بیماری زنگ قهوه‌ای را از گونه Ae. *umbellulata* به گندم Ae. *aestivum* را انجام دادند. همچنین Chhuneja و همکاران (۲۰۰۸) با استفاده از هیریداسیون بین گونه‌ای، دو ژن برای مقاومت زنگ برگ Ae. *umbellulata* و یک ژن برای مقاومت زنگ نواری از Ae. *umbellulata* به گندم نان (T. *aestivum* L.) منتقل کردند. برای استفاده از این قابلیت ژنتیکی در برنامه‌های بهزادی گندم، ابتدا باید تنوع ژنتیکی برای صفات مورد نظر در درون یا بین گونه‌ها (Zhang *et al.*, 2006; Warburton & Hoisington, 2001) مورد بررسی قرار گیرد. از این تنوع می‌توان در برنامه‌های اصلاحی گندم‌های پلی‌پلوئید اهلی و همچنین برای وسیع کردن تنوع ژنتیکی در خزانه ژنی استفاده نمود. پژوهش‌های سیتوژنتیکی، نقش مهمی در تعیین قرابت گونه‌ها، خصوصاً گیاهان وحشی و بومی ایفا می‌کند و به عنوان اولین قدم در تجزیه فیلوزنی و تکامل گونه‌های خویشاوند مطرح است. به منظور بررسی تنوع کاریوتیپی درون گونه‌ای در Ae. *triuncialis* Ahmadabadi و همکاران (۲۰۰۵) سیزده جمعیت از این گونه را با استفاده از تکنیک اسکواش مورد مطالعه قرار گرفت. نتایج به دست آمده نشان‌دهنده وجود تنوع ژنتیکی زیاد بین جمعیت‌های گونه Ae. *triuncialis* بود. در مطالعه کاریوتایپ گونه‌های آجیلوپس Sheidaei *et al.*, 2002 نشان دادند که چهار گونه آجیلوپس و از جمله گونه Ae. *umbellulata* دارای Karimzadeh و همکاران (۲۰۱۰) با بررسی تنوع سیتوژنتیکی و کاریوتیپ ۱۵ جمعیت آجیلوپس بومی مناطق مختلف ایران نشان دادند که بین جمعیت‌های دیپلوئید از لحاظ پارامترهای طول بازوی‌های بلند و کوتاه، طول کروموزوم و نسبت طول

مرکز تنوع Ae. *umbellulata* نواحی مدیترانه‌ای از جمله: یونان، ترکیه، سوریه، ایران، عراق و قفقاز است و توزیع این گونه در ایران نیز بیشتر در نواحی شمال غربی و غرب می‌باشد. جایگزینی ارقام بومی توسط ارقام اصلاح شده یکنواخت و پرمحصول منجر به فرسایش ژنتیکی و کاهش تنوع در بسیاری از محصولات زراعی شده است و درنتیجه ارقام تجاری اغلب برای ژن‌های مهم زراعی از تنوع اندکی برخوردار هستند. فرسایش ژنتیکی در ژرم‌پلاسم ارقام زراعی گندم ضرورت استفاده از تنوع ژنتیکی موجود در خویشاوندان وحشی گندم را موجب شده است (Ranjbar *et al.*, 2010). گونه‌های خویشاوند گندم منابع ژنتیکی بی‌نظیری برای اصلاح گندم بوده و بهره‌برداری از آنها در اصلاح نباتات موجب بهبود کمیت و کیفیت ارقام زراعی خواهد شد. امکان انتقال ژن از گونه‌های آجیلوپس به گندم زراعی را Aghaei و همکاران (۲۰۰۷) مورد بررسی قرار دادند و نشان دادند که امکان تهیه هیریداهای بین این گونه‌ها حداقل با استفاده از روش‌های نجات جنین وجود دارد. وجود صفات مهمی مانند سازگاری وسیع، مقاومت به بیماری‌ها، ژن‌های با کیفیت و غیره در برخی از ارقام بومی، این خزانه ژنی را به عنوان منابع ارزشمندی برای تنوع ژنتیکی در گندم مطرح می‌کنند (Dreisigacker *et al.*, 2005; Akar & Ozgen, 2007).

گونه Lr9 منبع ژن مقاومت به زنگ برگی Ae. *umbellulata* می‌باشد که از طریق تیمار با اشعه X به گندم معمولی انتقال یافته است و متعاقب آن مشخص شد که این ژن به بازوی بلند کروموزوم 6U گندم انتقال یافته است. علاوه بر این، ژن‌های مقاومت به سفیدک سطحی، مگس گندم و شته سبز گندم در این گونه وجود دارد (Gill *et al.*, 1985). در

میکرولیتر از بافر DAPI بر روی برگ‌های هر نمونه ریخته شد و با استفاده از تیغ کاملاً خرد شدند. سوسپانسیون حاصل از هر نمونه، از فیلتر مخصوص دستگاه عبور داده شد و تجمعات سلولی و قطعات درشت حذف شدند. مواد فیلتر شده در داخل لوله استوانه‌ای دستگاه فلوسیتوومتری ریخته شد و در محل مخصوص نصب گردید. سپس سوسپانسیون هسته‌های سلول‌ها در دستگاه فلوسیتوومتری مدل PARTEC PA ساخت آلمان تجزیه شدند. البته اجازه داده شد تا حداقل ۱۰ هزار سلول (Lee *et al.*, 1997, Arumuganathan & Earle 1991)

مطالعه سیتوژنتیک

از میان نمونه‌های مورد بررسی، افرادی از بین نمونه‌هایی که دارای پیک فلوسیتوومتری بالا و یا پائین بودند انتخاب شدند. ابتدا ۱۰ عدد بذر از هر نمونه منتخب جوانه‌دار شدند. زمانیکه ریشه‌های بذرها به حدود ۰/۵ تا ۱ سانتی‌متر رسیدند، از بذرها جدا شده و در چند قطره محلول ۸-هیدروکسی کوئینولین پیش‌تیمار شدند. در مرحله تشییت و رنگ‌آمیزی، از محلول استوارسین ۰/۲ درصد به مدت یک هفته و ۲ درصد به مدت یک شب در دو مرحله استفاده شد. به منظور هیدرولیز، ریشه‌ها در ۵ میلی‌لیتر اسید استیک ۴۵ درصد تا نزدیک نقطه‌جوش گرم شد. سپس نمونه‌ها اسکواش شدند & (Mujeeb- kazi & Miranda, 1985) لام اسکواش شده با استفاده از میکروسکوپ دوربین‌دار مطالعه شدند. از کاریوتیپ متافازی نمونه‌های عکس تهیه شده و با استفاده از نرم‌افزار Micro measure (Reeves, 2001) و ضریب تغیرات نمونه‌ها (CV)، طول کل کروموزوم (TL)، طول بازوی بلند (LA)، طول بازوی کوتاه (SA)، نسبت بازوها

بازوی کوتاه به بلند و در بین جمعیت‌های تراپلوبئید برای اغلب پارامترها اختلاف معنی‌دار وجود دارد. در مقایسه‌ای که Badeva و همکاران (۲۰۰۱) با استفاده از روش‌های C-بندینگ و Fish بر روی گونه‌های خویشاوند گندم (Aegilops) که دارای کروموزوم‌هایی با سطوح مختلف پلوبئیدی بودند انجام دادند، مشاهده شد که ژنوم D بعضی از گونه‌ها بسیار شبیه یکدیگرند که می‌توان در رده‌بندی تاکسونومیکی گونه‌های جنس Aegilops استفاده کرد. با توجه به اینکه اهمیت و کاربرد خویشاوندان وحشی گندم در برنامه‌های اصلاحی بسیار مطرح می‌باشد و شناسایی نوع ژنتیکی و سیتوژنتیکی موجود در کلکسیون خویشاوندان وحشی اساس کترل فراسایش ژنتیکی در اصلاح نباتات است، تحقیق حاضر به منظور بررسی تنوع خصوصیات سیتوژنتیکی در کلکسیون گونه Ae. umbellulata و بررسی روابط تکاملی میان جمعیت‌های این گونه اجرا گردید.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی شامل ۹۶ نمونه از کلکسیون Ae. umbellulata موجود در بانک ژن گیاهی ملی ایران بود که از نقاط مختلف ایران از جمله آذربایجان، ایلام، خوزستان، کرمانشاه، لرستان، کردستان، فارس، همدان، زنجان، تهران و سیستان و بلوچستان جمع‌آوری شده بود و در این آزمایش گندم زراعی (هگزاپلوبئید) به عنوان شاهد جهت ارزیابی سطح پلوبئیدی DNA مورد استفاده قرار گرفت.

مطالعه پلوبئیدی با استفاده از روش فلوسیتوومتری از هر کدام از ۹۶ نمونه مورد مطالعه، حدود دو سانتی‌متر مربع از برگ‌های جوان را بریده و مقدار ۱۶۰۰

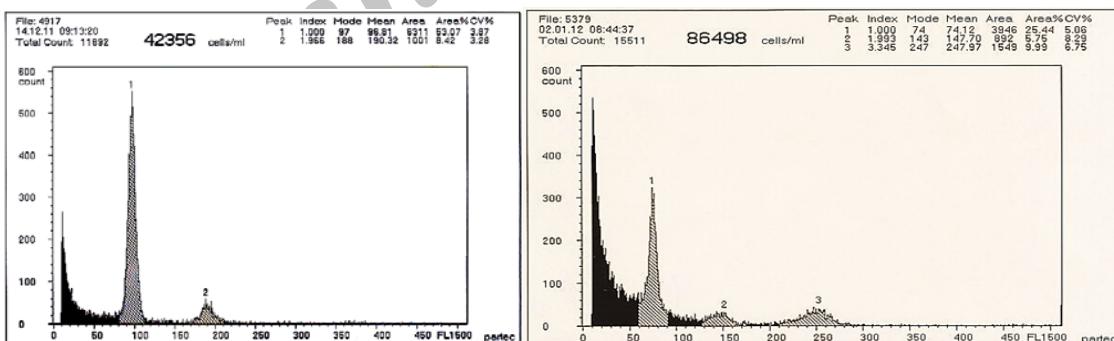
میانگین ۲۸۱/۱۹ و انحراف معیار ۱۷/۴۶ بود. نسبت محتوای DNA در نمونه‌های مورد بررسی به نمونه شاهد هگزاپلوئید بین ۰/۲۲۹ تا ۰/۳۴۸ با میانگین ۰/۳۰۱ متغیر بود. بنابراین سطح پلوئیدی نمونه‌های مورد بررسی دیپلوئید برآورده گردید. اما از آنجا که محتوای DNA در نمونه‌های مورد بررسی دامنه زیادی را شامل می‌گردید، نمونه‌ها به دو گروه دارای محتوای DNA پائین و محتوای DNA بالا تقسیم شدند. نمونه‌های گروه اول میانگین پیکی از ۶۴/۶ تا ۸۵/۸۷ نشان داده و نسبت پیک آنها به پیک شاهد در حدود ۰/۳ بود (شکل ۱- سمت راست). گروه دوم محتوای DNA بالاتری نسبت به گروه اول داشت و پیک نمونه‌های این گروه از ۸۶/۸۰ تا ۱۰۰/۴ متغیر بوده و نسبت میانگین پیک آنها به پیک نمونه شاهد در این گروه در حدود ۰/۳۴ بود (شکل ۱- سمت چپ). برای بررسی دقیق‌تر و تأیید نتایج فلوسیتوسیومتری، با توجه به حدود پیک فلوسیتوسیومتری، چند نمونه از هر گروه انتخاب شدند و کاریوتیپ آنها بررسی گردید.

(AR:L/S)، شاخص سانترومی (CI) که بیانگر نسبت بازوی کوتاه به طول کل کروموزوم است و شاخص پراکنش کروموزومی (DI) اندازه‌گیری شدن. در این بررسی برای تعیین وضعیت تکاملی و مطالعه تقارن کاریوتیپی نمونه‌ها از جدول دوطرفه استینز (۱۹۷۱) و (SC) استفاده شد.

نتایج

مطالعه فلوسیتوسیومتری

به منظور تعیین سطح پلوئیدی ۹۶ نمونه از کلکسیون دستگاه فلوسیتوسیومتری، نسبت محتوای Ae. *umbellulata* و گیاه شاهد *T. aestivum umbellulata* مورد مطالعه قرار گرفت و براساس پیک نموداری که دستگاه برای هر نمونه نشان داد محتوای DNA در نمونه‌ها از ۶۴/۶ تا ۱۰۰/۴ بودند. میانگین پیک نمونه‌ها ۸۴/۷۰ با انحراف معیار ۷/۷۵ بود. نمونه شاهد هگزاپلوئید دارای پیک محتوای DNA با



شکل ۱- نمودار پیک فلوسیتوسیومتری. سمت راست: نمودار گروه اول با محتوای DNA پائین. سمت چپ: نمودار گروه دوم با محتوای DNA بالا. محور Xها محتوای DNA در هسته، محور Yها تعداد هسته‌های شمارش شده. پیک ۱- پیک G1 نمونه Ae. *umbellulata* مورد بررسی، پیک ۲- پیک شاهد هگزاپلوئید *T. aestivum*, پیک ۳- پیک G2.

مطالعه کاریوتیپی

از هفت جفت کروموزوم موجود در این گونه بر روی بازوهای کوتاه دو جفت از کروموزوم‌ها ماهواره مشاهده شد. خصوصیات کروموزوم‌های این گونه در جدول ۱ آرائه شده است.

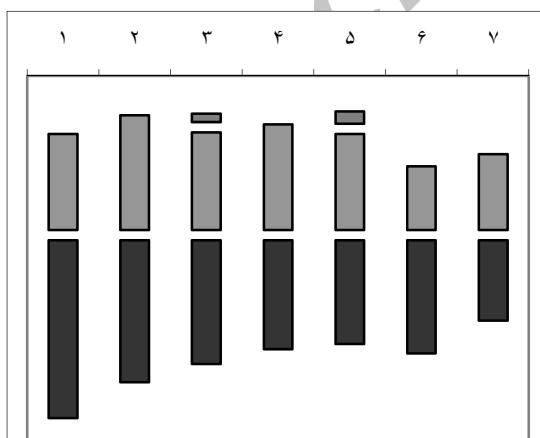
بررسی کاریوتیپ نمونه‌ها بیانگر آن بود که گونه *Ae. umbellulata* یک گونه دیپلوئید با $2n=2X=14$ است. کروموزوم‌ها متسانتریک و ساب‌متسانتریک هستند.

جدول ۱- خصوصیات کلی کاریوتیپی برای نمونه‌های *Ae. umbellulata* مورد بررسی

اجزاء نمونه‌های مورد بررسی	کروموزوم‌ها (L+S)	بازوی بلند (L)	بازوی کوتاه (S)	نسبت بازوها (L/S)	شاخص سانترومی (S/(L+S))
کل نمونه‌ها	۹/۳۳	۵/۶۸	۳/۵۷	۱/۸۴۶	۰/۳۸۳
انحراف معیار	۰/۳۹	۰/۳۵	۰/۳۲	۰/۸۷۴	۰/۲۸۷
ضریب تغییرات	۴/۲۵۷	۷/۲۱۹	۸/۹۵۰	۴۷/۳۷۱	۷۴/۹۳
میانگین کل کوتاه‌ترین کروموزوم	۸/۸۱	۵/۱۸	۳/۶۴	۱/۴۸۹	۰/۴۱۲
میانگین کل بلندترین کروموزوم	۱۰/۴۳	۵/۹۱	۴/۵۲	۱/۳۳	۰/۴۳۷

میکرومتر متغیر بود. شاخص سانترومی نیز از ۰/۳۵۰ تا ۰/۴۹۳ میکرومتر متغیر بود. در کاریوتیپ هر نمونه از این گروه دو جفت کروموزوم ماهواره‌دار مشاهده شد (شکل ۲- سمت چپ). این گروه در جدول استیینز در موقعیت ۱A قرار می‌گیرد.

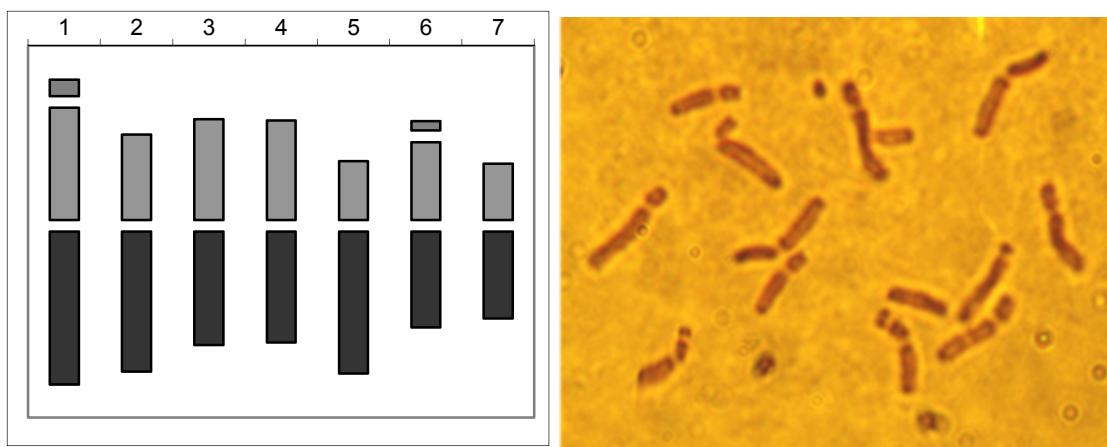
با این حال، میان دو گروه دارای محتوای DNA زیاد و کم تفاوت‌های کاریوتایپی محدودی مشاهده می‌شود. گروه اول دارای ۷ جفت کروموزوم متسانتریک بود (شکل ۲- سمت راست). طول بزرگترین کروموزوم ۱۳/۳۳ و طول کوچکترین کروموزوم ۷/۶۰ میکرومتر بود. نسبت طول بازوها در این گروه از ۱/۰۲۹ تا ۱/۸۶۶



شکل ۲- سمت راست: یک نمونه از کروموزوم‌های متافاز میتوزی گروه دارای محتوای DNA پائین در نمونه‌های *Ae. umbellulata* سمت چپ: ایدیوگرام کروموزوم‌های متافاز میتوزی گروه دارای محتوای DNA پائین در نمونه‌های *Ae. Umbellulata*

تا ۰/۹۰۸ میکرومتر متغیر بود. شاخص سانترومی نیز از ۰/۰۷۹ تا ۰/۰۷۳ میکرومتر متغیر بود. در کاریوتیپ این گروه بر روی دو جفت از کروموزوم‌های هر نمونه ماهواره مشاهده شد (شکل ۳- سمت چپ). این گروه در جدول استبینز در موقعیت ۲A قرار گرفت.

کروموزوم‌های گروه دوم شامل کروموزوم‌های متاسانتریک و سابمتاسانتریک بودند (شکل ۳- سمت راست). در این گروه به طور متوسط طول بزرگترین کروموزوم ۱۱/۸۳ و طول کوچکترین کروموزوم ۶/۰۱ میکرومتر بود. نسبت طول بازوها در این گروه از ۱/۰۹۳



شکل ۳- سمت راست: یک نمونه از کروموزوم‌های متافاز میتوزی گروه دارای محتوای DNA بالا در نمونه‌های Ae. umbellulata سمت چپ: ایدیوگرام کروموزوم‌های متافاز میتوزی گروه دارای محتوای DNA بالا در نمونه‌های Ae. umbellulata

گروه اول متاسانتریک بودند، به‌نحوی‌که با پراکنش کروموزومی ۱۴/۵۱ دارای کاریوتیپ متقارن‌تری هستند. شاخص پراکنش کروموزومی برای دو گروه در جدول (۲) نشان ارائه شده است.

به این ترتیب با آنکه هردو گروه با کروموزوم‌های متاسانتریک و سابمتاسانتریک دارای کروموزوم‌های مشابهی هستند، اما کاریوتیپ گروه دوم با پراکنش کروموزومی ۱۱/۴۵ نامتقارن‌تر است. کروموزوم‌های نمونه

جدول ۲- شاخص پراکنش کروموزومی و جایگاه نمونه‌های Ae. umbellulata مورد بررسی در جدول استبینز

شماره نمونه	ضریب تنوع (CV)	گرادیانت سانترومی (CG)	پراکنش کروموزومی (DI)	جایگاه در جدول استبینز
گروه اول	۱۹/۱	۰/۷۶	۱۴/۵۱	۱A
گروه دوم	۱۶/۳۶	۰/۷۰	۱۱/۴۵	۲A

و همکاران (۲۰۱۰) تعداد ۱۰۰ نمونه از *Ae. cylindrica* را به منظور شمارش کروموزومی و تخمین سطح پلوئیدی با استفاده از روش تجزیه فلوسیتومتری مورد بررسی قرار دادند و نتایج حاصل از فلوسیتومتری و شمارش کروموزومی مشابه بود. به منظور شناسایی سطح پلوئیدی جمعیت‌های آجیلوپس کراسای (Ae. *crassa*) بومی ایران، (Ranjbar *et al.*, 2010) ۶۷ نمونه جمع‌آوری شده از نقاط مختلف ایران را به دو روش فلوسیتومتری و سیتوژنتیکی مورد بررسی قرار دادند. براساس مقایسه نسبت شدت فلورنسنس نمونه‌های Ae. *crassa* با Ae. *tauschii* (به عنوان شاهد)؟ دو سیتوژنیپ تترالپوئید و هگزاپلوئید در نمونه‌های بومی ایران را شناسایی کردند. مطالعات کاریوتیپی وجود دو سیتوژنیپ در آجیلوپس کراسای بومی ایران را در بررسی که انجام دادند تأیید کرد. با بررسی سیتوژنتیکی و تهییه کاریوتیپ نمونه‌های مورد مطالعه در تحقیق حاضر، تعداد کروموزوم‌های همه نمونه‌ها $2n=2X=14$ بدست آمد که از نظر سطح پلوئیدی، دیپلوئید بود. در این بررسی برای همه نمونه‌ها تعداد ۷ جفت کروموزوم همتا (همولوگ) از طریق مورفولوژی و اندازه کروموزوم‌ها تشخیص داده شد. بررسی کاریوتیپی نمونه‌ها نشان داد که کروموزوم‌ها اغلب از نوع متاسانتریک و ساب‌متاسانتریک می‌باشند.

Asgharizakaria و همکاران (۲۰۰۴) کاریوتیپ و الگوی C-بندینگ دو جمعیت *Ae. umbellulata* از دو محل جغرافیایی شمال غرب ایران را مورد مطالعه قرار دادند. نتایج حاصل از این بررسی نشان داد که ژنوم U در آجیلوپس چتری از دو جفت کروموزوم متاسانتریک (U4 و U1) و سه جفت کروموزوم ساب‌متاسانتریک (U7 و U3) و دو جفت کروموزوم آکروسانتریک (U6 و

با مقایسه نتایج فلوسیتومتری و کاریوتیپ نمونه‌ها بین محتوای DNA با میانگین طول کروموزومی نمونه‌ها رابطه مستقیمی مشاهده شد، به این ترتیب که با افزایش محتوای DNA، میانگین طول کروموزوم‌ها افزایش یافت. همبستگی بین طول کل کروموزوم‌های هر نمونه با میانگین پیک فلوسیتومتری نمونه ۰/۸۹۶ در سطح ۵٪ معنی دار بود، همچنین همبستگی بین نسبت پیک نمونه به پیک نمونه شاهد با طول کل کروموزوم‌های هر نمونه ۰/۹۴۸ در سطح ۵٪ معنی دار است. با این حال، نمونه گروه اول با اینکه محتوای DNA پایین‌تری داشت اما میانگین طول کروموزومی این نمونه از دیگر نمونه‌ها بیشتر بود. این اختلاف ممکن است به علت فاصله زیاد دو بازوی برخی از کروموزوم‌ها بر روی کاریوتایپ باشد که موجب می‌شود اندازه طول کل کروموزوم این نمونه بیشتر برآورد شود.

ضریب تغییرات (CV) نمونه‌های بررسی شده به طور متوسط ۱۷/۷۳ بدست آمد. ضریب تغییرات (CV) اجزاء نمونه‌های مورد بررسی در جدول ۲ نشان داده شده است. بنابراین بررسی کاریوتیپی و فلوسیتومتری نشان داد که این گونه در درون جمعیت خود نیز دارای تنوع می‌باشد.

بحث

بررسی‌های کاریوتیپی، نتایج حاصل از مطالعه فلوسیتومتری را تأیید کرد. به طوری که با مقایسه نتایج فلوسیتومتری و کاریوتیپ نمونه‌ها، بین محتوای DNA با میانگین طول کروموزومی نمونه‌ها رابطه مستقیمی مشاهده شد، به این ترتیب با افزایش محتوای DNA، میانگین طول کروموزومی نمونه‌ها افزایش یافت. در تحقیقی Bakhti

- and C-banding pattern in two populations of *Aegilops umbellulata*. Journal of Agricultural Sciences and Natural Resources, 11:115-126.
- Badeva, E.D., Amosova, A.V., Samatadze, T.E., Zoshchuk, S.A., Shostak, N.G., Chikida N.N., Zelenin, A.V., Raupp, W.J., Friebe, B. and Gill, B.S., 2004. Genome differentiation in *Aegilops*. 4. Evolution of the U-genome cluster. Plant Systematics and Evolution, 246: 45-76.
 - Bakhshi, B., Aghaei, M.J., Bihamta, M.R., Darvish, F. and Zarifi, E., 2010. Ploidy determination of *Aegilops cylindrica* host accessions of Iran by using flow cytometry and chromosome counting. Iran Journal Botany, 16 (2): 258-266.
 - Chhuneja, P., Kaur, S., Goel, R.K., Aghaee – Sarbarzeh, Prashar M. and Dhaliwal, H. S., 2008. Transfer of leaf rust and stripe rust resistance from *Aegilops umbellulata* ZHUK. to bread wheat (*Triticum aestivum* L.). Genetic Resources and Crop Evolution, 55:849-859
 - Dreisigacker, S., Zhang p., Warburton, M. L., Skovmand, B., Hoisington, D. and Melchinger, A. E., 2005. Genetic diversity among and within CIMMYT wheat landrace accessions investigated with SSRs and implications for plant genetic resources management. Crop Science, 45: 65-661.
 - Ganeva, G., Georgieva, V., Panaiotova, M., Stoilova, T.S. and Balevska, P., 2000. The transfer of genes Brown Rust resistance from *Aegilops umbellulata* Eig to wheat (*Triticum aestivum* L.) genome, Genetica Journal, 36: 60-71.
 - Gill, B. S., Sharma, H., Raupp, C., Browder, L.E., Hatchett, J.H., Harvay, T.L., Moseman, J.G. and Waines, J.G., 1985. Evaluation of *Aegilops* species for resistance to wheat powdery mildew, wheat rust, Hessian fly and green bug. Plant Diseases, 69: 314-316.
 - Karimzade, GH., Ashkani, S., Ahmadian Tehrani, P., Davoudi, D and Mirzaghadri, GH., 2010. Cytogenetic studies of some Iranian wild wheat species (*Aegilops*) and OR banding faculty of agriculture. Iranian Journal of Field Crop Science (Iranian Journal of Agricultural Sciences), 41: 305-313.
 - Lee J.H., Yen Y., Arumuganathan K., and Baenziger P.S., 1997. DNA content of wheat monosomics at interphase estimated by flow cytometry. Theoretical and Applied Genetics, 95: 1300-1304
 - Mujeeb-Kazi, A. and Miranda, J.L., 1985. Enhanced resolution of somatic chromosome constriction as an aid to identifying intergeneric hybrids among some Triticeae. Cytologia, 50: 701-709.
 - Ranjbar, M., Naghavi, M., Zali , A., Aghaei, M. and Zarifi, A., 2010. Study of high wheat citotype *Aegilops crassa* from Iran and the distinguishing

(U2) تشکیل شده است. بررسی کاریوتیپی و فلوسیتوometri این بررسی نشان داد که این گونه در درون جمعیت خود نیز دارای تنوع می‌باشد. در مجموع با توجه به پراکندگی وسیع گونه *Ae. umbellulata* در ایران، مشخص گردید که این گونه سابقه تنوع و تکامل زیادی در ایران دارد. بنابراین با نظر به این که از این گونه در برنامه‌های اصلاحی گندم نان، بهویژه برای انتقال ژنهای مقاومت به بیماری‌ها در سطح وسیع استفاده می‌شود، پراکنش وسیع و تنوع زیاد این گونه توانمندی بالایی را برای استفاده در برنامه‌های اصلاحی گندم نان در ایران فراهم می‌نماید.

سپاسگزاری

نگارندهان برخود لازم می‌دانند از موسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر و بانک ژن گیاهی ملی ایران که امکانات اجرایی را برای انجام این تحقیق فراهم آورده‌اند تشکر نمایند.

منابع مورد استفاده

- Arumuganathan K. and Earle E., 1991. Estimation of nuclear DNA content of plants by flow cytometry. Plant Molecular Biology, 9 : 229-233
- Aghaei, M.J., Naghavi, M.R., Taleei, A.R., Omidi, M. and Mozafari, J., 2007. A study of chromosome homology between three Iranian *Aegilops* species with D genome and bread wheat (*T. aestivum*). Iranian Journal of Rangelands and Forests Plant Breeding and Genetic Research, 15:95-112.
- Ahmadabadi, M., Ahmadian Tehrani, P., Omidi, M. and Davodi, D., 2005. Study of intra-specific karyotype variation in *Aegilops triuncialis* at northwest of Iran. Iranian Journal of Agricultural Sciences, 36:969-977.
- Akar, T. and Ozgen, M., 2007. Genetic diversity in Turkish durum wheat landraces. Wheat Production in Stressd Environments, Dev. Plant Breeding, 12: 753-760.
- Asgharizakaria, R., Kazemi, H., Aghayev, Y., Valizade, M. and Moghadam, M., 2004. Karyotype

- Research in the Dry Areas ,Veenman Drukkers, Wageningen, pp. 512.
- Warburton, M., and Hoisington, D., 2001. Application of molecular marker techniques to the use of international germplasm collections. In: Henrey, R. (ed.). Plant Genotyping. The DNA Fingerprinting of Plants. CAB International, Oxon, UK.
 - Zhang, P., Dreisigacker, S., Buerkert, A., Alkhanjari, S., Melchinger, A.E. and Warburton, M.L., 2006. Genetic diversity and relationships of wheat landraces from Oman investigated with SSR markers. *Genetic Resources and Crop Evolution*, 53: 1351-1360.
 - Reeves, A., 2001. Micromeasure: A new computer program for the collection and analysis of cytogenetic data. *Genome*, 44: 439-443.
 - Sheidaei, M., 2002. Cytogenetic, Adena Pub. Co. Tehran. 76-85.
 - Stebbines, G. L., 1971. Chromosomal evolution in higher plants. Addison-Wesley Reading. MA.
 - Van Slegeren, M.W., 1994. Wild wheats; a monograph of *Agilops* L. and *Amblyopyrum* (Jaub. & Spach.) Eig. (Poaceae). Wageningen Agricultural University, International Ceter for Agricultural traits of their polymorphism , *Iranian Journal of Crop*, 41: 225-234

Archive of SID

Karyotypic diversity in *Aegilops umbellulata* collection of Iran

F. Hosseini¹, M. J. Aghaei^{2*}, Sh. Vaezi³ and M. K. Shahli⁴

1- M.Sc., Islamic Azad University, Science and Research Branch, Tehran, I.R. Iran.

2*- Corresponding Author, Assist. Prof., National Plant Gene Bank of Iran, Karaj, I.R. Iran.

Email: mjaghaei@spii.ir

3- Assist. Prof., National Plant Gene Bank of Iran, Karaj, I.R. Iran.

4- Prof., Azad University, Science and Research Branch, Tehran, I.R. Iran.

Received: 10.21.2012 Accepted: 06.25.2013

Abstract

To evaluate the diversity of the collection of *Aegilops umbellulata*, cytogenetic characteristics of 96 accessions of the collection of *Ae. umbellulata* obtained from National Plant Gene Bank of Iran were studied by flow-cytometry and cytogenetic. Flow cytometry studies showed that ploidy level of the accessions were diploid. Cytogenetic studies, confirmed the results of flow cytometry. In other words the basic chromosome number of the accessions was $X=7$. Comparing the results of flow cytometry and karyotypic studies, direct relationship between DNA content and chromosome length was confirmed. The studied accessions contained symmetrical karyotypes with metacentric and submetacentric chromosomes. Satellites were also observed on all of the studied karyotypes. Average coefficient of variation of the accessions was 13.15. Therefore, karyotypic and flow cytometry studies revealed intra-population variation in the species. Thus, given the wide dispersal of *Ae. umbellulata* in Iran, diversity and evolutionary history of a species were shown in the country.

Key words: *Ae. umbellulata*, Flow cytometry, Karyotype, Diversity.