

Inheritance of stripe rust resistance in bread wheat

منوچهر خدارحمی^۱، محمدرضا بی همتا^۲، سیدابوالقاسم محمدی^۳ و اسلام مجیدی هروان^۴

توارث مقاومت به زنگ زرد در گندم نان.
() :

BC₂ BC₁ F₂ F₁

MV17

166E134A⁺ 134E134A⁺

()

(x x)

کاهش عملکرد می شوند. این بیماری ها در صورت وجود شرایط مساعد (ارقام حساس و شرایط آب و هوایی) هر چند سال یک بار در مناطق مختلف جهان به صورت اپیدمی در آمده و باعث افت شدید محصول می شوند. به عنوان مثال، می توان به اپیدمی سال ۱۳۷۱-۷۲ زنگ زرد در ایران اشاره کرد. زنگ زرد گندم توسط قارچ *Puccinia striiformis* Westend f. sp. *tritici*

بیماری ها از جمله عوامل محدود کننده مهمی هستند که عملکرد و کیفیت محصول گندم را کاهش می دهند. در این میان زنگ ها با داشتن نژادهای فیزیولوژیک متعدد، توانایی بیماریزایی بالا، گسترش وسیع در سطح جهان، تغییرپذیر بودن عامل بیماری و شکستن ژن های مقاومت در میزبان، باعث ایجاد آلودگی های شدید و

تاریخ دریافت: ۱۳۸۵/۵/۲۴

۱- دانشجوی دکتری، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم تحقیقات تهران (مکاتبه کننده)

۲- استاد دانشگاه تهران

۴- استاد، مؤسسه تحقیقات بیوتکنولوژی کشاورزی

۳- دانشیار دانشگاه تبریز

از طریق روش های تجزیه ژنتیکی از قبیل تجزیه میانگین و واریانس نسل ها مورد بررسی قرار گیرند (Falconer and Mackay, 1996; Hill *et al.*, 1998). اطلاعات حاصل از این گونه تجزیه ها در انتخاب روش های به نژادی و نحوه گزینش برای مقاومت به زنگ گندم مهم می باشد. هدف از این تحقیق بررسی نحوه کنترل ژنتیکی مقاومت به بیماری زنگ زرد گندم با استفاده از روش تجزیه میانگین نسل ها در شرایط گلخانه می باشد.

این پژوهش در گلخانه های زنگ زرد واحد تحقیقات بیماری های بخش تحقیقات غلات، مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر کرج انجام شد. تعیین و نامگذاری نژادهای زنگ زرد، به روش جانسون و همکاران (Johnson *et al.*, 1972) صورت گرفت. برای ایجاد آلودگی مصنوعی، جدایه های کرج و زرقان بعد از تکثیر روی رقم بولانی، به طور جداگانه روی ارقام استاندارد مایه زنی و پس از ۱۷-۱۹ روز بعد از مایه زنی، از عکس العمل ارقام به روش مک نیل و همکاران (McNeal *et al.*, 1971) یادداشت برداری به عمل آمد. در این روش تیپ های آلودگی ۹-۷ به عنوان ویروولانس و ۶-۰ به عنوان غیر ویروولانس در نظر گرفته شدند. با توجه به سطح زیر کشت و استفاده گسترده از رقم MV17 در بلوک های تلاقی بخش تحقیقات غلات به عنوان منبع مقاومت به زنگ زرد، نسل های F_1 ، F_2 ، BC_1 و BC_2 حاصل از تلاقی این رقم (مقاوم) و بولانی (حساس) در شرایط گلخانه با دو نژاد فوق مورد ارزیابی قرار گرفتند. از نسل های P_1 ، P_2 و F_1 ، ۱۵ بذر در هر تکرار و از نسل های F_2 ، BC_1 و BC_2 به ترتیب ۲۴۰، ۶۰ و ۶۰ بوته مورد ارزیابی قرار گرفت. مایه زنی در مرحله ۱۲ در مقیاس زادوکس و همکاران (Zadoks *et al.*, 1974) انجام شد. در این مرحله رشد برگ اول کامل و برگ دوم تازه تشکیل شده است. روش مایه زنی به صورت

ایجاد می گردد (Alexopoulos *et al.*, 1996). طبق بررسی های انجام شده تا کنون برای این بیماری میزبان حد واسطی شناخته نشده است (Knott, 1989). زنگ زرد یکی از مهمترین و شایع ترین زنگ های گندم در ایران است. اولین گزارش در مورد این بیماری مربوط به سال ۱۳۲۶ می باشد (اسفندیاری، ۱۳۲۶).

استفاده از ارقام مقاوم به دلیل وجود منابع مقاومت متنوع، ارزانی، سهولت کاربرد، و ایمنی محیط زیست بر کنترل شیمیائی این بیماری ارجحیت دارد. در اوایل قرن بیستم با بازیابی مجدد قوانین مندل اساس مقاومت به زنگها نیز مورد بررسی قرار گرفت (Biffen, 1905). فلور (Flor, 1947) رابطه بیمارگر میزبان را در قالب فرضیه ژن برای ژن توصیف کرد. که این امر تأثیر زیادی بر اصلاح برای مقاومت به بیماری ها داشت. تاکنون بیش از ۳۷ ژن مقاومت به زنگ زرد شناسائی و در برنامه های اصلاحی مورد استفاده قرار گرفته است (Marais *et al.*, 2005). با وجود این، بسیاری از ژن های مقاومت به زنگ برای مدت کوتاهی مؤثر بودند و با ظهور نژادهای جدید مقاومت آن ها غیر مؤثر شده است. بنابراین، تولید ارقام مقاوم تلاش مستمری را طلب می کند.

در اصلاح برای مقاومت به بیماری آگاهی از نحوه نوارث مقاومت و ریخته ژنتیکی مواد اصلاحی بسیار مهم می باشد. در صورتیکه گزینش به نفع یک ژن خاص عمل کند، آن ژن در مواد اصلاحی تثبیت و در نتیجه ارقام در برابر یک نژاد خاص عامل بیماری که نسبت به آن ژن ویروولانس دارد، آسیب پذیر خواهند شد (Knott, 1989). برای مقاومت به زنگ زرد، مقاومت تک ژنی غالب و مغلوب، علاوه بر مقاومت چند ژنی با اثر کوچک نیز گزارش شده است (Stubbs, 1985). برای بررسی توارث، به دلیل این که مقاومت به صورت کمی، تظاهر یافته و آثار منفرد ژنی بسیار کوچک می باشند، نمی توان آن ها را از طریق تجزیه مندلی شناسایی کرد. به همین دلیل خصوصیات این ژن ها باید

که در این فرمول‌ها A و D در روش فالتونر (Falconer, 1960) به ترتیب معادل D و H روش متر و جینکز (Mather and Jinks, 1949) می‌باشند. میزان توارث‌پذیری عمومی با توجه به روش‌های متفاوت برآورد واریانس محیطی، بر اساس فرمول‌های زیر محاسبه گردید.

$$(۱) h_{BS}^2 = [\sigma_{F2}^2 - (\frac{\sigma_{P1}^2 + \sigma_{P2}^2}{2})] / \sigma_{F2}^2$$

$$(۲) h_{BS}^2 = [\sigma_{F2}^2 - (\sqrt{\sigma_{P1}^2 \times \sigma_{P2}^2})] / \sigma_{F2}^2$$

$$(۳) h_{BS}^2 = [\sigma_{F2}^2 - (\sigma_{F1}^2)] / \sigma_{F2}^2$$

$$(۴) h_{BS}^2 = [\sigma_{F2}^2 - (\sqrt[3]{\sigma_{P1}^2 \times \sigma_{P2}^2 \times \sigma_{F1}^2})] / \sigma_{F2}^2$$

$$(۵) h_{BS}^2 = [\sigma_{F2}^2 - (\frac{\sigma_{P1}^2 + \sigma_{P2}^2 + \sigma_{F1}^2}{3})] / \sigma_{F2}^2$$

$$(۶) h_{BS}^2 = [\sigma_{F2}^2 - (\frac{\sigma_{P1}^2 + \sigma_{P2}^2 + 2\sigma_{F1}^2}{4})] / \sigma_{F2}^2$$

وارث‌پذیری خصوصی به روش وارنر (Warnner, 1952) محاسبه گردید:

$$h_{NS}^2 = \frac{[2\sigma_{F2}^2 - (\sigma_{BC1}^2 + \sigma_{BC2}^2)]}{\sigma_{F2}^2}$$

حداقل تعداد ژن یا فاکتورهای موثر به وسیله

فرمول‌های زیر برآورد شد:

$$GNF_1: n = \frac{(\bar{P}_1 - \bar{P}_2)^2}{[8(\sigma_{F2}^2 - \sigma_{F1}^2)]} \quad (\text{Cockerham, 1988})$$

$$GNF_2: n = \frac{(\bar{P}_1 - \bar{P}_2)^2}{8[(\sigma_{F2}^2 - (0.5\sigma_{F1}^2 + 0.25\sigma_{P1}^2 + 0.25\sigma_{P2}^2))]} \quad (\text{Cockerham, 1988})$$

$$GNF_3: n = \frac{(\bar{P}_1 - \bar{P}_2)^2}{8[2\sigma_{F2}^2 - (\sigma_{BC1}^2 + \sigma_{BC2}^2)]} \quad (\text{Wright, 1968})$$

$$GNF_4: n = \frac{(\bar{P}_1 - \bar{P}_2)^2}{8[(\sigma_{BC1}^2 + \sigma_{BC2}^2) - (\sigma_{F1}^2 + 0.5\sigma_{P1}^2 + 0.5\sigma_{P2}^2)]} \quad (\text{Lande, 1981})$$

گرده‌پاشی با پودر تالک به نسبت ۱:۴ انجام شد. بعد از مایه‌زنی ابتدا گلدان‌ها به مدت ۲۴ ساعت به تاریکخانه با ۱۰°C و رطوبت در حد اشباع منتقل و سپس به گلخانه با دمای ۱۵°C منتقل و نگهداری شدند. برای اندازه‌گیری اولین جزء مقاومت، دوره کمون، که بیانگر تعداد روز از زمان مایه‌زنی تا ظهور اولین جوش‌های زنگ بر روی برگ‌ها است، ۸ روز بعد از مایه‌زنی، تعداد روز از زمان مایه‌زنی تا مشاهده اولین جوش یادداشت‌برداری شد. این عمل تا ۲۰ روز بعد از مایه‌زنی ادامه داشت. تیپ آلودگی به عنوان دومین جزء مقاومت، به روش مک نیل و همکاران (McNeal et al., 1971) اندازه‌گیری شد.

تجزیه میانگین نسل‌ها براساس مدل زیر با استفاده از عکس واریانس درون هر نسل، به عنوان وزن هر نسل، انجام شد.

$$Y = m + \alpha[d] + \beta[h] + \alpha^2[i] + 2\alpha\beta[j] + \beta^2[l]$$

که در آن، Y میانگین یک نسل، m میانگین تمام نسلها، d مجموع اثرهای افزایشی، h مجموع اثرهای غالبیت، [i] مجموع اثرهای متقابل افزایشی در افزایشی، [j] مجموع اثرهای متقابل افزایشی در غالبیت و [l] مجموع اثرهای متقابل غالبیت در غالبیت است (Mather and Jinks, 1982). برای شناسایی مناسبترین مدل، مدل‌های دو، سه، چهار، پنج و شش پارامتری آزمون شدند. آزمون نیکویی برازش برای ۴ مدل اول با استفاده از آزمون χ^2 به ترتیب با چهار، سه، دو و یک درجه آزادی انجام گردید (Mather and Jinks, 1982). اجزای واریانس براساس فرمول‌های زیر برآورد گردید:

$$E = (\sigma_{P1}^2 + \sigma_{P2}^2 + 2\sigma_{F1}^2) / 4$$

$$A = 2\sigma_{F2}^2 - \sigma_{BC1}^2 - \sigma_{BC2}^2$$

$$D = \sigma_{BC1}^2 + \sigma_{BC2}^2 - \sigma_{F2}^2 - \sigma_E^2$$

$$F = (\sigma_{BC2}^2 - \sigma_{BC1}^2) / 2$$

در فرمول‌های فوق $\sigma_E^2 = E$ جزء غیر قابل توارث یا واریانس محیطی، A جزء واریانس افزایشی، D جزء واریانس غالبیت و F واریانس افزایشی در غالبیت است

است. همچنین عکس العمل حساسیت رقم Lee نشان دهنده ویرولانس برای ژن های Yr22 و Yr23 است که توسط چن و همکاران (Chen et al., 1995) گزارش شده است. نژاد 166E134A⁺ علاوه بر ژن های فوق برای ژن YrSD نیز ویرولانس نشان داد.

تجزیه واریانس وزنی برای آزمون اختلاف میانگین نسل ها انجام پذیرفت. بین نسل های مورد مطالعه از نظر صفات دوره کمون و تیپ آلودگی در شرایط هر دو نژاد تفاوت معنی دار وجود داشت بنابراین تجزیه میانگین نسل ها بلامانع می باشد (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین نسل ها به روش دانکن برای صفات مورد بررسی در مورد دو نژاد در جدول ۲ ارائه شده است. بر اساس داده های این جدول والد حساس بولانی (P₁) دارای کوتاه ترین دوره کمون و بیشترین تیپ آلودگی بود. به طور کلی ارقام حساس دارای دوره کمون کوتاه تری

$$n = \frac{(\bar{F}_1 - \bar{P}_1)^2}{4[\hat{\sigma}_{BC1}^2 - 0.5(\hat{\sigma}_{F1}^2 + \hat{\sigma}_{P1}^2)]} \quad \text{GNF}_5: \quad \text{(Lande, 1981)}$$

میزان پیشرفت ژنتیکی بر اساس فرمول آلارد (Allard, 1960) با شدت انتخاب $i=0.5$ (با استخراج از جدول مربوطه) برای کلیه صفات محاسبه شد.

$$G_s = K\sqrt{\hat{\sigma}_{F2}^2} \times h_{NS}^2$$

در این تحقیق از دو نمونه زنگ زرد جمع آوری شده از کرج و زرقان استفاده شد. براساس عکس العمل های به دست آمده و ارزش های تعیین شده برای هر کدام از ارقام استاندارد (Differential varieties)، با استفاده از روش جانسون و همکاران (Johnson et al., 1972)، نژاد نمونه های کرج و زرقان به ترتیب 134E134A⁺ و 166E134A⁺ تعیین شد. نژاد 134E134A⁺ برای ژن های YrA، YrCle، Yr9، Yr7، Yr6، Yr2

جدول ۱- تجزیه واریانس وزنی صفات دوره کمون (LP) و تیپ آلودگی (IT) در گندم نان

Table 3. Weighted ANOVA for latent period (LP) and infection type (IT) traits in bread wheat

منابع تغییر S. O. V.	درجه آزادی df	134E134A ⁺		166E134A ⁺	
		IT	LP	IT	LP
Rep	تکرار	2	0.164 ^{ns}	0.22 ^{ns}	0.001 ^{ns}
Genotype	ژنوتیپ	5	33.99**	27.7**	31.8**
Error	اشتباه	10	0.099	1.003	0.1005
CV %			4.6	5.59	4.4

* and **: Significant at 1% and 5% levels, respectively.

* و **: به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

ns: Non significant.

ns: غیر معنی دار.

جدول ۲- میانگین صفات دوره کمون (LP) و تیپ آلودگی (IT) برای شش نسل در گندم نان

Table 2. Mean of latent period (LP) and infection type (IT) traits for six generations in bread wheat

میانگین نسل ها Generation means	134E134A ⁺		166E134A ⁺	
	IT	LP	IT	LP
Bolani	8.89 c	11.67 c	8.42 c	11.62 c
Mv17	0.08 a	19.61 a	0.33 a	19.54 a
F1	0.03 a	19.58 a	0.25 a	19.62 a
F2	1.64 b	18.8 ab	2.21 b	18.00 b
BC1	2.24 b	18.19 b	2.17 b	17.94 b
BC2	0.05 a	19.6 a	0.34 a	19.72 a

میانگین های با حروف مشترک در هر ستون براساس آزمون دانکن از نظر آماری در سطح ۱٪ اختلاف معنی داری ندارند

Means, in each column, followed by similar letter (s), are not significantly different at 1% - using (Duncan's New Multiple Range Test).

نسبت به ارقام مقاوم هستند. از طرفی ژنوتیپ‌های دارای مقاومت بالا، تیپ آلودگی پایین و نزدیک به صفر و ارقام حساس هم دارای تیپ آلودگی بالا هستند. والد مقاوم دارای تیپ آلودگی نزدیک به صفر و دارای بیشترین دوره کمون می‌باشد. همچنین نسل‌های F_1 و BC_2 دارای تیپ آلودگی و دوره کمون نزدیک به والد مقاوم می‌باشد.

برآوردهای وراثت‌پذیری با استفاده از روش‌های مختلف و برآورد درجه غالبیت برای دو صفت در شرایط دو نژاد در جدول ۳ درج شده است. درجه غالبیت برای هر دو صفت در مورد هر دو نژاد تقریباً برابر یک بود که به طور متوسط بیانگر غالبیت کامل است. منفی بودن درجه غالبیت برای صفت تیپ آلودگی نشان می‌دهد که برای نوع آلودگی پایین (مقاومت) غالبیت کامل وجود دارد. برای صفت دوره کمون غالبیت به سمت دوره کمون طولانی‌تر بود. جاکوب و بروئرز (Jacobs and Broers, 1989) نیز نتایج مشابهی را گزارش کردند.

دامنه برآورد وراثت‌پذیری عمومی برای هر دو صفت در شرایط نژاد $134E134A^+$ از ۸۷ تا ۹۸ درصد و در شرایط نژاد $166E134A^+$ از ۹۴ تا ۹۸ درصد متغیر

بود. وراثت‌پذیری خصوصی برای دو صفت تیپ آلودگی و دوره کمون در نژاد $134E134A^+$ به ترتیب ۳۳٪ و ۵۲٪ و برای نژاد $166E134A^+$ ۸۷٪ و ۷۹٪ برآورد شد. تفاوت بین مقادیر وراثت‌پذیری عمومی و خصوصی برای هر دو صفت مخصوصاً برای نژاد $134E134A^+$ نشان‌دهنده نقش غالبیت در کنترل ژنتیکی این صفات است. با توجه به وراثت‌پذیری نسبتاً بالای هر دو صفت مخصوصاً در مورد نژاد $166E134A^+$ می‌توان انتظار داشت که ارزیابی مقاومت به این نژاد به آسانی در جمعیت‌های در حال تفرق امکان‌پذیر باشد. با فرض شدت گزینش ۵٪، پیشرفت ژنتیکی در شرایط نژاد $166E134A^+$ نسبت به نژاد $134E134A^+$ در هر دو صفت بیشتر برآورد شد. سرعت پیشرفت تحت گزینش بستگی به وراثت‌پذیری خصوصی دارد (Mather and Jinks, 1982) و وراثت‌پذیری خصوصی بالا می‌تواند گزینش برای مقاومت بالا را تسریع کند (Chen and Line, 1995). برآوردهای وراثت‌پذیری، به اصلاح‌گران امکان می‌دهد که پیشرفت ژنتیکی تحت شرایط گزینش را از طریق انواع روش‌های متفاوت گزینش در شدت‌های مختلف گزینش پیش‌بینی کنند.

جدول ۳- برآوردهای وراثت‌پذیری عمومی به روش‌های مختلف، درجه غالبیت و پیشرفت ژنتیکی برای صفات دوره کمون (LP) و تیپ آلودگی (IT) در گندم نان

Table 3. Estimates of broad sense heritability by different methods, degree of dominance and genetic advance (GA) for latent period (LP) and infection type (IT) traits in bread wheat

نژاد Race	صفت Trait	h/d	h^2_{BS}						میانگین		GA
			1	2	3	4	5	6	Mean	h^2_{NS}	
$134E134A^+$	IT	-1.01	0.98	0.98	0.97	0.98	0.98	0.97	0.98	0.33	2.05
	LP	0.99	0.87	0.88	0.92	0.89	0.88	0.89	0.89	0.52	3.07
$166E134A^+$	IT	-1.02	0.95	0.96	0.96	0.96	0.95	0.95	0.95	0.87	6.62
	LP	1.02	0.94	0.94	0.95	0.95	0.95	0.95	0.95	0.79	5.5

h^2_{BS} مربوط به ۱، ۲، ۳، ۴، ۵ و ۶ به مواد و روش‌ها مراجعه شود.

For h^2_{BS} 1, 2, 3, 4, 5 and 6 see materials and methods.

درجه غالبیت مساوی برای آلل‌های مثبت صادق باشند. با انحراف از این مفروضات، برآورد تعداد ژن‌های در حال تفرق از میزان واقعی تفاوت خواهد داشت (Chen and Line, 1992). در این مطالعه با انتخاب والدین از دو انتهای توزیع فنوتیپی صفات، حداقل فرض توزیع الل‌ها در والدین نسل‌ها رعایت شد.

اجزای تغییرات برای هر دو صفت در جدول ۵ آورده شده است. برای هر دو صفت در شرایط نژاد $134E134A^+$ مقدار جزء غالبیت (H) بیشتر از جزء افزایشی (D) بود که بیانگر اهمیت بیشتر اثر غالبیت نسبت به افزایشی است. برعکس در مورد نژاد $166E134A^+$ برای هر دو صفت مقدار D بیشتر از H برآورد شد که نشان‌دهنده اهمیت بیشتر جزء افزایشی می‌باشد. میزان بالای وراثت‌پذیری خصوصی دو صفت در این نژاد نیز تأییدکننده این مطلب می‌باشد.

اطلاع از نحوه کنترل ژنتیکی (تک ژنی و یا چند ژنی بودن) صفات برای تعیین روش اصلاحی بسیار مهم است. براساس پنج روش مختلف، تعداد ژن‌های کنترل‌کننده حداقل از ۱ تا ۳ ژن برای تیپ آلودگی و حداقل حدود ۱ تا ۲ ژن برای دوره کمون بیماری برآورد شد (جدول ۴). محققین دیگر نیز در گندم تعداد ژن مشابه را برای این صفات گزارش کردند (Lee and Shaner, 1985; Broers and Jacobs, 1989). قنادها (۱۳۷۷) ۱ تا ۴ ژن برای دوره کمون و چن و لاین (Chen and Line, 1992) ۳ تا ۵ ژن برای تیپ آلودگی برآورد کردند. در محاسبه تعداد ژن باید توجه داشت که فرضیات عدم وجود رابطه بین میانگین و واریانس، عدم پیوستگی ژنی، عدم وجود اپیستازی، اثرهای مساوی ژن‌ها در تمام مکان‌های ژنی، وجود آلل‌های مثبت در یک والد و آلل‌های منفی در والد دیگر و

جدول ۴- برآورد تعداد ژن‌های در حال تفرق برای صفات دوره کمون (LP) و تیپ آلودگی (IT) در گندم نان

Table 4. Estimates of the segregating genes number for latent period (LP) and infection type (IT) traits in bread wheat

نژاد Race	صفت Trait	No. of segregating genes					تعداد ژن در حال تفرق
		1	2	3	4	5	
$134E134A^+$	IT	1.1	1.1	3.2	0.7	1.3	
	LP	1.1	1.1	1.9	0.8	1.6	
$166E134A^+$	IT	0.7	0.7	0.7	0.6	1.2	
	LP	0.7	0.7	0.9	0.6	1.3	

جدول ۵- اجزاء تغییرات در شش نسل گندم برای صفات دوره کمون (LP) و تیپ آلودگی (IT) در گندم نان

Table 5. The components of variation for latent period (LP) and infection type (IT) traits in six generations of bread wheat

نژاد Race	صفت Trait	Components of variation				اجزای تغییرات	
		E_W	D	H	F	$\sqrt{H/D}$	$F/\sqrt{HD}$
$134E134A^+$	IT	0.188	5.98	23.38	-14.58	1.97	-1.23
	LP	0.83	8.33	11.23	-10.15	1.16	-1.05
$166E134A^+$	IT	0.55	23.53	4.43	-13.93	0.43	-1.36
	LP	0.55	18.09	7.17	-12.87	0.63	-1.13

علامت غالبیت ژن‌ها و نحوه توزیع آلل‌های افزایشنده و کاهشنده صفت بین والدین می‌باشد. مقدار $\sqrt{H/D}$ در شرایط نژاد $166E134A^+$ به طور قابل ملاحظه‌ای کوچکتر از مقدار آن در شرایط نژاد $134E134A^+$ بود. این نتایج با مقادیر وارث پذیری خصوصی مطابقت داشت. مقادیر نزدیک به یک این نسبت بیانگر اهمیت اثر غالبیت است که با نتایج چن و لاین (Chen and Line, 1995) و نقوی و همکاران (۱۳۷۷) توافق دارد.

نتایج تجزیه میانگین نسل‌ها با استفاده از آزمون وزنی در جدول ۶ آمده است. برای تعیین مناسب‌هاترین مدل، مدل‌های دو، سه، چهار، پنج و شش پارامتری مورد آزمون قرار گرفتند. برای هر دو صفت در شرایط هر دو نژاد، χ^2 مدل سه پارامتری شامل m , $[d]$, $[h]$ معنی‌دار شد. بدین ترتیب مدل افزایشی غالبیت ساده برای تبیین کنترل ژنتیکی مقاومت به زنگ در این تلاقی کارآیی لازم را نداشته است و علاوه بر اثرهای ژنتیکی اصلی، حداقل وجود اثر متقابل دو ژنی نیز در کنترل مقاومت

کواریانس اجزای افزایشی غالبیت (F) در شرایط هر دو نژاد منفی بود. بنابراین، ژن‌های غالب اکثراً در والدی با مقدار پایین صفت مورد بحث جمع شده است. این جزء (F) نشان‌دهنده همبستگی d و h در میانگین کلیه مکان‌های ژنی است. جزء F نزدیک به یک، نشان‌دهنده ثابت بودن درجه غالبیت (h/d) در تمام مکان‌های ژنی از لحاظ علامت و بزرگی می‌باشد. در حالیکه اگر جهت درجه غالبیت در بین مکان‌های کنترل‌کننده صفت متفاوت باشد، آنگاه مقدار F به طرف صفر متمایل خواهد کرد.

قدر مطلق جزء $F/\sqrt{DH}$ در شرایط هر دو نژاد برای هر دو صفت تقریباً برابر یک بود. که دلیل بر یکسان بودن ارزش غالبیت، علامت و بزرگی ژن‌های کنترل‌کننده صفات مذکور است. در این شرایط $\sqrt{H/D}$ برآورد خوبی از درجه غالبیت می‌باشد. به طور کلی $\sqrt{H/D}$ برآورد قابل اعتمادتری نسبت به $[h]/[d]$ برای تعیین نوع عمل ژن‌ها است. زیرا $[h]/[d]$ تحت تأثیر

جدول ۶- برآورد اجزای ژنتیکی میانگین با استفاده از شش نسل برای صفات دوره کمون (LP) و

تیپ آلودگی (IT) در گندم نان

Table 6. Estimates of genetic components estimates for latent period (LP) and infection type (IT) in six generations of bread wheat

نژاد	صفت	اجزای ژنتیکی Genetic components						X^2
		m	$[d]$	$[h]$	$[i]$	$[j]$	$[l]$	
134E134A ⁺	IT	4.48 ** ± 0.04	4.4 ** ± 0.04	-7.5 * ± 0.67	- -	-3.06 ** ± 0.7	3.05 ** ± 0.68	1.95 ^{ns}
	LP	15.64 ** ± 0.12	-3.97 ** ± 0.12	8.8 ** ± 0.7	- -	5.07 ** ± 0.75	-4.85 ** ± 0.69	0.42 ^{ns}
166E134A ⁺	IT	8.23 ** ± 1.34	4.04 ** ± 0.11	-16.08 ** ± 3.5	-3.8 ** ± 1.3	-4.41 ** ± 1.06	8.1 ** ± 2.2	-
	LP	12.24 ** ± 1.3	-3.96 ** ± 0.11	15.64 ** ± 3.4	3.4 ** ± 1.2	4.37 ** ± 1.01	-8.26 ** ± 2.1	-

* and **: Significant at 1% and 5% levels, respectively.

ns: Non significant.

* و **: به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

NS: غیرمعنی دار

به زنگک زرد دخالت دارند. در شرایط نژاد $134E134A^+$ برای هر دو صفت، جزء غیرمعنی دار [i] از مدل شش پارامتری حذف و اجزای مربوطه دوباره برازش شدند. در مدل پنج پارامتری جدید، χ^2 معنی دار نشد، بنابراین، کفایت مدل جدید در تبیین تغییرات برای صفات حاصل شد. علامت مخالف [h] و [l] در کلیه حالات نشان دهنده اپیستازی از نوع دو گانه (Duplicate) بود. وجود این نوع اپیستازی سبب کاهش واریانس نسل ها و توده های در حال تفرق می شود. علامت [j] برای صفت تیپ آلودگی منفی ولی برای دوره کمون در شرایط هر دو نژاد مثبت بود. این نوع اپیستازی به وسیله گزینش تحت شرایط خود گشتی قابل تثبیت نمی باشد. همچنین بزرگتر بودن جزء [h] نسبت به سایر اجزا نشان دهنده اهمیت بیشتر اثرات غالبیت ژن ها می باشد.

در مورد نژاد $166E134A^+$ ، اثر متقابل برای هر دو صفت معنی دار شد که نشان دهنده اهمیت اثر متقابل غیرآلی در کنترل این صفات بود. با توجه به تعداد نسل های مورد آزمون در این آزمایش و در نتیجه محدودیت در تعداد پارامترهای مورد آزمون، نظر به اینکه درجه آزادی برای آزمون χ^2 مدل شش پارامتری صفر است، امکان بررسی برازش یا عدم برازش مدل در این شرایط وجود ندارد و بهتر است از تعداد نسل های بیشتری استفاده شود. دلیل عدم برازش مدل می تواند ناشی از پیچیدگی کنترل ژنتیکی مقاومت (مانند اثر متقابل سه جانبه)، پیوستگی ژنی و یا واریانس محیطی بالا باشد. روی (Roy, 2000) علاوه بر این عوامل، اثر متقابل ژنوتیپ $\times$ محیط و دابلکار (Dabholkar, 1992) نیز ترکیبی از عوامل فوق الذکر را دلیل عدم برازش مدل ذکر کردند. لازم به ذکر است که میانگین نسل های بدون تفرق تحت تأثیر پیوستگی ژنی قرار نمی گیرد و پیوستگی ژنی با تأثیر بر نسل های در حال تفرق

(F2, F3, Fn...) اعمال می شود. پیوستگی در نسل F2 زمانی اثر خواهد گذاشت که اثرات اپیستازی وجود داشته باشد. در این صورت بر حسب شدت پیوستگی بین ژن ها، میانگین جمعیت F2 و سایر نسل های پیشرفته متأثر می شود. در نتیجه میانگین نسل ها تابعی از فراوانی آلل های والدین و نو ترکیبی حاصل از پیوستگی ژن ها می باشد (Dabholkar, 1992).

در نهایت با توجه به معنی دار شدن اثر متقابل می توان چنین استنباط کرد که ضمن وجود اثر اپیستازی برای ژن ها کنترل کننده مقاومت، حداقل دو ژن صفت تیپ آلودگی و دوره کمون را کنترل می کنند. همچنین با توجه به منفی بودن علامت [h] در تیپ آلودگی و مثبت بودن آن در دوره کمون می توان نتیجه گرفت که غالبیت در جهت کاهش تیپ آلودگی و افزایش دوره کمون بیماری می باشد. غیرمعنی دار بودن [i] نشان می دهد که سهم اثر افزایشی بیشتر از طریق اثرهای منفرد هر یک از ژن های افزایشی در مکان های ژنی مربوط در مقایسه با اثرهای متقابل افزایشی $\times$ افزایشی است. اثر غالبیت نیز در کنترل ژنتیکی تیپ آلودگی و دوره کمون حائز اهمیت بود از طرفی هر چند که اثر متقابل در کنترل ژنتیکی این صفات نیز نقش داشتند ولی اهمیت ژن ها در سایه غالبیت قرار گرفت. وراثت پذیری خصوصی پایین نیز در مورد نژاد $134E134A^+$ تأکید کننده اهمیت اثر غالبیت می باشد.

بدین وسیله از بخش تحقیقات غلات مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر که نهایت همکاری را در فراهم آوردن امکانات لازم برای انجام این تحقیق به عمل آوردند تشکر و قدردانی می گردد.

References

زنگک های غلات در ایران. نشریه آفات و بیماریهای گیاهی، ۷۶-۷۷.

مطالعه نحوه توارث طول دوره کمون در چهار رقم گندم نسبت به زنگ زرد مجله علوم زراعی ایران، ۱: ۷۱-۵۳.

تجزیه دای آلل برای تیپ آلودگی زنگ نواری گندم. نشریه نهال و بذر، ۱۴: ۷-۱.

Alexopoulos, C. J., C. W. Mims and M. Blackwell. 1996. Introductory Mycology. John Wiley and Sons, New York.

Allard, R. W. 1960. Principles of Plant Breeding. John Wiley and Sons, London, 485 pp.

Biffen, R. H. 1905. Mendels laws of inheritance and wheat breeding. J. Agric. Sci., 1: 4-48.

Broers, L. H. M. and T. Jacobs. 1989. The inheritance of host plant effect on latent period of wheat leaf rust in spring wheat. II: Number of segregating factors and evidence for transgressive segregation in F3 and F5 generation. Euphytica, 44: 207-214.

Chen, X. M. and R. F. Line. 1992. Inheritance of stripe rust resistance in wheat cultivars used to differentiate races of *Puccinia striiformis* in North America. Phytopathology, 82: 633-37.

Chen, X. M. and R. F. Line. 1995. Gene number and heritability of wheat cultivars with durable high-temperature, adult plant (HTAP) resistance interaction of HTAP and race specific seedling resistance to *Puccinia striiformis*. Phytopathology, 85: 573-78.

Chen, X. M., R. F. Line and S. S. Jones. 1995. Chromosomal location of genes for stripe rust resistance in spring wheat cultivars Compair, Fielder, Lee and Lemhi. Phytopathology, 85: 375-81.

Cokerham, C. C. 1988. Modification in estimating the number of genes for a quantitative character. Genetics, 144: 659-664.

Dabholkar, A. R. 1992. Elements of biometrical genetics. First edition, New Delhi.

Falconer, C. O. 1960. Introduction to quantitative genetics. Ronald press, New York. pp. 485.

Falconer, D. S. and T. F. C. Mackay. 1996. Introduction to quantitative genetics. 4th ed. Longman, Harlow, UK. pp. 464.

Flor, H. H. 1947. Inheritance of reaction to rust in flax. Can. J. Agric. Sci., 74: 241-62.

Hill, J., H. C. Becker and P. M. A. Tigerstedt. 1998. Quantitative and ecological aspects of plant breeding. Chapman and Hall, London. pp. 275.

Jacobs, T. and L. H. M. Broers. 1989. The inheritance of host plant effect on latency period of wheat leaf rust in spring wheat. I: Estimating of gene action and number of effective factors in F1, F2 and backcross generations. Euphytica, 44: 197-206.

Johnson, R., R. W. Stubbs, E. Fuchs and N. H. Chamberlain. 1972. Nomenclature for physiologic race of *Puccinia striiformis* infecting wheat. Transaction of the British Mycological Society, 58: 475-80.

Knott, D. R. 1989. The Wheat Rusts -Breeding for Resistance. Monographs on Theoretical and Applied Genetics. Springer Verlag.

Lande, R. 1981. The minimum number of genes contributing to quantitative variation between and within populations. Genetics, 99: 541-553.

Lee, T. S. and G. Shaner. 1985. Oligogenic inheritance of length of latent period in six slow leaf-rusting wheat cultivars. Phytopathology, 75: 636-643.

- Marais, G. F., A. S. Marais, Z. A. Pretorius, B. McCallum and J. E. Snyman. 2005.** Leaf rust and stripe rust resistance genes *Lr54* and *Yr37* transferred to wheat from *Aegilops kotschy*. *Plant Breeding*, 124: 538-541
- Marshall, D. R., P. Langridge and R. Appels. 2001.** Wheat breeding in the new century. *Aust. J. Agric. Res.* 52: 11-12.
- Mather, K. and J. L. Jinks. 1977.** Introduction to Biometrical genetics. First edition. Chapman and Hall. London. pp. 231.
- Mather, K. and J. L. Jinks. 1982.** Biometrical genetics. The Study of Continuous Variation. 3rd edition. Chapman and Hall, New York. pp. 396.
- McNeal, F. H., C. F. Konzak, E. P. Smith, W. S. Tate and T. S. Russell. 1971.** A uniform system for recording and processing cereal research data. *Agric. Res. Service Bulletin*, 34-121, USDA.
- Roelfs, A. P., R. P. Singh and E. E. Saari. 1992.** Rust Disease of Wheat: Concepts and methods of disease management. CIMMYT Mexico, D. F., Mexico.
- Roy, D. 2000.** Plant Breeding Analysis and Exploitation of Variation. Alpha Science International Ltd. 701 pp.
- Stubbs, R. W. 1985.** Pathogenicity analysis of yellow (stripe) rust of wheat and its significance in a global context. In: N.W. Simmonds and S. Rajaram (eds.) *Breeding Strategies for Resistance for the Rusts of Wheat*, pp. 23-38. CIMMYT: Mexico, D. F., Mexico.
- Warner, J. N. 1952.** A method for estimation heritability. *Agron. J.*, 44:427-430.
- Wright, S. 1968.** Evolution and the genetics of populations. Vol. 1. Genetic and biometric Foundation. The University of Chicago Press, Chicago.
- Zadoks, J. C., T. T. Chang and C. F. Konzak. 1974.** A decimal code for the growth stages of cereals. *Weed Res.* 14: 415-21.

Inheritance of stripe rust resistance in bread wheat

Khodarahmi¹, M., M. R. Bihamta², S. A. Mohammadi³, E. Majidi Hervan⁴

ABSTRACT

Khodarahmi, M., M. R. Bihamta, S. A. Mohammadi, E. Majidi Hervan. 2007. Inheritance of stripe rust resistance in bread wheat. Iranian Journal of Crop Science. 8 (4): 368-378.

To study the inheritance of stripe rust resistance and to estimate the genetic components of resistance in wheat, F₁, F₂, BC₁ and BC₂ generations derived from a cross between MV17 as resistant and Bolani as susceptible parents together with parental lines were evaluated in a randomized complete block design (RCBD) with three replications in the greenhouse. The plant materials were inoculated with pathotypes 134E134A⁺ and 166E134A⁺ of stripe rust in two different experiments. In all plants, resistance components including latent period (days from inoculation to first pustule eruption) and infection type were recorded after appearance of pustules on leaves. Generation mean analysis revealed that additive, dominance and epistasis (especially [j] and [l] components) play a major role in increasing and decreasing of latent period and infection type, respectively. In spite of significant additive effect, dominance gene effect was the most important component in controlling these two characteristics. Estimates of degree of dominance were very close to unity for the two concerned traits in response to both pathotypes which indicates a complete dominance resistance. Heritability ranged from moderate to high and number of segregating genes governing resistance ranged from 1 to 3.

Key words: Generation mean analysis, Stripe rust, Bread wheat, Seedling resistance.

Received: September, 2006

1- Ph. D. Student, Science and Research Unit, Islamic Azad University, Tehran, Iran (Corresponding author)

2- Professor, the University of Tehran, Karaj, Iran.

3- Associate professor, The University of Tabriz, Tabriz, Iran.

4- Professor, Agricultural Biotechnology Research Institute, Iran.