

بررسی تنوع آللی و هاپلوتاپی نشانگرهای ریزماهواره پیوسته به QTL بزرگ‌اثر کنترل کننده تحمل به خشکی در کروموزوم شماره نه برنج

رقیه تویی^۱، علی اعلمی^۲، حسین صبوری^{۳*} و عاطفه صبوری^۲

۱ و ۲- به ترتیب دانشجوی کارشناسی ارشد و استادیار گروه زراعت و اصلاح نباتات دانشکده علوم کشاورزی دانشگاه گیلان،
۳- دانشیار گروه تولیدات گیاهی دانشکده کشاورزی دانشگاه گنبد کاووس

(تاریخ دریافت: ۹۲/۱۱/۲۸ - تاریخ پذیرش: ۹۳/۸/۵)

چکیده

به منظور بررسی تنوع آللی و هاپلوتاپی و شناسایی نشانگرهای آگاهی‌بخش خصوصیات ریشه تعدادی از ژنتیپ‌های برنج تحت شرایط تنفس خشکی، از هفده نشانگر ریزماهواره کروموزوم شماره نه برنج که با QTL بزرگ اثر کنترل کننده مرفولوژی ریشه در شرایط تنفس خشکی پیوسته بودند، استفاده شد. بر اساس داده‌های ژنتیکی، تعداد ۲۲ ژنتیپ مورد مطالعه در دو گروه طبقه‌بندی شدند. در گروه اول که شامل ژنتیپ Bala نیز بود، ژنتیپ‌های متحمل تر به خشکی قرار گرفتند و گروه دوم، شامل ژنتیپ‌هایی بود که از لحاظ صفات ریشه ضعیفتر و احتمالاً حساس به خشکی بودند. نتایج مولکولی نشان داد که نشانگرهای RM215 و RM24671 واقع در این ناحیه کروموزومی دارای بیشترین تنوع آللی بودند. نتایج تجزیه ارتباط بین نشانگرها و صفات مورد بررسی تحت شرایط تنفس نشان داد که نشانگرهای RM530-A با ضخامت ریشه (B=0.431)، RM24627-A با وزن ریشه (B=0.573)، RM24669-C با تعداد ریشه (B=0.620)، RM6535-C با ساقه (B=-0.503)، RM684-A با طول ساقه (B=0.832)، RM160-A با طول ریشه (B=0.373)، RM684-A با کد ژنتیپی (B=-0.811) و RM24627-A با زیست توده (B=1.073) دارای بیشترین ضریب رگرسیون استاندارد شده بودند که در صورت تایید نتایج به وسیله آزمایش‌های بیشتر می‌توانند به عنوان نشانگرهای آگاهی‌بخش مورد استفاده قرار گیرند. تجزیه هاپلوتاپی نیز ۲۲ ژنتیپ برنج را در قالب ۱۶ هاپلوتاپ مختلف قرار داد و هاپلوتاپ شماره ۸ که شامل ژنتیپ‌های دیلمانی و IR25571 بود، بیشترین شباهت را به ژنتیپ Bala داشت. بنابراین، به نظر می‌رسد این ژنتیپ‌ها همانند والد Bala واحد QTL‌های کنترل کننده تحمل به خشکی در این ناحیه ژئومی باشند. در صورت تایید نتایج، می‌توان از این ژنتیپ‌ها در برنامه‌های بهنژادی تحمل به تنفس خشکی استفاده کرد.

واژه‌های کلیدی: تجزیه ارتباط، تنفس خشکی، نشانگر آگاهی‌بخش، هاپلوتاپ

مقدمه

شرایط نرمال و تنفس خشکی شناسایی شد که دو عدد از آنها در هر دو شرایط یکسان بودند. همچنین بیشتر از ۵ QTL برای سایر ویژگی‌های ریشه از قبیل حجم ریشه، وزن خشک ریشه، میزان عمق ریشه و نسبت ریشه به ساقه شناسایی شد که هر یک از آنها در حدود ۴/۳۲ تا ۲۸/۱۸ درصد از تنوع فنتوتایپی صفت را توجیه کردند (Yue *et al.*, 2004).

بررسی تنوع هاپلوتایپی ارقام برنج در نواحی مربوط به QTL های بزرگ‌اثر می‌تواند اطلاعات ارزشمندی در ارتباط با شناسایی بهترین و موثرترین ترکیب آللی ناحیه QTL مورد نظر برای انتخاب به کمک نشانگر در اختیار محققین قرار دهد. نورتون و همکاران (Norton *et al.*, 2008) جمعیت مشتق از تلاقی Azucena×Bala را بررسی و ژن‌های کاندیدا را برای QTL‌های خصوصیات مرفلولوژی ریشه برنج از قبیل ضخامت ریشه روی کروموزوم‌های ۲، ۵ و ۹ ردیابی کردند. این نواحی به ترتیب شامل ۳۲۲، ۱۸۹ و ۸۱ ژن بودند و به کمک روش-های ترانسکریپتومیکس مشخص شد که تعداد قابل توجهی از این ژن‌ها از الگوی بیان چند شکل برخوردار هستند. ناحیه مورد بررسی برای QTL بزرگ اثر حاصل، اهمیت آن در زمینه‌های ژنتیکی مختلف به تأیید رسید. در پژوهش دیگر، این QTL توانست تا ۱۹/۴ درصد از تغییرات فنتوتایپی صفت ضخامت ریشه را کنترل کند (McMillan *et al.*, 2006). با بررسی‌هایی که پرایس و همکاران (Price *et al.*, 2000) روی QTL‌های مرطب با تحمل به خشکی انجام دادند، اجتناب از خشکی، توانایی نفوذ مرفلولوژی توزیع ریشه، هدایت روزندهای، پیچیدگی ریشه در خاک، تنظیم اسمزی، اجتناب از خشکی، توانایی نفوذ برگ، پایداری غشای سلول، انباشتگی اسید آبسزیک و چندین ویژگی فنولوژی دیگر کشف شد. در پژوهش‌های پرایس و همکاران (Price *et al.*, 2000) و نورتون و همکاران (Norton *et al.*, 2008)، نقش این ناحیه از کروموزوم نه برای تحمل به خشکی در برنج مهم معرفی شد. بنابراین، با توجه به اهمیت ویژه این ناحیه از ژنوم، پژوهش حاضر به منظور بررسی تنوع هاپلوتایپی ۲۲ ژنتوتایپ بومی و وارداتی برنج زراعی اجرا شد تا ضمن گروه‌بندی ژنتوتایپ‌ها، نشانگرهای آگاهی بخش مرتبه با

تحمل به تنفس خشکی خصوصیتی بسیار پیچیده است. در شرایط تنفس خشکی، کمبود آب میزان عملکرد محصول را به شدت تحت تأثیر قرار می‌دهد (Blum, 1996). طول یا حجم ریشه و قابلیت سبز ماندن در اثر وقوف تنفس می‌تواند یکی از ارزیابهای ارزیابی تحمل به تنفس کمبود آب باشد (Blum, 2011). ارقام برنج متتحمل به خشکی و با عملکرد بالا برای محیط‌های با محدودیت آبی مناسب هستند و تولید برنج را بهبود می‌بخشند. از این‌رو، شناسایی ارقام برتر و مناسب تحت شرایط تنفس بسیار مهم است (Babu, 2010).

تنوع ژنتیکی، نقش بسیار مهمی در پیشبرد برنامه‌های اصلاحی و حفاظت از منابع ژنتیکی دارد که از طریق صفات مرفلولوژیک، بررسی شجره‌ها و نشانگرهای مولکولی میسر می‌شود. از نشانگرهای متفاوتی مانند نشانگرهای مرفلولوژیک، بیوشیمیایی و DNA برای بررسی تنوع ژنتیکی گیاهان استفاده می‌شود (Naghavi *et al.*, 2004). تجزیه ارتباط (Association analysis) و مطالعه رابطه بین نشانگرهای مولکولی و صفات زراعی نیز دارای کاربردهای متعددی از جمله امکان بررسی پتانسیل ژنتیکی ژنتوتایپ‌های خاص پیش از ارزیابی فنتوتایپی، شناسایی آلل‌های صفت مطلوب در مجموعه ژرم‌پلاسم، تسهیل مکان‌یابی دقیق تأیید ژن‌های کاندیدای مسئول صفات کمی است (Gebhardt *et al.*, 2004).

با بررسی‌های لیو و همکاران (Liu *et al.*, 2010) QTL‌های گوناگونی برای پاسخ به خشکی در برنج شناسایی شدند. این QTL‌ها برای تنظیم اسمزی، پایداری غشای سلولی، دمای کانوپی، میزان اسید آبسزیک، وضعیت آب برگ، مرفلولوژی ریشه و توانایی نفوذ ریشه در خاک در جمعیت‌های مختلف بودند. از آنجا که ریشه یکی از اندام‌های مهم و تاثیرگذار در تحمل به خشکی است، از این‌رو تحقیقات متعددی در خصوص شناسایی ژن‌ها و QTL‌های کنترل کننده ویژگی‌های ریشه در شرایط تنفس خشکی صورت گرفته است. در مطالعه‌ای تعداد ده QTL برای حداکثر عمق ریشه روی کروموزوم شماره نه برنج شناسایی شد، اما فقط یک QTL در هر دو شرایط تنفس خشکی و بدون تنفس مشابه بودند. این مطلب پیچیدگی کنترل تحمل به خشکی را در این صفت نشان می‌دهد. هفت QTL همبسته با ضخامت ریشه تحت

کننده مرفولوژی ریشه تحت شرایط تنفس خشکی روی کروموزوم نه برنج تایید شده است (Norton *et al.*, 2008). واکنش زنجیره‌ای پلیمراز (PCR) در حجم ۱۲ میکرولیتر شامل ۲ میکرولیتر DNA الگو با غلظت ۱۰ نانوگرم، ۰/۵ میکرولیتر از هر یک از آغازگرها (پیشرفتی و برگشتی) با غلظت ۱۰ پیکومول، ۶ میکرولیتر بافر کیت PCR Master mix شرکت سیناکلون و ۱/۵ میکرولیتر آب مقطر انجام شد. چرخه‌های حرارتی شامل یک چرخه واسرشته سازی اولیه در دمای ۹۴ درجه به مدت ۴ دقیقه، ۳۵ چرخه با واسرشته سازی در دمای ۹۳ درجه به مدت ۴۵ ثانیه، اتصال آغازگر در دمای ۵۸-۵۵ درجه به مدت ۴۵ ثانیه و بسط در دمای ۷۲ درجه به مدت ۴۵ ثانیه و در نهایت یک چرخه بسط نهایی به مدت ۵ دقیقه در دمای ۷۲ درجه بود که با استفاده از دستگاه ترموسایکلر (ICYCLER-BIO-Rad) انجام شد. جداسازی نوارهای تکثیری با الکتروفورز ژل پلیاکریلامید واسرشته‌ساز ۶ درصد در دستگاه الکتروفورز عمودی (BIO-Rad Sequencing) انجام و رنگآمیزی به روش نیترات نقره (Creste *et al.*, 2001) انجام شد.

برای تجزیه داده‌ها، ابتدا نرمال بودن داده‌ها بررسی و سپس تجزیه واریانس و مقایسه میانگین‌ها به روش LSD در سطح احتمال پنج درصد با نرمافزار SAS 9.0 انجام شد. برای داده‌های مولکولی نیز ابتدا الگوهای نواری حاصل از الکتروفورز محصولات PCR به صورت صفر (عدم وجود نوار) و یک (وجود نوار) امتیازدهی شد. سپس با برنامه Power Marker (Liu and Muse, 2005) و مارکرها (Osaghi and Prabakaran *et al.*, 2010) مربوط به جمعیت مانند تنوع ژنی (Akhundova, 2010; Kimura and Crow, 1964)، محتوای اطلاعات چند شکل (PIC) (De Datta *et al.*, 1988) و ماتریس فاصله ژنتیکی بر مبنای فاصله جاکارد، محاسبه و سپس تجزیه خوشاهی ژنتیپ‌ها با روش UPGMA انجام شد. برای انجام تجزیه ارتباط و بررسی ارتباط نشانگرهای ریزماهواره با صفات مطالعه شده، رگرسیون گام به گام با نرمافزار 16 SPSS (SPSS, 2007) انجام شد. به این ترتیب که مشاهده شده به عنوان متغیرهای مستقل و صفات مورد نظر به عنوان متغیر وابسته به صورت مدل GLM در نظر گرفته شدند. برای کاهش خطای تجزیه رگرسیون، سطح احتمال ۱ درصد برای ورود متغیرها به مدل و ۵ درصد برای خروج از مدل منظور شد.

خصوصیات ریشه تحت شرایط تنفس خشکی جهت استفاده در برنامه‌های انتخاب به کمک نشانگر پیشنهاد شوند.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی مورد ارزیابی شامل ۲۰ ژنتیپ برنج از منشأ بومی و خارجی (جدول ۱) بود که به همراه ارقام والدینی Bala (متحمل به خشکی) و Azucena (نسبتاً حساس به خشکی) (Norton *et al.*, 2008) از نظر خصوصیات ریشه مورد بررسی قرار گرفتند. آزمایش در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار تحت شرایط کشت هیدروپونیک در محلول یوشیدا (Yoshida *et al.*, 1976) در آزمایشگاه اصلاح نباتات دانشکده کشاورزی دانشگاه گنبد کاووس در سال ۹۱-۹۲ انجام شد. برای تهییه محیط کشت گیاهچه‌ها از ظروف شیشه‌ای استفاده شد تا امکان مشاهده و ارزیابی مستقیم ریشه‌ها فراهم شود. برای این منظور، بذرهای جوانه‌دار شده روی سطوح مشبك انتقال یافت و سپس روی ظروف شیشه‌ای حاوی محلول یوشیدا قرار داده شد. تنفس خشکی ده روز پس از کشت به وسیله ماده اسموتیک D Manitol به میزان ۵ بار اعمال شد و در شرایط نرمال، گیاهچه‌ها در محلول یوشیدا و بدون افزودن این ماده کشت شدند.

صفات مورد بررسی شامل تعداد ریشه، ضخامت ریشه، طول ریشه، وزن ریشه، طول ساقه، وزن ساقه، زیست توده و کد ژنتیپی بودند که در مرحله گیاهچه‌ای (۲۷ روز پس از کشت در محلول یوشیدا) تحت هر دو شرایط تنفس خشکی و بدون تنفس اندازه‌گیری شدند. برای کد ژنتیپی از خصوصیات ظاهری تحمل به خشکی مانند لوله شدن و میزان سوختگی برگ‌ها استفاده و گیاهچه‌ها از یک تا نه امتیازدهی شدند که عدد یک نشان دهنده تحمل و نه حساس به خشکی بود (Loresto and Chang, 1981; De Datta *et al.*, 1988).

استخراج DNA به روش CTAB (Saghai Maroof *et al.*, 1994) انجام و کمیت و کیفیت نمونه‌ها با استفاده از اسپیکتوفوتومتری و الکتروفورز ژل آگاروز یک درصد تعیین شد. برای تکثیر جایگاه‌ها از هفده جفت آغازگر ریزماهواره (جدول ۲) استفاده شد. این آغازگرها از گزارشات Temnykh *et al.*, 2000 (McCouch *et al.*, 2002) و مک‌کوش و همکاران (Norton *et al.*, 2008) انتخاب شدند که پیوستگی این نشانگرها به QTL بزرگ‌اثر کنترل

جدول ۱- ژنوتیپ‌های برنج مورد بررسی به همراه منشاء و شجره آنها

Table 1. The studied rice genotypes

ژنوتیپ Genotype	منشا Origin	ژنوتیپ Genotype	منشا Origin
دیلمانی Deilamani	بومی ایران Iranian landrace	IR77298-14-2-2	ایری IRRI
دمسفید Dom Sefid	بومی ایران Iranian landrace	Bala	بومی هند Indian landrace
دمزرد Dom Zard	بومی ایران Iranian landrace	Azucena	بومی فیلیپین Philippine landrace
حسنی Hasani	بومی ایران Iranian landrace	IR82310-B-B-67-2	ایری IRRI
RESTORER-50	ایری IRRI	IR82635-B-B-82-2	ایری IRRI
IR50	ایری IRRI	KMP-41	ایری IRRI
بیجار Bijar	بومی ایران Iranian landrace	IR3441-97	ایری IRRI
موسی طارم Mousa Tarom	بومی ایران Iranian landrace	IRGC-15092-RT-1031-62	ایری IRRI
دشت Dasht	بومی ایران Iranian landrace	IR25571	ایری IRRI
طارم منطقه Tarom Mantagheh	بومی ایران Iranian landrace	Binam	بومی ایران Iranian landrace
زیره Zireh	بومی ایران Iranian landrace	NP-125	ایری IRRI

توده نیز ژنوتیپ IR25571 (به ترتیب با ۰/۱۷ و ۰/۱۱ گرم) دارای بیشترین و Azucena (با ۰/۰۲ گرم) دارای کمترین مقدار بودند. از نظر صفت طول نهایی ساقه، رقم بومی زیره با ۱۸/۳۰ سانتی‌متر بیشترین و Azucena با ۸/۷۵ سانتی‌متر کمترین طول ساقه را داشتند. برای صفت طول نهایی ریشه، رقم بومی دیلمانی (با ۷/۹۳ سانتی‌متر) دارای بیشترین میزان و رقم بومی موسی طارم (با ۲/۵۶ سانتی‌متر) دارای کمترین طول ریشه بودند. بنابراین، با توجه به نتایج به دست آمده در شرایط نرمال، ژنوتیپ‌های دیلمانی، Bala و IR25571 ارزش‌های بالاتر و دشت، موسی طارم، Azucena و RESTORER-50 ارزش‌های پایین‌تری از سایر ارقام مورد مطالعه داشتند.

نتایج حاصل از مقایسه میانگین ژنوتیپ‌ها تحت شرایط خشکی (جدول ۴) نشان داد که برای قطر ریشه، رقم‌های Bala و دمسفید به ترتیب با ۰/۰۵۹ و ۰/۰۲۳ سانتی‌متر دارای بیشترین و کمترین مقدار بودند. برای وزن ریشه، IR50 و دشت بیشترین و Azucena کمترین مقدار را

نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس مرکب بیانگر وجود تفاوت‌های معنی‌دار بین ژنوتیپ‌ها برای کلیه صفات مورد بررسی در مجموع شرایط آزمایش بود. نتایج تجزیه واریانس به تفکیک در هر یک از شرایط نرمال و تنیش نیز نشان داد که ژنوتیپ‌های مورد مطالعه از نظر کلیه صفات دارای تفاوت‌های معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد بودند (داده‌ها ذکر نشده‌اند). مقایسه میانگین بین ژنوتیپ‌ها برای صفت قطر ریشه در شرایط نرمال (جدول ۳) نشان داد که ژنوتیپ Bala دارای بیشترین (۰/۰۸۵ میلی‌متر مربع) و رقم بومی دمزرد دارای کمترین (۰/۰۲۸ میلی‌متر مربع) قطر ریشه بود. در مقابل، برای صفت وزن ریشه، ژنوتیپ‌های IR25571، NP-125، IR82310-B-B-67-2 و دیلمانی، IR25571، NP-125، IR82310-B-B-67-2، Azucena و Mousa Tarom کمترین مقدار را داشتند. برای صفت تعداد ریشه، IRGC-15092-IR1031-62 با تعداد ۲۲/۳۳ دارای بیشترین و Azucena با تعداد ۲/۸۳ دارای کمترین مقدار بودند. برای صفات وزن ساقه و زیست

طول نهایی ساقه، Bala برای طول نهایی ریشه، Azucena برای کد ژنتیکی و RESTORER-50 برای زیست توده، بیشترین مقادیر را به خود اختصاص دادند.

داشتند. برای تعداد ریشه، Bala و Azucena به ترتیب دارای بیشترین و کمترین تعداد بودند. ارقام IR25571 دیلمانی، دم‌سفید و زیره نیز برای وزن ساقه، دیلمانی برای

جدول ۲- نشانگرهای استفاده شده و توالی آنها (Temnykh *et al.*, 2000; McCouch *et al.*, 2002; Norton *et al.*, 2008)
Table 2. Studied markers and their sequences (Temnykh *et al.*, 2000; McCouch *et al.*, 2002; Norton *et al.*, 2008)

نشانگر Marker	آغازگر پیشرفته Forward Primer 5'→3'	آغازگر برگشتی Reverse Primer 3'→5'	فاصله تا هدف QTL Distance to target QTL
RM288	ATGCCGCCAGTGAAAGC	CTGAGAATCCAATTATCTGGGG	5.4
RM553	ACAAAACCAAGGCCTAACCC	CTTCGTGCGAGCCATCTC	3.3
RM278	GCGCTGGTGGAAAATGAG	GGCATCCCTCTTGATTCCCTC	2.5
RM201	GAAACCACACACCTCACCG	CCGTAGACCTTCTGAAGTAG	1.2
RM107	GGTGCATTGTCGTCTC	ACGGCCCTCATCACCTTC	2.4
RM160	AGATCGAAGCATCGGCCGAG	ACTGCGCCTCTGGGTTCCCGG	2.4
RM328	GTTGCACTACGTATTCTGAG	GATCCAGATAAATGAGGCAC	2.4
RM215	GGTCCTGGGTCATAATTGGGTTACC	TTGCTGCATGATCCTAAACCGG	3.3
RM245	CAGATTGGAGATGAAGTCCTCC	CCAGCAAGCATGTCAATGTA	2.6
RM205	GCCGCACCCTCACTCCCTCCTC	TCTTGCCGGAGCGCTTGAGGTG	3.4
RM24626	CTCCTCCTCGCCTTAGCTTCC	CCTGCCTGTTGATCTTGTCTCG	2.9
RM24627	GGTCATTGTTGGTTGTTAGCC	GCAAAGTTCGATGTGATGG	3.3
RM24651	GTGCGGACTCTAATATGTCG	GAGTCTGCACCATCTATTGTC	3.7
RM24653	TCTGCGAAATAAGTGGAACG	GATGTCGCAAAGTTGAAACC	4.4
RM24669	TGAGGCTGTCTAAGTAGGATTG	GACTTCAGAACACCACACACC	2.6
RM24671	CAGGATTATCTCTCCATACC	CTCTCATCCGATAGTTGCTAGG	4.7
RM24713	GAATTGGCGTAATTCATCC	CCTTGTGTCAGACTGTTCC	2.9

ریشه‌های عمیق‌تری در شرایط تنفس خشکی ایجاد کنند، نسبت به خشکی متحمل‌تر خواهند بود. سینگ و همکاران (Singh *et al.*, 2000) نیز با بررسی صفات ریشه تحت شرایط تنفس خشکی بیان داشتند که گیاهانی که طول ریشه اصلی، تعداد ریشه‌های جانبی، تراکم طول ریشه و نسبت ریشه به اندام هوایی بالاتری دارند، نسبت به کم آبی و تنفس خشکی متحمل‌تر هستند. به طور کلی، گیاه هنگام مواجه با تنفس خشکی، برای اینکه توانایی جذب ریشه را افزایش دهد ماده خشک بیشتری را به سیستم ریشه‌ای اختصاص می‌دهد و در نتیجه تغییراتی در خصوصیات مرفلوژیک ریشه‌ها مانند افزایش طول ریشه‌ها در واحد وزن ایجاد می‌شود (Aerts and chapin, 1999). با توجه به نتایج این پژوهش، ژنتیک‌های Bala و دیلمانی که از لحاظ اکثر صفات مهم و موثر در تحمل به تنفس خشکی ارزش‌های بالاتری را در بین سایر ژنتیک‌ها به خود اختصاص دادند، احتمالاً تحمل بیشتری از سایر ارقام نسبت به تنفس خشکی دارند. در مقابل، ارقام Azucena، موسی طارم و دمزرد، ارزش‌های کمتری داشتند و احتمالاً حساس‌تر به خشکی هستند.

پژوهش‌های مختلف نشان داده‌اند که بررسی صفات مرفلوژیک ساقه و به ویژه ریشه در ارزیابی تحمل به تنفس خشکی در برنج حائز اهمیت هستند. به عنوان نمونه، وانگ و همکاران (Wang *et al.*, 2006) روی مجموعه‌ای از ویژگی‌های ریشه و ساقه، شامل توسعه ریشه، حداکثر عمق ریشه، مجموع طول ریشه، مساحت ریشه، حجم ریشه، ضخامت ریشه، قابلیت نفوذ ریشه در سخت لایه، هدایت هیدرولیکی ریشه، نسبت ریشه به ساقه، منشعب شدگی ساقه و مجموع طول گیاه، مطالعه کردند و نشان دادند که این ویژگی‌ها و اکتشافات قابل توجهی به خشکی نشان می‌دهند و می‌توانند در تفکیک ارقام متحمل و حساس به خشکی موثر باشند. از آنجایی که توانایی نفوذ ریشه‌ها در خاک بستگی به ضخامت آنها دارد، از این‌رو ریشه‌های ضخیم‌تر نقش مستقیمی در تحمل به خشکی دارند (Clark *et al.*, 2008).

ویرش و همکاران (Veeresh *et al.*, 2011) بیان کردند که رسیدن به حداکثر عمق ریشه یک ویژگی ژنتیکی است و از این لحاظ، تفاوت قابل ملاحظه‌ای بین ارقام در شرایط یکسان وجود دارد. ارقامی که قادر باشند

جدول ۳- مقایسه میانگین ژنوتیپ‌های برنج مورد مطالعه تحت شرایط نرمال

Table 3. Mean comparison of the studied rice genotypes under normal condition

ژنوتیپ Genotype	قطر ریشه Root diameter (mm ²)	وزن ریشه Root weight (g)	تعداد ریشه Root number	وزن ساقه Shoot weight (g)	طول ساقه Shoot length (cm)	طول ریشه Root length (cm)	زیست توده Biomass
IR77298-14-2-2	0.38	0.05	18.66	11.46	0.10	3.60	0.15
Bala	0.85	0.04	7.20	14.72	0.08	6.76	0.12
Azucena	0.30	0.00	2.83	8.75	0.02	4.15	0.02
IR82310-B-B-67-2	0.34	0.03	15.66	12.76	0.06	4.60	0.10
IR82635-B-B-82-2	0.29	0.06	17.66	15.58	0.08	2.73	0.14
KMP-41	0.47	0.05	16.66	10.43	0.04	6.36	0.09
IR3441-97	0.39	0.04	16.33	11.10	0.04	6.30	0.09
IRGC-15092-RT-1031-62	0.51	0.04	23.33	17.70	0.05	4.16	0.10
IR25571	0.38	0.06	21.33	13.66	0.11	5.23	0.17
بینام Binam	0.45	0.04	18.66	10.26	0.05	5.20	0.09
NP-125	0.49	0.06	17.33	12.46	0.06	5.96	0.13
دیلمانی Deilamani	0.40	0.06	17.33	0.09	17.06	7.93	0.16
دم‌سفید Dom Sefid	0.35	0.05	22.33	0.10	18.00	5.23	0.16
دم‌زرد Dom Zard	0.28	0.04	16.33	0.06	18.53	5.86	0.10
حسانی Hasani	0.30	0.03	21.00	0.08	13.50	6.06	0.12
RESTORER-50	0.31	0.03	16.33	0.05	12.13	4.73	0.08
IR50	0.37	0.05	21.33	0.06	14.33	4.83	0.11
بیجار Bijar	0.31	0.04	15.66	0.06	17.43	5.23	0.11
موسی طارم Mousa Tarom	0.38	0.02	17.00	0.05	10.50	2.56	0.07
دشت Dasht	0.45	0.05	10.33	0.06	9.66	5.33	0.11
طارم منطقه Tarom Mantagheh	0.44	0.03	15.00	0.05	11.66	7.73	0.08
زیره Zireh	0.30	0.03	17.33	0.06	18.30	5.63	0.10
LSD _{5%}	0.1013	0.0203	4.6111	0.0271	3.642	1.51	0.0375

RM24713 و RM107 و کمترین آن در نشانگرهای RM24671، RM24626، RM288، RM215، RM205 و RM24653 مشاهده شد. محتوى اطلاعات چند شکل (PIC) از ۰/۴۳ تا ۰/۶۲ و میانگین آن ۰/۲۹ چند شکل (PIC) از ۰/۴۳ تا ۰/۶۲ و میانگین آن ۰/۲۹ بود. بیشترین مقدار PIC در نشانگرهای RM201 بود. بیشترین مقدار PIC در نشانگرهای RM24671 و RM24626 و کمترین مقدار آن در نشانگرهای RM24651، RM24653 و RM24651 شد. مقدار تنوع ژنی نیز بین ۰/۳۵۱ تا ۰/۶۷۷ و میانگین آن ۰/۵۱ بود. کمترین مقدار تنوع ژنی در نشانگرهای

بررسی تنوع آلی

بررسی ژنوتیپ‌های مورد بررسی از لحاظ نشانگرهای ریزماهواره پیوسته به QTL بزرگ اثر مرغولوژیک ریشه روی کروموزوم ۹ (Norton *et al.*, 2008)، نشان داد که این ژنوتیپ‌ها تنوع آلی مناسبی در این ناحیه ژنومی دارند. در مجموع، تجزیه داده‌های حاصل از نشانگرها بیانگر وجود ۴۲ آلل چند شکل بود. تعداد آلل برای هر نشانگر از ۲ تا ۴ آلل و میانگین آنها ۲/۸ آلل برای هر نشانگر بود (جدول ۵). بیشترین تعداد آلل در جایگاه‌های

شكل و تنوع ژنی در این مطالعه، به عنوان نشانگرهای مفید جهت بررسی تنوع ژنتیکی شناسایی شدند. این نشانگرها با داشتن آماره‌های تنوع بالاتر از قدرت تفکیک بیشتری برخوردار هستند و احتمالاً بتوان از آنها در غربال ژنوتیپ‌ها بهره بیشتری بد. از آنجا که نشانگرها مورد استفاده در این مطالعه به ناحیه‌ای از ژنوم مربوط می‌شوند که پیوسته به QTL بزرگ‌تر کنترل کننده تحمل به خشکی هستند، از این‌رو شاید بتوان این نشانگرها را به عنوان نشانگرهای اگاهی بخش جهت غربال ژنوتیپ‌های متتحمل و حساس به خشکی پیشنهاد کرد.

RM24626، RM288، RM215 و بیشترین آن در نشانگرها RM24671، RM553، RM245 و RM مشاهده شد. میانگین‌های تعداد آلل موثر، ارزش PIC و تنوع ژنی مشاهده شده در جایگاه‌های ریزماهواره، بیانگر کارآمدی نشانگرها استفاده شده برای تمایز ژنتیکی ژنوتیپ‌ها وجود تنوع بین ژنوتیپ‌های برنج مورد مطالعه می‌باشد (Roder *et al.*, 1998). وجود این تنوع کافی، امکان تجزیه ارتباط بهتری را با صفات اندازه‌گیری شده فراهم می‌کند. در مجموع، نشانگرها RM24671 و RM245 با دارا بودن بیشترین تعداد آلل، محتوى اطلاعات چند

جدول ۴- مقایسه میانگین صفات در ژنوتیپ‌های برنج مورد مطالعه تحت شرایط تنش

Table 4. Mean comparison of the studied rice genotypes under drought stress condition

ژنوتیپ Genotype	قطر ریشه Root diameter (mm ²)	وزن ریشه Root weight (g)	تعداد ریشه Root number	وزن ساقه Shoot weight (g)	طول ساقه Shoot length (cm)	طول ریشه Root length (cm)	کد ژنوتیپی Genotypic code	زیست توده Biomass
IR77298-14-2-2	0.29	0.01	12.33	0.02	12.88	4.86	7.66	0.03
Bala	0.59	0.01	15.20	0.03	18.96	9.12	1.66	0.05
Azucena	0.24	0.00	4.33	0.01	9.96	7.35	8.33	0.01
IR82310-B-B-67-2	10.30	0.01	12.66	0.02	11.70	3.83	7.33	0.03
IR82635-B-B-82-2	0.23	0.01	9.33	0.05	14.40	4.50	5.33	0.06
KMP-41	0.39	0.01	8.66	0.03	11.03	4.93	6.33	0.04
IR3441-97	0.29	0.00	8.00	0.04	11.80	5.11	5.33	0.05
IRGC-15092-RT-1031-62	0.43	0.01	8.66f	0.03	11.16	3.66	5.33	0.05
IR25571	0.36	0.01	15.00	0.06	17.03	3.66	4.66	0.07
بینام Binam	0.29	0.01	6.33	0.04	9.86	4.26	7.00	0.05
NP-125	0.36	0.01	14.33	0.05	11.60	5.16	7.66	0.07
دیلامانی Deilamani	0.40	0.01	11.33	0.06	23.00	7.00	3.33	0.07
دم‌سفید Domsefid	10.30	0.01	8.33	0.06	15.00	4.50	5.33	0.07
دم‌زارد Domzard	0.23	0.01	13.00	0.05	12.66	4.86	5.66	0.07
حسنی Hasani	10.30	0.01	9.33	0.05	13.86	5.43	5.66	0.07
RESTORER-50	0.26	0.04	8.00	0.05	11.80	2.83	7.33	0.09
IR50	0.35	0.02	8.00	0.05	13.93	4.16	5.66	0.08
بیجار Bijar	10.33	0.01	8.00	0.05	17.36	2.66	4.66	0.06
موسی طارم Mousa Tarom	0.33	0.01	11.00	0.04	11.50	2.40	6.33	0.05
دشت Dasht	0.43	0.02	12.00	0.04b	9.40	4.16	8.00	0.07
طارم منطقه Tarom Mantagheh	0.36	0.01	6.00	0.03	10.00	5.66	7.66	0.04
زیره Zireh	0.25	0.01	11.66	0.06	14.56	5.00	5.66	0.07
LSD 5%	0.0971	0.0117	2.7994	0.0233	4.2066	1.3712	1.0328	0.0299

جدول ۵- فراسنجه‌های تنوع نشانگرهای ریزماهواره در ژنتیک پیوسته به QTL بر این پژوهش

Table 5. Diversity parameters of the microsatellite markers in the studied rice genotypes in this research

Marker	نیازمند	محتوی اطلاعات چندشکل	تعداد آلت مشاهده شده	تعداد آلت مشاهده شده	تنوع ژنی	Gene diversity
	Marker	PIC	Ne	Na		
RM24653		0.372	1.98	2	0.495	
RM24669		0.422	2.06	3	0.516	
RM553		0.851	2.49	3	0.599	
RM278		0.431	2.14	3	0.533	
RM24713		0.504	2.20	4	0.545	
RM24626		0.289	1.54	2	0.351	
RM288		0.289	1.54	2	0.351	
RM24651		0.375	2.00	2	0.500	
RM215		0.289	1.54	2	0.351	
RM24671		0.623	3.10	4	0.677	
RM245		0.554	2.71	3	0.632	
RM205		0.355	1.86	2	0.462	
RM201		0.532	2.49	3	0.599	
RM107		0.419	1.80	4	0.446	
RM160		0.490	2.26	3	0.557	

تحمل به تنش خشکی دارند. جهت ارزیابی بهتر و دقیق‌تر این نوع روابط بین ویژگی‌های فنوتیپی و ژنتیکی و شناسایی نشانگرهای آگاهی بخش توجیه کننده تغییرات صفات مورد مطالعه از روش تجزیه ارتباط استفاده شد.

نتایج تجزیه ارتباط بین نشانگرها و صفات مورد مطالعه تحت شرایط تنش در جدول ۶ ارایه شده است. نتایج نشان داد که نشانگرهای RM530-A با ضخامت ریشه (B=0.431)، RM24627-A، (B=0.573)، RM24669-C، (B=0.620)، RM6535-C، (B=-0.503) با وزن ساقه (B=-0.832)، RM160-A، (B=0.832)، RM684-A با طول ساقه (B=0.373)، RM684-A، (B=0.373) با کد ژنتیپی (B=-0.811) و RM24627-A، (B=1.073) دارای بیشترین ضریب رگرسیون استاندارد شده بودند. از آنجایی که نشانگرهای RM160 و RM24671، (B=0.625) ارتباط معنی‌داری با بیشترین تعداد صفات در این ژنتیپ‌ها داشتند و از طرفی نشانگرهای RM684 و RM24669 نیز دارای ضریب رگرسیون بالایی بودند، بر این اساس احتمالاً این نشانگرها با QTL بزرگ‌اثر کنترل کننده صفات ریشه روی کروموزوم شماره نه پیوستگی بالایی دارند. در صورتی که این نشانگرها در تحقیقات بعدی تحمل به خشکی نیز مورد تایید قرار گیرند، در این صورت می‌توان از آنها به عنوان نشانگرهای کاندیدا برای انتخاب به کمک نشانگر در برنامه‌های بهنژادی بعدی استفاده کرد. لین و همکاران (Lin et al., 2007) نیز چهار نشانگر ریزماهواره پیوسته

نتایج تجزیه خوش‌های داده‌های ژنتیکی بر اساس ضریب جاکارد و روش گروه‌بندی UPGMA که بالاترین ضریب همبستگی کوفتیک و بهترین توپولوژی دندروگرام را به خود اختصاص داد، در شکل ۱ ارایه شده است. بر این اساس، ژنتیپ‌های مورد مطالعه به دو گروه اصلی تقسیم شدند، به طوری که ژنتیپ‌های دیلمانی، حسنی، بیجار، IR25571، KMP-41، Bala، طارم منطقه، IR2635-B-B-82-2، IR77298-14-2-2، Azucena Mوسی طارم، RESTORER-50، IR3441-97، NP-125، IR82635-B-B-82-2، IR25571، R25571 و Dilemanی در گروه اول و ژنتیپ‌های بینام، دم‌سفید، دم‌زرد، دشت، زیره، RESTORER-50 در گروه دوم قرار گرفتند. گروه یک شامل ژنتیپ‌هایی بود که بیشترین شباهت را به Bala داشتند، ضمن اینکه سه ژنتیپ، Bala و Dilemanی در یک گروه قرار گرفتند که موید نتایج حاصل از مقایسه میانگین‌ها است. این ژنتیپ‌ها با داشتن صفات ریشه‌ای بهتر (مانند تعداد ریشه‌ها و ضخامت ریشه بیشتر)، نسبت به سایر ژنتیپ‌ها تحمل بیشتری به خشکی نشان دادند. در مقابل، گروه دوم به ژنتیپ‌هایی اختصاص یافت که در مجموع و به ویژه از نظر صفات ریشه ضعیفتر از گروه اول بودند. این نوع تفکیک ژنتیپ‌ها که اساساً بر مبنای داده‌های ژنتیکی صورت گرفته، اما توانسته است تا حدود زیادی گویای اختلافات فنوتیپی بین ژنتیپ‌ها باشد، می‌تواند نوید بخش این مطلب باشد که QTL بزرگ‌اثر مورد نظر و البته نشانگرهای ریزماهواره مورد مطالعه، نقش قابل توجهی در توجیه تغییرات فنوتیپی کننده صفات ریشه در

۸، ۱۰ و ۱۲ را برای گزینش اولیه لاینهای متحمل به خشکی مورد استفاده قرار دادند و ضمن آسان نمودن برنامه گزینش، دوره‌های اصلاحی را کوتاه کردند.

به QTL‌های متحمل به خشکی شامل RM72، RM228، RM518، RM20 به ترتیب با فاصله ۴/۱، ۴/۱ و ۱۰/۱ سانتی‌مترگان روی کروموزوم‌های ۴، ۴/۱

جدول ۶- ضریب تبیین مدل رگرسیون و ضریب رگرسیون استاندارد شده نشانگرهای ریزماهواره مرتبط با صفات مطالعه شده در برنج

Table 6. Coefficient of model determination and standardized regression coefficient of microsatellite markers linked to the studied traits in rice

صفت Trait	آلل نشانگر Marker allele	ضریب رگرسیون استاندارد شده Standardized regression coefficient (Beta)	ضریب تبیین مدل Model R ²
ضخامت ریشه Root thickness	RM245-B	-0.380*	
	RM530-A	0.431*	
	RM24671-C	0.330*	0.589
وزن ریشه Root weight	RM24627-A	0.573**	
	RM160-C	0.390*	0.442
تعداد ریشه Root number	RM245-C	0.578**	
	RM160-B	0.459**	
	RM24669-C	0.620**	
	RM24627-C	-0.405**	0.726
وزن ساقه Shoot weight	RM6535-C	-0.503*	0.253
طول ساقه Shoot length	RM684-A	0.832**	
	RM24671-D	-0.366**	
	RM107-A	0.295**	0.777
طول ریشه Root length	RM160-A	0.373*	
	RM245-A	0.366*	0.289
کد ژنتیکی Genotypic code	RM684-A	-0.811**	
	RM24671-D	0.496**	
	RM160-C	-0.302**	
	RM24671-A	0.288**	
	RM24626-A	-0.227**	0.874
	RM24627-A	1.073**	
زیست توده Biomass	RM278-B	0.426*	
	RM24671-D	-0.747**	
	RM201-B	0.340*	0.632

باشد. به همین دلیل است که نتایج یک QTL در یک جمعیت، ممکن است در جمعیت یا ژرم پلاسم دیگر کاملاً مشابه نباشد. بنابراین، نتایج ارزیابی QTL مهم موثر بر تنفس خشکی روی کروموزم شماره نه که قبلاً در زمینه ژنتیکی ژرم پلاسم برنج غیر ایرانی شناسایی شده است، در جمعیت ایرانی بسیار حائز اهمیت بوده و در صورت تایید می‌تواند در تحقیقات بعدی به ویژه برای توسعه

تحمل به خشکی صفت کمی مهم و پیچیده‌ای است که توسط ژن‌ها و QTL‌های متعددی کنترل می‌شود. از آنجا که بروز یک فنوتیپ همانند تحمل به تنش در نتیجه تظاهر ژن‌ها به طور مستقل نبوده و در حقیقت برآیند عملکرد ژن‌های متعددی در یک شبکه پیچیده و تنظیم شده است، از این‌رو زمینه ژنتیکی افراد می‌تواند در بروز فنوتیپی ویژگی پیچیده‌ای مانند تحمل به یک تنفس موثر

کند. از این‌رو می‌تواند برای مکان‌یابی دقیق و در نهایت همسانه‌سازی در تحقیقات بعدی بهره برداری شود.

تشکر و قدردانی

از کارشناسان آزمایشگاه‌های گیاه‌شناسی و ژنتیک دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه گنبد کاووس سپاسگزاری می‌شود. از جناب آقای مهندس احمد رضا دادرس دانشجوی دکتری اصلاح نباتات دانشکده علوم کشاورزی دانشگاه گیلان نیز که در تمامی مراحل اجرای این پژوهش یار و یاور ما بودند، تشکر و قدردانی می‌شود.

شانگرهای آگاهی بخش و معرفی آنها برای انتخاب به کمک نشانگر پیشنهاد شود.

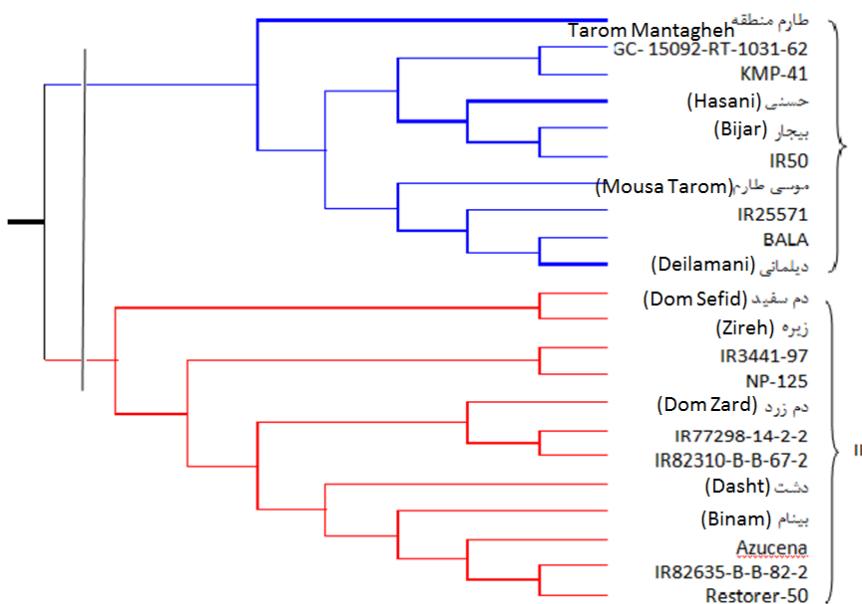
بر اساس نتایج این تحقیق، رقم محلی دیلمانی به عنوان یک رقم متتحمل به خشکی می‌تواند در برنامه‌های بهزیادی در نظر گرفته شود. نشانگرهای RM160، RM24671 و RM24713 نیز پس از انجام آزمون‌های بیشتر و تایید نتایج می‌توانند به عنوان نشانگری آگاهی بخش برای انتخاب و غربال جمعیت‌ها برای تحمل به خشکی پیشنهاد شوند. به نظر می‌رسد این ناحیه ژئومی در برنج می‌تواند نقش قابل توجهی در تحمل به تنش ایفا

جدول ۷- شانزده هاپلوتاپ برنج شناسایی شده با نشانگرهای SSR مورد مطالعه در مقایسه با ژنتیک Bala
Table 7. Sixteen rice haplotypes identified by the studied SSR markers compared with Bala

Marker	Bala	هاپلوتاپ Haplotype														
		1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15
RM24651																
RM215																
RM24671																
RM205																
RM245																
RM24653																
RM24669																
RM553																
RM278																
RM24713																
RM328																
RM24627																
RM24626																
RM288																
RM201																
RM107																
RM160																

* هاپلوتاپ‌ها عبارت‌اند از: ۱- بینام، ۲- حسنی، بیجار و IR50، ۳- IR77298-14-2-2، ۴- IR82310-B-B-67-2، ۵- IR3441-97، ۶- IR82635-B-B-82-2، ۷- RESTORER-50 و IR25571، ۸- دمزرد، ۹- Domzard، ۱۰- KMP-41، ۱۱- IRGC-15092-RT-1031-62، ۱۲- NP-125، ۱۳- Mousa Tarom، ۱۴- Tarom Mantagheh، ۱۵- Zireh و ۱۶- Dasht.

* The haplotypes are including: 1. Binam, 2. Hasani, Bijar and IR50, 3. IR77298-14-2-2, 4. IR82310-B-B-67-2, 5. IR3441-97, 6. IR82635-B-B-82-2, 7. Domzard, 8. Deilamani and IR25571, 9. IRGC-15092-RT-1031-62, 10. KMP-41, 11. Domsefid, 12. NP-125, 13. Mousa Tarom, 14. Tarom Mantagheh, 15. Zireh and 16. Dasht.



شکل ۱- خوشبندی ژنتیپهای مورد بررسی با استفاده از نشانگرهای ریزماهواره متصل به QTL کنترل کننده تحمل به خشکی روی کروموزوم ۹ بر اساس ضریب جاکارد و روش گروه‌بندی UPGMA

Figure 1- Clustering of the studied genotypes using microsatellite markers linked to the QTL controlling drought tolerance on chromosome 9 based on Jaccard's coefficient and UPGMA method

References

- Aerts, R. and Chapin, F. S. 1999. The mineral nutrition of wild plants revisited: A re-evaluation of processes and patterns. *Advances in Ecological Research* 62: 26-34.
- Babu, R. Ch. 2010. Breeding for drought resistance in rice: An integrated view from physiology to genomics. *Electronic Journal of Plant Breeding* 1 (4): 1133-1141.
- Bai, G., Peiguo, G. and Kolb, F. L. 2003. Genetic relationships among head blight-resistant cultivars of wheat assessed on the basis of molecular markers. *Crop Science* 43:498-507.
- Blum, A. 1996. Crop responses to drought and the interpretation of adaptation. *Plant Growth Regulation* 20: 135-148.
- Blum, A. 2011. Drought tolerance- Is it really a complex trait? *Functional Plant Biology* 38 (10): 753-757.
- Clark, L. J., Price, A. H., Steele, K. A. and Whalley, W. R. 2008. Evidence from near-isogenic lines that root penetration increases whit root diameter and bending stiffness in rice. *Plant Biology* 35: 1163-1171.
- Creste, S., Tulmann Neto, A. and Figueria, A. 2001. Detection of single sequence repeat polymorphism in denaturing polyacrylamide sequencing gels by silver staining. *Plant Molecular Biology Reporter* 19: 2999-3006.
- De Datta, S. K., Malabuyoc, J. A. and Aragon, E. L. 1988. A field screening technique for evaluating rice germplasm for drought tolerance during vegetative stage. *Field Crops Research* 19: 123-124.
- FAO. 2012. Projection of rice production, consumption and trade to the year. <http://www.fao.org>.
- Gebhardt, C., Ballvora, A., Walkemeier, B., Oberhagemann, P. and Schuler, K. 2004. Assessing genetic potential in germplasm collections of crop plants by marker-trait association: A case study for potatoes with quantitative variation of resistance to late blight and maturity type. *Molecular Breeding* 13: 93-102.
- Lin, M. H., Lin, C. W., Chen, J. C., Lin, Y. C., Cheng, S. Y., Liu, T. H., Jan, F. J., Wu, S. T., Thseng, F. S. and Ku, H. M. 2007. Tagging rice drought-related QTL with SSR DNA Markers. *Crop, Environment and Bioinformatics* 4: 65-76.

- Liu, K. and Muse, S. V.** 2005. Power marker. An integrated analysis environment for genetic marker analysis. *Bioinformatics* 21: 2128-2129.
- Liu, G., Mei, H., Liu, H., Yu, X., Zou, G. and Luo, L.** 2010. Sensitivities of rice grain yield and other panicle characters to late-stage drought stress revealed by phenotypic correlation and QTL analysis. *Molecular Breeding* 25: 603-613.
- Loresto, G. C. and Chang, T. T.** 1981. Decimal scoring system for drought reactions and recovery ability in rice screening nurseries. *International Rice Research Notes* 6 (2): 9-10.
- McCartney, C. A., Sommers, D. J., Fedak, G. and Cao, W.** 2004. Haplotype diversity at Fusarium head blight resistance QTLs in wheat. *Theoretical and Applied Genetics* 109: 261-271.
- McCouch, S. R., Teytelman, L., Xu, Y. B., Lobos, K. B., Clare, K., Walton, M., Fu, B., Maghirang, R., Li, Z. K., Xing, Y. Z., Zhang, Q. F., Kono, I., Yano, M., Fjellstrom, R., DeClerck, G., Schneider, D., Cartinhour, S., Ware, D. and Stein, L.** 2002. Development and mapping of 2240 new SSR markers for rice (*Oryza sativa* L.). *DNA Research* 9: 199-207.
- McMillan, K., Emrich, K., Piepho, H., Mullins, C. E. and Price, A. H.** 2006. Assessing the importance of genotype×environment interaction for root traits in rice using a mapping population. II. Conventional QTL analysis. *Theoretical and Applied Genetics* 113: 953-964.
- Naghavi, M. R., Mardi, M., Ramshini, H. A. and Fazelinasab, B.** 2004. Comparative analyses of the genetic diversity among bread wheat genotypes based on RAPD and SSR markers. *Iranian Journal of Biotechnology* 2: 195-202. (In Persian).
- Norton, G. J., Aitkenhead, M. J., Khowaja, F. S., Whalley, W. R. and Price, A. H.** 2008. A bioinformatic and transcriptomic approach to identifying positional candidate genes without fine mapping: An example using rice root-growth QTLs. *Genomics* 92: 344-352.
- Ojaghi, J. and Akhundova, E.** 2010. Genetic diversity in doubled haploid wheat according to the acid-PAGE method, morphological traits and baking quality. *Turkish Journal of Biology* 34: 343- 353.
- Prabakaran, A., Paramasivam, K., Rajesh, T. and Rajarajan, D.** 2010. Molecular characterization of rice land races using SSR marker. *Electronic Journal of Plant Breeding* 1 (4): 512-516.
- Price, A. H., Steele, K. A., Moore, B. J., Barraclough, P. B. and Clark, L. J.** 2000. A combined RFLP and AFLP linkage map of upland rice (*Oryza sativa* L.) used to identify QTLs for root penetration ability. *Theoretical and Applied Genetics* 100: 49-56.
- Roder, M. S., Korzun, V., Wendehake, K., Plaschke, J., Tixier, M. H., Leroy, P. and Ganal, M. W.** 1998. A microsatellite map of wheat. *Genetics* 149: 2007-2023.
- SAS.** 2002. The SAS system for windows. Release 9.0. SAS Institute. Cary, NC, USA.
- Singh, R. K., Singh, C. V., Sinha, P. K., Singh, V. P., Maiti, D. and Prasad, K.** 2000. Effect of soil texture, moisture regimes and cultivars on root and shoot development in upland rice (*Oryza sativa* L.). *Agriculture Science* 70: 730-735.
- SPSS.** 2007. The SPSS system for windows. Release 16.0. SPSS Inc., IBM Company Headquarters, USA.
- Temnykh, S., Park, D. W., Ayres, N., Cartinhour, S., Hauck, N., Liporich, L., Cho, Y. G., Ishii, T. and McCouch, S. R.** 2000. Mapping and genome organization of microsatellite sequences in rice (*Oryza sativa* L.). *Theoretical and Applied Genetics* 100: 697-712.
- Veeresh, R. P. G., Henry, A., Yamauchi, A., Shashidhar, H. E. and Serraj, R.** 2011. Root biology and genetic improvement for drought avoidance in rice. *Field Crops Research* 122 (1): 1-13.
- Wang, H., Inukai, Y. and Yamauchi, A.** 2006. Root development and nutrient uptake. *Plant Science* 25: 279-301.
- Yoshida, S., Forno, D. A., Cock, J. H. and Gomez, K. A.** 1976. Laboratory Manual for Physiological Studies of Rice. IRRI, Losbanos, Philippines.
- Yu, J. B. and Ban, T.** 2006. Marker-assisted characterization of Asian wheat lines for resistance to fusarium head blight. *Theoretical and Applied Genetics* 113: 308-320.
- Yue, B., Xue, W., Xing, Y., Jin, D., Xiong, L. and Zhang, Q.** 2004. QTL mapping of drought resistance at late growing stage in rice. Resilient Crops for Water Limited Environments. Proceeding of a Workshop. May 24-28, Cuernavaca, Mexico. pp: 254-256.

Evaluation of haplotype and allelic diversity of SSR markers linked to major effect QTL on chromosome 9 controlling drought tolerance in rice

Roghaye Tavala¹, Ali Aalami², Hossein Sabouri^{3*} and Atefeh Sabouri²

1 and 2. M. Sc. Student and Assist. Prof., respectively, Dept. of Agronomy and Plant Breeding,
Faculty of Agricultural Sciences, University of Guilan, Iran, 3. Assoc. Prof., Dept. of Plant
Production, College of Agriculture and Natural Resources, Gonbad Kavous University, Iran

(Received: January 18, 2014- Accepted: October 27, 2014)

Abstract

To study the haplotype and allelic diversity and to identify the informative markers of root characteristics of some rice genotypes under drought stress, 17 microsatellite markers linked to the major QTL located on the rice chromosome 9 controlling root morphologic characteristics under drought stress were used. Based on the genetic data, the studied rice genotypes were assigned into two groups. The genotypes of first group including Bala were more tolerant and the genotypes of other group had lower root characteristics and were more drought sensitive. Results of the molecular analysis showed that RM215 and RM24671 markers at this chromosomal region had the most allelic variation. The association analysis between markers and traits under stress condition were revealed that the SSR markers RM530-A with root thickness ($B=0.431$), RM24627-A with root weight ($B=0.573$), RM24669-C with root number ($B=0.620$), RM6535-C with stem weight ($B=-0.503$), RM684-A with stem length ($B=0.832$), RM160-A with root length ($B=0.373$), RM684-A with genetic code ($B=-0.811$) and RM24627-A with biomass ($B=1.073$) had the highest standardized regression coefficient and can be used in the breeding programs as informative markers, if the results are confirmed by further experiments. Results of the haplotype analysis divided twenty two genotypes into 16 different haplotypes and the haplotype 8 consisting of Deilamani and IR25571 had the maximum similarity to Bala. It seems that this similar genotypes to Bala be included the QTLs controlling drought tolerance at this genome region. These genotypes can be used for drought tolerance breeding programs after validation of the results in subsequent experiments.

Keywords: Association analysis, Drought stress, Haplotype, Informative marker

*Corresponding author: sabouriho@yahoo.com