

بررسی روابط ژنتیکی ارقام گندم نان براساس تنوع اللی نشانگرهای ریزماهوار

شیمای جمالی راد^۱، سید ابوالقاسم محمدی^{۱*}، منوچهر خدارحیمی^۲، محمود تورچی^۱

۱- کارشناسی ارشد، دانشیار، دانشیار، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی،

۲- استادیار دانشگاه تبریز، ^۲ بخش غلات، موسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر،

*نویسنده مسئول، آدرس الکترونیکی: sa-mohammadi@yahoo.com

چکیده

در این مطالعه تنوع ژنتیکی و روابط خویشاوندی ۷۰ لاین و رقم مورد استفاده در برنامه‌های اصلاح مقاومت به زنگ گندم در کشور با استفاده از ۴۰ نشانگر ریزماهواره بررسی شد. در مجموع ۳۹۰ الل چند شکل با میانگین ۹/۲۶ الل به ازای هر جایگاه ریزماهواره در ژنوتیپ‌ها تکثیر شد. نشانگر Xbarc87 و جایگاه دوم نشانگر Xbarc165 با ۳ الل کمترین تعداد و نشانگر Xgwm46 با ۱۸ الل بیشترین تعداد الل را دارا بودند. میزان اطلاعات چند شکلی برای نشانگرهای مورد بررسی از ۰/۳۶ تا ۰/۹۰ با میانگین 0.73 ± 0.19 متغیر بود. گروه بندی ژنوتیپ‌ها با استفاده از الگوریتم Neighbor Joining براساس ضریب فاصله راجر بیشترین مطابقت را با اطلاعات شجره‌ای در دسترس ژنوتیپ‌ها داشت. تجزیه واریانس مولکولی برای تعیین تعداد مطلوب گروه نشان داد که بیشترین تمایز بین گروه‌ها در نقطه برش دندروگرام با شش گروه ایجاد می‌شود. با شش گروه، واریانس بین گروه‌ها حدود ۵۷٪ واریانس مولکولی بین ژنوتیپ‌ها را تبیین کرد. در این گروه بندی، اغلب ژنوتیپ‌ها با شجره مشترک با هم گروه بندی شدند. بر اساس تجزیه واریانس مولکولی، بیشترین ناهمگنی مربوط به گروه سوم با تبیین ۱۶/۶٪ واریانس کل و بیشترین همگنی مربوط به گروه دوم با حدود ۱/۰۰٪ واریانس کل مولکولی بود. برای گروه‌های شش‌گانه ۱۲۳ الل اختصاصی شناسایی شد که بیشترین آن به گروه سوم و کمترین آن به گروه دوم تعلق داشت.

واژه‌های کلیدی

تجزیه خوشه‌ای،
گندم،
نشانگرهای اختصاصی،
نشانگرهای ریزماهواره،

مقدمه

آگاهی از سطح تنوع ژنتیکی و برآورد میزان آن در ژرم پلاسماهای گیاهی و تعیین روابط ژنتیکی مواد اصلاحی، پایه و اساس بسیاری از برنامه‌های اصلاح نباتات می‌باشد (۶). گندم بعنوان مهمترین گیاه زراعی در جهان و ایران دارای ژنوتیپ‌های زیادی است که در برنامه‌های اصلاحی مورد استفاده قرار می‌گیرند. بنابراین، لازمه استفاده کارآ و صحیح از آنها، شناسایی روابط ژنتیکی ژنوتیپ‌ها و تعیین سطح تنوع موجود می‌باشد. علاوه بر این، در سالهای اخیر

نتایج کاهش سطح تنوع از *T. tauschii* تا ارقام بومی و از ارقام بومی تا ژرم پلاسما اصلاحی الیت را نشان دادند. کریستینسن و همکاران (۴) سطح تنوع ۷۵ رقم گندم بهاره اروپایی را با ۷۹ جفت آغازگر SSR و گزارش کردند که تنوع ژنتیکی ارقام از سال ۱۹۱۰ تا ۱۹۴۰ کاهش ولی از سال ۱۹۶۰ به بعد افزایش داشته است. درسی جیکر و همکاران (۷) با بررسی الگوی تغییرات ژنتیکی درون و بین دو مجموعه ارقام بومی گندم نگهداری شده در مرکز بین المللی اصلاح گندم و ذرت (CIMMYT) با استفاده از ۷۶ نشانگرهای ریز ماهواره، تنوع ژنتیکی قابل ملاحظه ای را درون توده های مکزیکی و ترکیه مشاهده کردند.

اهداف این مطالعه، بررسی سطح تنوع ژنتیکی لاین و ارقام گندم مورد استفاده در برنامه های اصلاح مقاومت به زنگ کشور و تعیین روابط ژنتیکی آنها جهت شناسایی والدین مناسب برای برنامه های اصلاحی و ژنتیکی بود.

مواد و روشها

مواد گیاهی

مواد گیاهی ارزیابی شده شامل ۷۰ ژنوتیپ گندم مورد استفاده در برنامه های اصلاحی کشور بود که نام و شجره آنها در جدول ۱ آورده شده است.

استخراج DNA، انجام PCR و تفکیک قطعات تکثیری

استخراج DNA ژنومی طبق روش سقایی معروف و همکاران (۲۱) انجام و کمیت و کیفیت نمونه ها با استفاده از روش اسپکتروفتومتری و الکتروفورز ژل آگارز ۰/۸ در صد تعیین شد. برای تکثیر جایگاههای ریزماهواره از ۴۰ جفت آغازگر استفاده گردید (جدول ۲).

واکنش زنجیره ای پلیمرز در حجم ۱۰ میکرولیتر با اجزای ۵۰ نانو گرم DNA الگو، ۰/۲۵ میلی مولار از هر آغازگر، ۰/۲۵ میلی مولار مخلوط dNTP، ۲/۰۰ میلی مولار کلرید منیزیم و ۰/۵۰ واحد آنزیم Taq DNA polymerase انجام شد.

اخیر تاکید روی تولید ارقام هیبرید در گندم جهت بهره برداری از پدیده هتروزیس و در نتیجه شناسایی والدین مناسب، اهمیت این مسئله بیشتر کرده است (۲۵).

در گیاهان مختلف نشانگرهای مورفولوژیکی، آیزوزایم هاو پروتئین های ذخیره ای و نیز نشانگرهای DNA برای بررسی تنوع و تعیین روابط شناسایی والدین مناسب، اهمیت این مسئله بیشتر کرده است (۲۵). در گیاهان مختلف نشانگرهای مورفولوژیکی، آیزوزایم ها و پروتئین های ذخیره ای و نیز نشانگرهای DNA برای بررسی تنوع و تعیین روابط ژنتیکی افراد استفاده شده اند. ولی به علت محدودیت تعداد نشانگرها و تأثیر عوامل محیطی و مراحل رشدی گیاه بر نشانگرهای مورفولوژیکی و پروتئینی، امروزه نشانگرهای مبتنی بر DNA بعنوان ابزارهای کارآ و مکمل برای تعیین سطح تنوع و تعیین روابط ژنتیکی ژنوتیپ های گیاهی استفاده می شوند (۱۵، ۲۶). در گندم نشانگرهای متعددی از قبیل RAPD^۱ (۱۲)، (۹)، RFLP^۲ (۲۲)، STS^۳ (۲۴)، ISSR^۴ (۱۷) و SSR^۵ (۲، ۸، ۲۶) استفاده شده اند. از بین این نشانگرها، SSRها یا ریزماهواره ها بعلت امتیازدهی همباز، جایگاه ژنومی مشخص و چندشکلی و تکرارپذیری بالا، کاربرد بیشتری را در مقایسه با سایر نشانگرها پیدا کرده اند (۱۲).

خلستکینا و همکاران (۱۳) تنوع ژنتیکی ۵۴ رقم قدیمی و جدید گندم بهاره را با ۲۳ جایگاه ریزماهواره ارزیابی و در مجموع ۱۵۱ آلل با تعداد آلل بین ۱۱-۳ الل و میانگین ۶/۹ الل برای هر جایگاه گزارش کردند. ریف و همکاران (۱۸) روند تغییر تنوع ژنتیکی ارقام گندم را در طول اهلی شدن و اصلاح (تولید ارقام اصلاح شده از ارقام بومی در طول پنجاه سال برنامه اصلاح گندم در مرکز سیمیت) آنها بررسی کردند. در این مطالعه ۲۵۳ ژنوتیپ شامل ارقام از مجموعه سیمیت، ارقام جدید خویشاوند ارقام سیمیت، ارقام بومی و ژنوتیپ هایی از *Triticum tauschii* توسط ۹۰ جفت آغازگر ریزماهواره با پوشش ژنومی بالا مورد ارزیابی قرار گرفت.

- 1-Random Amplified Polymorphic DNA
- 2-Restriction Fragment Length Polymorphism
- 3-Sequence Tagged Site
- 4-Inter Simple Sequence Repeat
- 5-Simple Sequence Repeat

جدول ۱- اسامی و شجره لاین ها و ارقام گندم مورد مطالعه

شجره	نام
KVZ/Ti71/3/Maya"s"/Bb/Inia/4/Kj2/5/Anza/3/Pi/Ndr//Hys	الموت
1-27-6275/CF1770	الوند
1-29-11085 شماره توده بومی به	امید
Bezostaya	بزوستا یا
بولانی	بولانی
Alvand//Aldan/Ias58	پیشناز
Bow"s"/Nkt"s"(CM67428-GM-LR-5M-3R-LB-Y)	تجن
Attila,(CM85836-50Y-OM-OY-3M-OY)	چمران
چناب	چناب
Maya"s"	داراب ۲
انتخابی از توده های بومی اصفهان	روشن
PK15841	زرین
Gv/D630//Ald"s"/3/Azd	شیراز
Attila,(CM85836-4Y-OM-OY-8M-OY-OPZ)	شیرودی
Kvz/Buho"s"/Kal/Bb=Ser82	فلات
Rsn/5/Wt/4Nor10/K54*2//Fn/3/Ptr/6/Omid//KalBb	قدس
Gascogne	کا سکوزن
opata*2/wulp	کراسینگ بلوک ۸۴
catbird	کراسینگ بلوک ۸۷
yaco/parus//parus	کراسینگ بلوک ۸۹
Milan/sha7	کراسینگ بلوک ۹۷
Stm/3Kal//V534/Jit716	کویر
F13471/Crow"s"	نیک نژاد
Byt/4/Jar//Cfn/Sr70/3/Jup"s"	هیرمند
Chinese 166	Chinese 166
Vilmorin 23	Vilmorin 23
WBLL1/FRET//PASTOR	CIMMYT1
FRET2*2/4/SNI/TRAP#1/3/KAUZ*2/TRAP//KAUZ	CIMMYT3
FRET2*2/KUKUN	CIMMYT5
FRET2/KURUKU//FRET2	CIMMYT7
FRET2/KUKUN//FRET2	CIMMYT9
FRET2/KUKUN//FRET2	CIMMYT11
FRET2/TUKURU//FRET2	CIMMYT12
FRET2/TUKURU//FRET2	CIMMYT13
WBLL1*2/KUKUN	CIMMYT16
WBLL1*2/KUKUN	CIMMYT17
WBLL1*2/TUKURU	CIMMYT18
WBLL1/4/HD2281/TRAP#1/3/KAUZ*2/TRAP//KAUZ/5/KAMB1	CIMMYT19
WBLL1*2/KURUKU	CIMMYT21
WBLL1*2/KURUKU	CIMMYT22

ادامه جدول ۱

شجره	نام
Hybrid 46	Hybrid 46
Jupateco ' 73R'	Jupateco ' 73R'
Lee	Lee
MP151//Arvand/3/Brochis/Arvand	M-78-16
Bow"s"/Vee"s"//1-60-3	M-79-6
Bloyka ICW84-0008-013AP-300L-3AP-300L-0AP	M-79-7
T.Aest/5/Ti/4/La/3/Fr/Kad//Gb/6;F13471/Crow"	M-81-4
Hahn"S"//Mjl/Lira//2*Rsh	M-81-13
Karawan 1//Sun640/M2512	M-82-6
Ald"s"/Snb"s"//Tjn	M-82-12
Ww33G/Vee"S"//Mrn/3/Attila/Tjn	M-82-14
KASYON/GENARO.81//TEVEE-1 ICW92-0281-1AP-OL-2AP-...	M-82-18
KAUZ//KAUZ/PVN	Mkh3
SERI/KAUZ	Mkh4
LIRA/SHA5	Mkh5
BOW/FGK15	Mkh6
BOW/SERI	Mkh7
Mv-17	Mv-17
Shanghai7//Hahn's' *2/pvl 's'	N-75-16
SERI.1B//KAUZ/HEVO/3/AMAD	PRWYT-DT-2
SERI.1B//KAUZ/HEVO/3/AMAD	PRWYT-DT-3
SERI.1B*2/3/KAUZ*2/BOW//KAUZ	PRWYT-DT-7
HUW234+LR34/PRINIA	PRWYT-DT-14
ATTILA*2/PASTOR	PRWYT-DT-15
ATTILLA*2/3/KAUZ*2/TRAP//KAUZ	PRWYT-DT-17
ATTILA*2/STAR	PRWYT-DT-20
Bow"s"/Cm34798/3/snb	S-78-11
Ww33G/Vee"S"//Mrn/4/HD2172/Bloudan//Azd/3/San/Ald"s"//Avd	WS-82-9
Ww33G/Vee"S"//Mrn/3/Attila/Tjn	Ws-82-13

جدول ۲- مکان کروموزومی، نوع واحد تکراری، تعداد الل، فراوانی الل رایج، تنوع ژنی و میزان اطلاعات چند شکلی (PIC) برای نشانگر ریزوماهواره در ژنوتیپ های گندم مورد مطالعه

نشانگر	نوع واحد تکراری	مکان کروموزومی	فراوانی الل رایج	تعداد الل	تنوع ژنی	PIC	نشانگر	نوع واحد تکراری	مکان کروموزومی	فراوانی الل رایج	تعداد الل	تنوع ژنی	PIC
Xbarc3	CCT	6A	۰/۳۸	۱۲	۰/۷۸	۰/۷۵	Xgwm124	CT-GT	1B	۰/۳۵	۱۰	۰/۸۰	۰/۷۷
Xbarc37	TTA	6A	۰/۱۷	۸	۰/۸۴	۰/۸۲	Xgwm129	GT-N-GT	5A/ 5B	۰/۳۳	۸	۰/۷۸	۰/۷۵
Xbarc54	TAGA	3A	۰/۲۱	۱۰	۰/۸۷	۰/۸۵	Xgwm160	GA	5A	۰/۲۰	۱۲	۰/۸۸	۰/۸۷
Xbarc87	TAG	3D/ 7D	۰/۷۵	۳	۰/۴۰	۰/۳۶	Xgwm161	CT	3D	۰/۵۱	۹	۰/۶۹	۰/۶۶
Xbarc130	GA	5D	۰/۳۱	۸	۰/۸۲	۰/۸۰	Xgwm169	GA	6A	۰/۲۷	۱۱	۰/۸۴	۰/۸۲
Xbarc141	GA	5A	۰/۱۹	۱۳	۰/۸۸	۰/۸۷	Xgwm190	CT	5D	۰/۲۷	۹	۰/۸۳	۰/۸۱
Xbarc165-1	ATT	5A/6A	۰/۴۵	۸	۰/۶۷	۰/۶۱	Xgwm212	CT	5D	۰/۳۱	۸	۰/۷۹	۰/۷۷
Xbarc165-2	ATT	5A/6A	۰/۷۴	۳	۰/۴۱	۰/۳۶	Xgwm213	GA	5B	۰/۱۳	۱۵	۰/۹۱	۰/۹۰
Xbarc206	CT	4A/ 2B/ 7D	۰/۳۱	۵	۰/۷۵	۰/۷۰	Xgwm291	CA	5A	۰/۳۳	۹	۰/۸۰	۰/۷۸
Xbarc255	ATT	7B	۰/۴۱	۸	۰/۷	۰/۶۵	Xgwm299	(GA) (TAG)	3B	۰/۴۵	۷	۰/۶۹	۰/۶۵
Xbarc303	ATT	5A	۰/۵۳	۹	۰/۶۸	۰/۶۵	Xgwm312	CT	2A	۰/۶۱	۸	۰/۵۹	۰/۵۷
Xcfa 2028	CA	7A	۰/۴۶	۵	۰/۶۹	۰/۶۴	Xgwm325	CT	6D	۰/۱۷	۱۵	۰/۹۰	۰/۹۰
Xcfa 2141	GA	5A&5D	۰/۲۲	۱۰	۰/۸۵	۰/۸۴	Xgwm327	GT	5A	۰/۲۴	۱۳	۰/۸۷	۰/۸۶
Xcf a2155	TG	5A	۰/۴۰	۶	۰/۷۴	۰/۷۱	Xgwm332	GA	7A	۰/۲۶	۱۰	۰/۸۳	۰/۸۱
Xcfa2234	CA	3A	۰/۳۴	۵	۰/۷۲	۰/۶۷	Xgwm357	GA	1A	۰/۶۴	۷	۰/۵۶	۰/۵۴
Xgwm6	GA	4B	۰/۳۳	۱۴	۰/۷۷	۰/۷۴	Xgwm408	(TA) (CA) (TA) (CA)	5B	۰/۲۵	۱۱	۰/۸۴	۰/۸۲
Xgwm45	TAA	3A	۰/۲۱	۱۱	۰/۸۶	۰/۸۴	Xgwm448	GA	2A	۰/۴۲	۵	۰/۶۸	۰/۶۳
Xgwm46	(GA) ₂ GC(GA) ₃	7B	۰/۲۲	۱۸	۰/۸۹	۰/۸۸	Xgwm499	GA	5B	۰/۳۳	۷	۰/۷۵	۰/۷۱
Xgwm58	(GT) ₁₈ TT(GA) ₄ ³	6B	۰/۳۵	۹	۰/۸۰	۰/۷۸	Xgxm570	(CT) (GT)	6A	۰/۳۳	۱۴	۰/۸۲	۰/۸۰
Xgwm118-1	-	4A/ 5B	۰/۶۳	۴	۰/۵۳	۰/۴۷	Xgwm639	GA	5A/ 5B/ 5D	۰/۳۳	۱۷	۰/۸۵	۰/۸۴
Xgwm118-2	-	4A/5B	۰/۴۶	۵	۰/۶۷	۰/۶۱	Psp2999	(CAG) (CAA)	1A	۰/۵۳	۱۱	۰/۶۹	۰/۶۸
							میانگین			۰/۳۶	۹/۲۸	۰/۷۶	۰/۷۳
							خطای معیار			۰/۲۳		۰/۱۸	۰/۱۹

گروه بندی ژنوتیپ ها

تجزیه خوشه ای

تجزیه خوشه ای براساس ضرایب فاصله مبتنی بر وجود و عدم وجود الل ها و همچنین فراوانی های اللی با استفاده از الگوریتم های UPGMA^۱ و Neighbor Joining انجام شد (۱۴، ۲۰).

جزیه واریانس مولکولی (AMOVA)

برای تعیین تعداد مطلوب گروه ها در تجزیه خوشه ای و نیز تعیین تنوع بین و درون گروه ها از تجزیه واریانس مولکولی استفاده شد. بدین ترتیب که در هر نقطه برش دندروگرام، گروه ها بعنوان تیمار و ژنوتیپ های هر گروه بعنوان تکرار در نظر گرفته شدند. در نقطه ای که واریانس بین گروهی بیش از واریانس درون گروهی باشد، بیشترین تمایز بین گروه ها حاصل خواهد شد (۱۶).

نتایج و بحث

پارامترهای ژنتیکی جایگاه های ریزماهوره

از بین آغازگرهای مورد استفاده، آغازگرهای Xbarc165 و Xgwm118 دو جایگاه ژنومی را تکثیر کردند. این امر می تواند ناشی از خاصیت آمفی پلوئیدی گندم و یا از چند مکانه بودن جایگاه تکثیر این نشانگرها باشد. چهل جفت آغازگر مورد بررسی با تکثیر ۴۲ جایگاه ریزماهوره در مجموع ۳۹۰ الل چند شکل با میانگین ۹/۲۸ الل به ازای هر جایگاه ریزماهوره در ۷۰ ژنوتیپ گندم تولید کردند. جایگاه دوم نشانگر Xbarc165 و Xbarc87 با ۳ الل کمترین تعداد و نشانگر Xgwm46 با ۱۸ الل بیشترین تعداد الل را دارا بودند. میزان اطلاعات چند شکلی برای نشانگرهای مورد بررسی در این مطالعه از ۰/۳۶ تا ۰/۹۰

چرخه های حرارتی شامل یک چرخه واسرشته سازی اولیه در دمای ۹۴°C به مدت ۵ دقیقه، ۳۵ چرخه با واسرشته سازی در دمای ۹۴°C به مدت ۱ دقیقه، اتصال آغازگر در دماهای ۶۵°C-۵۰ به مدت یک دقیقه و بسط در دمای ۷۲°C به مدت دو دقیقه و نهایتاً یک چرخه بسط نهائی به مدت ۷ دقیقه در دمای ۷۲°C بود. جداسازی محصولات تکثیری با استفاده از الکتروفورز ژل پلی اکریلامید واسرشته ساز ۶ درصد در دستگاه الکتروفورز عمودی ساخت شرکت Bio-Rad انجام و رنگ آمیزی به روش نیترات نقره صورت گرفت (۵).

تجزیه های آماری

امتیازدهی الگوهای نواری

الگوهای نواری حاصل بصورت وجود و عدم وجود نوار امتیازدهی شدند. همچنین برای هر نشانگر، الل ها در ژنوتیپ های مورد مطالعه بصورت A, B, C و ... نامگذاری و برای برآورد فراوانی های اللی و پارامترهای ژنتیکی هر جایگاه ریز ماهوره و نیز فاصله ژنتیکی ژنوتیپ ها استفاده شدند (۱۴).

درصد هتروزیگوتی مورد انتظار و میزان اطلاعات چند شکل (PIC): هتروزیگوتی مورد انتظار و میزان اطلاعات چند شکل

به ترتیب از فرمول های $H = 1 - \sum pi^2$ و

$PIC = 1 - \sum_{i=1}^{n-1} pi^2 - \sum_{j=i+1}^n 2pipj^2$ محاسبه شدند که در

این فرمول ها، pi و pj به ترتیب فراوانی الل های i و j در جایگاه ریزماهوره می باشند (۲۳). این پارامترها بر مبنای ۱۰۰۰ نمونه bootstrap با استفاده از برنامه PowerMarker V325 (۱۴) برآورد شدند.

¹ - Unweighted paired group method using arithmetic averages

ژنوتیپ‌های مورد مطالعه کاملاً هموزیگوت باشند. میزان دو پارامتر PIC و تنوع ژنی یکسان خواهد بود (۱). فراوانی ال رایج (الی که بیشترین فراوانی را بین ال‌های یک جایگاه دارد) در این مطالعه از ۰/۱۷ (Xgwm213) تا ۰/۷۵ (Xbarc87) متغیر بود. مقایسه تعداد ال و فراوانی ال رایج در جایگاه‌های ریز ماهواره نشان داد که نشانگرهایی با تعداد ال کمتر، حداکثر فراوانی ال رایج را داشتند. با بررسی سه پارامتر میزان اطلاعات چند شکلی، تنوع ژنی و نیز فراوانی ال رایج مشخص شد که نشانگرهایی با PIC و تنوع ژنی بالا، فراوانی ال رایج کمتری داشتند. بنابراین، جایگاه‌هایی با فراوانی ال رایج کمتر قدرت تمایز بیشتری را خواهند داشت. مقایسه نشانگرهایی با توالی تکراری متفاوت نشان داد که نشانگرهای با توالی‌های تکراری دو نوکلئوتیدی دارای بیشترین تعداد ال، میزان اطلاعات چندشکلی و تنوع ژنی و کمترین میزان فراوانی ال رایج بودند.

گروه بندی ژنوتیپ ها

تجزیه خوشه ای

در کلیه دندروگرام‌های حاصل از روش‌های مختلف، یکسری روابط ثابت بین ژنوتیپ‌ها مشاهده شد که از جمله آنها می‌توان به روابط بسیار نزدیک لاین‌های خواهری بولانی ۱ و ۲، M82-14 و WS82-13، CIMMYT9 و CIMMYT11 و شیروودی و چمران و نیز گروه‌بندی لاین‌های CIMMYT و PRWYT-DT (مشتق شده از مواد CIMMYT) در کنار هم اشاره کرد. در این گروه‌بندی‌ها همچنین لاین‌های Mkh، مشتق شده از ژرم پلاسما مناطق معتدل مدیترانه‌ای و تمامی لاین‌های کراسینگ بلوک به استثنای کراسینگ بلوک ۸۴ با هم و در گروه‌های جداگانه قرار گرفتند. با این وجود، با در نظر گرفتن گروه‌بندی‌های مختلف و اطلاعات شجره‌ای موجود برای لاین‌ها، دندروگرام حاصل از ضریب فاصله راجر و الگوریتم Neighbor Joining برای تفسیر نهایی انتخاب شد (شکل ۱).

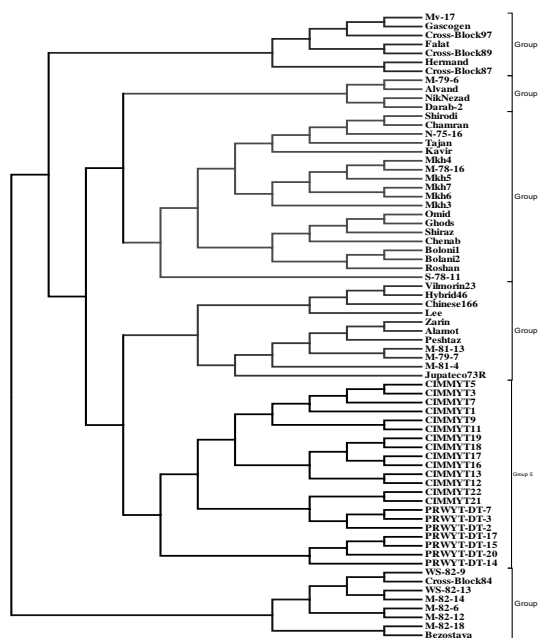
با میانگین 0.19 ± 0.073 متغیر بود که جایگاه دوم نشانگر Xbarc165 و Xbarc87 کمترین و نشانگرهای Xgwm213 و Xgwm325 بیشترین میزان PIC را داشتند. هتروزیگوتی مورد انتظار یا تنوع ژنی از 0.40 (Xbarc87) تا 0.91 (Xgwm213) با میانگین 0.18 ± 0.076 متغیر بود (جدول ۲). آگایا و بویوکونال - بال با استفاده از ۱۹ نشانگر ریز ماهواره در ۱۱ رقم گندم نان تعداد ۹-۲ ال با میانگین 0.42 ال را به ازای هر جایگاه گزارش کردند. (۳) ریبیرو و همکاران محدوده الی را در ارزیابی ۵۹ لاین گندم با نشانگرهای ریز ماهواره ۱۱-۲ ال با میانگین 0.77 بدست آوردند (۱۹). زانگ و همکاران 0.47 ال چندشکل را برای ۹۰ نشانگر ریز ماهواره در بررسی ۱۳۶ لاین گندم با تعداد ال ۱۳-۲ گزارش کردند (۲۵). تفاوت در تعداد ال شناسایی شده در مطالعات مختلف می‌تواند به دلیل منشأ و خصوصیات متفاوت ژنوتیپ‌های مورد مطالعه و نیز ماهیت نشانگرهای ریز ماهواره از نظر تعداد نوکلئوتید واحدهای تکراری باشد.

میزان اطلاعات چند شکلی، یکی از شاخص‌های مهم جهت مقایسه نشانگرهای مختلف از لحاظ قدرت تمایز آنها می‌باشد. مقادیر بالای این معیار دلالت بر چند شکلی زیاد و وجود ال یا ال‌های نادر در یک جایگاه نشانگری است که در تفکیک و تمایز افراد نقش بسزایی دارد. بنابراین، نشانگرهایی با PIC بالا برای تمایز ژنوتیپ‌هایی با خویشاوندی نزدیک بسیار مفید خواهند بود. وی و همکاران میانگین میزان اطلاعات چند شکلی را برای نشانگرهای ریز ماهواره 0.674 و ریبیرو و همکاران 0.52 گزارش کردند (۲۳ و ۱۹).

هتروزیگوتی مورد انتظار یا تنوع ژنتیکی یکی دیگر از معیارهای ارزیابی تنوع الی نشانگرها و میزان اطلاعات نشانگری در مطالعات بررسی تنوع و ساختار ژنتیکی جمعیت‌ها است. تنوع ژنی احتمال متفاوت بودن دو ال تصادفی در دو فرد را نشان می‌دهد. (۱) درسی جیکر و همکاران، میانگین تنوع ژنی را 0.47 و هوانگ و همکاران 0.77 گزارش کردند (۱۱ و ۷). اگر

در این گروه‌بندی، گروه اول شامل ۷ لاین Mv-17، Gascoigne، فلات، هیرمند و کراسینگ بلوکهای ۹۷، ۸۹ و ۸۷ بود. تنوع درون این گروه حدود ۳/۳۰ درصد تنوع ژنتیکی بین ژنوتیپ‌ها را تبیین کرد که نشان‌دهنده یکنواختی ژنتیکی ژنوتیپ‌های این گروه بود. اکثر این ژنوتیپ‌ها بجز فلات و هیرمند جزو لاین‌های مقاوم به زنگ محسوب می‌شوند. در گروه دوم چهار ژنوتیپ M-79-6، الوند، نیک نژاد و داراب قرار داشتند که همگی بجز M-79-6 جزء ژنوتیپ‌های سازگار شده به شرایط ایران بودند. این گروه واریانس درون گروهی حدود یک درصد واریانس کل همگن-ترین گروه از نظر نشانگرهای مورد بررسی بود. بیشتر ارقام ایرانی شامل شیرودی، تجن، چمران، کویر، امید، قدس، شیراز، چناب، بولانی ۱، بولانی ۲ و روشن به همراه لاین‌های Mkh و لاین-های M-75-16، N-75-16، S-78-11 در گروه سوم قرار گرفتند. اکثر ژنوتیپ‌های این گروه حساس به زنگ زرد می‌باشند. این گروه با تبیین ۱۶/۲۰ درصد تنوع ژنتیکی کل ژنوتیپ‌ها، ناهمگن‌ترین گروه در بین گروه‌های شش‌گانه بود. گروه چهارم از ۳ لاین ایرانی (زرین، الموت و پیشتاز) و ۵ لاین خارجی (Vilmorin23، Hybrid46، Chinese166، Lee and Jupateco73R)، و ۳ لاین M-81-4، M-81-13، M-79-7 تشکیل شده بود. بررسی شجره ارقام ایرانی نشان داد که در تولید آنها از ارقام خارجی بعنوان والد استفاده شده است. این گروه با تبیین ۹/۲۰ درصد واریانس مولکولی ژنوتیپ‌های مورد بررسی، یک گروه نسبتاً همگن محسوب می‌شد بیشتر ژنوتیپ‌های این گروه باستانی ژنوتیپ‌های Lee، Jupateco73R، زرین و الموت جزو ژنوتیپ‌های مقاوم به زنگ محسوب می‌شوند. کلیه ژنوتیپ‌های CIMMYT و PRWYT-DT که اغلب براساس شجره خویشاوند هستند به گروه ۵ منتسب شدند. تغییرات ژنوتیپ‌های گروه ۵ براساس ۴۰ نشانگر ریزماهواریه مورد استفاده، حدود ۸/۰۰ درصد تنوع ژنتیکی کل ژنوتیپ‌ها را توجیه کرد. از نظر پاسخ به زنگ زرد، ژنوتیپ‌های این گروه حساس تا مقاوم می‌باشند. گروه ۶ شامل ۸ لاین WS-82-9، کراسینگ بلوک ۸۴، M-WS-82-13، M-82-14، M-82-6، M-82-12، M-82-18 و بزوستایا بود که همگی

شکل ۱- گروه بندی ژنوتیپ های مورد مطالعه براساس داده های ریز ماھواره با استفاده از الگوریتم Neighbor-Joining و ضریب راجر



برای تعیین تعداد مطلوب خوشه که در آن بیشترین تمایز بین گروه‌ها حاصل شود از تجزیه واریانس مولکولی در نقاط مختلف برش دندروگرام استفاده شد. مقایسه نتایج تجزیه واریانس مولکولی نشان داد که بیشترین تمایز بین گروه‌ها در نقطه برش با ۶ گروه حاصل شد که در این حالت واریانس بین گروه‌ها ۵۷٪ تنوع کل بین ژنوتیپ‌ها را تبیین کرد (جدول ۳).

منبع تغییر	مجموع مربعات	درصد تبیین واریانس
بین گروهها	۸۴۶/۰۵	۵۷
درون گروهها	۶۶۱/۰۲	۲۳
درون گروه اول	۵۲/۰۵	۳/۳۰
درون گروه دوم	۱۲/۷۷	۱/۰۰
درون گروه سوم	۲۴۶/۵۶	۱۶/۲۰
درون گروه چهارم	۱۴۴/۲۷	۹/۲۰
درون گروه پنجم	۱۲۰/۰۶	۸/۰۰
درون گروه ششم	۸۵/۳۱	۵/۳۰

جدول ۳- تجزیه واریانس مولکولی با شش گروه در دندروگرام حاصل از روش Neighbor Joining براساس ضریب راجر برای تعیین تعداد مطلوب گروه

مطالعه را در بیشتر موارد براساس شجره آنها تفکیک کنند، هر چند استثنایی نیز در برخی موارد مشاهده شد. با توجه به بالا بودن میزان اطلاعات چندشکل (PIC) تعدادی از نشانگرها، می‌توان از ترکیب آنها برای تمایز بین ژنوتیپ‌هایی با خویشاوندی نزدیک استفاده کرد. قرارگرفتن ژنوتیپ‌های MV17 و بولانی بعنوان والدین مقاوم و حساس در اکثر پروژه‌های مقاومت به زنگ در کشور در گروه‌های مجزا و با فاصله ژنتیکی بیشتر، نشان دهنده اعتبار گروه‌بندی‌های حاصله در این مطالعه می‌باشد.

سپاسگزاری

از قطب علمی اصلاح مولکولی غلات دانشگاه تبریز برای فراهم کردن هزینه و امکانات لازم و از بخش غلات موسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر جهت فراهم کردن مواد ژنتیکی این تحقیق سپاسگزاری می‌شود.

بجز کراسینگ بلوک ۸۴ و بزوستایا دارای یک والد مشترک در شجره خود بوده و از ژرم پلاسما مناطق معتدله منشأ گرفته اند. به استثنای دو رقم بزوستایا و کراسینگ بلوک ۸۴ بقیه ارقام این گروه مقاوم به زنگ زرد هستند. مطابقت گروه‌بندی ژنوتیپ‌ها با اطلاعات شجره‌ای آنها و نیز میزان واریانس بین گروهی بالا (۵/۷٪) نشان‌دهنده کارآیی نشانگرهای مورد استفاده در تعیین روابط بین ژنوتیپ‌ها بود.

برای تعیین نشانگرهای متمایز کننده گروه‌ها، الل‌های اختصاصی برای ژنوتیپ‌های هر گروه شناسایی شد. الل اختصاصی به اللی گفته می‌شود که فقط در یک یا تعدادی از افراد یک گروه بوده و در گروه‌های دیگر وجود نداشته باشد. ۱۲۳ الل اختصاصی برای گروه‌های شش‌گانه شناسایی شد. گروه ۳ (شامل ارقام ایرانی، ارقام تولید شده در CIMMYT و ژنوتیپ‌های امیدبخش) با ۴۸ الل، بیشترین و گروه ۲ (به جزء لاین M-76-6 بقیه لاین‌های این گروه ارقام ایرانی بودند) با ۵ الل کمترین تعداد الل اختصاصی را داشتند. در بین نشانگرهای مورد مطالعه نیز بیشترین تعداد الل اختصاصی برای نشانگر Xgwm46 با ۹ الل و کمترین آن برای نشانگرهای CFA2234، CFA2141، Xgwm312، Xgwm190، Xgwm448، Xbarc206 با یک الل شناسایی شد. با ترکیب نشانگرهایی با الل‌های اختصاصی برای گروه‌های مختلف می‌توان با تعداد کمتر نشانگر بطور موثر ژنوتیپ‌های مختلف را از هم تفکیک کرد و یا اینکه ژنوتیپ‌های جدید را به گروه‌های از قبل تعیین شده منتسب کرد.

نتیجه گیری

مقایسه نشانگرهایی با توالی تکراری متفاوت نشان داد که نشانگرهای با توالی‌های تکراری دو نوکلئوتیدی دارای بیشترین تعداد الل، میزان اطلاعات چند شکلی، تنوع ژنی و کمترین میزان فراوانی الل غالب بودند. تعداد زیاد الل به ازای هر جایگاه ریزماهواره، همچنین وجود الل‌های اختصاصی نشان داد که این نشانگرهای ریزماهواره توانستند ژنوتیپ‌های مورد

منابع

- ۱- محمدی س ا (۱۳۸۵) تجزیه و تحلیل داده های مولکولی از دیدگاه بررسی تنوع ژنتیکی. مجموعه مقالات کلیدی نهمین کنگره علوم زراعت و اصلاح نباتات ایران، پردیس ابوریحان دانشگاه تهران، ۷-۵ شهریور ماه ۱۳۸۵، ص ۱۱۹-۹۶.
2. Ahmad M (2002) Assessment of genomic diversity among wheat genotypes as determined by simple sequence repeats. *Genome*, 45: 646-651.
3. Akkaya MS and Buykunal-Bal EB (2004) Assessment of genetic variation of bread wheat varieties using microsatellite. *Euphytica*, 135: 179-185.
4. Christiansen MJ, Andersen SB, and Ortiz R (2002) Diversity changes in an intensively bred wheat germplasm during the 20th century. *Mol. Breed.*, 9: 1-11.
5. CIMMYT (2005) Laboratory Protocols: CIMMYT Applied Molecular Genetics Laboratory. Third Edition. Mexico, D.F.: CIMMYT.
6. Donini P, Stephenson P, Bryan GJ and Kobner RMD (1998) The potential of microsatellites for high throughput genetic diversity assessment in wheat and barley. *Gen. Res. Crop Evol.*, 45: 415-421.
7. Dresigacker S, Zhang P, Warburton ML, Ginkelt ML, Hoisington DA, Bohn M and Melchinger AE (2004) SSR and pedigree analyses of genetic diversity among CIMMYT wheat lines targeted of different megaenvironments. *Crop Sci.*, 44: 381-388.
8. Gethi JG, Labate JA, Lamkey KR, Smith ME and Kresovich S (2002) SSR variation in important U.S. maize inbred lines. *Crop Sci*, 42: 951-957.
9. Grunberg AM, Costa JM, and Kratochvil RJ (2001) Amplified fragment length polymorphism in a selected sample of soft red winter wheat. *Cereal Res. Commun.*, 29: 251-258.
10. Heckenberger M, Bohn M, Ziegler JS, Joe LK, Hauser JD, Hutten M, and Melchinger AE (2002) Variation of DNA fingerprints among accessions within maize inbred lines and implication for identification of essentially derived varieties. *Mol. Breed.*, 10: 181-191.
11. Huang XQ, Börner A, Röder, MS and Ganai M W (2002) Assessing genetic diversity of wheat (*Triticum aestivum* L.) germplasm using microsatellite markers. *Theor. Appl. Genet.*, 105: 699-707.
12. Khlestkina EK, Pestsova EG, Salina E, Röder MS, Arbuzova VS, Koval SF and Börner A (2002) Genetic mapping and tagging of wheat genes using RAPD, STS, and SSR markers. *Cell. And Mol. Bio. Let.*, 7: 795-802.
13. Khlestkina EK, Röder MS, Börner A, Shumny VK (2004) The genetic diversity of old and modern Siberian varieties of common spring wheat as determined by microsatellite markers. *Plant Breed.*, 123: 122-127.
14. Liu K and Muse V (2004) PowerMarker: Integrated analysis environment for genetic marker data. *Bioinformatics*, 21: 2128-2129.
15. Manifesto MM, Schlatter AR, Hopp HE, Suarez EY, and Dubcovsky J (2001) Quantitative evaluation of diversity in wheat germplasm using molecular markers. *Crop Sci.*, 41: 682-690.
16. Mohammadi SA and Prasanna BM (2003) Analysis of genetic diversity in crop plants: Salient statistical tools and considerations. *Crop Sci.*, 43: 123-1248.
17. Nagaoka T and Oghihara Y (1997) Applicability of inter-simple sequence repeat polymorphisms in wheat for use as DNA markers in comparison to RFLP and RAPD markers. *Theor. Appl. Genet.*, 94: 597-602.
18. Reif JC, Zhang P, Dresigacker S, Warburton ML, Ginkelt ML, Hoisington DA, Bohn M, and Melchinger AE (2005) Wheat genetic diversity trend during domestication and breeding. *Theor. Appl. Genet.*, 5: 859-864.
19. Ribeiro-Carvalho C, Guedes-Pinto H and Iregas G (2004) High levels of genetic diversity throughout the range of the Portuguese wheat landrace Barbela. *Ann. Bot.*, 94: 699-705.
20. Rohlf FJ (2000) NTSYS-pc numerical taxonomy and multivariate system (v.2.1). User guide. Exeter Software, Setauket, New York.
21. Saghai-Marouf MA, Soliman K, Jorgensen RA and Allard RW (1984) Ribosomal DNA spacer-length polymorphisms in barley: Mendelian inheritance, chromosome location and population dynamics. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 81: 8014-8018.
22. Ward RW, Yang ZL, Kim HS and Yen C (1998) Comparative analyses of RFLP diversity in landraces of *Triticum aestivum* and collections of *T. tauschii* from China and Southwest Asia. *Theor. Appl. Genet.*, 96: 312-318.
23. Wei YM, Hou YC, Yan ZH, Wu W, Zhang ZQ, Liu DC and Zhang YL (2005) Microsatellite DNA

polymorphism divergence in Chinese wheat landraces highly resistant to fusarium head blight. *Theor. Appl. Genet.*, 46: 3-9.

24. Wie YM, Zhang Y, Yan Z, Wu W, Zhang Z and Lan X (2003). Genetic diversity in Chinese endemic wheats based on STS and SSR markers. *Wheat Information Service*, 97: 9-15.

25. Zhang XY, Li CW, Wang LF, Wang HM, You GX and Dong YS (2002) An estimation of the minimum number of SSR alleles needed to reveal genetic relationships in wheat varieties. Information from large-scale planted varieties and cornerstone breeding parents in Chinese wheat improvement and production. *Theor. Appl. Genet.*, 106: 67-73.

26. Zhang P, Dreisigacker S, Melchinger AE, Reif JC, Mujeeb Kazi A, Van Ginkel M, Hoisington D and Warburton ML (2005). Quantifying novel sequence variation and selective advantage in synthetic hexaploid wheats and their backcross-derived lines using SSR markers. *Mol. Breed.*, 15: 1-10.