



تجزیه همبستگی برخی صفات زراعی با نشان گرهای ریزماهواره برای انتخاب کلون های پرقدن نیشکر در استان خوزستان

سارا عصاره زادگان دzfولی^۱, خلیل عالمی سعید^۲, رضا مامقانی^۳ و زهرا خدارحمیور^۴

۱- کارشناس ارشد، گروه کشاورزی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد قم و تحقیقات خوزستان، (نویسنده مسؤول): sara.assarh@yahoo.com

۲- استادیار، دانشگاه کشاورزی و منابع طبیعی رامین

۳- استاد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات خوزستان

۴- دانشیار، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شوشتر، شوشتر، ایران

تاریخ دریافت: ۹۷/۱۱/۲۹ تاریخ پذیرش: ۹۷/۸/۴

چکیده

روش تجزیه همبستگی، امکان شناسایی اولیه و سریع ژن های کنترلکننده صفات کمی را ممکن می سازد. در این تحقیق ارتباط بین ۱۴ صفت زراعی و ۹۶ باند حاصل از ۲۰ جفت آغازگر ریزماهواره روی ۲۶ کلون و ۴ رقم تجاری از راه همبستگی کانونیکال مطالعه شد. میانگین تعداد آلل ها ۵/۱۵ آلل برای هر مکان ریزماهواره بود. میزان محتوای اطلاعات (PIC) آغازگرها بین ۰/۱۹ تا ۰/۷۱ متغیر بود. نشان گرهای UGSM^۲ و AFO^۳ با بیشترین محتوای اطلاعات چندشکلی آغازگرها، بیشترین شاخص چندشکلی را نشان دادند و توансند بهتر از بقیه نشانگرها فاصله ژنتیکی ارقام را مشخص کنند، در حالی که نشانگرهای UGSM^۲ و SGM^۴ با کمترین مقدار شاخص چندشکلی، توانایی جداسازی ژنتوتیپ ها را ندادند. نتایج تجزیه همبستگی کانونیکال نشان داد که بین تعداد زیادی از مکان های ژنی و حداقل یکی از صفات زراعی به جز درصد شربت و درصد خلوص شربت ارتباط معنی داری وجود دارد. بنابراین احتمالاً می توان از این مکان های ژنی برای انتخاب بهینه صفات مورفولوژیک در نیشکر استفاده کرد. بیشترین همبستگی درصد قند استحصال توسط نشانگر SMC^۵ به ترتیب ۲۵ و ۲۶ درصد و برای صفت درصد قند قابل استحصال درصد نشانگر AFO^۳ (۱۲ درصد) به دست آمد. همچنین برخی از نشانگرها با بیش از یک صفت ارتباط نشان می دهند که بیان گر این است که این صفات پیوستگی بسیار نزدیکی با همدیگر داشته و یا احتمالاً تحت تاثیر ژن های چندانه قرار دارند. در مطالعات آینده، از باند نشانگرهای شناسایی شده که همبستگی (۲) بالایی با صفات زراعی دارند، می توان برای انتخاب والدین تلاقی ها و اصلاح ارقام پرقدن استفاده کرد.

واژه های کلیدی: نیشکر، قند، ریزماهواره، صفات زراعی، همبستگی کانونیکال

یک دیگر بوده و نمی توانند به تنها ای ابزار سودمندی در روش های مختلف اصلاحی محسوب شوند (۱۹). بررسی رابطه بین نشانگرها مولکولی و صفات زراعی دارای کاربردهای متعددی از جمله امکان بررسی پتانسیل ژنتیکی ژنتوتیپ های خاص پیش از ارزیابی فتوتیپی، شناسایی آلل های صفت مطلوب در مجموعه های ژرم پلاسم، تسهیل مکان یابی QTL ها و تأیید ژن های کاندیدای مسئول صفات کمی است (۱۲). توأم‌مندترین این نشانگرها، نشانگرها ریزماهواره هستند که در DNA هسته ای تمام یوکاریوت ها یافت شده (۱۰) و بد دلیل تنواع زیاد، توزیع ژنومی گسترده، و راثت هم بارزی، تکرار پذیری، طبیعت چندآلی و مکان خاص کروموزومی برای نقشه برداری از ژن های مفید و انتخاب به کمک نشانگر مناسب بوده و اهمیت قابل ملاحظه ای در اصلاح نژاد مولکولی به دست آورده اند (۲۳). هو آر او و همکاران (۱۴) با استفاده از ۱۰۰۰ نشانگر AFLP مطالعه ای را در خصوص شناسایی صفات کمی (QTL) مؤثر بر عملکرد انجام دادند که اوین مطالعه گسترده برای نقشه بیانی QTL های مرتبط با صفات زراعی در نیشکر بود. مینگ و همکاران (۲۱) با استفاده از نشانگر RFLP هایی را برای صفت درصد قند گزارش نمودند که میزان اندکی از تنواع فتوتیپی مشاهده شده را توجیه کردند. همچنین آتكین و همکاران (۱)، با بیش

مقدمه

نیشکر (Saccharum sp.) مهم ترین گیاه قندی است، که تقریباً ۵۰ درصد از شکر جهان را تأمین می کند (۲۸). ایران با مصرف سرانه ۲۹/۵ کیلوگرم شکر، جزء ۱۰ کشور بزرگ وارد کننده شکر در جهان می باشد. برنامه ریزی صحیح در بخش های مختلف تحقیقاتی این گیاه موجب می شود از خروج سالیانه میلیون ها دلار ارز جلوگیری شود (۵). اصلاح درصد قند در نیشکر از دیدگاه تجارتی بسیار مهم است، زیرا باعث افزایش درآمد حاصل از افزایش قند بدن برداشت بیشتر می شود. ولی علی رغم وراثت پذیری بالای درصد قند، در بیش از ۴۰ سال گذشته پیشرفت های محدودی در بهبود مقدار مقدار قند در برنامه های اصلاح نژاد نیشکر به دست آمده است (۱۶)، اما با توجه به اندازه ۷۶۰ Mbp تا ۹۲۶ Mbp (۹) و پیچیدگی ژنوم نیشکر پیشرفت کمی به دست آمده است (۲۷). امروزه طیف وسیع ابزارهای ژنومی در دسترس هستند و فرصت های جدیدی برای تغییر درک ما از معماری ژنتیکی نیشکر و بررسی سیستم عملکردی آن فراهم کردند (۱۵). در میان این تکنیک ها مارکرهای مولکولی مبتنی بر DNA مانند AFLP، RAPD، RFLP، SSR و SNP در اصلاح محصولات زراعی اهمیت زیادی دارند (۳)، با این حال نشان گرهای مولکولی و صفات مورفولوژیک تکمیل کننده

مواد و روش‌ها

آزمایشی در سه سال زراعی ۱۳۸۷-۱۳۸۹ و در سه منطقه کشت و صنعت نیشکرکاری شامل کشت و صنعت‌های میان‌آب و امام خمینی (ره) در شمال و صنعت امیرکبیر در جنوب اهواز روی ۲۶ کلون برتر به همراه ۴ رقم تجاری NCo310، CP48-103، CP69-1062، CP57-614 ارقام شاهد محسوب می‌شوند، در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه تکرار انجام شد. خصوصیات کمی و کیفی شامل: ارتفاع ساقه، تعداد میانگر، طول میانگر وسط، قطر میانگر وسط، وزن ۱۰ ساقه، تعداد ساقه در ۵ متر طول، وزن شربت، درصد شربت، درصد خلوص شربت، درصد پل، درصد بریکس، درصد قند قابل استحصال، عملکرد شکر در هکتار و عملکرد نی در هکتار اندازه‌گیری شدند.

کنار آن از مجموعه‌ای از نشانگرهای ریزماهواره مرتبط با درصد قند و صفات وابسته به آن در نیشکر که از سوی کاربری و همکاران (۷)، لینگل و داپر (۱۸)، سینگ و همکاران (۲۷)، وندادا و همکاران (۲۹) و گاوینداراج (۱۳) معرفی شده بودند برای تکثیر آل‌های مختلف استفاده شد (جدول ۱).

از ۱۰۰۰ نشانگر AFLP و SSR یک نقشهٔ ژنتیکی گستردگی به دست آوردن که در مجموع ۳۷ عدد QTL برای درصد قند (Brix و Pol) (Brix) شناسایی شدند. سینگ و همکاران (۲۸) با استفاده از ۷۲۰ مارکر ریزماهواره (SSR)، واریته‌های تولیدکننده ساکارز بالا و واریته‌های تولیدکننده ساکارز کم را مورد ارزیابی قرار دادند. که عدد از مارکرها تنها در والدین با قند بالا مشاهده شدند. آن‌ها نتیجهٔ گرفتند این مارکرها، می‌توانند در ارزیابی ژرمپلاسم و انواع آزمون‌های شناسایی و شجره‌ای نیشکر در پژوهش‌های آتی مفید واقع شوند. جوردن و همکاران (۲۵) با استفاده از هر رفی و همکاران (۲۵) و آتکین و همکاران (۳) با اثرات مثبت و دو نشانگر AFLP و SSR تعدادی QTL با اثرات مثبت و منفی برای صفات مرتبط با عملکرد در نیشکر، شناسایی نمودند. با این حال تاکنون بررسی ارتباط بین نشانگرهای ملکولی و درصد قند در شرایطی مانند خوزستان صورت نگرفته است. به همین منظور این تحقیق با هدف ارزیابی و بررسی ارتباط ریزماهواره‌های ایجاد شده جدید با صفات زراعی-اقتصادی مرتبط با قند در ژنوم کلون‌های امیدبخش نیشکر اصلاح شده در استان خوزستان می‌باشد.

جدول ۱- مشخصات مارکرهای مورد استفاده در این آزمایش

Table 1. Details of markers used in this experimen

نام مارکر	نمای اتصال	نمای اتصال	نمای اتصال	نمای اتصال	نمای اتصال
A	F* TCGGACGAATCTGTGAG	R* GCATACAAAGACAATAATAAAAGA	۵۲		
AI	F* CAAGTCTACGGCTCAAGAC	R* CAGATGTCGTGACCATAGT	۵۲		
SMC226CG	F* GAGCCTAGAACCTGGCAT	R* ACCCTCTATTCCGAGTTGGT	۵۲		
SHY293573	F* CGTCTGTGGATTGGATTGG	R* TGGATTGCTCAGGTGTTCA	۵۸		
UGSM 2	F* CCCATTCCCAAATCTTATT	R* ACGACGCCGCCACTCAC	۵۵		
UGSM 28	F* GTCCAGGCATAACATTATT	R* TTGCGCTCGTCTCTATT	۵۵		
UGSM 29	F* ACCAGTCCCTACGCC	R* CATCCCATCCCTGTGTC	۵۵		
UGSM 31	F* CTCTCGCTTGTTGTGTC	R* TAGTGAAGGGTTCTGTTG	۵۵		
UGSM 38	F* CCGAGTGTGATGTGATGT	R* GGGACAACATAATGTAACGT	۵۵		
UGSM 62	F* AGAACATGGACACCTGAAC	R* GAGAGAACCAACCGAAC	۵۲		
UGSM 96	F* TACTTGACCCCTCTCTCC	R* GCGATGGACACCTTGAC	۵۵		
SGM 6	F* TACGGCAAGACAAATCAAG	R* TAGTATGTTCGTTCAAGCA	۴۵		
SGM 10	F* AAGACCTCAACCCAGACAC	R* ATACAAACGAAATGCTACAGG	۴۸		
SCM 16	F* GTGCGAGAGGAACGTGT	R* AGCCCTGCTAACAGGA	۵۰		
UGSM 482	F* GTGAATCTGCAGGCTGTGAA	R* GCACTAGTCACTACACACGC	۵۲		
UGSM 688	F* TATCTGATCGGTAGCAAATAGC	R* GTGGTTAAGAAGAGACTAAGTTCG	۵۵		
UGSM 354	F* ACTGACACACACCACAC	R* TGGAAAGTGAATGAAGCGA	۵۵		
AFO62734	F* CGTGTCTCTCTCAACAAACG	R* GCGACCGGATTATGATGATT	۵۸		
SHY 293497	F* GCTAAGTTGCCGGATGAGAA	R* GTGATGGCGTAACATGAC	۴۹		
SHY 293501	F* GTTCTCGACATGGCCTACT	R* CTGCACTTTCGGTCTTTTT	۵۴		

تکثیر شده با استفاده از الکتروفورز ژل پلی‌اکریلامید و اسروشته‌ساز ۸ درصد تفکیک و به روش نیترات نقره بر اساس دستور کار سانگوئیتی و همکاران (۲۶) با اندکی تغییر رنگ‌آمیزی انجام شد.

داده‌های مولکولی بر اساس وجود و فقدان وجود باند به ترتیب به صورت یک و صفر برای هر جفت آغازگر اختصاصی کدگذاری گردید. میزان اطلاعات چندشکل آغازگر با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید (۲۰):

$$PIC = 1 - \sum_{i=1}^n p_i^2 - \sum_{i=1}^n \sum_{j=i+1}^n 2p_i^2 p_j^2 \quad [1]$$

که n تعداد آل‌ها و Pi فراوانی آل نام می‌باشد.

DNA استخراج و تکثیر

استخراج DNA از برگ‌های جوان گیاه، به روش دلایپوتا و همکاران (۸) با اندکی تغییر انجام شد. برنامه PCR با استفاده از دستگاه ترموسایکلر باپورد در حجم ۲۵ میکرولیتر شامل ۲/۵ میکرولیتر DNA ژنومی، ۲/۵ میکرولیتر بافر ۰/۵، ۰/۵ میکرولیتر ۱۰X dNTP، ۰/۷۵ mM میکرولیتر کلرید منیزیم ۱/۲۵، ۵۰ mM میکرولیتر ۱/۲۵ میکرولیتر آنزیم رفت و برگشت (با غلظت ۱۰ μM)، ۰/۱۲۵ میکرولیتر Taq پلی‌مراز و در نهایت ۱۶/۱۲۵ میکرولیتر آب دیوار تقطیر انجام شد. به منظور کاهش محصول کاذب چرخه حرارتی بر اساس پروتکل Touch Down تنظیم گردید. محصولات

تجزیه همبستگی کانونیکال نشان داد (جدول ۴) به جز صفات درصد شربت و درصد خلوص شبیت بین نشانگرهای مورد بررسی و صفات مورد بررسی همبستگی‌های بسیار معنی‌داری وجود دارد. این میان بیشتر نشانگرهای به ترتیب با قطر میانگر، تعداد میانگر، درصد برقیکس، وزن شبیت، عملکرد نی در هکتار، ارتفاع ساقه و درصد پل ارتباط داشته‌اند.

متوسط همبستگی مارکرها با صفات زراعی - اقتصادی ۰/۱۲۶ بوده است. بیشترین و کمترین ضریب تبیین (۲) کل نشانگرهای به ترتیب مربوط به صفت قطر میانگر (۰/۳۸۷) و تعداد ساقه در ۵ متر طول (۰/۰۷۰) بود که می‌تواند بیانگر این باشد که صفات قطر میانگر بیشتر تحت تاثیر ژنتیک و تعداد ساقه بیشتر تحت تاثیر محیط بودند. از بین صفاتی که با نواحی SSR همبستگی نشان دادند.

آن‌هایی که در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بودند (جدول ۵)، میزان صفت در تمامی ژنتیپ‌ها مورد ارزیابی قرار گرفت. از ۱۴ نشانگر مرتبط با صفت برقیکس، ۵ نشانگر دارای همبستگی مثبت و ۹ نشانگر منفی بودند، که آلل ۴ از آغازگر SHY۲۹۳۵۷۳ و آلل ۲ از آغازگر UGSM۳۸ بیشترین همبستگی (۲) مثبت و منفی (۱۴ و ۲۴ درصد) برای آن نشان دادند. هم چنین از ۵ نشانگر مرتبط با درصد قند قبل استحصلاء، ۱ نشانگر دارای همبستگی مثبت و ۴ نشانگر منفی بودند، که آلل‌های ۴ و ۲ از جفت آغازگر مکان ژئی AFO۶۲۷۳ بیشترین ۲ مثبت و منفی (۱۲ و ۱۸ درصد) برای این صفت نشان دادند. از ۱۳ نشانگر مرتبط با ارتفاع ساقه، به ترتیب ۶ و ۷ نشانگر دارای همبستگی مثبت و منفی بودند، که نشانگرهایی (آل ۱ و ۲) از جفت آغازگرها مکان ژئی UGSM۳۵۴ بیشترین ۲ مثبت و منفی (۱۴ درصد) و AI UGSM۶۸۸ و AFO۶۲۷۳۴ مثبت (۱۴ درصد) و نشانگری (آل ۴) از جفت آغازگر مکان ژئی SHY۲۹۳۵۷۳ و بیشترین ۲ مثبت (۱۲ درصد) برای این صفت نشان دادند. از ۱۰ نشانگر مرتبط با درصد پل، به ترتیب ۴ و ۶ نشانگر دارای همبستگی مثبت و منفی بودند، که نشانگرهایی (آل‌های ۴ و ۲) از جفت آغازگرها مکان ژئی SHY۲۹۳۵۷۳ و AFO۶۲۷۳۴، به ترتیب بیشترین ۲ مثبت (۱۲ درصد) و منفی (۲۰ درصد) را برای این صفت نشان دادند. از ۸ نشانگر مرتبط با عملکرد شکر، ۴ نشانگر اثر مثبت و ۴ نشانگر اثر منفی و از ۱۰ نشانگر مرتبط با عملکرد نی نیز ۵ نشانگر اثر مثبت و ۵ نشانگر دارای اثر منفی بودند.

برای شناسایی نواحی ژئومی دخیل در کنترل صفات زراعی اندازه گیری شده در کلون‌های مورد بررسی از روش همبستگی کانونیکال استفاده شد (۲۲). برای تجزیه واریانس و همبستگی کانونیکال بین صفات زراعی و مولکولی از نرم‌افزار SAS ۹.۲ استفاده شد.

نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس صفات زراعی (جدول ۲) نشان داد اختلاف بین ارقام برای همه چهارده صفت مورد بررسی در سطح احتمال ۱٪ معنی‌دار می‌باشد. نشانگرهای مورد بررسی، با میانگین ۵/۱۵ آلل برای هر آغازگر در مجموع ۹۶ آلل چندشکل نشان دادند (جدول ۳). بیشترین تعداد آلل مربوط به مکان‌های ژئی UGSM۶۲، SHY۲۹۳۴۹۷، SHY۲۹۳۵۰۱، SHY۲۹۳۵۷۳ (۷ آلل) و کمترین تعداد آلل مربوط به جایگاه ژئی UGSM۶۸۸ (۲ آلل) بود.

سینگ و همکاران (۲۸) تعداد آلل‌های بیشتری با بعضی نشانگرهای مشابه در این تحقیق گزارش داده‌اند. کمتر بودن تعداد آلل‌ها و درصد چندشکلی در تحقیق حاضر به علت تعداد کم کلون‌های مورد مطالعه می‌باشد. زیرا کاردیرو و همکاران (۷) نیز با استفاده از ۹۱ نشانگر میکروستلاتیت تعداد ۳-۱۲ آلل را در بین ۵ ژنتیپ و سینگ و همکاران (۲۸) نیز با استفاده از ۱۶۸ نشانگر ریزماهواره تعداد ۲-۱۱ آلل را در بین ۲۰ ژنتیپ، گزارش دادند. بیشترین میزان محتوای اطلاعات چندشکلی (PIC) آغازگرها مربوط به آغازگر AFO۶۲۷۳۴ (۰/۰/۱۹) و کمترین آن مربوط به UGSM۳۱ (۰/۰/۱۰) با متوسط ۰/۰۴۶ برآورد گردید (جدول ۳)، که نشان دهنده وجود تنوع ژنتیکی متوسط در بین ژنتیپ‌ها است. کاردیرو و همکاران (۷)، میانگین درصد PIC با استفاده از نشانگرهای ریزماهواره را ۷۲٪ و سینگ و همکاران (۲۸)، با استفاده از ۱۶۸ نشانگر ریزماهواره میزان آن را میانگین ۵۵٪ درصد گزارش دادند. نشانگرهای UGSM۶۸۸ و AFO۶۲۷۳۴ با بیشترین محتوای اطلاعات چندشکلی آغازگرها، بهتر از همه نشانگرهای مورد استفاده، توانستند فاصله ژنتیکی ارقام را مشخص کنند، در حالی که نشانگرهای UGSM۳۱ و SGM۶ UGSM۳۱ با کمترین مقدار شاخص چندشکلی، توانایی جداسازی ژنتیپ‌ها را نداشته‌اند. ارتباط خاصی بین افزایش تعداد آلل و مقدار محتوای اطلاعات چندشکلی آغازگرها نیز وجود ندارد.

جدول ۲- تجزیه واریانس مرکب با آزمایش مزدوجه‌ای بین ژنتیپ‌ها

Table 2. Combined analysis of variance with a field test between the genotypes

میانگین مربیات											منابع تغییرات
	وزن شبیت	وزن ساقه	وزن ۰۱ ساقه	تعداد ساقه در ۵ متر	قطر میانگر	طول میانگر	تعداد میانگر	ارتفاع	درجه آزادی		
۸۷/۵۶**	۲۲۴/۹۷**	۷۴۴۳۹/۷۳**	۳۳۶/۱۲**	۱۴۰/۹۱۸**	۱۵۴۱/۳۷**	۳۴۸۱۳/۸۷**	۲	مکان			
۲۲/۲۱**	۱۶۴/۳۹**	۶۰۱۶۳/۷۹**	۱۹۷/۵۴**	۴۶۵/۴۴**	۹۰/۲۷**	۷۸۳۵۲/۶۲**	۴	سال «بلوک			
۴/۳۴**	۸۴۲/۲۴**	۲۸۲۶/۱۵**	۷۱/۸**	۵۳/۲۱**	۴۴/۸۹**	۸۷۲۰/۴۵**	۲۹	ژنتیپ			
-۰/۵۹ns	۲/۹۷ns	۸۳۳/۴۳ns	۳۲۳**	۷/۱۵**	۷/۳**	۱۴۸۰/۶۵**	۵۸	ژنتیپ «مکان			
۳/۰۵**	۱۳/۵۸**	۴۳۶۶/۳۰**	۸/۲۳**	۱۰/۷**	۲۸/۲۱**	۳۲۶۳/۱۶**	۱۸	بلوک (سال «مکان)			
۶۷/۵۵**	۱۷۵/۲۲**	۶۰۷۱/۱۵**	۱۱۹/۲۰**	۱۱۴۰/۶۵**	۱۰۰۴/۷۶**	۲۷۷۰۳۹/۵۲**	۲	سال			
-۰/۴۹ns	۲/۱۲ns	۴۳۸/۷۱ns	۲/۹۴ns	۲/۹۲ns	۴/۱۱ns	۸۴۱/۶*	۵۸	ژنتیپ «سال			
-۰/۵۷ns	۲/۴۵ns	۷۰۲/۴۸ns	۲/۶۱ns	۵/۱۲*	۳/۹۸ns	۸۶۱/۰۶**	۱۱۶	ژنتیپ «سال «مکان			
-۰/۵۱	۲/۲۳	۶۵۲/۳۷	۲/۵۳	۳/۸۲	۳/۹۱	۶۱۶/۶	۵۰۴	خطا			
۲۹/۱۰	۲۲/۸۱	۲۱/۸۲	۶/۹۸	۱۶/۰۵	۱۲/۶۴	۱۳/۴۳		ضریب تغییرات (CV)			

* و **: به ترتیب در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

Continued Table 2

میانگین مربعت										منابع تغییرات
عملکرد شکر	عملکرد نی	درصد قند	درصد پل	درصد بریکس	درصد خلوص شربت	درصد شربت	درصد شربت	درجہ آزادی		
۲۹۵/۳۴**	۱۰۰.۶۳۷/۲۰**	۴۶۵/۲۸**	۷۶۳/۵.**	۳۹۱/۰.۷**	۳۵۸/۸/۱۲**	۸۶۴/۸/۱۲**	۲	مکان		
۷۲۵/۲۸**	۴۸.۰۶/۸۶**	۲۳/۳۳**	۳۷/۲۲**	۲۵/۹۸**	۳۷۵/۱۴**	۱۷۷۲/۴۴**	۴	سال × بلوک		
۳۴/۸۲**	۴۰.۱۴/۸۱**	۱۰/۴۲**	۲۰/۸**	۱۷/۴**	۵۴/۷۳**	۹۱/۲۳**	۴۹	زنوتبیپ		
۱/۱۴**	۱۱۲۸/۸۸**	۲/۷۸**	۴/۷۶**	۳/۳۳**	۳۰/۱/۱**	۴۰/۰.**	۵۸	زنوتبیپ × مکان		
۵۶/۴۵**	۶۱۴۷/۰.۳**	۳/۹۳**	۵/۵۸**	۳/۵۶**	۷۹/۲۶**	۱۴۳/۸۳**	۱۸	بلوک (سال × مکان)		
۲۳۴/۹۸**	۸۰.۹۳۱/۶۱**	۲۹.۰/۷۶**	۵۲۵/۲۶**	۳۴۵/۴۵**	۱۷۲۲/۱۶**	۳۹۶۱/۸۵**	۲	سال		
۵/۰.۴**	۴۳۹/۴۶**	۱/۲۹**	۲/۲۳**	۱/۶.**	۱۷/۷۱**	۲۸/۰.۹**	۵۸	زنوتبیپ × سال		
۹/۸۲**	۹.۹/۴۲**	۱/۴۰**	۲/۲۸**	۱/۵۷**	۲۲/۲۳**	۷۵/۲۱**	۱۱۶	زنوتبیپ × سال × مکان		
۷/۷۲	۷۸۹/۲۰	۱/۲۴	۱/۹۳	۱/۲۴	۱۷/۷۷	۲۶/۳۶	۵۰.۴	خطا		
۳۰/۷۱	۳۴/۱۲	۱۱/۹۳	۸/۹۱	۶/۰۰	۵/۰۴	۱۳/۳۸		ضریب تغییرات (CV)		

* و **: به ترتیب در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

جدول ۳- مشخصات مارکرهای مورد استفاده در این آزمایش

Table 3. Details markers used in this experiment

نام مارکر	PIC	تعداد آل	نام مارکر	PIC	تعداد آل
A	.۰/۴۷	۶	UGSM 96	.۰/۴۸	۶
AI	.۰/۱۵	۶	SGM 6	.۰/۱۰	۵
SMC226CG	.۰/۵۹	۶	SGM 10	.۰/۶۰	۵
SHY293573	.۰/۵۹	۷	SCM 16	.۰/۴۲	۳
UGSM 2	.۰/۶۶	۴	UGSM 482	.۰/۴۶	۴
UGSM 28	.۰/۳۰	۵	UGSM 688	.۰/۱۷	۲
UGSM 29	.۰/۳۵	۵	UGSM 354	.۰/۶۳	۴
UGSM 31	.۰/۱۹	۴	AFO62734	.۰/۷۱	۶
UGSM 38	.۰/۲۷	۴	SHY 293497	.۰/۳۵	۷
UGSM 62	.۰/۵۹	۷	SHY 293501	.۰/۳۹	۷
میانگین PIC	.۰/۴۶		میانگین آلها	.۰/۱۵	

جدول ۴- تأثیر کلیه مارکرهای مولکولی بر هر کدام از صفات زراعی

Table 4.The effect of all molecular markers on each of the agronomic traits

تعداد نشانگر (N)	R ² (T)	صفات مورفولوژیک	تعداد نشانگر (N)	R ² (T)	صفات مورفولوژیک
۸	.۰/۰۹۹**	ارتفاع ساقه	۴	.۰/۰۹۶**	درصد قند قابل استحصال
۵	.۰/۰۷۰**	تعداد ساقه در ۵ متر طول	۶	.۰/۱۲۹**	طول میانگره وسط
۱۲	.۰/۱۲۵**	تعداد میانگره	۶	.۰/۰۹۰**	عملکرد شکر در هکتار
.	.۰/۰۴۸**	درصد شربت	۹	.۰/۰۸۶**	قطر میانگره وسط
۱۱	.۰/۰۵۱**	درصد بریکس	۱۷	.۰/۰۳۸۷**	وزن ساقه
۸	.۰/۰۱۵**	درصد پل	۵	.۰/۰۱۷۷**	وزن شربت
.	.۰/۰۵۳**	درصد خلوص شربت	۹	.۰/۰۱۳۴**	میانگین کل صفات

* و **: به ترتیب در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد، (T) R²: ضریب تبیین تمامی نشانگرهای آگاهی بخش برای صفات کمی، N: تعداد نشانگرهای آگاهی بخش برای صفات کمی

۱۷ و ۱۹ نشانگر دارای اثر مثبت و منفی بودند، که نشانگرهایی (آل های ۳ و ۱) از جفت آغازگرهای مکان ژئی UGSM^{۳۴} بیشترین r² مثبت و منفی به ترتیب ۴۰ و ۳۴ درصد برای این صفت نشان دادند. از ۱۳ نشانگر مرتبط با وزن شربت، تعداد ۴ و ۹ نشانگر دارای اثر مثبت و منفی بودند، که نشانگری (آل ۲) از جفت آغازگر مکان ژئی SHY^{۲۹۳۵۷۳} بیشترین ۰۲ مثبت (درصد) و نشانگری (آل ۵) از جفت آغازگر مکان ژئی SHY^{۲۹۳۵۷۳} بیشترین ۰۲ مثبت (درصد) و نشانگری (آل ۱۸) برای این صفت نشان دادند. از ۹ نشانگر مرتبط با طول میانگره وسط، تعداد ۵ و ۴ نشانگر دارای اثر مثبت و منفی بودند، که نشانگری (آل ۶) از جفت آغازگر مکان ژئی UGSM^{۶۲} بیشترین r² مثبت (درصد) و نشانگری (آل ۱) از مکان ژئی SHY^{۲۹۳۵۷۳} بیشترین ۰۱ مثبت (درصد) و نشانگری (آل ۲۱) را برای این صفت تعداد میانگره نشان دادند. از ۳۶ نشانگر مرتبط با قطر میانگره، تعداد

به طوری که نشانگری (آل ۶) از جفت آغازگرهای مکان ژئی SMC^{۲۶CG} بیشترین همبستگی مثبت به ترتیب ۲۵ و ۲۶ درصد برای صفات عملکرد شکر و عملکرد نی نشان داد. همچنین نشانگری (آل ۴) از مکان ژئی UGSM^{۳۴} بیشترین همبستگی منفی به ترتیب ۲۰ و ۱۷ درصد برای صفات عملکرد شکر و عملکرد نی نشان داد. از ۱۲ نشانگر مرتبط با تعداد میانگره، به ترتیب ۹ و ۳ نشانگر دارای اثر مثبت و منفی بودند، که نشانگرها (آل های ۲ و ۴) از مکان های ژئی UGSM^{۳۱} و UGSM^{۳۹} بیشترین همبستگی مثبت (۱۷ درصد) و نشانگری (آل ۱) از مکان ژئی SHY^{۲۹۳۵۷۳} بیشترین همبستگی منفی (۲۱ درصد) را برای این صفت تعداد میانگره نشان دادند. از ۳۶ نشانگر مرتبط با قطر میانگره، تعداد

نشانگر SMC۲۲۶CG فقط در ژنوتیپ‌های با درصد قند پایین مشاهده شد که در مطالعه حاضر نیز همین نشانگر (آلل ۱) تنها با صفت قطر میانگر وسط همبستگی منفی معنی دار را نشان داد. آنسوئنیوپورم و همکاران (۵) نیز با استفاده از AFLP ۱۸۰ نشانگر AFLP را مورد استفاده قرار دادند. تعداد ۳۰ عدد QTL برای صفات کنترل کننده قطر ساقه، پنجهزنی و درصد قیبر شناسایی کردند. هر QTL برای صفت قطر ساقه ۳/۷ تا ۷/۱۰٪، محتوای فیبر ۳/۷ تا ۹/۹٪ و پنجهزنی ۴ تا ۸٪ از ت النوع را توجیه نمودند، که ۵۸ درصد از QTL‌های فیبر روی آن اثرات منفی را نشان دادند.

با توجه به تحقیق حاضر می‌توان گفت آغازگرهای UGSM۶۲، UGSM۳۵۴، AFO۶۷۰۴، SHY۲۹۳۴۹۷، UGSM۳۱ و SMC۲۲۶CG، SGM۶، SHY۲۹۳۵۷۳، AI بیش از سایر آغازگرهای بیشتری از صفات مورد بررسی را نشان داشتند، لذا تغییرات نتایج نشان داد برخی از نشانگرها با بیش از یک صفت ارتباط نشان دادند، این گونه صفات یا پیوستگی بسیار نزدیکی با همدیگر دارند و یا توسط مکان‌های ژنی پلیوتروپ کنترل می‌شوند. برای تعیین وجود پیوستگی بین نشانگرها و صفات مختلف زراعی به تهییه جمعیت‌های تفرق نیاز می‌باشد تا بر اساس آن بتوان نقشه‌های پیوستگی تهییه و سپس مکان‌های کنترل کننده این صفات بر روی کروموزوم را مشخص کرد (۶). با توجه به این که اکثر مکان‌های مورد بررسی بر روی صفات زراعی مورد مطالعه موثر بودند می‌توان از نشانگرها بیان که همبستگی (۲) بالایی با صفات زراعی دارند، برای انتخاب والدین تلاقی‌ها و اصلاح ارقام پرقد استفاده کرد. در نهایت می‌توان گفت که تجزیه مکان‌یابی ارتباطی می‌تواند روشی کارآمد، کم هزینه و سریع برای شناسایی نشانگرها مرتبط با صفات زراعی باشد.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از کلیه مسئولان محترم مرکز تحقیقات و توسعه نیشکر استان خوزستان به پاس کمک‌های بی‌دریغ ارزشمند علمی و همکاری در زمینه اجرای طرح، سپاس گزاری می‌گردد.

نشانگری (آلل ۴) از جفت آغازگر UGSM۳۵۴ بیشترین r² منفی (۲۰ درصد) برای این صفت نشان دادند. از ۸ نشانگر مرتبط با وزن ۱۰ ساقه، تعداد ۵ و ۳ نشانگر دارای اثر مثبت و منفی بودند، که نشانگری (آلل ۲) از جفت آغازگر مکان ژنی SHY۲۹۳۵۷۳، بیشترین r² مثبت (۲۱ درصد) و نشانگری (آلل ۴) از جفت آغازگر مکان ژنی UGSM۳۵۴، بیشترین r² منفی برای این صفت نشان دادند. در نهایت، از ۶ نشانگر مرتبط با صفت تعداد ساقه در ۵ متر طول، تعداد ۵ و ۱ نشانگر دارای اثر مثبت و منفی بودند، که نشانگری (آلل ۱) از جفت آغازگر مکان ژنی SGM۱۰، بیشترین r² مثبت (۱۳ درصد) و نشانگری (آلل ۴) از جفت آغازگر مکان ژنی UGSM۶۲، بیشترین r² منفی (۱۱ درصد) را نشان دادند.

فرانکو و همکاران (۱۱) برای بررسی ارتباط میان صفات زراعی و مولکولی از ۲۰ نشانگر ریزماهواره استفاده نمودند. نتایج همبستگی کانونیکال نشان داد این دو گروه صفات زراعی و مولکولی مستقل از هم نیستند که با نتایج این مطالعه مشابه بود. همچنین نتایج همبستگی برای صفت عملکرد نی در هکتار (۹۶ درصد) و برای صفت عملکرد شکر (۹۲ درصد) در سطح احتمال ۱٪ معنی‌داری نشان داد. پیشتو و همکاران (۲۴) با استفاده از ۲۱۵ نشانگر ریزماهواره ژنومی (gSSR) و عملکردی (EST-SSR) (۱۸SSR و ۲۵ EST-SSR) نشانگر (۴۳) با نتایج همبستگی برای شناسایی ژنوتیپ‌های (EST-SSR) مرتبط با اجزای عملکرد به دست آوردن. به طوری که ۲۰ نشانگر برای ارتفاع، ۶ نشانگر برای قطر میانگر و ۱۵ نشانگر با تعداد ساقه مرتبط بودند و از تمام نشانگرها مرتبط با ارتفاع و تعداد ساقه به ترتیب ۶ و ۸ نشانگر بروی این صفات اثر منفی داشتند.

همچنین از QTL‌های شناسایی شده مرتبط با پارامترهای کیفیتی نیز ۱۸ مارکر با بربیکس، ۱۹ مارکر با درصد پل و ۱۲ مارکر مرتبط با درصد فیبر معرفی شدند. وندادا و همکاران (۲۹) در مطالعه ای برای شناسایی ژنوتیپ‌های با ساکاراز بالا در مراحل اولیه رشد از نشانگرها SSR مرتبط با ژن ساکاروز استفاده نمودند که با نتایج این مطالعه مشابه بود، به عنوان مثال آل bp500 نشانگر AI فقط در ژنوتیپ‌های با درصد قند بالا مشاهده شد. همین آل (شماره ۴) نیز در مطالعه حاضر با صفات عملکرد شکر، عملکرد نی و وزن ۱۰ ساقه همبستگی مثبت را نشان داد. همچنین آل bp ۹۲۰

جدول ۵- همبستگی فنتیپی صفات زراعی با آل‌های آغازگرهای مورد مطالعه

Table 5. Phenotypic correlation of agronomic traits with alleles of primers studied

صفت	آغازگر	آل	R2	صفت	آغازگر	آل	R2	صفت	آغازگر	آل	R2	صفت	آغازگر	آل	R2
درصد بریکس	AFO62734	۲	-/۲۰**	قطر میانگره	SHY293497	۷	-/۱۷**	وزن ۱۰ ساقه	UGSM31	۲	-/۱۶**	وزن شربت	AI	۲	-/۱۱**
درصد بریکس	AFO62734	۳	-/۱۱**	قطر میانگره	SHY293501	۱	-/۳۰**	وزن ۱۰ ساقه	SHY293573	۲	-/۲۱**	وزن شربت	AI	۶	-/۱۴**
درصد بریکس	AFO62734	۴	-/۱۰**	قطر میانگره	SHY293501	۴	-/۱۲**	وزن ۱۰ ساقه	AI	۴	-/۱۳**	وزن شربت	AFO62704	۵	-/۱۸**
درصد بریکس	SGM6	۴	-/۱۲**	قطر میانگره	SHY293501	۵	-/۱۴**	وزن ۱۰ ساقه	AI	۶	-/۱۶**	وزن شربت	AFO62704	۳	-/۱۱**
درصد بریکس	SHY293497	۵	-/۱۵**	قطر میانگره	SHY293501	۶	-/۱۸**	وزن ۱۰ ساقه	AFO62704	۲	-/۱۲**	وزن شربت	A	۴	-/۱۶**
درصد بریکس	SHY293497	۶	-/۱۹**	قطر میانگره	SHY293501	۷	-/۲۱**	وزن ۱۰ ساقه	AFO62704	۳	-/۱۴**	درصد پُل	AFO62734	۲	-/۷**
درصد بریکس	SHY293573	۴	-/۱۴**	قطر میانگره	SHY293573	۱	-/۱۶**	وزن ۱۰ ساقه	AFO62704	۵	-/۱۶**	درصد پُل	AFO62734	۴	-/۱**
درصد بریکس	SMC226CG	۴	-/۱۲**	قطر میانگره	SHY293573	۲	-/۲۲**	تعداد میانگره	AI	۶	-/۱۴**	درصد پُل	SGM6	۴	-/۱۰**
درصد بریکس	UGSM2	۱	-/۱۲**	قطر میانگره	SHY293573	۶	-/۲۲**	تعداد میانگره	UGSM6	۱	-/۱۳**	درصد پُل	SHY293497	۵	-/۱۲**
درصد بریکس	UGSM29	۱	-/۱۱**	قطر میانگره	SHY293573	۷	-/۱۶**	تعداد میانگره	SHY293497	۵	-/۱۱**	درصد پُل	SHY293497	۶	-/۱۴**
درصد بریکس	UGSM31	۴	-/۱۳**	قطر میانگره	SMC226CG	۱	-/۱۸**	تعداد میانگره	SHY293573	۱	-/۲۱**	درصد پُل	SHY293573	۴	-/۱۲**
درصد بریکس	UGSM34	۱	-/۱۴**	قطر میانگره	SMC226CG	۴	-/۲۵**	تعداد میانگره	SMC226CG	۴	-/۱۱**	درصد پُل	SMC226CG	۴	-/۱۱**
درصد بریکس	UGSM38	۳	-/۲۴**	قطر میانگره	SMC226CG	۵	-/۲۶**	تعداد میانگره	UGSM28	۱	-/۱۰**	درصد پُل	UGSM2	۱	-/۱۲**
درصد بریکس	UGSM62	۱	-/۱۲**	قطر میانگره	UGSM28	۳	-/۱۲**	تعداد میانگره	UGSM29	۴	-/۱۷**	درصد پُل	UGSM38	۳	-/۱۵**
ارتفاع ساقه	AI	۲	-/۱۴**	قطر میانگره	UGSM29	۴	-/۱۵**	تعداد میانگره	UGSM31	۲	-/۱۷**	درصد پُل	UGSM62	۱	-/۱۲**
ارتفاع ساقه	SGM10	۴	-/۱۰**	قطر میانگره	UGSM354	۱	-/۳۰**	تعداد میانگره	UGSM38	۱	-/۱۰**	درصد قند	AFO62734	۴	-/۱۲**
ارتفاع ساقه	SGM10	۵	-/۱۲**	قطر میانگره	UGSM354	۳	-/۴۰**	تعداد میانگره	UGSM482	۳	-/۱۰**	درصد قند	AFO62734	۲	-/۱۸**
ارتفاع ساقه	SHY293573	۱	-/۱۰**	قطر میانگره	UGSM38	۱	-/۱۴**	تعداد میانگره	UGSM62	۷	-/۱۱**	درصد قند	SHY293497	۶	-/۱۲**
ارتفاع ساقه	SHY293573	۴	-/۱۱**	قطر میانگره	UGSM482	۲	-/۲۲**	تعداد میانگره	UGSM96	۱	-/۱۷**	درصد قند	UGSM2	۱	-/۱۲**
ارتفاع ساقه	UGSM2	۴	-/۱۲**	قطر میانگره	UGSM482	۴	-/۱۳**	طول میانگره	UGSM62	۴	-/۱۲**	درصد قند	UGSM62	۱	-/۱۲**
ارتفاع ساقه	UGSM34	۱	-/۱۳**	قطر میانگره	UGSM62	۱	-/۱۳**	طول میانگره	UGSM62	۶	-/۱۶**	عملکرد نی	A	۴	-/۱۴**
ارتفاع ساقه	UGSM354	۳	-/۱۳**	قطر میانگره	UGSM62	۶	-/۱۲**	طول میانگره	UGSM354	۲	-/۱۴**	عملکرد نی	AI	۴	-/۱۰**
ارتفاع ساقه	UGSM354	۴	-/۲۴**	قطر میانگره	UGSM62	۷	-/۱۶**	طول میانگره	UGSM354	۴	-/۲۰**	عملکرد نی	SHY293497	۷	-/۱۰**
ارتفاع ساقه	UGSM482	۳	-/۱۰**	قطر میانگره	UGSM688	۱	-/۰۱۵**	طول میانگره	UGSM2	۲	-/۱۵**	عملکرد نی	SMC226CG	۵	-/۲**
ارتفاع ساقه	UGSM62	۴	-/۱۲**	قطر میانگره	UGSM96	۱	-/۰۱۸**	طول میانگره	UGSM2	۳	-/۱۰**	عملکرد نی	SMC226CG	۶	-/۲۶**
ارتفاع ساقه	UGSM688	۱	-/۱۴**	قطر میانگره	UGSM96	۴	-/۲۲**	طول میانگره	SHY293497	۵	-/۱۵**	عملکرد نی	UGSM2	۴	-/۱۰**
ارتفاع ساقه	UGSM688	۲	-/۱۲**	قطر میانگره	UGSM96	۶	-/۳۰**	طول میانگره	SGM10	۱	-/۱۵**	عملکرد نی	UGSM31	۲	-/۱۳**
قطر میانگره	A	۳	-/۱۲**	عملکرد شکر	A	۴	-/۱۶**	طول میانگره	AFO62704	۵	-/۱۲**	عملکرد نی	UGSM354	۴	-/۱۷**
قطر میانگره	A	۴	-/۱۲**	عملکرد شکر	AI	۲	-/۱۱**	طول میانگره	AFO62704	۲	-/۱۱**	عملکرد نی	UGSM482	۲	-/۱۰**
قطر میانگره	AFO62734	۵	-/۲۴**	عملکرد شکر	AI	۴	-/۱۳**	وزن شربت	UGSM31	۲	-/۱۷**	تعداد ساقه در ۵ متر	SGM10	۱	-/۱۳**
قطر میانگره	AI	۲	-/۱۶**	عملکرد شکر	SHY293497	۷	-/۱۱**	وزن شربت	UGSM354	۴	-/۱۷**	تعداد ساقه در ۵ متر	SHY293497	۵	-/۱۰**
قطر میانگره	AI	۶	-/۱۳**	عملکرد شکر	SMC226CG	۵	-/۲۲**	وزن شربت	SHY293573	۱	-/۱۴**	تعداد ساقه در ۵ متر	AFO62704	۶	-/۱۰**
قطر میانگره	SGM10	۱	-/۱۷**	عملکرد شکر	SMC226CG	۶	-/۲۵**	وزن شربت	SHY293573	۲	-/۱۶**	تعداد ساقه در ۵ متر	UGSM62	۴	-/۱۱**
قطر میانگره	SGM10	۵	-/۱۶**	عملکرد شکر	UGSM31	۲	-/۱۲**	وزن شربت	SHY293497	۷	-/۱۵**	تعداد ساقه در ۵ متر	UGSM96	۵	-/۱۰**
قطر میانگره	SGM6	۵	-/۲۰**	عملکرد شکر	UGSM354	۴	-/۲۰**	وزن شربت	SGM6	۴	-/۱۳**	تعداد ساقه در ۵ متر	UGSM96	۶	-/۱۰**
قطر میانگره	SHY293497	۵	-/۲۸**	وزن ۱۰ ساقه	UGSM354	۴	-/۲۵**	وزن شربت	SCM16	۵	-/۱۰**	تعداد ساقه در ۵ متر	SCM16	۵	-/۱۰**

***: سطح احتمال ۱ درصد

منابع

- Aitken, K.S., P.A. Jackson and C.L. McIntyre. 2006. Quantitative trait loci identified for sugar related traits in a sugarcane (*Saccharum* spp.) cultivar \times *Saccharum officinarum* population. *Theor Appl Genet*, 112: 1306-1317.
- Aitken, K.S., S. Hermann, K. Krno, G.D. Bonnett, L.C. McIntyre and P.A. Jackson. 2008. Genetic control of yield related stalk traits in sugarcane. *Theoretical and Applied Genetics*, 117:1191-1202.
- Akhter, J., S. Islam, A. Sajib, N. Ashraf, S. Hapue and H. Khan. 2008. Microsatellite markers for determining genetic identities and genetic diversity among jute cultivars. *Australian Journal of Crop Science*, 1: 97-107.
- Anusonponrump, S., R. Lersrutayotin, C. Rattanakreetakul, A. Thamchaipenet and P. Weerathaworn. 2008. Identifying QTLs for fiber content and agronomic characters in sugarcane using AFLP markers. *Kasetsart Journal: Natural Science*, 42: 668-675.
- Barat Shoushtari, M., S. ahmadian and Gh. Asfiyae. 2007. Sugarcane in Iran. Vol 1, Publish 1, Aeezh Press, Tehran, 336 pp.
- Bassam, B., J.G. Caetano-Anolles. and P.M. Gressho. 1991. Fast and sensitive silver staining of DNA in polyacrylamide gels. *Anal. Biochemistry*. 196: 80-83.
- Cordeiro, G.M., G.O. Taylor and R.J. Henry. 2000. Characterization of microsatellites markers from sugarcane (*Saccharum* spp.), a highly polyploid species, *Plant of Science*, 155:161-168.
- Dellaporta, S.L., J. Wood and J.B. Hicks. 1983. A plant DNA mini preparation: version II. *Plant Molecular Biology Reporter*, 1: 19-21.
- D'Hont, A. and J.C. Glaszman. 2001. Sugarcane genome analysis with molecular markers, a first decade of research. *Proceedings International Society of Sugar Cane Technologists*, 24: 556-559.
- Flavell, A.J., E. Dunbar, R. Andersson, S.R. Pearce, R. Hartley and A. Kumar. 1992. Ty1-copia group retrotransposons are ubiquitous and heterogeneous in higher plants. *Nucleic Acids Research*, 20: 3639-3644.
- Franco, F.P., E.G. Freitas, C.T.S. Dias, H.P. Hoffmann, M.A.S. Vieira and M.S. Carneiro. 2008. Canonical correlation of agroindustry traits and molecular in sugarcane cultivars. *Resumos do 54º Congresso Brasileiro de Genética*, ISBN, 978-85-89109-06-2.
- Gebhardt, C., A. Ballvora, B. Walkemeier, P. Oberhagemann and K. Schuler. 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.
- Govindaraj, P., R. Ramesh, C. Appunu, S. Swapna and P.J. Priji. 2012. DNA fingerprinting of subtropical sugarcane (*Saccharum* Spp.) genotypes using sequence tagged microsatellites sites (STMS) markers. Division of Crop Improvement, Sugarcane Breeding Institute, Coimbatore – India, Plant Archives, 12: 347-352.
- Hoarau, J.Y., L. Grivet, B. Offmann, L.M. Raboin, J.P. Diorflat, J. payet, M. Hellmann, A. D'Hont and J.C. Glaszmann. 2002. Genetic dissection of a modern sugarcane cultivar (*Saccharum* ssp.).II. Detection of QTL for yield components. *Theor Appl Genet*, 105: 1027-1037.
- Hoarau, J.Y., S. Glauca, A. D'Hont, M. Menossi, L.R. Pinto, A.P. Souza, L. Grivet, C.F.M. Menck, E.C. Ulian and M. Vincentz. 2007. Sugarcane: A tropical crop with a highly complex genome. In: Morot-Gaudry Jean-François (ed.), Lea P. (ed.), Briat Jean-François (ed.). *Functional plant genomics*. 481-499 pp., Enfield: Science Publishers.
- Jackson, P.A. 2005. Breeding for improved sugar content in sugarcane. *Field Crops Research* in press, 92: 277-290.
- Jordan, D.R., R.E. Casu, P. Besse, B.C. Carroll, N. Berding and C.L. McIntyre. 2004. Markers associated with stalk number and suckering in sugarcane with tillering and rhizomatousness QTLs in sorghum. *Genome*, 47: 988-993.
- Lingle, S.E. and J.M. Dyer. 2004. Polymorphism in the promoter region of the sucrose synthase-2 gene of *Saccharum* genotypes. *Journal American Society Sugar Cane Technologists*, 24: 241-249.
- Martinez, L., P. Caragnaro, R. Masuekki and J. Rodriguez. 2003. Evaluation of diversity among Argentine grapevine (*Vitis vinifera* L.) varieties using morphological data and AFLP markers. *Molecular Biology and Genetics*. 6: 241-250.
- Mateescu, R.G, Z. Zhang, K. Tsai, J. Phavaphutanon, N.I. Burton Wursten, G. Lust, R. Quaas, K. Murphy, G.M. Acland, R.J. Todhunter. 2005. Analysis of allele fidelity, polymorphic information content and density of microsatellites in a genome-wide screening for hip dysplasia in a crossbreed pedigree. *Oxford Journals*, 96: 847-853.
- Ming, R., S.C. Liu, J.E. Bowers, P.H. Moore, J.E. Irvine and A.H. Paterson. 2002. Construction of a *Saccharum* consensus genetic map from two interspecific crosses. *Crop Science*, 42: 570-583.
- Moghaddam, B., S.A. Mohammadi and M. Aghaei Sarbarreh. 2009. Introduction to multivariate statistical methods. Vol 1, Publish 2, Parivar Press, Tabriz. 280 pp.
- Parker, G.D., P.N. Fox, P. Langridge, K. Chalmers, B. Whan and P.F. Ganter. 2002. Genetic diversity within Australian wheat breeding programs based on molecular and pedigree data. *Euphytica*, 124: 293-306.
- Pinto, L.R., D.C. Leite, T.M. Favero, M.M. Pastina, A.A.F. Garcia, D. Perecin, B.S. Goncalves, S. Creste, M.A. Xavier, M.A.P. Bidoia and M.G.A. Landell. 2011. Identification of microsatellite marker associated with yield components and quality parameters in sugarcane. *International Sugar Journal*, 113: 140-144.
- Reffay N., P.A. Jackson, K.S. Aitken, J.Y. Hoarau, A. D'Hont, P. Besse and C.L. McIntyre. 2005. Characterisation of genome regions incorporated from an important wild relative into Australian sugarcane. *Molecular Breeding*, 15: 367-381.
- Sanguinetti, C.J., E. Dias Neto and A.J.G. Simpson. 1994. Rapid silver staining and recovery of PCR products separated on polyacrylamide gels. *Biotechniques*, 17: 915-919.
- Singh, R.K., S.K. Mishra, S.P. Singh, N. Mishra and M.L. Sharma. 2010. Evaluation of microsatellite markers for genetic diversity analysis among sugarcane species and commercial hybrids. *Australian Journal of Crop Science*, 4: 115-124.
- Singh, R.K., S. Srivastava, S.P. Singh, M.L. Sharma, T. Mohopatra, N.K. Singh and S.B. Singh. 2008. Identification of new microsatellite DNA markers for sugar and related traits in sugarcane. *Sugar Tech*, 10: 327-333.
- Vandana, V., K. Ashok, Dhawan and V.K. Gupta. 2010. PCR Primers for identification of high sucrose *Saccharum* genotypes. *Physiology and Molecular Biology of Plants*, 16: 107-111.

Correlation Analysis of Some Agronomic Traits by using Microsatellite Markers for Select High Sugar Sugarcane Clones in Khuzestan Province

Sara Assareh Zadegan Dezfooli¹, Khalil Alami Saeid², Reza Mamaghani³ and Zahra Khodarahmpour⁴

1- M.Sc. Department of Agricultural Management, Islamic Azad University Khuzestan Science and Research Branch (Corresponding author: sara.assareh@yahoo.com)

2- Assistant Professor, Ramin Agriculture and Natural Resource University

3- Professor, Islamic Azad University Khuzestan Science and Research Branch

4- Associate Professor, Islamic Azad University Shoushtar Branch, Shoushtar, Iran

Received: February 18, 2014 Accepted: October 26, 2014

Abstract

Correlation analysis method makes possible early and rapid identification of genes controlling quantitative traits. In this research, the relationship between 14 agronomic traits and 96 bonds obtained from 20 pairs of microsatellite primers on 26 clones and four commercial cultivars has been studied by Canonical correlation. The average number of alleles was 5.15 for each microsatellite location. The polymorphic information content (PIC) of primers was variable between 0.19 and 0.71. Markers of AFO62734, UGSM688 and UGSM2 with the most polymorphic information content of the primers showed the most polymorphic index and could identify the genetic distance of numbers better than the rest of the markers. While markers of UGSM31 and SGM6 with lowest amount of Polymorphic index were not able to isolate genotypes. The results of canonical correlation analysis indicated that there is significant relationship between large number of loci and at least one of the agronomic traits except the percentage of juice and the percentage of juice purity. Therefore, there is probability of using these loci to select the optimal of morphological traits in sugarcane. The most correlation related to sugar yield trait and straw yield were obtained by marker of SMC226CG respectively 25 and 26 percent and for percentage trait of white sugar by marker of AFO62734 (%12). Also some markers showed more than one association trait which indicates that these traits have close conjunction with each other or probably are under the influence of multi-effect genes. In future studies, the band of identified markers which have high correlation (r^2) with agronomic traits can be used to select the parent crosses and improve high sugar varieties.

Keywords: Agronomic traits, Canonical Correlation, Microsatellite, Sugar, Sugarcane