DOI:10.16861/j.cnki.zggc.2024.0408

黄瓜枯萎病抗性的遗传分析

杨侃侃^{1,2},刘晓虹²,陈惠明^{1,2},周 赓²,陈 宸²

(1.湖南大学研究生院隆平分院 长沙 410125; 2.湖南省蔬菜研究所•湖南省农业科学院 长沙 410125)

摘 要:为研究黄瓜枯萎病抗性的遗传规律,选择华南生态型黄瓜枯萎病高感材料 Han203 为母本与华南生态型黄瓜枯萎病高抗材料 BLF-2-1A 为父本,华南生态型黄瓜枯萎病高感材料 NS 为母本与其近等基因系黄瓜枯萎病高抗 材料 NR 为父本,分别杂交获得 2 个四世代杂交组合,采用主基因与多基因混合模型分析了黄瓜枯萎病的遗传规 律。结果显示,Han203×BLF-2-1A 在 2018 年秋季符合 E-1(MX2-ADI-AD)模型,在 2019 年春季符合 E-0 (MX2-ADI-ADI)模型; NS × NR 在 2023 年春季符合 E-1(MX2-ADI-AD)模型,在 2023 年秋季符合 E-0 (MX2-ADI-ADI)模型; NS × NR 在 2023 年春季符合 E-1(MX2-ADI-AD)模型,在 2023 年秋季符合 E-0 (MX2-ADI-ADI)模型; acid 个模型中,主基因遗传效率分别为 87.98%、77.30%、73.96%和 72.33%,多基因遗传效 率分别为 0、2.7%、0 和 0,环境方差占表型方差百分比分别为 12.22%、22.70%、26.40%和 27.67%。研究结果为黄瓜 枯萎病抗性材料的选育及挖掘黄瓜枯萎病抗性相关基因提供了参考依据。

关键词:黄瓜;枯萎病;主基因+多基因;遗传分析

中图分类号:S642.2 文献标志码:A 文章编号:1673-2871(2024)10-047-09

Genetic analysis of resistance of cucumber to Fusarium wilt

YANG Kankan^{1,2}, LIU Xiaohong², CHEN Huiming^{1,2}, ZHOU Geng², CHEN Chen²

(1. Long Ping Branch, Graduate School of Hunan University, Changsha 410125, Hunan, China; 2. Hunan Vegetable Research Institute/ Hunan Academy of Agricultural Sciences, Changsha 410125, Hunan, China)

Abstract: In order to study the genetic law of cucumber resistance to *Fusarium* wilt, in this study, two four-generation hybrid combinations were obtained by Han203 cross with BLF-2-1A, NS cross with NR, respectively. The inheritance law of cucumber wilt was analyzed by using a mixture of principal genes and multi-gene model. The results showed that Han203×BLF-2-1A conformed to the E-1 (MX2-ADI-AD) model in autumn 2018 and the E-0 (MX2-ADI-ADI) model in spring 2019; NS×NR conformed to the E-1 (MX2-ADI-AD) model in spring 2023 and the E-0 (MX2-ADI-ADI) model in 2023 autumn. In these four models, the main gene genetic efficiency was 87.98%, 77.30%, 73.96% and 72.33%, the polygenic genetic efficiency was 0, 2.7%, 0 and 0, and the environmental variance as a percentage of phenotypic variance was 12.22%, 22.70%, 26.40% and 27.67%, respectively. This study provides a reference basis for the selection and breeding of cucumber wilt resistance materials and the mining of cucumber wilt resistance related genes.

Key words: Cucumber; Fusarium wilt; Major gene + polygene; Genetic analysis

黄瓜为葫芦科黄瓜属作物,是世界上主要的蔬菜作物之一,同时也是中国的重要蔬菜之一^[1]。黄瓜在栽培过程中的各种病害会严重影响黄瓜当年的产量,其中黄瓜枯萎病对黄瓜最终产量的影响尤为严重^[2]。黄瓜枯萎病主要是由尖孢镰刀菌黄瓜专化型 Fusarium oxysporum (Schl.) f. sp. cucumerinum Owen (Foc)所引起的黄瓜病害^[3],它是一种世

界性的可以通过土壤直接传播的黄瓜病害,给黄瓜 生产带来了极为巨大乃至破坏性的社会经济损 失。该病发生的初期症状主要表现为幼苗发黄、发 育迟缓或死亡;成株叶片容易枯萎、变黄变干,木质 部组织变褐色,甚至植株死亡,它可以在黄瓜生长 发育的各个阶段都有出现,在成熟期会表现更为严 重⁽⁴⁾。枯萎病菌能够在土壤中长时间地持续存活,

收稿日期:2024-06-25;修回日期:2024-08-08

基金项目:国家自然科学基金联合基金项目(U22A20498);湖南省自然科学基金青年基金项目(2023JJ40389);湖南省农业科技创新资金项目(2023CX03)

通信作者:陈 宸,女,助理研究员,研究方向为黄瓜育种。E-mail:ccad111188@163.com

作者简介:杨侃侃,女,在读博士研究生,研究方向为植物基因工程与新品种选育。E-mail:kankankkyang@163.com

周 赓, 男, 助理研究员, 研究方向为黄瓜育种。E-mail: zhougeng@hnu.edu.cn

目前对黄瓜枯萎病的防治方法主要是化学防治、生 物防治、嫁接、熏蒸等手段,不能从根本上防治枯萎 病带来的危害与损失^[5]。目前,选育具有黄瓜枯萎 病抗性的黄瓜品种是最经济、环保且有效的方 法¹⁶。具有抗病性的黄瓜品种对腌渍和鲜食黄瓜的 生产都十分重要,国内外都将抗病害黄瓜品种的选 育放在了最重要的位置。在黄瓜枯萎病的研究过 程中,遗传抗性表现出不同的结果。Netzer 等⁷⁷用 WIS-248(抗病)和 Shimshon(感病)进行杂交, Vakalounakis 等¹⁸将 SMR-18(抗病)和 Straight8(感 病)进行杂交,发现黄瓜枯萎病抗性由单显性基因 控制。侯安福等¹⁹则认为是由主效显性基因控制且 为数量性状遗传。王亚娟等^[10]采用抗病品种 Q9 和 感病品种 Q10 杂交认为是由单隐形基因控制。周 红梅等凹研究发现,黄瓜亲本 WIS2757 的枯萎病抗 性为单基因显性遗传,但是 Cu13 为多基因调控。 Dong 等^[12]以黄瓜自交系 Superina 和 Rijiecheng 为 材料应用数量性状遗传分析发现,黄瓜枯萎病抗性 遗传的最佳模型为两对加性-显性-上位性主基因和 加性-显性多基因。Bartholomew 等[13]认为 CsChi23 足以增强黄瓜对镰刀菌枯萎病的抗性。笔者利用 华南生态型黄瓜枯萎病高感材料 Han203 与华南型 黄瓜枯萎病高抗材料 BLF-2-1A, 华南生态型黄瓜 枯萎病高感材料 NS 与其近等基因系黄瓜枯萎病高 抗材料 NR 杂交后分别获得对应的 P1、P2、F1和 F2的 四世代遗传组合,应用数量性状主基因+多基因混 合遗传模型对黄瓜枯萎病抗性遗传模式和遗传效 应进行分析,揭示黄瓜枯萎病抗性的遗传规律,为 黄瓜枯萎病抗病基因的精细定位提供参考依据,有 助于黄瓜枯萎病抗性遗传机制的建立并为将来开 发分子标记并选育抗黄瓜枯萎病新品种提供支撑。

1 材料与方法

1.1 材料

两组试验材料分别为:A组(Han203× BLF-2-1A),母本P₁为华南型高感黄瓜枯萎病黄瓜 Han203,父本P₂为华南型高抗黄瓜枯萎病黄瓜 BLF-2-1A,2017年秋季以这两个材料为亲本杂交 获得F₁,2018年春季用F₁自交获得F₂;B组(NS× NR),母本P₁为华南型高感黄瓜枯萎病黄瓜NS,父 本P₂为华南型高抗黄瓜枯萎病黄瓜NS,父 本P₂为华南型高抗黄瓜枯萎病黄瓜NS,该组材料 为系统选育过程中突变出现的感病材料,并对高感 材料进行高代自交培育出纯合材料,父母本为近等 基因系材料。2022年两个亲本杂交获得F₁,2022 年秋季由 F_1 自交获得 F_2 。枯萎病菌为尖孢镰刀菌 黄瓜专化型,菌种及黄瓜材料全部来自湖南省蔬菜 研究所黄瓜课题组,试验分别在湖南省蔬菜研究所 气候培养室和湖南省植物保护研究所植物培养室 进行。A 组在 2018 年秋季样本容量分别为 P_1 (Han203)20 株、 P_2 (BLF-2-1A)20 株、 F_1 代 20 株、 F_2 代 200 株; 2019 年春季样本容量分别为 P_1 (Han203)20 株、 P_2 (BLF-2-1A)20 株、 F_1 代 20 株、 F_2 代 200 株; 2019 年春季样本容量分别为 P_1 (Han203)20 株、 P_2 (BLF-2-1A)20 株、 F_1 代 20 株、 F_2 代 234 株。B 组在 2023 年春季样本容量分别为 P_1 (NS)20 株、 P_2 (NR)20 株、 F_1 代 20 株、 F_2 代 635 株; 2023 年秋季样本容量分别为 P_1 (NS)20 株、 P_2 (NR) 20 株、 F_1 代 20 株、 F_2 代 525 株。所有世代的试验材 料均从种子库随机取用。

1.2 方法

1.2.1 黄瓜幼苗的人工接菌试验 第一组试验材 料 Han203×BLF-2-1A于 2018 年秋季和 2019 年春 季在湖南省蔬菜研究所气候培养室进行,第二组试 验材料 NS×NR于 2023 年春季和秋季在湖南省植 物保护研究所植物培养室进行。将试验所需要用 到的种子首先用 5%次氯酸钠浸泡 1 min,并用流 水冲洗干净,放入垫有滤纸的培养皿中 28 ℃恒温 箱中催芽。出芽至 0.5 cm 时,将种子播种在经高温 灭菌的基质中(V_{苹菜}:V_{莱雨}:V_{莱雨}= 2:1:1,134 ℃, 30 min 灭菌),在 20~28 ℃的温室中育苗。2 片 子叶展平期,将幼苗根部用水冲洗后用浓度为 4×10⁶ 孢子•mL⁻¹的孢子悬浮液没过根部浸 1 min, 然后重新定植于装有播种基质的育苗钵中,每天光 照 16 h,保持正常生长的土壤湿度,温度控制在白 天 25 ℃,晚上 20 ℃,光照 50 W·m²。

1.2.2 黄瓜枯萎病的表型鉴定 于人工接种 10~ 15 d 后开始统计发病情况。调查接种后每 1 株材 料的发病情况,记录好对应的病情级别,并按照对 应的公式准确病情指数(DI)。病情等级划分和病 情指数均按照 NY/T 1857.3-2010 黄瓜枯萎病鉴定 技术规程计算。正态分布图使用 Excel 2019 绘制, 病情分级标准和病情指数抗性划分级别见表 1,病 情指数(DI)计算公式为: DI=Σ(发病级别×发病株 数)/(最高病级×总株数)×100。

1.2.3 黄瓜枯萎病的遗传模型建立 运用章元明 教授团队研发并提供的 SEgregation Analysis using F2 and its parental population(SEA-G4F2)植物数量 性状分离分析 Windows 数据软件包对黄瓜枯萎病 抗性统计结果进行遗传模型的构建,再根据盖钧 镒¹¹⁶提出的 P_1 、 P_2 、 F_1 和 F_2 四世代植物数量性状遗传

	Table 1 Classification of cucumber Fusarium wilt condition	on level and resistance	e evaluation criteria
病情级别	症状描述	病情指数	抗性评价
Disease level	Disease symptoms	Disease index	resistance assessment
0	无症状 No symptom	0 <di≤10< td=""><td>高抗(High resistance, HR)</td></di≤10<>	高抗(High resistance, HR)
1	子叶黄化,但未枯萎 Cotyledons chlorisis, but not withered	10 <di≤30< td=""><td>抗病(Resistance, R)</td></di≤30<>	抗病(Resistance, R)
2	子叶萎蔫 Cotyledons withered	30 <di≤50< td=""><td>中抗(Middle resistance, MR)</td></di≤50<>	中抗(Middle resistance, MR)
3	子叶和真叶萎蔫或植株矮化	50 <di<70< td=""><td>感病(Susceptible, S)</td></di<70<>	感病(Susceptible, S)
	Cotyledons and true leaves withered, or seedlings dwarf		
4	枯死 Withered and die	DI>70	高感(High susceptible, HS)

表1 黄瓜枯萎病病情级别划分和抗性评价标准

分析方法构建遗传模型。对这2组的4个遗传世 代 P_1 、 P_2 、 F_1 和 F_2 的枯萎病抗性进行极大对数似然 函数值分析,以AIC 值最小及与AIC 最小值附近的 数值为原则筛选出备选模型,并将备选模型适合性 测验的各世代 5 种均匀性检验 $(U_1^2, U_2^2, U_3^2, nW^2)$ 和 Dn)中具有显著性差异特征的指标个数进行统 计,按照显著差异个数最少对应的模型才是适合的 遗传模型的标准,选择最适的备选模型。最后利用 最小二乘法估计筛选出来的最佳遗传模型中的各 类遗传参数。

2 结果与分析

2.1 黄瓜枯萎病抗性表型鉴定

对 Han203 与 BLF-2-1A(A 组)、NR 与 NS(B 组)杂交组合的四世代遗传群体进行苗期的黄瓜枯 萎病抗性鉴定,并对其表型进行统计分析(表1),发 现在 A 组中,母本 Han203(P₁)的病情指数在 2018 年秋季和 2019 年春季分别为 96.25 和 93.75,黄瓜 枯萎病高度感染,父本 BLF-2-1A(P2)的病情指数在 2018年秋季和 2019年春季分别为 5.00 和 7.50,高 度抗黄瓜枯萎病,说明两个亲本对黄瓜枯萎病的抗 病能力差异显著,且抗性表现稳定,F₁在 2018 年秋 季和 2019 年春季的病情指数分别为 6.25 和 8.75, F_1 的表型更趋近于 P_2 。在 B 组中, 母本 NS(P_1)的 病情指数在 2023 春季和秋季分别为 90.74 和 92.13,黄瓜枯萎病高度感染,父本 NR(P₂)的病情指 数在 2023 春季和秋季分别为 7.87 和 8.33, 高度抗 黄瓜枯萎病,说明两个亲本对黄瓜枯萎病的抗病能 力差异显著,且抗性表现稳定。F1在 2023 春季和秋 季的病情指数分别为 5.25 和 6.50,同样 F₁的表型更 趋近于 P₂。两个组合 F₂群体的枯萎病抗性鉴定的 变异系数分别为 24.30、24.64 和 45.13、50.86,均大 于 P_1 、 P_2 、 F_1 的变异系数,说明 F_2 分离群体具有鲜明 的遗传变异特点。根据两个组合的苗期抗性鉴定 统计结果分析和 F₂群体的在不同时间的抗性分布 频率,两个组合的抗性分布都呈正态分布的趋势, 可以推断华南生态型黄瓜的抗枯萎病性状表现为 数量性状(表 2,图 1)。

表 2 黄瓜枯萎病抗性鉴定的统计分析
 Table 2
 Statistical analysis for the identification of
 resistance to cucumber Fusarium wilt

分组	时间	世代	病情指数	变异系数
Group	Time	Generation	Disease	Coefficient
Oloup	Thile	Generation	index (DI)	of variation
A 组	2018 年秋季	\mathbf{P}_1	96.25	1.76
Group A	Autumn 2018	P_2	5.00	4.18
		F_1	6.25	9.15
		F_2	59.00	24.30
A组	2019 年春季	\mathbf{P}_1	93.75	1.81
Group A	Spring 2019	P_2	7.50	4.23
		F_1	8.75	10.10
		F_2	47.86	24.64
B 组	2023 年春季	\mathbf{P}_1	90.74	3.86
Group B	Spring 2023	P_2	7.87	1.32
		F_1	5.25	7.45
		F_2	46.12	45.13
B 组	2023 年秋季	\mathbf{P}_1	92.13	3.85
Group B	Autumn 2023	P_2	8.33	1.27
		\mathbf{F}_1	6.50	7.39
		F_2	45.59	50.86

2.2 黄瓜枯萎病抗性遗传模型建立

对 A 组和 B 组两组杂交群体的 P_1, P_2, F_1 和 F_2 四世代讲行主基因加多基因遗传模型联合分析,通 过联合分析得到了 5 种共 24 个模型的极大对数似 然函数值和 AIC(Akaike's Information Criterion)值 (表 3)。A 组中,2018 年秋季和 2019 年春季的黄 瓜枯萎病抗性遗传模型,遵循 AIC 值最小为相对最 适模型的基本原则,得到 2018 年秋季是 AIC 值最 小的为2098.6607的E-1(MX2-ADI-AD)模型,其 次是 AIC 值为 2 104.302 2 的 E-0(MX2-ADI-ADI) 模型和 AIC 值为 2 124.736 4 的 B-1(2MG-ADI)模 型,因此选择这3个模型作为2018年秋季黄瓜枯 萎病抗性的最终备选模型;2019年春季 AIC 值最





小的遗传模型是 AIC 值为 2 393.762 7 的 E-1 (MX2-ADI-AD)模型,其次是 AIC 值为 2 429.807 7 的 E-2(MX2-AD-AD)模型和 AIC 值为 2 471.520 2 的 E-0(MX2-ADI-ADI)模型,因此选择这 3 个模型 作为 2019 年春季黄瓜枯萎病抗性备选模型。B 组 中,对 2023 年春季和 2023 年秋季的黄瓜枯萎病抗 性遗传模型进行分析,得到 2023 年春季 AIC 值最 小的为 6 546.481 7 的 E-1(MX2-ADI-AD)模型,其 次是 AIC 值为 6 552.434 7 的 E-0(MX2-ADI-ADI) 模型和 AIC 值为 6 579.455 3 的 D-0 (MX1-AD-ADI)模型,因此选择这 3 个模型作为 2023 年春季黄瓜枯萎病抗性的最终备选模型。 2023 年秋季 AIC 值最小的遗传模型是 AIC 值为 5 537.680 8 的 E-0(MX2-ADI-ADI)模型,其次是 AIC 值为 5 548.525 0 的 C-0(PG-ADI)模型和 AIC 值为 5 552.527 0 的 D-0(MX1-AD-ADI)模型,因此 选择这 3 个模型作为 2023 年秋季黄瓜枯萎病抗性 备选模型。

对上述 A 组和 B 组黄瓜枯萎病抗性备选模型 进一步统计具有显著性差异特点的适应性检测数 据,选择差异最不显著的作为最合适的模型(表 4)。在 A 组中,结果显示 2018 年秋季备选模型 E-1、E-0 和 B-1 中适合性检验中分别有 6、6 和 9 个 数值有显著差异性,结合 AIC 值的选择条件,确定 2018 年秋季黄瓜枯萎病抗性的遗传模型为 E-1 (MX2-ADI-AD);2019 年春季备选模型 E-1、E-2、 E-0 中适合性检验中分别有 7、9 和 5 个数值有显著 差异,结合 AIC 值的选择条件,确定 2019 年春季选

表 3 不同时间黄瓜枯萎病抗性遗传模型的极大对数似然函数值和 AIC 值

Table 3 The Log-max-likelihood values and AIC values in genetic models of resistance to cucumber *Fusarium* wilt at different times

+# =4	模型含义	A 组 2018 年和 Group A, Autu	火季 mn 2018	A 组 2019 年 Group A, Spri	春季 ng 2019	B 组 2023 年初 Group B, Sprin	春季 ng 2023	B 组 2023 年初 Group B, Auto	秋季 umn 2023
模型 Model	Model Implication	极大对数似 然函数值 Log MLV	阿凯克信息 标准 AIC Value	极大对数似 然函数值 Log MLV	阿凯克信 息标准 AIC Value	极大对数似 然函数值 Log MLV	阿凯克信 息标准 AIC Value	极大对数似 然函数值 Log MLV	阿凯克信 息标准 AIC Value
A-1	1MG-AD	-1 222.469 4	2 456.938 8	-1 357.567 3	2 727.134 6	-3 355.135 4	6 722.270 8	-2 809.276 7	5 630.553 5
A-2	1MG-A	-1 250.379 0	2 510.758 0	-1 426.236 3	2 862.472 5	-3 359.492 4	6 728.984 8	-2 812.500 2	5 635.000 3
A-3	1MG-EAD	-1 286.327 3	2 582.654 6	-1 461.567 5	2 933.135 1	-3 367.331 0	6 744.662 0	-2 820.869 0	5 651.738 1
A-4	1MG-AEND	-1 228.985 9	2 467.971 8	-1 358.676 5	2 727.353 0	-3 356.330 0	6 722.660 0	-2 810.495 6	5 630.991 2
B-1	2MG-ADI	-1 051.368 2	2 124.736 4	-1 234.940 7	2 491.88 14	-3 282.966 1	6 587.932 2	-2 786.873 3	5 595.746 7
B-2	2MG-AD	-1 062.696 5	2 139.393 0	-1 247.722 1	2 509.444 2	-3 352.949 5	6 719.899 1	-2 805.284 0	5 624.568 0
В-3	2MG-A	-1 245.989 6	2 501.979 3	-1 417.052 6	2 844.105 2	-3 354.869 7	6 719.739 4	-2 807.338 7	5 624.677 5
B-4	2MG-EA	-1 245.985 4	2 499.970 7	-1 417.210 7	2 842.421 5	-3 354.869 2	6 717.738 4	-2 807.338 4	5 622.676 8
B-5	2MG-AED	-1 335.337 6	2 680.675 2	-1 513.911 6	3 037.823 1	-3 381.362 6	6 772.725 3	-2 838.438 5	5 686.876 9
B-6	2MG-EEAD	-1 283.623 7	2 575.247 4	-1 459.105 1	2 926.210 2	-3 364.561 3	6 737.122 7	-2 818.048 7	5 644.097 4
C-0	PG-ADI	-1 134.113 3	2 280.226 6	-1 308.974 0	2 629.948 1	-3 318.503 0	6 649.005 9	-2 768.262 5	5 548.525 0
C-1	PG-AD	-1 167.811 3	2 345.622 6	-1 319.222 1	2 648.444 1	-3 348.001 9	6 706.003 7	-2 798.654 5	5 607.308 9
D-0	MX1-AD-ADI	-1 102.535 5	2 221.071 0	-1 269.795 2	2 555.590 3	-3 281.727 7	6 579.455 3	-2 768.263 5	5 552.527 0
D-1	MX1-AD-AD	-1 166.897 1	2 347.794 3	-1 276.118 3	2 566.236 5	-3 352.373 2	6 718.746 3	-2 797.547 9	5 609.095 8
D-2	MX1-A-AD	-1 163.685 0	2 339.370 1	-1 318.680 5	2 649.360 9	-3 348.002 3	6 708.004 5	-2 798.654 7	5 609.309 4
D-3	MX1-EAD-AD	-1 165.547 9	2 343.095 9	-1 319.214 6	2 650.429 2	-3 348.002 3	6 708.004 6	-2 798.654 8	5 609.309 5
D-4	MX1-AEND-AD	-1 166.244 1	2 344.488 1	-1 279.044 9	2 570.089 8	-3 348.002 3	6 708.004 5	-2 798.654 8	5 609.309 5
E-0	MX2-ADI-ADI	-1 040.151 1	2 104.302 2	-1 223.760 1	2 471.520 2	-3 264.217 3	6 552.434 7	-2 756.840 4	5 537.680 8
E-1	MX2-ADI-AD	-1 040.330 4	2 098.660 7	-1 187.881 3	2 393.762 7	-3 264.240 8	6 546.481 7	-2 768.613 4	5 555.226 9
E-2	MX2-AD-AD	-1 103.620 3	2 217.240 7	-1 209.903 8	2 429.807 7	-3 348.002 3	6 706.004 6	-2 798.654 7	5 607.309 4
E-3	MX2-A-AD	-1 076.669 9	2 159.339 7	-1 255.138 1	2 516.276 1	-3 348.002 3	6 702.004 6	-2 798.654 7	5 603.309 5
E-4	MX2-EAED-AD	-1 129.585 7	2 263.171 5	-1 298.833 0	2 601.666 0	-3 348.002 3	6 700.004 6	-2 798.654 8	5 601.309 6
E-5	MX2-AED-AD	-1 161.431 2	2 328.862 5	-1 255.808 0	2 517.616 1	-3 351.694 2	6 709.388 4	-2 802.978 8	5 611.957 5
E-6	MX2-EEAD-AD	-1 163.575 9	2 331.151 8	-1 319.212 6	2 642.425 2	-3 348.002 3	6 700.004 5	-2 798.654 7	5 601.309 5

注: MG. 主基因模型; MX. 主基因+多基因模型; PG. 多基因模型; A. 加性效应; D. 显性效应; I. 上位性效应; E. 相等; N. 负向; C. 完 全; P. 部分。

Note: MG. The major gene model; MX. The major gene + polygene model; PG. The polygene model; A. Additive effect; D. Dominant effect; I. Epistatic effect; E. Equal; N. Negative; C. Complete; P. Partial.

择的最佳遗传模型为 E-0(MX2-ADI-ADI)。在 B 组中,结果显示 2023 年春季备选模型 E-1、E-0 和 D-0 中适合性检验中均有 11 个数值有显著差异,结 合 AIC 值的选择条件,确定 2023 年春季黄瓜枯萎 病抗性的遗传模型为 E-1(MX2-ADI-AD);2023 年 秋季备选模型 E-0、C-0、D-0 中适合性检验中均有 10 个数值有显著差异,结合 AIC 值的选择条件,确 定 2023 年秋季选择的最佳遗传模型为 E-0 (MX2-ADI-ADI)。

2.3 黄瓜枯萎病抗性遗传模型参数分析

利用最小二乘法对四世代遗传群体 A 组和 B 组分别在 2018 年秋季和 2019 年春季、2023 年春季

和秋季的抗性结果进行遗传参数计算,分别获得了 2018 年秋季遗传模型 E-1(MX2-ADI-AD)和 2019 年春季遗传模型 E-0(MX2-ADI-ADI)、2023 年春季 遗传模型 E-1(MX2-ADI-AD)和 2023 年秋季遗传 模型 E-0(MX2-ADI-ADI)所对应的一阶参数和二 阶参数(表 5)。

A 组和 B 组的 4 组遗传模型中(2018 年秋季 E-1,2019 年秋季 E-0,2023 年春季 E-1,2023 年秋 季 E-0)一阶参数数据显示,第 1 对主基因加性效应 值 *d*_a分别为 56.331 1、38.986 7、68.370 2、12.140 7,第 2 对主基因加性效应值 *d*_b分别为 11.664 1、6.962 0、 41.196 8、12.140 7;第 1 对主基因显性效应值 *h*_a分 试验研究

表 4 主要遗传模型的适合性检验 Table 4 Fitness test of main genetic models

时间 Time	模型 Model	世代 Gene- ration	U_{1}^{2}	U_2^2	U_3^2	nW ²	D_n	0.05 水平差异显著 的个数 Numbers of significant differences at 0.05 level
A 组	E-1	\mathbf{P}_1	2.384 4(0.122 5)	0.912 0(0.339 60)	4.668 4(0.030 7)*	1.240 2(0.001 6)*	0.321 0(0.024 8)	* 6
2018 年		P_2	0.097 5(0.754 9)	1.388 6(0.238 6)	12.280 4(0.000 5)*	1.225 7(0.000 8)*	0.050 4(1.000 0)	
秋季		F_1	0.687 1(0.407 1)	1.229 2(0.267 6)	1.499 0(0.220 8)	0.956 3(0.003 1)*	0.049 3(1.000 0)	
Group		F_2	0.012 3(0.911 8)	0.010 7(0.917 7)	0.000 3(0.987 2)	0.269 6(0.171 6)	0.072 5(0.232 8)	
А	E-0	\mathbf{P}_1	2.475 9(0.115 6)	0.997 1(0.318 0)	4.409 8(0.0357 0)	*1.247 9(0.000 7)*	0.318 3(0.026 6)	* 6
2018		P_2	0.105 0(0.745 9)	1.401 7(0.236 4)	12.117 1(0.000 5)*	1.226 6(0.000 8)*	0.047 7(1.000 0)	
Autumn	1	F_1	0.728 2(0.393 5)	1.243 0(0.264 9)	1.332 7(0.248 3)	0.963 5(0.003 0)*	0.049 4(1.000 0)	
		F_2	0.011 4(0.914 8)	0.010 9(0.916 7)	0.000 0(0.996 7)	0.269 6(0.171 6)	0.072 5(0.232 7)	
	B-1	P_1	0.611 1(0.434 4)	0.002 7(0.958 5)	7.950 2(0.004 8)*	1.082 8(0.000 7)*	0.373 6(0.005 2)	* 9
		P_2	0.355 7(0.550 9)	1.995 0(0.157 8)	11.154 1(0.000 8)*	1.249 1(0.000 7)*	0.053 0(1.000 0)	
		F_1	21.104 9(0.000 0)*	10.639 9(0.001 1)*	* 1.332 7(0.000 0)*	2.744 9(0.000 1)*	0.037 2(1.000 0)	
		F ₂	0.068 2(0.793 9)	0.005 7(0.939 7)	0.502 4(0.478 4)	0.264 4(0.177 3)	0.066 6(0.323 3)	
A 组	E-1	P_1	0.663 4(0.415 4)	2.111 6(0.146 2)	7.064 9(0.007 9)*	0.798 0(0.442 6)	0.442 6(0.000 4)	* 7
2019 年		P ₂	2.270 9(0.131 8)	0.505 8(0.477 0)	8.950 6(0.002 8)*	1.093 1(0.001 5)*	0.049 9(1.000 0)	
秋季		F ₁	8.639 8(0.003 3)*	5.237 3(0.022 1)*	* 4.973 0(0.025 7)	1.739 6(0.000 1)*	0.050 0(1.000 0)	
Group		F ₂	0.024 0(0.876 9)	0.013 6(0.907 3)	0.017 9(0.893 4)	0.252 0(0.191 6)	0.048 6(0.619 4)	
А	E-2	\mathbf{P}_1	1.182 9(0.276 8)	3.208 2(0.073 3)	8.715 8(0.003 2)*	0.869 4(0.005 0)*	0.471 5(0.000 1)	* 9
2019		Р2	2.288 8(0.130 3)	0.863 9(0.352 6)	4.586 1(0.032 2)*	0.999 2(0.002 5)*	0.080 4(0.998 1)	
Spring		F ₁	9.360 3(0.002 2)*	6.029 8(0.014 1)*	* 4.108 6(0.042 7)*	1.771 7(0.000 1)*	0.049 8(1.000 0)	
		F ₂	0.001 3(0.971 6)	0.000 0(0.996 7)	0.014 7(0.903 4)	0.371 8(0.090 0)	0.058 1(0.394 2)	
	E-0	P1	0.026 1(0.871 7)	0.282 0(0.595 4)	7.559 8(0.006 0)*	0.742 0(0.010 1)*	0.377 9(0.004 5)	* 5
		P ₂	0.539 6(0.462 6)	0.120 9(0.728 1)	2.115 0(0.145 9)	0.832 3(0.006 2)*	0.043 3(1.000 0)	
		F ₁	1.614 8(0.203 8)	1.969 3(0.160 5)	0.478 3(0.489 2)	1.047 8(0.001 9)*	0.050 0(1.000 0)	
		F2	0.008 9(0.942 8)	0.000 2(0.988 5)	0.094 8(0.758 2)	0.276 6(0.1643)	0.048 1(0.632 2)	
B 组	E-1	P1	7.043 4(0.008 0)*	27.355 0(0.000 0)*	*113.256 1(0.000 0)*	2.537 3(0.000 1)*	0.030 7(1.000 0)	11
2023 年		P ₂	0.000 2(0.987 8)	1.432 3(0.231 4)	22.352 9(0.000 0)*	1.355 3(0.000 4)*	0.267 0(0.095 1)	
春季		F ₁	0.006 3(0.936 6)	1.212 4(0.279 6)	16.781 5(0.000 0)*	0.942 2(0.003 4)*	0.116 3(0.921 1)	
Group H	3	F ₂	0.080 3(0.776 9)	0.157 5(0.691 4)	7.208 7(0.007 3)*	3.002 3(0.000 1)*	0.063 1(0.012 3)	k
2023	E-0	\mathbf{P}_1	7.174 7(0.007 4)*	27.800 1(0.000 0)*	*114.838 0(0.000 0)*	2.567 7(0.000 1)*	0.031 3(1.000 0)	11
Spring		P ₂	0.000 3(0.986 8)	1.4270(0.2323)	22.222 7(0.000 0)*	1.349 8(0.000 4)*	0.261 4(0.107 7)	
		F ₁	0.007 3(0.931 9)	1.203 3(0.272 7)	16.459 4(0.000 0)*	0.931 9(0.003 6)*	0.110 0(0.947 3)	
		F ₂	0.022 8(0.879 9)	0.321 2 (0.570 9)	8.136 1(0.004 3)*	2.989 1(0.000 1)*	0.063 5(0.011 5)	k
	D-0	P1	4.865 1(0.027 4)	19.733 4(0.000 0)*	* 85.124 2(0.000 0)*	2.067 5(0.000 0)*	0.023 0(1.000 0)	11
		Р2	0.000 0(0.995 4)	1.486 5(0.222 8)	23.568 5 (0.000 0)*	1.421 5(0.000 3)*	0.328 4(0.020 2)	k
		F ₁	0.001 0(0.978 4)	1.326 4(0.249 4)	20.108 2(0.000 0)*	1.073 8(0.001 7)*	0.196 9(0.370 9)	
		F ₂	1.419 7(0.233 4)	0.279 4(0.597 1)	6.252 9(0.012 4)*	4.175 7(0.000 9)*	0.054 0(0.047 8)	*
B 组	E-0	P1	4.845 5(0.027 7)	19.219 0(0.000 0)*	* 81.186 1(0.000 0)*	2.094 2(0.000 0)*	0.033 2(1.000 0)	10
2023 年		P ₂	0.000 1(0.991 7)	1.413 8(0.234 4)	22.239 1(0.000 0)*	1.216 4(0.000 8)*	0.296 2(0.047 5)	*
秋季		F ₁	0.000 2(0.990 1)	1.384 0(0.239 4)	21.695 3(0.000 0)*	1.151 0(0.001 1)*	0.301 4(0.041 6)	k
Group		F2	0.006 4(0.936 0)	0.269 8(0.603 5)	3.120 9(0.077 3)	1.679 4(0.000 1)*	0.033 3(0.594 3)	
В	C-0	\mathbf{P}_1	2.852 9(0.091 2)	11.802 8(0.000 6)*	* 51.846 6(0.000 0)*	1.646 0(0.000 1)*	0.072 2(0.994 4)	10
2023		P ₂	0.000 0(0.995 8)	1.462 6(0.226 5)	23.203 3(0.000 0)*	1.290 8(0.000 5)*	0.335 2(0.016 7)	*
Autumn	1	F1	0.000 0(0.995 0)	1.442 4(0.229 7)	22.844 9(0.000 0)*	1.235 1(0.000 7)*	0.339 6(0.014 7)	k
		F ₂	1.723 2(0.189 3)	3.064 7(0.080 0)	3.680 2(0.055 1)	2.069 8(0.000 0)*	0.016 0(0.999 0)	
	D-0	P1	2.853 2(0.091 2)	11.804 0(0.000 6)*	* 51.851 2(0.000 0)*	1.646 0(0.000 1)*	0.072 2(0.994 4)	10
	-	P ₂	0.000 0(0.995 8)	1.462 6(0.226 5)	23.203 1(0.000 0)*	1.290 7(0.000 5)*	0.335 2(0.016 7)	k
		F ₁	0.000 0(0.995 0)	1.442 4(0.229 8)	22.844 8(0.000 0)*	1.235 1(0.000 7)*	0.339 6(0.014 7)	k
		F ₂	1.723 2(0.189 3)	3.064 7(0.080 0)	3.680 7(0.055 0)	2.069 8(0.000 0)*	0.016 0(0.999 0)	

注: U_1^2 , U_2^2 , U_3^2 : 均匀性检验统计量; nW^2 : Smirnow 检验统计量; D_n : Kolomogorov 检验统计量; *: 0.05 水平上差异显著。 Note: U_1^2 , U_2^2 , U_3^2 : The statistic of Uniformity test; *: The different significance at 0.05 level.

		Table 5 Esti	imates the val	lue of the gene	etic parameters for optional genetic mod	lel			
心违任全势	A 组 Group A		B 组 Group B		一匹速在全教	A 组 Group A		B 组 Group B	
刊 処で変致 Ist order parameter	2018 年秋季 Spring 2018	2019 年春季 Autumn 2019	2023 年春季 2 Spring 2023 ,	2023 年秋季 Autumn 2023	——PIL现1至多致 2nd order parameter	2018 年秋季 Spring 2018	2019 年春季 Autumn 2019	2023 年春季 Spring 2023	2023 年秋季 Autumn 2023
m:群体平均数 m:Population average	71.591 4	53.425 3	72.689 3	50.5764	o ² _{me} :主基因方差 o ² _{me} : Major gene variance	949.514 3	1 035.800 5	519.870 0	206.939 5
d。:第1对主基因加性效应 d。:Additive effect of the first pair of major genes	56.331 1	38.986 7	68.370 2	12.140 7	o ² w:多基因方差 o ² w:Polygene variance	0	29.059 5	0	0
d.;第 2 对主基因加性效应 ds:Additive effect of the second pair of major genes	11.664 1	6.962 0	41.1968	12.140 7	h ² _{me} :主基因遗传率 h ² _{me} : Major gene heritability%	87.98	74.60	73.96	72.33
h _a :第1对主基因显性效应 h _a :Dominant effect of the first pair of major genes	7.765 6	-19.738 8	14.024 9	-12.140 7	h ⁷ ₁₈ :多基因遗传率 h ² ₁₈ :Polygene heritability%	0	2.7	0	0
h₀:第 2 对主基因显性效应 h₀:Dominant effect of the second pair of major genes	18.576 2	6.962 0	24.059 1	9.077 0	h ² _{merer} :主基因+多基因遗传率 h ² _{merer} :Major gene + polygene heritability%	87.98	77.30	73.96	72.33
i:2 个主基因间加性×加性互作效应 i:Additive × additive interaction between two major genes	-22.075 7	6.962 0	-41.1968	12.140 7	ofp:表型方差 ofp:Phenotypic variance	1.163	1.192	1.549	1.785
j _{io} :第1对主基因间加性×第2对主基因是性互作效应 因显性互作效应 j _{io} :Additive effect of the first pair of major genes × dominant interaction effect of the second pair of major genes	-8.164 6	6.962 0	-24.059 1	9.077 0	ơ: 环境方差 ơe: Environmental variance	0.0967	0.052 5	0.033 8	0.064 5
j _i : 第 2 对主基因间加性×第 1 对主 基因显性互作效应 j _i : Additive effect of the second pair of major genes × dominant interaction effect of the first pair of major genes	3.518 2	12.285 9	-41.196 8	-12.140 7	<i>o²elo³p</i> :环境方差占表型方差百分比 <i>o²elo³p</i> : Environmental variance in phenotyp- ic variance%	12.02	22.70	26.40	27.67
1:2 个主基因同显性×显性互作效应 1:Dominant × dominant interaction between two major genes	-19.697 1	-14.203 0	-24.059 1	-9.077 0					
[d]:多基因加性效应 [d]:Polygenic additive effect	-19.104 5		-78.859 0						
[h]:多基因显性效应 [h]:Polygenic dominance effect	-76.673 5		-84.364 0						

第10期

最适遗传模型的有关参数估计值

表で

别为7.7656、-19.7388、14.0249、-12.1407,第2对 主基因显性效应值*h*。分别为18.5762、6.9620、 24.0591、9.0770,2对主基因的加性效应绝对 值大于显性效应值绝对值即|*d*_a|+|*d*_b|>|*h*_a|+|*h*_b|。 2个主基因的加性互作值*i*分别为-22.0757、 6.9620、-41.1968、12.1407,2对主基因的显性互 作值分别为-19.6971、-14.2030、-24.0591、-9.0770, 2个主基因的加显互作值*j*_{ab}分别为-8.1646、 6.9620、-24.0591、9.0770,2对主基因的显加互作 值*j*_{ba}分别为3.5182、12.2859、-41.1968、-12.1407。 二阶参数数据显示,四组模型的主基因遗传率分别 为87.98%、74.60%、73.96%、72.33%,多基因遗传率 分别为0、2.7%、0、0,环境方差占表型方差百分比分 别为12.02%、22.70%、26.40%、27.67%,说明环境对 黄瓜枯萎病抗性有一定的影响。

3 讨论与结论

黄瓜枯萎病是一种可以在土壤中传染,也可以 通过种子携带传播,在黄瓜种植过程中随时有可能 发生的存活在维管束内的具有极大感染性的系统 性病害,特别容易发生在连作地区,是世界性的影 响黄瓜产量的毁灭性土传病害^[14]。园艺作物的抗病 性多为数量性状,开展数量性状的遗传分析对园艺 作物育种非常重要^[15]。盖钧镒^[16]提出的植物数量性 状遗传体系,即植物数量性状主基因+多基因控制, 效应大的为主基因控制,效应较小而又无法个别测 定的则为多基因控制,从数量性状有较大环境变异 出发,发展多世代进行联合分析方法。该方法在黄 瓜遗传模式的研究中广泛应用,如黄瓜强雌性状^[18]、黄瓜心腔颜色^[19]、黄瓜霜霉病^[20]、 黄瓜单性结实^[21]、黄瓜果实空心性状^[22]。

笔者通过对 A 组和 B 组的四世代群体进行黄 瓜枯萎病抗性鉴定后,运用多世代联合分离分析的 方法,对该群体进行黄瓜枯萎病遗传规律分析,在 表型分析中发现 F₁都趋于抗性性状,表明抗病性为 显性性状。两个组合中 2018 年秋季和 2023 年春 季均为 E-1(MX2-ADI-AD)模型,2019 年春季和 2023 年秋季均为 E-0(MX2-ADI-ADI)模型。2018 年秋季和 2023 年春季 E-1(MX2-ADI-AD)模型与 Dong 等^[12]用 Superina×Rijiecheng 六世代构建的黄 瓜枯萎病遗传模型相符合,说明了黄瓜枯萎病抗性 由两对主基因控制,且主基因存在加性显性效应。 同时也与刘子记等^[23]用 Thai4-6×CN19-1 六世代构 建的苦瓜枯萎病遗传模型和琚茜茜等^[24]用 5-278× MC10-1 六世代构建的苦瓜枯萎病遗传模型、赵荣 茺等^[25]用 H11Ta×H04 六世代构建的瓠瓜枯萎病遗 传模型等瓜类抗枯萎病遗传模型相一致。由此可 见,黄瓜枯萎病抗性遗传模型可能主要为 E-1 (MX2-ADI-AD)模型,由主基因控制+多基因控 制。在瓜类的枯萎病抗性遗传中,也存在很多其他 的遗传模型,邹小花等^[26]用 97103×PI296341 重组自 交系材料西瓜枯萎病抗性的遗传规律符合 B-3 (2MG-A)模型,六世代联合分析模型为 D-2 (MX1-A-AD),得出西瓜枯萎病抗性由主基因和多 基因共同控制。廖建杰等^[27]的研究表明,瓠瓜世代 群体对枯萎病的抗性由多基因控制,抗性遗传符合 "加性-显性"模型。

综上所述,应用主基因-多基因联合遗传分析方 法分别获得了 E-1(MX2-ADI-AD)模型和 E-0 (MX2-ADI-ADI)模型,两个模型均由2对主基因+ 多基因控制。本研究结果初步揭示了黄瓜枯萎病 抗性遗传主要由主基因控制,为后续黄瓜枯萎病 QTL 定位、抗性材料的选育和挖掘抗性基因提供了 参考依据。

参考文献

- [1] CHEN C, ZHOU G, CHEN J, et al. Integrated metabolome and transcriptome analysis unveils novel pathway involved in the formation of yellow peel in cucumber[J]. International Journal of Molecular Sciences, 2021, 22(3):1494.
- [2] XU J, ZHANG N Y, WANG K, et al. Chitinase Chi 2 positively regulates cucumber resistance against *Fusarium oxysporum* f. sp. *cucumerinum*[J].Genes,2022,13(1):62.
- [3] XU J, XIAN Q Q, ZHANG N Y, et al. Identification of miRNA-Target gene pairs responsive to *Fusarium* wilt of cucumber via an integrated analysis of miRNA and transcriptome profiles[J].Biomolecules,2021,11(11):1620.
- [4] 杜宾.一株黄瓜枯萎病拮抗菌的鉴定及发酵培养基的优化[J]. 北方园艺,2017(3):132-137.
- [5] 隋继超,李晓丽,宋晓飞,等.黄瓜抗枯萎病研究进展[J].中国 瓜菜,2023,36(1):1-5.
- [6] XU J, WANG K, XIAN Q Q, et al. Identification of susceptibility genes for *Fusarium oxysporum* in cucumber via comparative proteomic analysis[J]. Genes, 2021, 12(11): 1781.
- [7] NETZER D, NIEGO S, GALUN E. A dominant gene conferring resistance to *Fusarium* wilt in cucumber[J]. Phytopathology, 1977,67(4):525-527.
- [8] VAKALOUNAKIS D J. Inheritance and linkage of resistance in cucumber line SMR-18 to races 1 and 2 of *Fusarium oxysporu* f. sp. *cucumerinum*[J]. Plant Pathology, 1995, 44(1):169-172.
- [9] 侯安福,尹彦.黄瓜枯萎病抗性遗传规律的研究[M].北京:科 学出版社,1995:439-444.
- [10] 王亚娟,张显,杜胜利.黄瓜枯萎病与抗性遗传育种进展[J].西

北农业学报,2005,14(5):168-172.

- [11] 周红梅,毛爱军,张丽蓉,等.黄瓜枯萎病接种方法及抗性遗传的研究[J].华北农学报,2010,25(4):186-190.
- [12] DONG J P, XU J, XU X W, et al. Inheritance and quantitative trait locus mapping of *Fusarium* wilt resistance in cucumber[J]. Frontiers in Plant Science, 2019, 10:1425.
- [13] BARTHOLOMEW E S, XU S, ZHANG Y Q, et al. A chitinase CsChi23 promoter polymorphism underlies cucumber resistance against Fusarium oxysporum f. sp. cucumerinum[J]. New Phytologist, 2022, 236(4):1471-1486.
- [14] 琚茜茜,黄如葵,黄熊娟,等.瓜类枯萎病抗性遗传育种研究进展[J].热带农业科学,2022,42(4):33-38.
- [15] 邹文莉,牛文利,杨华应,等.烟草青枯病抗性突变体 486-K 和 117-K 的遗传分析[J].中国烟草科学,2020,41(2):1-7.
- [16] 盖钧镒.植物数量性状遗传体系的分离分析方法研究[J].遗 传,2005,27(1):130-136.
- [17] 陈宸,崔清志,陈惠明,等.黄瓜强雌性状的主基因+多基因混 合遗传模型分析[J].热带作物学报,2015,36(10):1769-1773.
- [18] 苗永美,隋益虎,简兴.黄瓜雄花性状的遗传分析[J].广西植物,2015,35(5):704-708.
- [19] 赵宇,沈佳,李季,等.黄瓜心腔颜色的遗传[J].分子植物育种, 2017,15(4):1478-1484.

- [20] 丁欢欢,李晓辉,户克云,等.黄瓜霜霉病抗性遗传分析[J].中 国瓜菜,2017,30(5):7-10.
- [21] 黄亚莉,杨侃侃,周赓,等.华南型雌雄同株黄瓜单性结实遗传 分析[J].分子植物育种,2020,18(24):8163-8170.
- [22] 周赓,陈宸,刘晓虹,等.黄瓜果实空心性状的数量遗传分析[J/OL].分子植物学报,2021,[2021-11-05].https://kns.cnki. net/kcms/detail/46.1068.S.20211104.1456.004.html.
- [23] 刘子记,朱婕,牛玉,等.苦瓜枯萎病抗性材料 Thai4-6 的遗传 模型分析[J].热带作物学报,2018,39(8):1501-1506.
- [24] 琚茜茜,黄如葵,黄熊娟,等.苦瓜种质枯萎病抗性鉴定与抗性 遗传特征分析[J].分子植物育种,2022,22(15):5014-5023.
- [25] 赵荣茺,沈慕洁,张归,等.瓠瓜枯萎病抗性的遗传规律分析[J/OL].分子植物育种,2023,[2023-03-10].https://kns.cnki. net/kcms/detail/46.1068.S.20230310.1349.004.html.
- [26] 邹小花,张海英,李胜,等.野生西瓜种质 PI296341-FR 抗枯萎 病菌生理小种 2 的遗传规律[J].园艺学报,2011,38(9): 1699-1706.
- [27] 廖建杰,张映卿,徐博娅,等.砧用瓠瓜抗枯萎病相关性及杂种 优势分析[J].广西植物,2020,40(20):184-191.