

ORIGINAL ARTICLE

Localization of QTLs controlling starch and neutral detergent fiber of durum wheat grain

Sina Ghanbari¹, Kianoosh Cheghamirza^{1,2*}, Leila Zarei^{1,2}, Roghayeh Naseri¹, Elisabetta Mazzucotelli³

¹Department of Plant Production Engineering and Genetics, Faculty of Sciences and Agricultural Engineering, Razi University, Kermanshah, Iran.

²Cereal Research Center, Razi University, Kermanshah, Iran.

³Council for Agricultural Research and Economics (CREA), Research Centre for Genomics and Bioinformatics, Fiorenzuola d'Arda, Italy.

Correspondence
Kianoosh Cheghamirza
Email: cheghamirza@yandex.ru

ABSTRACT

Among cereals, durum wheat (*Triticum turgidum* L. var. durum) is one of the most important protein and energy sources after bread wheat. It has a significant role in human nutrition in most countries. In this study, to identify and localization of QTLs controlling traits related to starch and Neutral detergent fiber, 118 durum wheat recombinant inbred lines obtained from the cross between the local genotype of Iran-249 originated from the west of Iran and the local cultivar of Zardak from Kermanshah were evaluated in two environments (2014 and 2015) under rainfall conditions at the acireale research center using randomized complete block design along with parents in three replications. QTL analysis for each trait was performed using the inclusive composite interval mapping method to identify genomic regions that significantly affected the studied traits. A total of six QTLs were identified for the two traits measured, grain starch content and neutral detergent fiber. Three QTLs were identified on chromosome 7A and one QTL on chromosome 4B for the grain starch content trait. For the neutral detergent fiber trait, one QTL was localization on chromosome 6B and one QTL on chromosome 7A. Identifying and localization QTLs controlling traits related to seed quality characteristics can provide an opportunity to improve these traits through marker-assisted selection. The results provide QTLs with high breeding potential along with associated markers useful for precise localization and molecular breeding.

KEY WORDS

Epistasis, Inclusive Composite Interval Mapping, Marker-assisted Selection, *Triticum turgidum* L.

How to cite

Ghanbari, S., Cheghamirza, K., Zarei, L., Naseri, R., & Mazzucotelli, E. (2024). Localization of QTLs controlling starch and neutral detergent fiber of durum wheat grain. *Crop Biotechnology*, 13(45), 31-39.

نشریه علمی

ژیست‌فناوری گیاهان زراعی

مقاله پژوهشی»

مکان‌یابی QTL‌های کنترل کننده نشاسته و فیبر شوینده خنثی دانه در گندم دوروم

سینا قنبری^۱، کیانوش چقامیرزا^{۱،*۲}، لیلا زارعی^{۱،۲}، رقیه ناصری^۱، الیزابتا مازوکوتلی^۳

چکیده

در بین غلات گندم دوروم (*Triticum turgidum* L. var. *durum*) پس از گندم نان یکی از مهم‌ترین منابع پروتئین و انرژی است و در اکثر کشورهای جهان نقش عمده‌ای در تغذیه انسان دارد. در این تحقیق به منظور شناسایی و مکان‌یابی جایگاه‌های ژنی کنترل کننده صفات کیفی نشاسته و فیبر شوینده خنثی دانه در گندم دوروم، ۱۱۸ لاین اینبرد نوترکیب گندم دوروم حاصل از تلاقی بین ژنوتیپ بومی "ایران-۲۴۹" با منشاء کرمانشاه و رقم بومی زردک به همراه والدین در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه تکرار طی دو سال زراعی (۱۳۹۲-۱۳۹۳، ۱۳۹۳-۱۳۹۴) تحت شرایط دیم در مرکز تحقیقات آجیراله ارزیابی شدند. برای شناسایی مناطق ژنومی که تاثیر قابل توجهی بر صفات مورد مطالعه داشتند، تجزیه QTL با استفاده از روش مکان‌یابی فاصله‌ای مرکب فراگیر انجام شد. برای دو صفت اندازه گیری شده محتوی نشاسته دانه و فیبر شوینده خنثی در مجموع شش QTL شناسایی شد. برای صفت محتوی نشاسته دانه سه QTL بر روی کروموزوم 7A و یک QTL بر روی کروموزوم 4B شناسایی شد. برای صفت فیبر شوینده خنثی یک QTL بر روی کروموزوم 6B و یک QTL بر روی کروموزوم 7A مکان‌یابی شد. شناسایی و مکان‌یابی QTL‌های کنترل کننده صفات مرتبط با خصوصیات کیفی دانه می‌تواند فرصتی را برای بهبود این صفات از طریق انتخاب به کمک نشانگر فراهم کند. نتایج حاصل QTL‌هایی با پتانسیل اصلاحی بالا همراه با نشانگرهای مرتبطی که برای مکان‌یابی دقیق و بدنه‌دادی مولکولی مفید می‌باشند ارائه می‌نمایند.

واژه‌های کلیدی

پیستازی، گرینش به کمک نشانگر، مکان‌یابی فاصله‌ای مرکب، *Triticum turgidum* L.

گروه مهندسی تولید و ژنتیک گیاهی، دانشکده علوم و مهندسی کشاورزی، دانشگاه رازی، کرمانشاه، ایران.
مرکز تحقیقات غلات، دانشگاه رازی، کرمانشاه، ایران.
مرکز تحقیقات ژنتیک و بیوانفورماتیک، فیورنزوایا، ایتالیا.

نویسنده مسئول:

کیانوش چقامیرزا

رایانمای: cheghamirza@yandex.ru

استناد به این مقاله:

قنبری، سینا؛ چقامیرزا، کیانوش؛ زارعی، لیلا؛ ناصری، رقیه و مازوکوتلی، الیزابتا (۱۴۰۳). مکان‌یابی QTL‌های کنترل کننده نشاسته و فیبر شوینده خنثی دانه در گندم دوروم. *فصلنامه علمی زیست‌فناوری گیاهان زراعی*، ۱۳(۴۵)، ۳۹-۳۱.

می‌باشد (Majzoobi *et al.*, 2008). ویژگی‌های منحصر به فرد نشاسته باعث شده است تا به توان از این ترکیب پلیمری به صورت گسترش در صنایع مختلف استفاده نمود که در این بین صنعت غذا سهم عمده‌ای را به خود اختصاص داده است. ویژگی‌های فیزیکوشیمیابی نشاسته و کاربردهای آن در صنایع مختلف تحت تاثیر ساختار آن از جمله میزان بلوری بودن، نسبت آمیلوز به آمیلوپکتین، مورفولوژی گرانول و قطر گرانول هاست (Majzoobi *et al.*, 2012; Tester *et al.*, 2004) نشاسته در گیاه به شکل گرانول‌های نیمه بلوری وجود دارد. دامنه اندازه این گرانول‌ها متغیر است و بسته به منشاء گیاهی در اشکال مختلف وجود دارند. نحوه قرار گیری آمیلوزها و آمیلوپکتین‌ها در گرانول منتهی به ایجاد بخش‌های کریستالی و غیرکریستالی به صورت متناوب شده است و به طوری که گرانول نشاسته در برش عرضی به صورت حلقه‌های متعدد مرکز دیده می‌شوند (Barnett and Harder, 2004).

فیبر شوینده خنثی وزن کل دیواره سلولی را نشان می‌دهد. دیواره سلولی از سلولز، همی سلولز و لیگنین تشکیل شده است. از فیبر شوینده خنثی می‌توان برای تعیین نسبت دیواره سلولی به محتوی سلول استفاده کرد. محققین با توجه بیشتر به ماهیت الیاف نامحلول در شوینده خنثی و هضم‌پذیری آن نشان دادند که فیبر شوینده خنثی به تهیای نمی‌تواند برای تعیین خصوصیات مختلف، خصوصیات فیزیکی و هضمی متفاوتی را دارا می‌باشد (Oba and Allen, 1999).

نقشه ژنتیکی اولیه، متشکل از نشانگرهای چند شکل در یک ژنوم، پیش‌نیاز ضروری برای مطالعات ژنتیکی دقیق در هر موجودی است (Maccaferri *et al.*, 2011). نقشه‌های ژنتیکی گونه‌های زراعی ابزارهای ضروری برای نقشه‌یابی^۲ QTLs صفات مهم زراعی، شناسایی ژن‌های کандید، بازاریابی کروموزومی اجدادی و روابط تکاملی بین کروموزوم‌های مختلف، مطالعه تنوع، عدم تعادل پیوستگی، انتخاب به کمک نشانگر^۳ (MAS) و روش‌های اصلاح مولکولی هستند (Lewin *et al.*, 2009; Gupta *et al.*, 2020).

تعیین جایگاه‌های ژنومی کنترل کننده صفات کمی با استفاده از نشانگرهای مرتبط در انتخاب ارقام مناسب مؤثر است و این انتخاب غیر مستقیم به کمک نشانگر برای صفات پیچیده‌ای نظیر ترکیبات

مقدمه

گندم دوروم (*Triticum turgidum* L. var. durum) یک گونه آلوترابلوئید (زنوم، $AABB$, $2n = 4x = 28$) و یکی از محصولات غذایی اصلی است که عمدها در مناطق مدیترانه‌ای، جنوب اروپا و شمال آفریقا کشت می‌شود (IGC, 2020). گندم دوروم به دلیل خواص منحصر به فرد دانه و کاربردهای متنوع آن، در بخش وسیعی از دنیا کشت و کار می‌شود (Liu *et al.*, 2019). از جمله کاربردهای آن می‌توان به انواع محصولات غذایی مانند پاستا، کوسکوس^۱ (بلغور عربی)، نان، کلوچه و ماکارونی اشاره کرد (Sissons, 2022). تولید جهانی گندم در سال ۲۰۲۲/۲۳ حدود ۷۵۰ میلیون تن تخمین زده شده و انتظار می‌رود به ۸۴۰ میلیون تن برسد (FAO, 2022)، در حالی که میانگین تولید سالانه گندم دوروم ۴۰ میلیون تن می‌باشد (Martínez-Moreno *et al.*, 2022). این غله مهم از دیرباز در مناطق دیم گرسیزی و نیمه گرسیزی ایران به طور سنتی کشت می‌شده است و کشور ایران با ۳۰۰–۴۰۰ هزار هکتار سطح زیر کشت و تولید ۶۰ میلیون تن در سال از تولید کنندگان این محصول با ارزش است (Ahmadi *et al.*, 2022). صفات کیفی مثل نشاسته و پروتئین از اجزای مهم دانه گندم هستند و بر عملکرد و کیفیت فرآوری گندم تأثیر می‌گذارند. حدود ۸۵ درصد از دانه گندم را کربوهیدرات تشکیل می‌دهد که بیشتر آن نشاسته می‌باشد (Anjum *et al.*, 2007). در سال‌های اخیر با بهمود عادت غذایی و سبک زندگی، توجه بیشتری به ترکیب غذایی و کیفیت محصولات گندم شده است. علاوه بر این شرایط آب و هوایی و افزایش جمعیت جهان، تهدیدی جدی برای تولید گندم می‌باشد (Zhang *et al.*, 2021). برای اطمینان از عملکرد بالا، اصلاح ارقام جدید گندم با کیفیت بالا و سازگاری به مناطق مختلف هدف اصلی بهزادگران در سراسر جهان می‌باشد (Liu *et al.*, 2018)، بنابراین مطالعه و تجزیه و تحلیل مکانیسم ژن‌های مهم و مؤثر بر صفات کیفی دانه گندم از اهمیت بالایی برخوردار است.

نشاسته مهم‌ترین منع ارزشی ذخیره‌ای در گیاهان به شمار می‌رود که به وفور در دانه غلات و در گیاهان غده‌ای یافت می‌شود. از نظر تغذیه‌ای نشاسته تامین کننده ۸۰–۷۰ درصد ارزشی مورد نیاز روزانه انسان می‌باشد و به‌ویژه از لحاظ تامین کالری مورد نیاز در کشورهای جهان سوم حائز اهمیت فراوان

ویژگی‌های دانه و صفات مرتبط با کیفیت شناسایی شدند. علاوه بر این، ۱۳ QTL افزایشی در سه بازه ژنومی (C5D، C4D2) و (C6D2) دسته بندی شدند و هر کدام حداقل دو PTL پایدار برای پروتئین و نشاسته داشتند (Fan *et al.*, 2022). در مطالعه‌ای بر روی RIL‌های گندم دوروم شناسایی QTL‌ها برای فیر شوینده خنثی، محتوی پروتئین، میزان آهن و محتوی نشاسته دانه انجام شد. برای صفات محتوی پروتئین دانه، شش QTL بر روی کروموزوم‌های ۵A، ۴B و ۷A، برای محتوی نشاسته دانه پنج QTL بر روی کروموزوم‌های ۱A، ۱B.1، ۳A، ۴B و ۷A و سه QTL برای هر کدام از صفات فیر شوینده خنثی مستقر بر کروموزوم‌های ۱A، ۵A و ۵B و میزان آهن دانه بر روی کروموزوم‌های ۵B و ۷B شناسایی شد (Naseri, 2023).

کیفیت غلات و محصولات نهایی تعیین کننده ارزش اقتصادی آن است. با این حال، آزمایش‌های کیفی به شدت نیازمند منابع هستند و انجام آن‌ها در نسل‌های اولیه در برنامه‌های اصلاحی تقریباً غیر ممکن است. ابزارهای مبتنی بر ژنومیک مدرن فرصتی عالی برای تشریح ژنتیکی صفات کیفی پیچیده برای تسریع توسعه ارقام با استفاده از روش‌های اصلاح مولکولی فراهم می‌کنند. اگرچه تحقیقات زیادی در زمینه تجزیه QTL بر روی گندم انجام شده است، ولی تعداد اندکی مطالعه فقط روی صفات مربوط به کیفیت دانه گندم دوروم انجام گرفته است، لذا هدف از این تحقیق، تعیین مکان QTL‌های کنترل کننده صفات محتوی نشاسته و فیر شوینده خنثی دانه در گندم دوروم، برآورد میزان تأثیر هر یک از آن‌ها روی صفت کمی و تعیین نشانگرهای مولکولی پیوسته با آن‌ها برای استفاده در گزینش به کمک نشانگر در نسل‌های اولیه برنامه‌های اصلاحی بود.

روش شناسی پژوهش

مواد گیاهی

در این مطالعه جمعیت F_{8-9} متشکل از ۱۱۸ رگه درون‌زاد نوترکیب گندم دوروم حاصل از تلاقی بین ژنوتیپ بومی "ایران-۲۴۹" با منشاء غرب ایران و رقم بومی "زردک" با منشاء کرمانشاه مورد ارزیابی قرار گرفت.

آزمایشات مزرعه‌ای

ارزیابی‌های کیفی جمعیت RILs به همراه دو والد طی دو فصل زراعی متوالی ۱۳۹۲-۱۳۹۳ (Aci14) و (Aci15) (۱۳۹۳-۱۳۹۴) در مزرعه آموزشی مرکز تحقیقات ژنومیک و بیوانفورماتیک

شیمیایی دانه که به شدت تحت تأثیر محیط هستند، اهمیت بیشتری دارند (Krishnappa *et al.*, 2017). روش‌های جدید بیوتکنولوژی می‌توانند به تسريع بهبود عملکرد گیاهان از طریق انتخاب به کمک نشانگر (MAS) بر اساس نقشه‌یابی ژن‌های کنترل کننده صفات کمی (QTL) و ژن‌های خاص کمک نمایند. تجزیه QTL امکان تشخیص اثرات ژنتیکی مستقیم و غیر مستقیم بر صفات عملکرد را فراهم می‌کند (Colasuonno *et al.*, 2021). یکی از عوامل بسیار مهم موافقیت در نقشه‌یابی QTL ایجاد جمعیت در حال تفرق است، تشخیص QTL‌ها و تهییه نقشه‌های پیوستگی با استفاده از نشانگرهای DNA در بسیاری از محصولات زراعی، جهت شناسایی مناطق کروموزومی حاوی QTL‌ها انجام شده است (Soriano *et al.*, 2021).

هر یک از جمعیت‌های تلاقی برگشتی، رگه‌های درون‌زاد^۱ و هاپلوئید مضاعف برای تهییه نقشه ژنتیکی مزايا و معایب خاص خود را دارد و انتخاب جمعیت مناسب بسته به اهداف مورد نظر، پیچیدگی صفات، زمان در دسترس و نوع نشانگرهای مولکولی مورد استفاده در تعیین ژنوتیپ (غالب یا همبازار) انجام می‌شود (Mulualem and Bekeko, 2016). در مطالعه‌ای بر روی جمعیتی شامل ۱۱۰ رگه درون‌زاد (RIL) حاصل از تلاقی دو والدینی گندم دوروم نقشه پیوستگی مشتمل از ۳۰۶ نشانگر (SSR، SNP و RFLP) ایجاد شد. نشانگرهای مولکولی تقریباً به‌طور مساوی بین ژنوم‌های A و B توزیع شدند (Nachit *et al.*, 2001). اصلاح نباتات برای بهبود کیفیت ارزش تغذیه‌ای گیاهان زراعی که تقویت زیستی^۲ نام دارد، می‌تواند رویکردهای جدیدی را برای بهبود محتوی مواد مغذی در انواع محصولات اصلی ارائه کند (Wang *et al.*, 2021).

در مطالعه‌ای بر روی جمعیت RILs گندم نان، QTL‌ها برای محتوی پروتئین و نشاسته شناسایی شد. نتایج حاصل منجر به شناسایی QTL‌هایی برای محتوی نشاسته دانه بر روی کروموزوم‌های ۲A، ۴A و ۷A و برای پروتئین بر روی کروموزوم‌های ۳B، ۴A و ۷B شد (Deng *et al.*, 2014). در پژوهشی بر روی گندم نان با استفاده از RIL‌های مشتق شده از تلاقی (Kechengmai2×Zhongkemai138)، تجزیه QTL برای عملکرد دانه و صفات مرتبط با کیفیت گندم نان انجام شد. مجموعاً ۶۸ QTL افزایشی و ۸۲ جفت QTL اپیستاتیک برای

-
1. Near Isogenic Lines
 2. Recombinant Inbred Line
 3. Biofortification

کوفاکتورها به صورت دستی برای شناسایی مناطق ژنومی که تأثیر قابل توجهی بر صفات داشتند، انجام شد، این روش تجزیه و تحلیل، نشانگرهای خارج از بازه را به عنوان عوامل کوفاکتوری در نظر می‌گیرد که می‌تواند در تخمین اثر QTL در بازه مفید باشد (Zeng, 1994). موقعیت و تأثیر QTL‌های با میزان ≥ 3 LOD ثبت گردید. از نرمافزار 2.1 QTL Network Ver برای QTL های با اثر اپیستاتیک، افزایشی و اثر متقابل QTL شناسایی (Darvasi and Soller, 1997) و محیط استفاده شد.

یافته‌های پژوهش

نقشه ژنتیکی مورد استفاده

نقشه ژنتیکی ایجاد شده توسط زارعی (Zarei, 2011) با داده‌های ژنتیکی مربوط به ۶۹ جایگاه نشانگر SSR توزیع شده در ژنوم گندم دوروم، مورد استفاده قرار گرفت (شکل ۱).

شناسایی و مکان‌یابی QTL‌های کنترل کننده محتوی نشاسته و فیبر شوینده خنثی

در این پژوهش برای دو صفت اندازه‌گیری شده محتوی نشاسته دانه QTL (GSC) و فیبر شوینده خنثی (NDF) در مجموع شش شناسایی شد.

محتوی نشاسته دانه (GSC)

برای صفت محتوی نشاسته دانه سه QTL در محیط آچیراله ۱۳۹۳ بر روی کروموزوم 7A و یک QTL در محیط آچیراله ۱۳۹۴ بر روی ۱۲/۷، ۱۳/۳ و ۱۲/۴ درصد واریانس فنتیپی را توجیه نمودند. QTL‌های XGWM233 و XGWM471 در محیط آچیراله ۱۳۹۳ دارای اثر افزایشی منفی و XDUPW254 در میان اثراً افزایشی مثبت بودند.

CREA، آچیراله^۱، ایتالیا تحت شرایط دیم در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه تکرار انجام شد. واحدهای آزمایشی شامل دو خط کاشت به طول یک متر و فاصله هر خط ۲۵ سانتی‌متر بود. آزمایش‌ها با پیروی از شیوه‌های استاندارد زراعی انجام و علف‌های هرز به روش شیمیایی کنترل شدند. موقعیت جغرافیایی و شرایط آب و هوایی در محیط‌های مورد آزمایش در جدول ۱ آمده است.

تجزیه و تحلیل محتوی نشاسته و فیبر شوینده خنثی

برای اندازه‌گیری فیبر شوینده خنثی (NDF)^۲ براساس ماده خشک دانه در رگه‌های درون‌زاد حاصل از تلاقی ایران-۲۴۹ × زردک، از هر رگه ۲۰ گرم بذر جدا کرده و توسط دستگاه تجزیه فوق سریع NIR^۳ مدل DA7250 ساخت کشور سوئد مقدار فیبر شوینده خنثی تعیین گردید.

برای اندازه‌گیری محتوی نشاسته دانه (GSC)^۴ پنج گرم نمونه بذر آسیاب در داخل لوله فالکون ریخته شد و اتانول ۸۰ درصد به نمونه‌ی آرد اضافه شده و محلول به دست سانتریفیوژ گردید (۳۰۰ دور در دقیقه)، سپس گلوکز حل شده در اتانول دور ریخته شد و نشاسته موجود در نمونه توسط اسید پرکلریک استحصال گردید. در ادامه، ماده انtronon (C₁₄H₁₀O) به لوله‌های آزمایش شیشه‌ای که دارای عصاره نمونه بودند اضافه گردید و در آب جوش با دمای ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد حرارت داده شد. سپس محتوی نشاسته در عصاره به دست آمده به وسیله‌ی اسپکتروفوتومتر در طول موج ۶۳۰ نانومتر اندازه‌گیری شد (Taliman, 2022).

تجزیه QTL

به منظور مکان‌یابی QTL‌ها از نقشه ژنتیکی ایجاد شده توسط زارعی (Zarei, 2011) با ۶۹ نشانگر SSR توزیع شده در ژنوم هاپلوبید گندم دوروم بر اساس نسل F₆ جمعیت مورد بررسی، استفاده شد، طول نقشه ایجاد شده ۹۱۳/۵ سانتی‌مترگان و میانگین فاصله نشانگرها برابر با ۱۳/۱۶ سانتی‌مترگان بود. تجزیه QTL با استفاده از نرمافزار QGENE انجام شد (Joehanes, 2008) با استفاده از نرمافزار ICMI (Sen and Churchill, 2001) فاصله‌ای مرکب فراگیر (and Nelson, 2008) برای هر صفت با استفاده از مکان‌یابی (ICMI) انتخاب اتوماتیک سه فاکتور و به دنبال آن بررسی محل

1. Neutral detergent fiber

2. Near Infrared

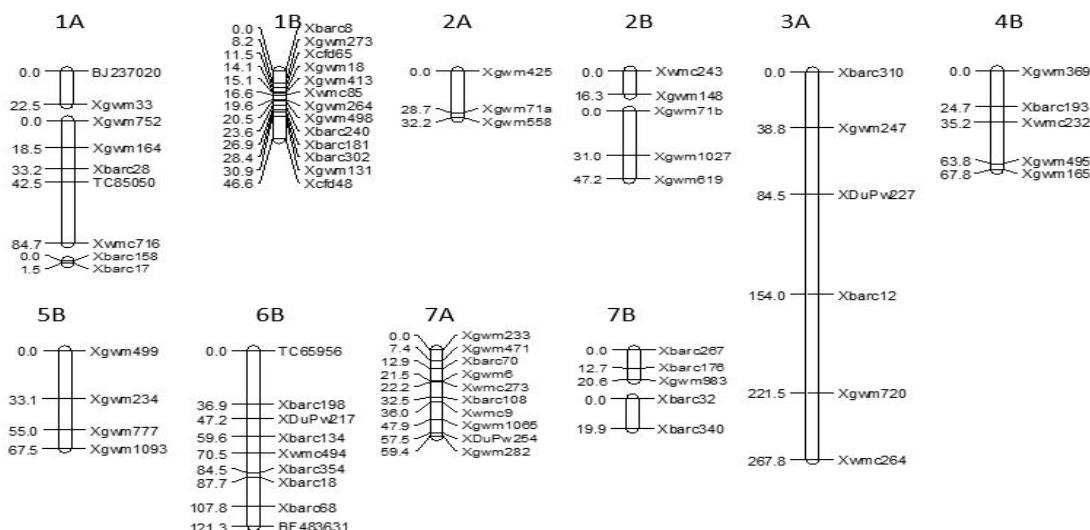
3. Grain Starch Content

4. Inclusive Composite Interval Mapping

1. Acireale

جدول ۱. مختصات جغرافیایی و شرایط آب و هوای محیط‌های مورد آزمایش

منطقه مورد آزمایش	مختصات جغرافیایی	تاریخ کشت	تراکم کشت	میانگین دما	میانگین حداکثر دما	میانگین حداقل دما	میانگین بارندگی
Aci14	۳۷,۵۲، ۱۴,۵۷	۱۷ دسامبر	370/M ²	۱۹/۷	۶/۱	۱۲/۹	۳۲۷ mm
Aci15	۳۷,۵۲، ۱۴,۵۷	۲۲ دسامبر	370/M ²	۲۰	۶/۲	۹	۳۳۵ mm



شکل ۱. نقشه پیوستگی ایجاد شده با استفاده از ۶۹ جایگاه نشانگر SSR در جمعیت گندم دوروم حاصل از تلاقی ایران-۲۴۹ × زردک

و ۷A در مطالعه حاضر با نتایج مطالعات سایر محققین همخوانی داشت.

فیبر شوینده خنثی (NDF)

برای صفت فیبر شوینده خنثی یک QTL در محیط آچیراله ۱۳۹۳ بر روی کروموزوم 6B و یک QTL در محیط آچیراله ۱۳۹۴ بر روی کروموزوم 7A شناسایی شد (جدول ۲) که به ترتیب ۱۳/۳ و ۱۱/۳ درصد از واریانس فتوتیپی صفت را توجیه نمودند. QTL‌های XBARC68 و XDUPW254 به ترتیب در محیط‌های آچیراله ۱۳۹۳ و آچیراله ۱۳۹۴ اثر افزایشی منفی بودند. در مطالعه‌ای از ۱۸۵ توده گندم تترپلولوئید برای شناسایی نوکلئوتیدهای صفت کمی (QTNs) مرتبط با ترکیب زیست توده از جمله محتوی فیبر شوینده خنثی استفاده شد. نتایج منجر به شناسایی چهار QTN برای صفت محتوی فیبر شوینده خنثی بر روی کروموزوم‌های 2A، 4B و 7A شد که فقط یک QTN (Q.NDF-4B.1) دارای اثر اصلی معرفی شد، درحالی‌که بقیه

در محیط آچیراله ۱۳۹۴ QTL با نام XBARC193 دارای اثر افزایش مثبت بود. در مطالعه‌ای شناسایی QTL‌ها برای محتوی پروتئین و محتوی نشاسته بر روی جمعیتی شامل RIL ۱۸۲ گندم، چهار QTL برای محتوی نشاسته دانه بر روی کروموزوم‌های 2A و 4A و 7A شناسایی شد (Deng *et al.*, 2014). در مطالعه‌ای بر روی رگه‌های درون‌زاد گندم دوروم دو QTL بر روی کروموزوم‌های 7A و 4B مکان‌یابی شد که به ترتیب ۱۰/۵ و ۱۰/۱ درصد واریانس فتوتیپی را توجیه کردند (Naseri, 2023). نتایج این محققین می‌توانند تأیید کننده اهمیت نواحی ژنومی مستقر بر روی کروموزوم‌های 4B و 7A در تعیین محتوی نشاسته دانه باشد که در مطالعه حاضر نیز شناسایی شدند. مک‌کارتی و همکاران (McCartney *et al.*, 2006) دو QTL را برای محتوی نشاسته دانه گندم دوروم بر روی کروموزوم‌های 4A و 4B شناسایی کردند که به ترتیب ۹/۶ و ۱۱/۳ درصد واریانس فتوتیپی را توجیه نمودند. با این حال، وجود QTL برای محتوی نشاسته بر روی کروموزوم‌های

نتیجه‌گیری

تجزیه QTL برای صفات اندازه‌گیری شده با استفاده از روش مکان‌یابی فاصله‌ای مرکب فراگیر منجر به شناسایی شش عدد QTL برای صفات مورد مطالعه شد. QTL‌های شناسایی شده در این مطالعه، همراه با نشانگرهای مرتبط با آن‌ها، ممکن است ابزارهای مفیدی برای بهبود کیفیت در برنامه‌های اصلاحی گندم دوروم برای خصوصیات کیفی از جمله محتوی نشاسته دانه و فیبر شوینده خنثی برای پاسخگویی به تقاضای مصرف کننده و توسعه ژنتیک‌های غنی شده برای بهبود مشکلات ناشی از سوء تغذیه ارائه کنند. به طور کلی، شناسایی و مکان‌یابی QTL‌های کنترل کننده صفات مرتبط با خصوصیات کیفی دانه می‌تواند فرصتی را برای بهبود این صفات از طریق انتخاب به کمک نشانگر فراهم کند. همچنین این نتایج می‌تواند پایه و زمینه‌ای برای شناسایی ژن‌های کандید و شبیه‌سازی مبتنی بر نقشه و تأیید عملکرد QTL ایجاد کند. همچنین نتایج حاصل QTL‌هایی با پتانسیل اصلاحی بالا همراه با نشانگرهای مرتبطی که برای مکان‌یابی دقیق و بهترادی مولکولی مفید می‌باشند ارائه می‌نمایند.

به عنوان موارد با اثر جزئی بودند (Esposito *et al.*, 2022) نتایج مطالعه حاضر و نتایج مطالعه (Esposito *et al.*, 2022) می‌توانند تأیید کننده اهمیت نواحی ژنومی مستقر بر روی کروموزوم‌های 7A در تعیین فیبر شوینده خنثی باشد.

اثرات متقابل QTL × محیط و اپیستازی

یکی از مشکلات عمدی در تجزیه QTL در برنامه‌های به نژادی، شناسایی QTL‌های ناپایدار در شرایط محیطی مختلف است. QTL‌هایی که فقط در یک محیط شناسایی می‌شوند اما در محیطی دیگر تکرار نمی‌شوند، ممکن است اثر متقابل QTL × محیط را نشان دهند. تخمین سهیم اثر متقابل QTL × محیط در تنوع فنتوبی، با مقایسه QTL‌های شناسایی شده در چندین محیط به سادگی امکان پذیر نمی‌باشد. در این مطالعه برآورده تعاملات QTL و محیط به روش 'MCIM' انجام شد و اثر متقابل و اپیستازی بین QTL‌ها و بین QTL و محیط شناسایی نشد. البته اثر متقابل QTL × محیط برای بسیاری از صفات مهم محصولات زراعی گزارش شده است (Zhou *et al.*, 2017). اپیستازی یا برهمنکنش بین ژن‌های غیر آلی و اثرات متقابل بین QTL‌ها با محیط به عنوان کمک کننده به کنترل ژنتیکی صفات کمی شناخته شده است (Würschum *et al.*, 2011; Yang *et al.*, 2018).

جدول ۲. مشخصات QTL‌های شناسایی شده برای صفات محتوی نشاسته و فیبر شوینده خنثی در جمعیت ایران-۲۴۹×۲۴۹

نام QTL	محیط	موقعیت	کروموزوم	POS	درصد واریانس	اثر افزایشی	نشانگرهای مجاور
XGWM233-XGWM471	Aci14	۷A	۱۲	-۰/۰۲۵	۱۳/۳	۳/۶۵	
XGWM233-XBARC70	Aci14	۷A	۱۲	-۰/۰۲۵	۱۲/۷	۳/۴۷	
XGWM1065-XGWM282	Aci14	۷A	۱۲	۰/۰۲۵	۱۲/۴	۳/۴۰	۵۶
XGWM369-XWMC233	Aci15	4B	۹	۰/۰۶۶	۱۴/۲	۳/۹۲	۲۴
XBARC18-BF483631	XBARC68	6B	۱۱	-۰/۷۴۱	۱۳/۳	۳/۶۶	۱۰۸
XGWM1065-XGWM282	XDUPW254	۷A	۱۲	-۰/۹۹۲	۱۱/۳	۳/۰۷	۵۴

؛ محتوی نشاسته دانه، NDF: فیبر شوینده خنثی، POS: موقعیت (cM)، Aci14: آچیراله ۱۳۹۳، Aci15: آچیراله ۱۳۹۴، GSC: GSC

References

- Abumhadi, N., Kamenarova, K., Todorovska, E., Dimov, G., Trifonova, A., Gecheff, K. & Atanassov, A. (2005). Callus induction and plant regeneration from barley mature embryos (*Hordeum vulgare* L.). *Biotechnology and Biotechnology Equipment*, 19 (3), 32-38.
 Anjum, F.M., Khan, M.R., Din, A., Saeed, M, Pasha, I., & Arshad, M.U. (2007). Wheat gluten:

high molecular weight glutenin subunits-structure, genetics, and relation to dough elasticity. *Journal of Food Science*, 72 (3), 56-63.

Barnett, K. & Harder, S. (2014). Remedies in Australian private law: Cambridge University Press.

- Colasuonno, P., Marcotuli, I., Gadaleta, A., & Soriano, J.M. (2021). From genetic maps to QTL cloning: an overview for durum wheat. *Plants*, 10 (2), 315-326.
- Darvasi, A. & Soller, M. (1997). A simple method to calculate resolving power and confidence interval of QTL map location. *Genetics*, 27, 125-132.
- Deng, Z., Tian, J., Chen, F., Li, W., Zheng, F. & Chen, J. (2014). Genetic dissection on wheat flour quality traits in two related populations. *Euphytica*, 1-15.
- Esposito, S., Taranto, F., Vitale, P., Ficco, D.B., Colecchia, S.A., Stevanato, P. & De Vita, P. (2022). Unlocking the molecular basis of wheat straw composition and morphological traits through multi-locus GWAS. *BMC Plant Biology*, 22, 519-538.
- Fan, X., Liu, X., Feng, B., Zhou, Q., Deng, G., Long, H., Cao, J., Gou, Sh., Ji, G., Xu, Z.H. & Wang, T. (2022). Construction of a novel Wheat 55 K SNP array-derived genetic map and its utilization in QTL mapping for grain yield and quality related traits. *Frontiers of Genetics*, 1- 14.
- Gupta, P.K., Langridge, P., & Mir, R.R. (2010). Marker-assisted wheat breeding: present status and future possibilities. *Molecular Breeding*, 26, 145-161.
- International Grains Council (IGC). (2020). World grain statistics 2016 [Online]. Available: 1051 <https://www.igc.int/en/subscriptions/subscription.aspx> [Accessed 05/21/2020].
- Joehanes, R. & Nelson, J. (2008). QGene 4.0, an extensible Java QTL-analysis platform. *Bioinformatics*, 24 (23), 2788-2789.
- Krishnappa, G., Singh, A.M., Chaudhary, S., Ahlawat, A.K., Singh, S. K., Shukla, R.B., Jaiswal, J.P., Singh, G. & Solanki, I. S. (2017). Molecular mapping of the grain iron and zinc concentration, protein content and thousand kernel weight in wheat (*Triticum aestivum* L.). *PLoS ONE*, 12 (4), 1-17.
- Lewin, H. A., Larkin, D. M., Pontius, J. & O'Brien, S. J. (2009). Every genome sequence needs a good map. *Genome Research*, 19, 1925-1928.
- Liu, H., Able, A. J. & Able, J.A. (2019). Genotypic performance of Australian durum under single and combined water-deficit and heat stress during reproduction. *Scientific Report*, 9, 14986.
- Liu, Y., Tao, Y., Wang, Z., Guo, Q., Wu, F. & Yang, X. (2018). Identification of QTL for flag leaf length in common wheat and their pleiotropic effects. *Molecular Breeding*, 38 (1), 1-11.
- Maccaferri, M., Sanguineti, M.C., Demontis, A., El-Ahmed, A., Garcí'a del Moral, L., Maalouf, F., Rhouma, S., Royo, C., Villegas, D. & Tuberosa, R. (2011). Association mapping in durum wheat grown across a broad range of water regimes. *Journal of Experimental Botany*, 62, 409-438.
- Majzoobi, M., Radi, M., Farahnaki, A., Jamalian, J. & Mesbahi, G. (2008). Effect of ascorbic acid on functional properties of wheat starch. *Advances in Food and Nutrition Research*, 58, 1-31.
- Majzoobi, M., Sabery, B., Farahnaky, A. & Karrila, T.T. (2012). Physicochemical properties of cross-linked-annealed wheat starch. *Iranian Polymer Journal*, 21, 513-22.
- McCartney, C. Somers, A., Lukow, D.J., Ames, O., Noll, N., Cloutier, J.S., Humphreys, D.G. & McCallum, B.D. (2006). QTL analysis of quality traits in the spring wheat cross L4452 x AC domain. *Plant Breeding*, 125, 565-575.
- Mulualem, T. & Bekeko, Z. (2016). Advances in Quantitative Trait Loci, Mapping and Importance of Markers Assisted Selection in Plant Breeding Research. *International Journal of Plant Breeding and Genetics*, 10 (2), 58- 68.
- Nachit, M.M., Elouafi, I., Pagnotta, M.A., El Saleh, A., Lacono, E. & Labhilili M. (2001). Molecular linkage map for an intraspecific recombinant inbred population of durum wheat (*Triticum turgidum* L. var. durum). *Theoretical and Applied Genetics*, 102, 177-186.
- Naseri, R. (2023). Identification and localization of chemical compounds QTLs of durum wheat grain (Ph.D. Thesis). *Razi University*.
- Noori, M. & Taliman, N.A. (2022). Effect of drought stress and chemical fertilizers on wheat productivity and grain quality, *Plant Production and Genetics*, 3(1), 43-56.
- Oba, M. & Allen, M.S. (1999) Evaluation of the importance of NDF digestibility: Effects on dry matter intake and milk yield of dairy cows. *Journal of Dairy Science*, 82(3), 589-596.
- OECD; FAO. (2022). OECD-FAO Agricultural Outlook 2022–2031; OECD: Paris, France.
- Sen, S. & Churchill, G. A. (2001). A statistical framework for quantitative trait mapping. *Genetics*, 159, 371-387.
- Soriano, J.M., Colasuonno, P., Marcotuli, I. & Gadaleta, A. (2021). Meta-QTL analysis and identification of candidate genes for quality, abiotic and biotic stress in durum wheat. *Scientific Reports*, 11, 1-17.
- Tester, R.F., Karkalas, J. & Qi, X. (2004). Starch-composition, fine structure and architecture. *Journal of Cereal Science*, 39,151-65.
- Wang, Y., Xu, X., Hao, Y., Zhang, Y., Liu, Y. & Pu, Z. (2021). QTL mapping for grain zinc and

- iron concentrations in bread wheat. *Frontiers of Nutrition*, 8, 1- 11.
- Würschum, T., Maurer, H.P., Schulz, B., Möhring, J. & Reif, J.C. (2011). Genome-wide association mapping reveals epistasis and genetic interaction networks in sugar beet. *Theoretical and Applied Genetics*, 123, 109-118.
- Yang, Z., Jin, L., Zhu, H., Wang, S., Zhang, G. & Liu, G. (2018). Analysis of Epistasis among QTLs on Heading Date based on Single Segment Substitution Lines in Rice. *Scientific Reports*, 8, 3059.
- Zarei, L. (2011). Mapping QTLs related to drought tolerance in durum wheat (*Triticum turgidum* var durum. (Ph.D. Thesis). *Razi University*.
- Zeng, Z. B. 1994. Precision mapping of quantitative trait loci. *Genetics*, 136 (4), 1457-68.
- Zhang, S., Ghatak, A., Bazargani, M.M., Bajaj, P., Varshney, R.K. & Chaturvedi, P. (2021). Spatial distribution of proteins and metabolites in developing wheat grain and their differential regulatory response during the grain filling process. *Plant Journal*, 107 (3), 669-687.
- Zhou, Y., Conway, B., Miller, D., Marshall, D., Cooper, A., Murphy, P. & Costa, J. (2017). Quantitative trait loci mapping for spike characteristics in hexaploid wheat. *The Plant Genome*, 10 (2), 1-16.