疣粒野生稻WRKY 基因家族全基因组鉴定和分析

阮孙美¹,张 攀¹,张 敏¹,曾千春²,张 慧²,罗 琼¹ (¹云南农业大学植物保护学院/云南生物资源保护与利用国家重点实验室,昆明 650201; ²云南农业大学农学与生物技术学院,昆明 650201)

摘要:WRKY转录因子是高等植物中成员数量较多的转录因子之一,在植物的生长发育和衰老、非生物和生物胁迫等过 程中发挥着重要的作用。疣粒野生稻是栽培稻的近缘野生种,具有耐荫、耐旱和高抗白叶枯病等特性,是改良栽培稻的重要种 质资源。本研究利用HMMER、Pfam、SMART、TBtools、NCBI软件和网站,在疣粒野生稻基因组中鉴定了94个编码WRKY 转录因子的基因(OgWRKYs),不均一分布在12条染色体上,根据其所含WRKY结构域的数量和锌指结构的特征,分为I、II、III 和IV组,II组成员最多(52个),与其他物种相似。除含有保守的WRKYGQK七肽序列外,还鉴定到6种变异类型,其中 WRKYGHK、WRRYGQK、WRKYAKK和WRKYSQK是植物中首次报道的新变异类型。根据保守结构域分析,OgWRKY61、 OgWRKY71和OgWRKY77a可能与植物抗病相关。KEGG pathway富集分析发现,有14个OgWRKY转录因子富集在植物-病 原互作通路,其中10个同时富集在MAPK信号通路中。进一步结合顺式作用元件分析结果,推测OgWRKY30b、OgWRKY53、 OgWRKY88、OgWRKY96和OgWRKY111可能在疣粒野生稻响应生物和非生物胁迫中发挥重要作用。qRT-PCR分析结果表明, OgWRKY30b、OgWRKY53、OgWRKY88和OgWRKY111基因的表达均受白叶枯病菌PXO99诱导,而OgWRKY96表达受白叶枯 病菌侵染抑制。研究结果对疣粒野生稻中优异OgWRKYs基因资源的挖掘具有重要参考价值。

关键词:疣粒野生稻;WRKY转录因子;OgWRKYs;基因组学;KEGG分析

Genome-wide Identification and Bioinformatics Aanalysis of WRKY Gene Family in Wild Rice Species, *Oryza granulata*

RUAN Sunmei¹, ZHANG Pan¹, ZHANG Min¹, ZENG Qianchun², ZHANG Hui², LUO Qiong¹

(¹College of Plant Protection, Yunnan Agricultural University/Yunnan State Key Laboratory of Biological Resources Conservation and Utilization, Kunming 650201;²College of Agronomy and Biotechnology, Yunnan Agricultural University, Kunming 650201)

Abstract: WRKY transcription factor is one of the most abundant transcription factors in higher plants, and play an important role in plant growth and development, senescence, abiotic and biological stress. *O. granulata* (*Oryza meyeriana subsp. Granulata*), which serves as a closely related wild species of cultivated rice, represents the characteristics of shade tolerance, drought tolerance and high resistance to bacterial blight, becoming an important germplasm resources for cultivated rice improvement. In this study, using HMMER, Pfam, SMART, TBtools, NCBI software and website, 94 genes encoding WRKY transcription factors (*OgWRKYs*) were identified in *O. granulata*, which were unevenly distributed on 12 chromosomes. According to the number of WRKY domains and the characteristics of zinc finger structure, they were divided into groups I, II, III and IV. Group II had the most members (52), which was similar to other species. In addition to the conserved WRKYGQK heptaeptides, six variants were identified, among which WRKYGHK, WRRYGQK, WRKYAKK and WRKYSQK were new variants reported for the first time in plants. According to conserved domain analysis, OgWRKY61, OgWRKY71 and OgWRKY77a may be associated with plant disease resistance.

收稿日期: 2023-09-04 修回日期: 2023-11-29 网络出版日期: 2023-12-15

URL: https://doi.org/10.13430/j.cnki.jpgr.20230904001

第一作者研究方向为分子植物病理学,E-mail: 2503339358@qq.com; 张攀为共同第一作者

通信作者:罗 琼,研究方向为植物发育与抗病分子遗传,E-mail: qiongbf@aliyun.com

基金项目:国家自然科学基金(U2102219);云南省陈学伟专家工作站(202305AF150124)

Foundation projects: National Natural Science Foundation of China (U2102219); Yunnan Chen Xuewei Expert Workstation (202305AF150124)

KEGG pathway enrichment analysis showed that 14 OgWRKY transcription factors were enriched in plantpathogen interaction pathways, and 10 of them were simultaneously enriched in MAPK signaling pathways. Further analysis of *cis*-acting elements suggested that *OgWRKY30b*, *OgWRKY53*, *OgWRKY88*, *OgWRKY96* and *OgWRKY111* might play important roles in response to biological and abiotic stresses in *O. granulata*. The results of qRT-PCR analysis showed that the expression of *OgWRKY30b*, *OgWRKY53*, *OgWRKY88* and *OgWRKY111* genes were induced by PXO99, while the expression of *OgWRKY96* was inhibited by infection. The results of this study provided important reference for future mining of OgWRKYs genes in *O. granulata*.

Key words: Oryza granulata; WRKY transcription factor; OgWRKYs; genomics; KEGG analysis

WRKY转录因子是高等植物中成员数量较多的 转录因子之一,在植物的生长发育和衰老、非生物和 生物胁迫等过程中发挥着重要的作用[1-2]。自1994 年,第1个WRKY转录因子成员 SPF1 (Sweet-Potato-Factor-1)从甘薯(Ipomoea batatas (L.) Lam.) 中克隆[34],此后,WRKY转录因子相继在拟南芥[5]、 水稻^[6]、大豆^[7]等多个植物中被鉴定和研究。在过表 达 TaWRKY19 基因的拟南芥中,编码脱水敏感元素 结合蛋白 2A (DREB2A, dehydration responsive element binding protein 2A)、脱水诱导蛋白 29A (RD29A, Responsive to Dehydration 29A)、RD29B 和 冷调蛋白 6.6(Cor6.6, Cold-regulated) 的基因表达上 调,植株对盐、干旱和冷胁迫的耐受性增强[8]。甘蔗 (Saccharum officinarum L.) ScWRKY5 基因受盐胁迫 和干旱胁迫诱导表达^[9]。辣椒(Capsicum annuum L.)的WRKY蛋白CaWRKY27,可通过调节烟草 (Nicotiana tabacum L.) 植株中的水杨酸、茉莉酸和乙 烯信号通路,增强对青枯雷尔氏菌感染的抗性^[10]。 在拟南芥中过表达水稻的OsWRKY45基因,可提高 植株对盐胁迫和干旱胁迫的耐受性回。过表达 OsWRKY13的水稻植株可增强对白叶枯病和稻瘟病 的抗性,水杨酸合成和应答相关基因表达激活,茉莉 酸合成和应答相关基因表达被抑制,表明 OsWRKY13基因通过直接或间接调控水杨酸和茉莉 酸上下游基因的表达,参与水稻的抗病性^[12]。 OsWRKY30正调控水稻对白叶枯病、纹枯病、稻瘟病 和叶条纹病的抗性^[13-14]。过表达OsWRKY71基因的 水稻植株可增强对水稻白叶枯病菌的抗性[15]。最 近研究表明, OsWRKY31是MPK信号通路中与稻 瘟病抗性相关的一个关键组分^[16]。此外, AVRPI9 相互作用蛋白(ANIP1, Avrpi9-interacting protein1) 和OsWRKY62的模块可以调节水稻抗稻瘟病菌的 基础防御和Pi9介导的免疫^[17]。

WRKY 转录因子含有 1~2个 WRKY 结构域,为 DNA 结合域,由约 60 个氨基酸残基组成,N 端包含

典型的WRKYGQK七肽序列^[18]或WRKYGEK、 WRKYGKK,WRKYGRK,WRICGQK,WRMCGQK, WKKYGQK, WIKYGQK, WKRYGQK, WSKYEQK 和WRKYSEK等变异序列^[19-21],C端包含锌指结构 C2H2或C2HC^[18]。WRKY转录因子可通过WRKY 结构域与靶基因启动子区的顺式作用元件 W-box (TTGACC/T)特异性结合,以此激活或抑制转录,进 而调控下游基因的表达^[22-24]。根据 WRKY 转录因 子所含WRKY 结构域数量和锌指结构的特征,将 WRKY转录调控因子分为I、II、III和IV4个组。I组 WRKY蛋白含有2个WRKY结构域,进一步根据所 含锌指结构类型又分为Ia和Ib亚组,分别含C2H2 (CX4-5-C-X22-23-H-X1-H) 锌指结构和 C2HC (C-X5-7-C-X23-H-X1-C) 锌指结构^[25]; II组 WRKY 蛋白 含有1个WRKY结构域和一个C2H2锌指结构,根 据其锌指结构特征分为IIa,IIb,IIc,IId和IIe5个亚 组;III组WRKY蛋白含有1个WRKY结构域和一个 C2HC 锌指结构; IV组 WRKY 蛋白锌指基序部分缺 失或完全缺失,但含有1个WRKYGQK基序^[18, 26-27]。 WRKY转录因子的进化分析对理解植物生物多样 性的整体机制,以及WRKY基因在植物调控网络中 发挥的特殊功能具有重要意义。

稻属有24个种,其中9个种(11个基因组)中的 WRKY转录因子被鉴定和分析^[28],包括AA基因组 的7个种:95个短舌野生稻(Oryza barthii A.Chev.)、 93个展颖野生稻(Oryza glumaepatula Steud.)、88个 南方野生稻(Oryza meridionalis Ng)、94个尼瓦拉野 生稻(Oryza nivara Sharma & Shastry)、94个普通野 生稻(Oryza rufipogon Griff.)、87个非洲栽培稻 (Oryza glaberrima Steud.)、98个亚洲栽培稻粳稻亚 种日本晴(Oryza sativa subsp. japonica)、籼稻亚种 (Oryza sativa subsp. indica)中94个明恢63和98个 R498,BB基因组的94个斑点野生稻(Oryza punctata Kotschy ex Steud.)和FF基因组的83个短花药野生稻 (Oryza brachyantha A. Chev. & Roehr.)^[28]。GG基 因组的疣粒野生稻(Oryza meyeriana subsp. granulata)是稻属中已知基因组最大的种^[29],具有 对白叶枯病菌高抗甚至免疫、抗虫、抗旱、耐荫等特 性,但疣粒野生稻基因组中WRKY转录因子系统 的生物信息学分析及其在抗病抗逆中的作用还鲜 有报道。本研究基于发表的疣粒野生稻全基因组 (http://bigd.big.ac.cn/gwh)和转录组数据^[2930],利用 生物信息学手段、对疣粒野生稻WRKY家族基因 进行基因组水平上的系统鉴定和分析,为疣粒野生 稻中优异 OgWRKY 基因的挖掘和功能研究奠定 基础。

1 材料与方法

1.1 疣粒野生稻基因组中WRKY家族基因鉴定及 分类

从 Genome Warehouse (http://bigd. big. ac. cn/ gwh)下载疣粒野生稻的基因组数据^[29],登录号为 GWHAAEL00000000。从 Pfam 数据库(http:// pfam.sanger.ac.uk/)下载WRKY保守结构域HMM 隐马尔科夫模型(PF03106)文件。利用 HMMER 3.0进行疣粒野生稻基因组搜索,搜索条件为"含有 WRKY 结构域"。搜索结果提交到 NCBI-CDD (https://www.ncbi.nlm.nih.gov/Structure/cdd/wrpsb. cgi)、SMART (http://smart.embl-heidelberg.de/) 和 Pfam 数据库,对序列的保守结构域进行二次鉴定。 剔除不含WRKYGQK基序或其变体(WRKYGKK、 WRKYGEK、WRKYGRK、WKKYGQK、WKRYGQK 和WSKYEQK等)的序列。通过TBtools v1.098769 软件与栽培稻日本晴(Nipponbare)WRKY蛋白进 行同源比对,选择与其同源性最高的基因进行命 名,其中日本晴中WRKYs蛋白序列在国家水稻数 据中心下载(www.ricedata.com)。OgWRKYs蛋白 全长序列采用MEGA11中的MUSCLE方法进行多 序列比对,按照WRKY结构域进行分组^[27,31]。分 组后的多序列比对结果通过 DNAMAN 软件进行 可视化。

1.2 染色体定位和共线性分析

利用RagTag工具包^[32]基于参考基因组把疣粒 野生稻基因组组装到染色体水平,TBtools软件获 取染色体长度及*OgWRKY*基因在染色体上的位置 信息。最后用在线软件MG2C^[33]进行基因染色体 位置可视化。通过TBtools的MCScanX功能进行 物种间共线性分析,并采用TBtools软件进行可 视化。

1.3 OgWRKY转录因子系统发育、保守基序和保 守结构域分析

利用 MEGA 11 软件中的 MUSCLE 进行疣粒野 生稻 WRKY 转录因子的 WRKY 结构域和全长氨基 酸序列比对。基于疣粒野生稻的 WRKY 结构域(包 括 N-末端和 C-末端结构域)和预测的完整蛋白序 列,利用 MEGA 11 构建邻接系统发育树, bootstrap 复制为 1000。最后使用 ggtree 对进化树进行美 化^[34]。通过 MEME (http://meme suite.org/tools/ meme)在线工具预测分析保守基序,基序最大数目 设置为 10;利用 TBtools v1.098769 软件的基因结构 视图(高级)工具将 OgWRKYs 进化树数据、meme. xml 文件和多序列比对的保守结构域位置信息绘制 为 OgWRKY 家族的系统发育进化树、保守基序分 布、保守结构域组合图。

1.4 OgWRKY转录因子KEGG富集分析

通过在线工具 eggNOG (http://eggnog-mapper. embl. de/) 获取疣粒野生稻的注释文件,使用 AnnotationForge构建了疣粒野生稻的 Orgdb包 org. *Oryza granulata*.eg.db,然后使用 clusterProfiler 进行 KEGG (Kyoto Encyclopedia of Genes and Genomes) 富集分析。

1.5 OgWRKYs 启动子区域顺式作用元件分析

提取 OgWRKYs 基因 5'端上游 2000 bp 的序列,利用 Plant CARE (http://bioinformatics.psb. ugent.be/webtools/plantcare/html/)网站进行顺式作 用元件信息分析,并用 TBtools v1.098769 软件的 Simple BioSequence Viewer 工具进行可视化。

1.6 OgWRKYs基因在白叶枯病菌胁迫下的表达 分析

利用 MiniBEST Plant RNA Extraction Kit 试剂 盒(TaKaRa 公司)提取接种 H₂O(对照)和白叶枯病 菌 PXO99后 0 h、24 h、48 h和72 h的疣粒野生稻叶 片总 RNA,然后用 TOYOBO 公司的 ReverTra Ace qPCR RT Master Mix RNA 反转录试剂盒将总 RNA 反转录成 cDNA。以*Actin* 基因(*LOC_Os11g06390*) 作为内参,使用 Promega 公司的 GoTaq qPCR Master Mix荧光定量试剂盒进行 qRT-PCR 检测。反应体系 10 μ L: 5 μ L qPCR Master Mix, 0.25 μ L 正向引物, 0.25 μ L反向引物, 2 μ L cDNA, 2.5 μ L 面引物, 0.25 μ L反向引物, 2 μ C cDNA, 2.5 μ L ddH₂O。扩增 程序:95 °C预变性10 min;95 °C变性15 s,60 °C J 60 s,40 个循环;熔解程序:95 °C,15 s;60 °C,15 s; 95 °C,15 s。使用 2^{-ΔΔCT} 方法测定相对表达水平^[35], 引物如表1。

Table 1 Real-time fluorescence quantitative primers for OgWRKY gene expression analysis

引物名称 Primer name	引物序列 (5'-3') Primer sequence(5'-3')				
	正向 Forword	反向 Reverse			
Actin	GAGTATGATGAGTCGGGTCCAG	ACACCAACAATCCCAAACAGAG			
OgWRKY30b	ATGCTTCATCTGCACCACAGGC	TGGTTTCTTGGTGGGAGAATGAAG			
OgWRKY53	CGAGTAGTAGAGGCGAGCAAGA	GCTTCCCTTCACCTGCTTCT			
OgWRKY88	AGGATTGATGATGGATCTGCTGG	TCGCCACCTATAACCATCATCC			
OgWRKY96	ACCACGTCTGGTCTGTCAGGTG	TTCGTGTGGGCCTTGATTCACC			
OgWRKY111	AGCACCGAATCGTGCTCCATG	TCCAAGAACTCCGTCGTCGTC			

2 结果与分析

2.1 疣粒野生稻基因组中WRKY家族基因鉴定

利用软件HMMER 3.0在疣粒野生稻基因组中搜 索到98条编码WRKY蛋白的候选DNA序列,其中有 4条序列(GWHTAAEL007838、GWHTAAEL017314、 GWHTAAEL017324和GWHTAAEL038547)不含编 码WRKY结构域的序列(Genome Warehouse(http:// bigd.big.ac.cn/gwh))。最终,在疣粒野生稻基因

表 2 OgWRKYs基因相关信息 Table 2 Information related to OgWRKY genes

组中鉴定了 94个编码 WRKY 蛋白的基因(表2)。 与其他稻属 11个基因组相比^[28],在疣粒野生稻基因 组中没有鉴定到 WRKY40和 WRKY60的同源基因, 而 WRKY23、WRKY46、WRKY64、WRKY66、WRKY69、 WRKY77和 WRKY114 的同源基因在疣粒野生稻 基因组中鉴定到 2个, WRKY30 的同源基因有 3 个(OgWRKY30a, OgWRKY30b和 OgWRKY30c)(表 2)。推测 WRKY 基因家族在稻属不同种中具有组 成上的多样性。

基因名称 Gene name	MSU基因座 MSU locus	编码区 ID CDS ID	氨基酸数量 Number of amino acid	WRKY基序 WRKY motif	锌指类型 Zinc finger type	组/亚组 Group/ Subgroup	染色体 Chromosome
OgWRKY1	LOC_Os01g14440	GWHTAAEL025149	560	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	1
OgWRKY2	LOC_Os10g42850	GWHTAAEL017997	307	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	10
OgWRKY3	LOC_Os03g55080	GWHTAAEL008180	193	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	3
OgWRKY4	LOC_Os03g55164	GWHTAAEL008165	423	WRKYGQK/	C-X4-C-X22-HXH/	Ia	3
				WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН		
OgWRKY5	LOC_Os05g04640	GWHTAAEL018663	505	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	5
OgWRKY6	LOC_Os03g58420	GWHTAAEL049835	388	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IId	3
OgWRKY7	LOC_Os05g46020	GWHTAAEL027725	228	WRKYGKK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	5
OgWRKY8	LOC_Os05g50610	GWHTAAEL012915	326	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	5
OgWRKY9	LOC_Os01g18584	GWHTAAEL003764	559	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	1
OgWRKY10	LOC_Os01g09100	GWHTAAEL016201	208	WRKYGKK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY11	LOC_Os01g43650	GWHTAAEL042449	365	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY12	LOC_Os01g43550	GWHTAAEL042440	346	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	1
OgWRKY13	LOC_Os01g54600	GWHTAAEL009521	328	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	1
OgWRKY14	LOC_Os01g53040	GWHTAAEL020175	311	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	1
OgWRKY15	LOC_Os01g46800	GWHTAAEL039613	355	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	1
OgWRKY16	LOC_Os01g47560	GWHTAAEL009341	366	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1

				~ /			
基因名称 Gene name	MSU基因座 MSU locus	编码区 ID CDS ID	氨基酸数量 Number of amino acid	WRKY 基序 WRKY motif	锌指类型 Zinc finger type	组/亚组 Group/ Subgroup	染色体 Chromosome
OgWRKY17	LOC_Os01g74140	GWHTAAEL021294	366	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY18	LOC_Os10g18099	GWHTAAEL003187	262	WRKYGEK	С-Х7-С-Х24-НХС	III	10
OgWRKY19	LOC_Os05g49620	GWHTAAEL051876	134	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	5
OgWRKY20	LOC_Os01g60540	GWHTAAEL035800	366	WRKYGQK	C-X7-C-X24-HXC	III	1
OgWRKY21	LOC_Os01g60640	GWHTAAEL035798	283	WRKYGQK	C-X7-C-X23-HXC	III	1
OgWRKY22	LOC_Os01g60490	GWHTAAEL035802	245	WRKYGQK	C-X7-C-X24-HXC	III	1
OgWRKY23a	LOC_Os01g53260	GWHTAAEL020198	246	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY23b	LOC_Os01g53260	GWHTAAEL011964	185	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	5
OgWRKY24	LOC_Os01g61080	GWHTAAEL007473	546	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	1
OgWRKY25	LOC_Os08g13840	GWHTAAEL007440	281	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IId	8
OgWRKY26	LOC_Os01g51690	GWHTAAEL013662	224	WRKYGKK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY27	LOC_Os01g40430	GWHTAAEL014181	162	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	1
OgWRKY28	LOC_Os06g44010	GWHTAAEL042148	336	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIa	6
OgWRKY29	LOC_Os07g02060	GWHTAAEL008658	303	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	7
OgWRKY30a	LOC_Os08g38990	GWHTAAEL023546	692	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	8
OgWRKY30b	LOC_Os08g38990	GWHTAAEL032254	699	WRKYGHK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	9
OgWRKY30c	LOC_Os08g38990	GWHTAAEL023550	433	WRKYGQK	NO	IV	8
OgWRKY31	LOC_Os06g30860	GWHTAAEL010974	383	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-Н-Х2-Н	Ile	6
OgWRKY32	LOC_Os02g53100	GWHTAAEL017354	555	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	2
OgWRKY34	LOC_Os02g43560	GWHTAAEL010736	236	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	2
OgWRKY35	LOC_Os04g39570	GWHTAAEL040303	602	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	4
OgWRKY36	LOC_Os04g46060	GWHTAAEL006992	244	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	4
OgWRKY37	LOC_Os04g50920	GWHTAAEL016377	458	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	4
OgWRKY39	LOC_Os02g16540	GWHTAAEL019838	347	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	2
OgWRKY42	LOC_Os02g26430	GWHTAAEL048897	256	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IId	2
OgWRKY43	LOC_Os05g49210	GWHTAAEL011863	601	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	5
OgWRKY45	LOC_Os05g25770	GWHTAAEL048986	318	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	5
OgWRKY46a	LOC_Os11g02480	GWHTAAEL040814	226	WRKYGEK	С-Х7-С-Х24-НХС	III	12
OgWRKY46b	LOC_Os11g02480	GWHTAAEL009148	224	WRKYGEK	С-Х7-С-Х24-НХС	III	11
OgWRKY47	LOC_Os07g48260	GWHTAAEL014235	293	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	7
OgWRKY48	LOC_Os05g40060	GWHTAAEL042918	247	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	5
OgWRKY49	LOC_Os05g49100	GWHTAAEL042365	418	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	5
OgWRKY51	LOC_Os04g21950	GWHTAAEL034539	326	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IId	4

表2(续)

			124 (33	€ /			
基因名称 Gene name	MSU基因座 MSU locus	编码区 ID CDS ID	氨基酸数量 Number of amino acid	WRKY 基序 WRKY motif	锌指类型 Zinc finger type	组/亚组 Group/ Subgroup	染色体 Chromosome
OgWRKY53	LOC_Os05g27730	GWHTAAEL032827	503	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X23-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	5
OgWRKY54	LOC_Os05g40080	GWHTAAEL042921	322	WRKYGQK	С-Х7-С-Х26-НХС	III	5
OgWRKY55	LOC_Os03g20550	GWHTAAEL025612	210	WRKYGEK	С-Х7-С-Х24-НХС	III	3
OgWRKY56	LOC_Os01g62514	GWHTAAEL024338	342	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY57	LOC_Os12g01180	GWHTAAEL037899	441	WRKYGQK	С-Х4-С-Х22-НХН	IIc	11
OgWRKY61	LOC_Os11g45850	GWHTAAEL033777	1434	WRRYGQK/ WRKYGQK	C-X7-C-X23-HXC/ C-X7-C-X23-HXC	Ib	11
OgWRKY62	LOC_0s09g25070	GWHTAAEL040421	298	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIa	9
OgWRKY64a	LOC_Os12g02450	GWHTAAEL040816	315	WRKYGQK	С-Х7-С-Х34-НХС	III	12
OgWRKY64b	LOC_Os12g02450	GWHTAAEL007837	309	WRKYGQK	С-Х7-С-Х33-НХС	III	12
OgWRKY65	LOC_Os12g02470	GWHTAAEL034479	333	WRKYGQK	С-Х7-С-Х30-НХС	III	12
OgWRKY66a	LOC_Os02g47060	GWHTAAEL006945	477	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	2
OgWRKY66b	LOC_Os02g47060	GWHTAAEL043471	227	WRKYSQK	NO	IV	9
OgWRKY67	LOC_Os05g09020	GWHTAAEL005696	215	WRKYGKK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	5
OgWRKY68	LOC_Os04g51560	GWHTAAEL027974	305	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IId	4
OgWRKY69a	LOC_Os08g29660	GWHTAAEL035782	315	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	8
OgWRKY69b	LOC_Os08g29660	GWHTAAEL015346	405	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	5
OgWRKY70	LOC_Os05g39720	GWHTAAEL050973	573	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	5
OgWRKY71	LOC_Os02g08440	GWHTAAEL038027	342	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIa	2
OgWRKY72	LOC_Os11g29870	GWHTAAEL015332	238	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	11
OgWRKY73	LOC_Os06g05380	GWHTAAEL031376	531	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	6
OgWRKY74	LOC_Os09g16510	GWHTAAEL025256	342	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	9
OgWRKY76	LOC_0s09g25060	GWHTAAEL040423	330	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIa	9
OgWRKY77a	LOC_Os01g40260	GWHTAAEL034111	1021	WRKYAKK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	8
OgWRKY77b	LOC_Os01g40260	GWHTAAEL014193	213	WRKYGKK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY79	LOC_Os03g21710	GWHTAAEL014699	357	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	3
OgWRKY80	LOC_Os03g63810	GWHTAAEL014025	372	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	3
OgWRKY81	LOC_Os03g33012	GWHTAAEL013315	364	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	3
OgWRKY84	LOC_Os05g40070	GWHTAAEL042919	264	WRKYGEK	C2XX	IV	5
OgWRKY87	LOC_Os07g39480	GWHTAAEL027488	617	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	7
OgWRKY88	LOC_Os07g40570	GWHTAAEL023512	364	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	7
OgWRKY89	LOC_Os08g17400	GWHTAAEL015781	401	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	8

表2(续)

				< /			
基因名称 Gene name	MSU基因座 MSU locus	编码区 ID CDS ID	氨基酸数量 Number of amino acid	WRKY 基序 WRKY motif	锌指类型 Zinc finger type	组/亚组 Group/ Subgroup	染色体 Chromosome
OgWRKY94	LOC_Os12g40570	GWHTAAEL024415	437	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IId	12
OgWRKY96	LOC_Os12g32250	GWHTAAEL050054	442	WRKYGQK/ WRKYGQK	C-X4-C-X22-HXH/ C-X4-C-X23-HXH	Ia	12
OgWRKY102	LOC_Os01g08710	GWHTAAEL016232	279	WRKYGQK	С-Х4-С-Х23-НХН	IIc	1
OgWRKY104	LOC_Os11g02520	GWHTAAEL009146	277	WRKYGQK	С-Х7-С-Х27-НХС	III	12
OgWRKY107	LOC_Os01g09080	GWHTAAEL016202	519	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIb	1
OgWRKY108	LOC_Os01g60600	GWHTAAEL035799	337	WRKYGQK	С-Х7-С-Х25-НХС	III	1
OgWRKY109	LOC_Os05g03900	GWHTAAEL018707	180	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	5
OgWRKY111	LOC_Os05g50700	GWHTAAEL012910	307	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IIe	5
OgWRKY113	LOC_Os06g06360	GWHTAAEL007274	385	WRKYGQK	С-Х7-С-Х23-НХС	III	6
OgWRKY114a	LOC_Os12g02400	GWHTAAEL009150	360	WRKYGEK	С-Х7-С-Х24-НХС	III	11
OgWRKY114b	LOC_Os12g02400	GWHTAAEL038377	324	WRKYGEK	С-Х7-С-Х24-НХС	III	12
OgWRKY115	LOC_Os07g27670	GWHTAAEL008610	218	WRKYGQK	NO	IV	7
OgWRKY116	LOC_Os01g60520	GWHTAAEL035801	275	WRKYGQK	С-Х7-С-Х24-НХС	III	1
OgWRKY121	LOC_Os03g53050	GWHTAAEL000091	388	WRKYGQK	С-Х5-С-Х23-НХН	IId	8

表2(续)

疣粒野生稻中有两个或三个预测的WRKY基因搜索到日本晴中同一个WRKY基因时,按相似性高低,分别在基因名后加a、b、c,进行区分 When two or three predicted WRKY genes in O.granulata search for the same WRKY gene in Nipponbare, they are distinguished by adding a, b, and c after the gene name according to the similarity

2.2 OgWRKY转录因子分类

参考 Xie 等^[27]的方法,使用 MEGA11 中的 MUSCLE进行 OgWRKYs 蛋白的氨基酸全长序列 比对和结构域分析,94个OgWRKY蛋白分为I、II、 III和IV4组。I组有12个成员,含有两个WRKY结 构域,其中含C2H2(C-X4-C-X22-23-HXH)型锌指 基序的为Ia亚组(11个蛋白),含C2HC(C-X7-C-X23-HXC)型锌指基序的为Ib亚组(1个蛋白)。II 组有52个成员,含有一个WRKY基序和C2H2型 锌指基序,进一步根据锌指基序的序列特征又分为 IIa、IIb、IIc、IId和IIe5个亚组。IIa亚组含有C-X5-CPVKKKVQR基序(4个蛋白); IIb 亚组含有 C-X5-CPV(R/K)KQVQRC基序(8个蛋白); IIc亚组 含有 C-X4-C 基序(22 个蛋白); IId 亚组含有 C-X5-CPARKHVER 基序(7个蛋白); IIe 亚组含有 C-X5-C(P/A/M/S)ARK(Q/M)V(E/D)基序(11个蛋白)。 III组有26个成员,含有一个WRKY基序和一个 C2HC型锌指基序。IV组有4个成员,含有 WRKY 基序,但缺少锌指基序或锌指基序不完 整(图1)。

本研究结果表明,Ib亚组也存在于GG染色体

组的疣粒野生稻基因组中。疣粒野生稻基因组中 绝大多数 WRKY 成员 (78 个) 都包含保守的 WRKYGQK 基序, 少数为 WRKYGHK (1个)、 WRKYGKK $(5\uparrow)$, WRKYGEK $(7\uparrow)$, WRRYGQK (1个)、WRKYAKK(1个)和WRKYSQK(1个)变异 体,其中WRKYAKK、WRKYGHK、WRRYGOK 和 WRKYSQK,是本研究在疣粒野生稻中鉴定的新变 异体(图1,表2)。

2.3 染色体定位和共线性分析

94个OgWRKY基因不均匀地分布在疣粒野生 稻的12条染色体上,分布数量最多的是1号染色体 (23个),其次是5号染色体(17个),最少的是10号 染色体(2个),一些OgWRKY基因在染色体1、5和 12上成簇分布(图2),可能由基因重复事件产生。 此外,对疣粒野生稻和水稻进行了共线性分析 (图3)。结果显示, 疣粒野生稻有 64 个 OgWRKYs 基因与水稻形成共线性基因对。说明疣粒野生稻 和水稻在进化过程中有较高的基因交流和相似性, 但在驯化过程中部分WRKY家族基因发生了遗传 变异,这些变异可能对水稻的性状和适应性产生 影响。

635







2.4 OgWRKY转录因子系统发育分析

首先利用 MUSCLE 对 94 个 OgWRKY 蛋白的 WRKY 结构域序列进行比对,并利用 MEGA 11 构 建具有 1000 个 bootstrap 重复的邻接进化树(图 4)。 Ia 亚组 OgWRKYs 的聚为两个分支,N端结构域聚 为 IaN 支,C端结构域聚为 IaC 支。Ib 亚组只有一 个成员 OgWRKY61,N端和C端结构域聚在一起, 与III组成员聚集为一个分支,暗示疣粒野生稻 Ib 亚组成员可能由 III 亚组进化而来。II 组成员聚为 4 个分支,IIa 和 IIb 亚组聚为一支,IId 和 IIe 亚组聚 为一支。IIc 亚组聚为IIc1和IIc2两个分支,大多数 IIc 亚组成员聚在与IaC分支相邻的IIc1分支中, 但 OgWRKY35聚在IaC分支中,OgWRKY57聚 在IaN分支中,暗示疣粒野生稻IIc 亚组和Ia 亚组 成员之间存在某种进化上的联系。疣粒野生稻 IV组的成员有4个(OgWRKY30c、OgWRKY66b、 OgWRKY84和OgWRKY115),分别聚在IIc1、IIe、 III和III组,表明IV组WRKY基因可以通过其他任 何组的WRKY基因失去WRKY结构域的一部分衍 生而来。



A:疣粒野生稻WRKY结构域构建的系统发育树;B:疣粒野生稻WRKY蛋白的全长氨基酸序列构建的系统发育树; 不同颜色的演化支代表不同的组/亚组,蛋白名称带橘色标示IV组成员,淡粉色标示Ib亚组成员, 紫色标示IIc亚组成员,绿色标示IId亚组成员,蓝色标示IIe亚组成员

A: Phylogenetic tree constructed by WRKY domain of *O.granulata*; B: Phylogenetic tree constructed from full-length amino acid sequence of WRKY protein of *O.granulata*; Different colors of clades represent different groups/subgroups, the protein names are orange for group IV members, light pink for group Ib members, and purple for group IIc members. Members of the IId subgroup are identified in green,

and members of the IIe subgroup are identified in blue

图4 疣粒野生稻WRKY蛋白的系统发育树

Fig. 4 Phylogenetic tree of WRKY proteins in O.granulata

由 WRKY 结构域构建的系统发育树可能会遗 漏一些基因进化的重要信息。为此,进一步利用 OgWRKYs蛋白的氨基酸全长序列构建了邻接系统 发育树(图4A)。结果显示,蛋白氨基酸全长系统发 育树与域树总体相似,但也存在一些差异(图4B)。 在结构域树中IIc亚组成员聚在2个分支中,而蛋白 氨基酸全长系统发育树中聚为IIc1、IIc2和IIc3三个 分支;在结构域树中,IIc亚组成员 OgWRKY35 与 IaC聚在一起,而在蛋白氨基酸全长系统发育树中 位于IIc1分支中;在结构域树中的IId亚组成员 OgWRKY6在蛋白氨基酸全长系统发育树中与IIe 亚组成员聚在一起;结构域树中Ⅱe亚组成员 OgWRKY109在蛋白氨基酸全长系统发育树中与IId 亚组成员聚在同一分支。以上结果进一步表明,疣 粒野生稻 IIc 亚组和 Ia 亚组成员进化关系密切,并 且进一步支持IId和IIe亚组合并为一个亚组的 观点。

4期

2.5 OgWRKYs蛋白保守基序和结构域分析

为了进一步了解OgWRKY蛋白基序的相似性和多样性,使用MEME Online软件对OgWRKY蛋白的10个保守基序进行了分析。结果显示,不同

OgWRKY蛋白中含有motif数量1~7个不等,同一 组或亚组的 OgWRKYs 具有基本一致的保守基序 (图 5A)。Ia亚组基序数量最多,含有7个 motif。 motif1位于I组的C端WRKY结构域, motif3位于 N端WRKY结构域。除IV组OgWRKY66b外,所有 OgWRKY蛋白均含有 motif 1, 而 motif 3 仅存在于 Ia亚组蛋白中。Motif 2位于锌指结构域。在Ia亚 组中,C端WRKY结构域主要由motif1、motif2、 motif 4和 motif 7组成。Ia亚组N端WRKY结构域 含有 motif 3、motif 6 和 motif 10, motif 10 为 Ia 亚组 N 端WRKY结构域所特有。在Ib亚组中,N端和C端 WRKY结构域都含有 motif 1 和 motif 2, 与半数III 组WRKY家族成员的所含基序一致。此外,III组一 些成员的WRKY结构域还含有特有的motif 5。IIa 和 IIb 亚组含有基序 motif 1、motif 2、motif 7 和 motif9,motif9为其特有;IId和IIe亚组含有共同基 序 motif 1、motif 2 和 motif 8, motif 8 为 IId 和 IIe 亚 组所特有。IId 和 IIe 亚组区别在于, IIe 亚组除 OgWRKY31外,其余蛋白皆含有 motif 7;而 IId 亚 组只有OgWRKY6含有motif7。

在疣粒野生稻基因组中鉴定的94个WRKY家

族基因中,有90个基因都编码含有至少一个约由60 个氨基酸组成的典型WRKY结构域,而OgWRKY30c、 OgWRKY66b、OgWRKY84 和 OgWRKY115 的 WRKY结构域不完整,鉴定的WRKY结构域只有 19~48个氨基酸。除WRKY结构域之外,有15个 OgWRKY蛋白还含有其他结构域(图5B)。Ia亚组 的OgWRKY30b和IIc亚组的OgWRKY35包含一个 PHA03247 Superfamily,但其功能尚不清楚。Ib亚 组的 OgWRKY61 包含 NB-ARC、PLN03091 和 Rx N结构域。NB-ARC结构域,由植物抗性基因产 物和调节子共享,在植物抗性中作为信号基序起作 用^[36]; Rx N结构域代表植物抗性蛋白中发现的N 端结构域; PLN03091功能尚不清楚。IIa亚组 OgWRKY71包含一个bZIP Superfamily结构域,植 物bZIP参与调控花的发育、种子成熟、休眠和衰老 等诸多生物学过程中担任重要作用^[37]。IIb 亚组 OgWRKY32包含一个MDN1 超家族结构域, Mdn1 是一种重要的AAA(与各种活动相关的ATP酶)蛋 白,它利用ATP水解产生的能量对核糖体的60S亚 基进行物理重塑和重构,从而使其成熟^[38-39]。IIc亚 组的OgWRKY57包含一个ULP1超家族结构域, Ulp1 是小泛素样修饰物(SUMO, Small ubiquitinlike modifier)蛋白酶,负责从特定靶蛋白中去除 SUMO/Smt3,并将前体小泛素样修饰物加工成其共 轭功能形式^[40]。OgWRKY77a含NB-ARC和RX-CC like结构域,其中RX-CC like结构域主要有3 种功能:一是具有保守的EDVID基序,参与Rx分子 内相互作用;二是与Rx的细胞内辅因子RanGAP2 直接相互作用,这种相互作用为Rx抗病功能所必 需;三是RX-CC like结构域本身具有在细胞核内定 位的特性,能够影响Rx的亚细胞分布,而Rx的核-质分布 对其抗病功能的发挥也有显著影响⁴¹。6个IId亚组的 OgWRKYs (OgWRKY25, OgWRKY42, OgWRKY51, OgWRKY68、OgWRKY94和OgWRKY121)中存在 植物锌簇结构域(Plant Zn clust),与Jiang等^[42]对 药用野生稻的研究结果相似,但植物锌簇结构域 功能尚不清楚。以上结果表明, OgWRKY61、 OgWRKY71和OgWRKY77a可能与植物抗病相关。

2.6 OgWRKYs 家族 KEGG 富集分析

对94个*OgWRKYs*基因进行了KEGG通路富集 分析,14个*OgWRKY*富集在基因植物-病原互作 (Plant-pathogen interaction)通路,其中*OgWRKY12*、 *OgWRKY24、OgWRKY31、OgWRKY39、OgWRKY53、 OgWRKY70、OgWRKY81、OgWRKY88、OgWRKY96、* 和 *OgWRKY111* 同时富集在MAPK信号通路 (MAPK signaling pathway)(图6)。除*OgWRKY30c* 的WRKY结构域不完整,功能可能丧失外,这些基 因可能在疣粒野生稻抗病抗中具有重要作用。

2.7 OgWRKYs基因的启动子区域顺式元件分析

进一步对上述除 OgWRKY30c外的13个基因起 始密码子上游2000 bp序列中5个与植物防御应答有关 的顺式作用元件进行分析,发现在9个基因中 (OgWRKY12、OgWRKY24、OgWRKY30b、OgWRKY53、 OgWRKY70、OgWRKY81、OgWRKY88、OgWRKY96 和OgWRKY70)。在 OgWRKY80、OgWRKY88、OgWRKY96 和OgWRKY96 的启动子中还鉴定到乙烯响应元件 (ERE),在 OgWRKY111 中还鉴定到水杨酸应答元件 (TCA), OgWRKY53 中鉴定到参与防御和应激反应 的TC 富集区(TC-rich repeats)(图7)。

2.8 OgWRKYs基因在白叶枯病菌胁迫下的表达 分析

为了进一步研究 OgWRKY30b、OgWRKY53、 OgWRKY88、OgWRKY96和 OgWRKY111 在白叶枯病 菌 (Xanthomonas oryzae pv. Oryzae, Xoo) PXO99 胁 迫下的表达特征,分别检测这5个基因在接种H₂O (对照)和白叶枯病菌 PXO99 后 0 h, 24 h, 48 h 和 72h的表达水平(图8)。结果显示,同对照相比, OgWRKY30b在接种白叶枯病菌后24h、48h和72h 表达水平显著上升,分别为对照的2.3倍、2.04倍和 1.62倍。同对照相比, OgWRKY53 在接种白叶枯病 菌后48h表达水平显著上调,为对照的1.44倍,而 接种后24h和72h与对照无显著差异。同对照相 比, OgWRKY88在接种白叶枯病菌后0h表达水平 开始上升,并在24h和48h显著上调,分别为对照 的2.21倍和1.91倍,72h后与对照无显著差异。同 对照相比, OgWRKY96在接种白叶枯病菌后48h和 72h表达水平降低,分别为对照的0.7倍和0.52倍。 同对照相比, OgWRKY111 在接种白叶枯病菌后24h、 48h和72h后表达水平显著上升,分别为对照的 2倍、3.28倍和1.9倍。以上结果表明, Og WRKY30b、 OgWRKY53、OgWRKY88和OgWRKY111基因的表达 均受白叶枯病菌 PXO99诱导, 而 OgWRKY96 表达受 白叶枯病菌侵染抑制。



Fig.5 Conserved motif (A) and conserved domain (B) of OgWRKYs



A: Two pathways enriched by KEGG; B: OgWRKYs enriched in KEGG's plant-pathogen interaction and MAPK signaling pathway-plant

图 6 OgWRKYs KEGG 富集分析





启动子长度(bp) Promoter length

TGACG-motif: 茉莉酸甲酯响应元件; CGTCA-motif: 茉莉酸甲酯响应元件; TCA元件:水杨酸响应元件; ERE:乙烯响应元件; TC-rich重复 序列:防御和应激反应元件

TGACG-motif: MeJA response element; CGTCA-motif: MeJA response element; TCA element : SA response element; ERE: Ethylene response element; TC-rich repeat sequences: Defense and stress response elements

图7 OgWRKYs基因启动子区顺式元件的鉴定

Fig.7 Identification of cis-regulatory elements in the promoter region of the OgWRKYs gene



3 讨论

4期

WRKY家族是植物成员数量较多的转录因子 家族之一,在植物发育和对生物和非生物胁迫的响 应中具有重要作用^[43]。疣粒野生稻具有高抗细菌 性条斑病、免疫白叶枯病菌^[44]、抗虫、耐旱和耐荫等 特性^[45-46]。2018年发表了第1个疣粒野生稻全基因 组和不同组织部位转录组数据^[29,47],2020年发表了 第2个疣粒野生稻的组学数据^[48],这为本研究利用这 些数据从基因组水平上系统分析WRKY家族基因提 供了条件。

本研究鉴定了94个 OgWRKYs 基因,将其分为 4组,I(Ia和Ib)、II(IIa、IIb、IIc、IId和IIe)III、IV组分 别有12、52、26和4个成员。Rinerson等^[49]认为Ia 亚组是WRKY家族最原始的祖先,其他亚组的 WRKY都是从Ia亚组蛋白的C-末端结构域进化而 来。本研究的OgWRKYs系统发育分析显示,IIc亚 组 OgWRKY35的结构域聚集在IaC分支中, OgWRKY57的结构域聚集在IaN分支中。 OgWRKY57的结构域聚集在IaN分支中。 OgWRKY结构域序列分析结果显示,Ia亚组蛋白N 端和C端的WRKY结构域皆与IIc亚组WRKY结构 域具有一样的锌指模型(C-X4-C-X22-23-HXH)。 推测部分Ia亚组WRKY基因是由IIc亚组WRKYs 通过复制WRKY结构域进化而来,部分IIc亚组的 WRKY基通过Ia亚组丢失N端WRKY结构域进化 而来,支持Xu等^[50]的"Ia亚组直接从古老的IIc亚 组WRKY基因进化而来,大多数IIcWRKY基因从 IaWRKY基因进化而来"的假说。先前报道认为, III组WRKYs从Ia和IId亚组进化而来^[51-52]。本研究 发现疣粒野生稻中III组WRKY蛋白在WRKY结构 域树中与IIc2和IId聚在一个分支,与Ia亚组关系较 远,并且所有Ia亚组OgWRKYs成员所含锌指结构 为C2H2类型,而所有III组成员所含锌指结构为 C2HC类型。以及由于绿色鞭毛藻(O.lucimarinus) 仅含有两个分别属于IIc亚组和III组的WRKY基 因^[53-54],所以本研究认为III组WRKYs从IId亚组进 化而来的可能性不大,更倾向于支持Xu等^[50]的"III 组OgWRKYs基因从古老的IIc亚组进化而来"的观 点,这与Jiang等^[42]药用野生稻的研究结果一致。

Villacastin^[28]对稻属9个种的11个基因组研究 发现,WRKY转录因子 Ib 亚组基因仅特异存在于 AA 基因组中。本研究在GG 基因组的疣粒野生稻 中鉴定到1个Ib 亚组基因*OgWRKY61*,表明Ib 亚组 基因并非AA 基因组所特有。除保守的 WRKYGQK基序外,在稻属不同种的WRKY转录因子家 族中还报道了WRKYGEK、WRKYGKK、WKKYGQK、 WRMCGQK、WSKYGQK和WVKYGQK变异基序^[28]。 在疣粒野生稻 WRKY 转录因子家族中,除 WRKYGQK 基序外,共鉴定到 WRKYGHK、 WRKYGKK、WRKYGEK、WRRYGQK、WRKYAKK 和 WRKYSQK 变异基序,其中 WRKYGHK、 WRRYGQK、WRKYAKK和WRKYSQK是疣粒野 生稻中鉴定的新的变异体。然而在稻属11个基因 组中都鉴定到的WKKYGQK基序,普通野生稻、尼 瓦拉野生稻、非洲栽培稻、日本晴、明恢63和R498 鉴定到的WRMCGQK基序,明恢63、尼瓦拉野生稻 和普通野生稻中鉴定到的WVKYGQK基序,日本 晴、明恢63和R498鉴定到的WSKYGQK基序在疣 粒野生稻中没有鉴定到。这些结果表明,稻属不同 种中WRKYGQK基序的进化具有保守性和多样性。

本研究对94个OgWRKYs转录因子进行 KEGG 富集分析,对其中13个富集在植物-病原互 作通路的OgWRKYs进一步结合基因启动子区域进 行顺式作用元件分析,推测OgWRKY30b、OgWRKY53、 OgWRKY88、OgWRKY96和OgWRKY111在疣粒野生 稻响应生物和非生物逆境中具有重要作用。在水稻 植株中过表达OgWRKY30b同源基因OsWRKY30能 显著提高水稻植株的耐旱性和白叶枯病抗性[13,55]。 过表达 OgWRKY53 的同源基因 OsWRKY53 的水稻 植株叶夹角增加,株高和叶片中纤维素含量降低, 白叶枯病抗性下降^[56],说明OsWRKY53负调控厚壁 组织细胞壁发育和白叶枯病抗性。OgWRKY30b与 水稻同源蛋白OsWRKY30的氨基酸序列一致性为 56.2%,两个蛋白在N端WRKY结构域(285~343 aa)中有15个氨基酸的差异,在C端WRKY结构域 (500~559 aa)内有2个氨基酸的差异,即532 aa的脯 氨酸(P)替换为谷氨酰胺(Q), 543 aa 的丝氨酸(S) 替换为丙氨酸(A);OgWRKY53与水稻同源蛋白 OsWRKY53的氨基酸序列一致性为85.4%,在N端 WRKY 结构域(202~261 aa) 内有2个氨基酸的差 异,而C端WRKY结构域(367~426 aa)内氨基酸序 列完全一致(未发表资料)。OgWRKY30b和 OgWRKY53 与其水稻同源蛋白 OsWRKY30 和 OsWRKY53的氨基酸序列差异是否会导致其功能 的异同,还有待进一步研究。除OsWRKY 96/85 受 茉莉酸诱导表达^[57], OgWRKY88、OgWRKY96和 OgWRKY111 水稻中同源基因的功能知之甚少。为 了进一步验证这5个基因的功能,本研究检测了它们 在白叶枯病菌胁迫下的表达水平,结果发现 OgWRKY 30b、OgWRKY53、OgWRKY88和 OgWRKY111 基因的 表达均受白叶枯病菌PXO99诱导,而OgWRKY96表 达受白叶枯病菌侵染抑制,说明这5个WRKY基因 可能参与调控疣粒野生稻对白叶枯病的抗性。疣 粒野生稻这些基因的克隆和深入的功能研究将为

全面解析 WRKY 转录因子家族生物学功能提供有价值的新信息。

参考文献

- Rushton P J, Somssich I E, Ringler P, Shen Q J. WRKY transcription factors. Trends in Plant Science, 2010, 15 (5): 247-258
- [2] 黄幸,丁峰,彭宏祥,潘介春,何新华,徐炯志,李琳.植物WRKY转录因子家族研究进展.生物技术通报,2019,35 (12):129-143
 Huang X, Ding F, Peng H X, Pan J C, He X H, Xu J Z, Li L. Research progress on family of plant WRKY transcription factors. Biotechnology Bulletin, 2019,35(12):129-143
- [3] Ishiguro S, Nakamura K. Characterization of a cDNA encoding a novel DNA-binding protein, SPF1, that recognizes SP8 sequences in the 5' upstream regions of genes coding for sporamin and beta-amylase from sweet potato. Molecular & General Genetics, 1994, 244(6):563-571
- [4] 陈林英,李佳佳,王博,杜婉清,高梦雪,刘慧,檀淑琴,邱 丽娟,王晓波.WRKY转录因子在大豆响应生物和非生物胁 迫中的功能研究进展.植物遗传资源学报,2022,23(2): 323-332

Chen L Y, Li J J, Wang B, Du W Q, Gao M X, Liu H, Tan S Q, Qiu L J, Wang X B. Research progress on the function of WRKY transcription factor response to biotic and abiotic stresses in soybean. Journal of Plant Genetic Resources, 2022, 23(2):323-332

- [5] Eulgem T, Somssich I E. Networks of WRKY transcription factors in defense signaling. Current Opinion in Plant Biology, 2007,10(4):366-371
- [6] Ross C A, Liu Y, Shen Q J. The WRKY gene family in Rice (Oryza sativa). Journal of Integrative Plant Biology, 2007, 49 (6):827-842
- Schmutz J, Cannon S B, Schlueter J, Ma J, Mitros T, Nelson W, Hyten D L, Song Q, Thelen J J, Cheng J, Xu D, Hellsten U, May G D, Yu Y, Sakurai T, Umezawa T, Bhattacharyya M K, Sandhu D, Valliyodan B, Lindquist E, Peto M, Grant D, Shu S, Goodstein D, Barry K, Futrell-Griggs M, Abernathy B, Du J, Tian Z, Zhu L, Gill N, Joshi T, Libault M, Sethuraman A, Zhang X, Shinozaki K, Nguyen H T, Wing R A, Cregan P, Specht J, Grimwood J, Rokhsar D, Stacey G, Shoemaker R C, Jackson S A. Genome sequence of the palaeopolyploid soybean. Nature, 2010, 463 (7278) : 178-183
- [8] Niu C F, Wei W, Zhou Q Y, Tian A G, Hao Y J, Zhang W K, Ma B, Lin Q, Zhang Z B, Zhang J S, Chen S Y. Wheat WRKY genes TaWRKY2 and TaWRKY19 regulate abiotic stress tolerance in transgenic Arabidopsis plants. Plant, Cell & Environment, 2012,35(6):1156-1170
- [9] Wang D J, Wang L, Su W H, Ren Y J, You C H, Zhang C, Que Y X, Su Y C. A class III WRKY transcription factor in

sugarcane was involved in biotic and abiotic stress responses. Scientific Reports, 2020, 10(1):20964

- [10] Dang F F, Wang Y N, She J J, Lei Y F, Liu Z Q, Eulgem T, Lai Y, Lin J, Yu L, Lei D, Guan D Y, Li X, Yuan Q, He S L. Overexpression of CaWRKY27, a subgroup IIe WRKY transcription factor of Capsicum annuum, positively regulates tobacco resistance to Ralstonia solanacearum infection. Physiologia Plantarum, 2014,150(3):397-411
- [11] Qiu Y, Yu D. Over-expression of the stress-induced OsWRKY45 enhances disease resistance and drought tolerance in Arabidopsis. Environmental and Experimental Botany, 2009,65(1):35-47
- [12] Qiu D Y, Xiao J, Ding X H, Xiong M, Cai M, Cao Y L, Li X H, Xu C G, Wang S P. OsWRKY13 mediates rice disease resistance by regulating defense-related genes in salicylate- and jasmonate-dependent signaling. Molecular Plant-Microbe Interactions[®], 2007,20:492-499
- [13] Han M, Ryu H S, Kim C Y, Park D S, Ahn Y K, Jeon J S. OsWRKY30 is a transcription activator that enhances rice resistance to the *Xanthomonas oryzae pathovar oryzae*. Journal of Plant Biology, 2013,56(4):258-265
- [14] Wang L H, Chen J, Zhao Y Q, Wang S P, Yuan M. OsMAPK6 phosphorylates a zinc finger protein OsLIC to promote downstream OsWRKY30 for rice resistance to bacterial blight and leaf streak. Journal of Integrative Plant Biology, 2022,64(5):1116-1130
- [15] Liu X Q, Bai X Q, Wang X J, Chu C C. OsWRKY71, a rice transcription factor, is involved in rice defense response. Journal of Plant Physiology, 2007, 164(8):969-979
- [16] Wang S, Han S Y, Zhou X G, Zhao C J, Guo L N, Zhang J Q, Liu F, Huo Q X, Zhao W S, Guo Z J, Chen X J. Phosphorylation and ubiquitination of OsWRKY31 are integral to OsMKK10-2-mediated defense responses in rice. The Plant Cell, 2023,35(6):2391-2412
- [17] Shi X T, Xiong Y H, Zhang K, Zhang Y S, Zhang J Q, Zhang L L, Xiao Y T, Wang G L, Liu W D. The ANIP1-OsWRKY62 module regulates both basal defense and Pi9mediated immunity against *Magnaporthe oryzae* in rice. Molecular Plant, 2023, 16(4):739-755
- [18] Eulgem T, Rushton P J, Robatzek S, Somssich I E. The WRKY superfamily of plant transcription factors. Trends in Plant Science, 2000,5(5):199-206
- [19] Zhang Y J, Wang L J. The WRKY transcription factor superfamily: Its origin in eukaryotes and expansion in plants. BMC Evolutionary Biology, 2005,5:1-12
- [20] Wu K L, Guo Z J, Wang H H, Li J. The WRKY family of transcription factors in rice and Arabidopsis and their origins. DNA Research, 2005,12(1):9-26
- [21] Wang L N, Zhu W, Fang L C, Sun X M, Su L Y, Liang Z C, Wang N, Londo J P, Li S H, Xin H P. Genome-wide identification of WRKY family genes and their response to cold stress in *Vitis vinifera*. BMC Plant Biology, 2014, 14:103

- [22] Ulker B, Somssich I E. WRKY transcription factors: from DNA binding towards biological function. Current Opinion in Plant Biology, 2004,7(5):491-498
- [23] Bakshi M, Oelmüller R. WRKY transcription factors. Plant Signaling & Behavior, 2014,9(2):e27700
- [24] 王磊,高晓清,朱苓华,周永力,黎志康.植物WRKY转录 因子家族基因抗病相关功能的研究进展.植物遗传资源学 报,2011,12(1):80-85
 Wang L, Gao X Q, Zhu H L, Zhou Y L, Li Z K. Advances in Research on Function of WRKY Transcription Factor Genes in Plant Resistance. Journal of Plant Genetic Resources, 2011,12 (1):80-85
- [25] 傅明川,李浩,陈义珍,王立国,柳展基,刘任重.海岛棉WRKY转录因子的全基因组鉴定及响应黄萎病菌侵染的表达分析.植物遗传资源学报,2019,20(5):1289-1300
 Fu M C, Li H, Chen Y Z, Wang L G, Liu Z J, Liu R Z. Genome-wide investigation of WRKY transcription factors in gossypium barbadense and their expression patterns in response to Verticillium dahliae infection. Journal of Plant Genetic Resources, 2019,20(5):1289-1300
- [26] Wu K L, Guo Z J, Wang H H, Li J. The WRKY family of transcription factors in rice and Arabidopsis and their origins. DNA Research, 2005,12(1):9-26
- [27] Xie Z, Zhang Z L, Zou X L, Huang J, Ruas P, Thompson D, Shen Q J. Annotations and functional analyses of the rice WRKY gene superfamily reveal positive and negative regulators of abscisic acid signaling in aleurone cells. Plant Physiology, 2005,137(1):176-189
- [28] Villacastin A J, Adams K S, Boonjue B, Rushton P, Han M, Shen J Q. Dynamic differential evolution schemes of WRKY transcription factors in domesticated and wild rice. Scientific Reports, 2021,11:14887
- [29] Wu Z G, Fang D M, Yang R, Gao F, An X Y, Zhuo X X, Li Y F, Yi C D, Zhang T, Liang C Z, Cui P, Cheng Z K, Luo Q. De novo genome assembly of *Oryza granulata* reveals rapid genome expansion and adaptive evolution. Communications Biology, 2018,1(1):84
- [30] Cheng X J, He B, Chen L, Xiao S Q, Fu J, Chen Y, Yu T Q, Cheng Z Q, Feng H. Transcriptome analysis confers a complex disease resistance network in wild rice *Oryza meyeriana* against *Xanthomonas oryzae pv.* oryzae. Scientific Reports, 2016,6:38215
- [31] Eulgem T, Rushton P J, Robatzek S, Somssich I, Somssich I
 E. WRKY superfamily of plant transcription factors. Trends In Plant Science, 2000,5(5):199-206
- [32] Alonge M, Lebeigle L, Kirsche M, Jenike K, Ou S, Aganezov S, Wang X, Lippman Z B, Schatz M C, Soyk S. Automated assembly scaffolding using RagTag elevates a new tomato system for high-throughput genome editing. Genome Biology, 2022,23:258
- [33] Chao J T, Li Z Y, Sun Y H, Aluko O O, Wu X R, Wang Q, Liu G S. MG2C: A user-friendly online tool for drawing

genetic maps. Molecular Horticulture, 2021,1(1):16

- [34] Yu G C. Using ggtree to visualize data on tree-like structures. Current Protocols in Bioinformatics, 2020,69(1):e96
- [35] Livak K J, Schmittgen T D. Analysis of relative gene expression data using real-time quantitative PCR and the 2 (-Delta Delta C(T)) method. Methods (San Diego, Calif.), 2001,25(4):402-408
- [36] van Loon L C, Rep M, Pieterse C M J. Significance of inducible defense-related proteins in infected plants. Annual Review of Phytopathology, 2006,44:135-162
- [37] 崔荣秀,张议文,陈晓倩,谷彩红,张荃. 植物bZIP参与胁迫应答调控的最新研究进展. 生物技术通报, 2019, 35(2): 143-155
 Cui R X, Zhang Y W, Chen X Q, Gu C H, Zhang Q. The latest research progress on the stress responses of bZIP

involved in plants. Biotechnology Bulletin, 2019, 35: 143-155

- [38] Chen Z, Suzuki H, Kobayashi Y, Wang A C, DiMaio F, Kawashima S A, Walz T, Kapoor T M. Structural insights into Mdn1, an essential AAA protein required for ribosome biogenesis. Cell, 2018,175(3):822-834
- [39] Mickolajczyk K J, Olinares P D B, Niu Y, Chen N, Warrington S E, Sasaki Y, Walz T, Chait B T, Kapoor T M. Long-range intramolecular allostery and regulation in the dynein-like AAA protein Mdn1. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2020, 117(31):18459-18469
- [40] Elmore Z C, Donaher M, Matson B C, Murphy H, Westerbeck J W, Kerscher O. Sumo-dependent substrate targeting of the SUMO protease Ulp1. BMC Biology, 2011,9:74
- [41] 郝炜. 马铃薯抗病蛋白 Rx 与其辅因子 RanGAP2 结合机制的 结构生物学研究. 北京:中国农业大学, 2014
 Hao W. Structural study of the interaction mechanism between potato disease resistance protein Rx with its cofactor RanGAP2. Beijing: China Agricultural University, 2014
- [42] Jiang C M, Shen Q X J, Wang B, He B, Xiao S Q, Chen L, Yu T Q, Ke X, Zhong Q F, Fu J, Chen Y, Wang L X, Yin F Y, Zhang D Y, Ghidan W, Huang X Q, Cheng Z Q. Transcriptome analysis of WRKY gene family in *Oryza* officinalis Wall ex Watt and WRKY genes involved in responses to Xanthomonas oryzae pv. oryzae stress. PLoS ONE, 2017, 12(11):e188742
- [43] Jiang J J, Ma S H, Ye N H, Jiang M, Cao J S, Zhang J H. WRKY transcription factors in plant responses to stresses. Journal of Integrative Plant Biology, 2017,59(2):86-101
- [44] 李定琴,陈玲,李维蛟,柯学,余腾琼,李娥贤,黄兴奇,程 在全.云南3种野生稻中抗白叶枯病基因的鉴定.作物学报, 2015,41(3):386-393
 Li D Q, Chen L, Li W J, Ke X, Yu T Q, Li E X, Huang X Q, Cheng Z Q. Identification of bacterial blight resistance gene in Yunnan wild rice. Acta Agronomica Sinica, 2015,41(3): 386-393
- [45] Brar D S, Khush G S. Alien introgression in rice. Plant

Molecular Biology, 1997, 35(1-2): 35-47

- [46] Jena K K. The species of the genus Oryza and transfer of useful genes from wild species into cultivated rice, O. sativa. Breeding Science, 2010, 60: 518-523
- [47] Yang R, Li J, Zhang H, Yang F, Wu Z G, Zhuo X X, An X Y, Cheng Z Q, Zeng Q C, Luo Q. Transcriptome analysis and functional identification of *Xa13* and *Pi-ta* orthologs in *Oryza* granulata. The Plant Genome, 2018,11(3)
- Shi C, Li W, Zhang Q, Zhang Y, Tong Y, Li K, Liu Y, Gao
 L. The draft genome sequence of an upland wild rice species, *Oryza granulata*. Scientific Data, 2020,7(1):131
- [49] Rinerson C I, Rabara R C, Tripathi P, Shen Q J, Rushton P J. The evolution of WRKY transcription factors. BMC Plant Biology, 2015,15:66
- [50] Xu H J, Watanabe K A, Zhang L Y, Shen Q X J. WRKY transcription factor genes in wild rice *Oryza nivara*. DNA research, 2016,23(4):311-323
- [51] Brand L H, Fischer N M, Harter K, Kohlbacher O, Wanke D. Elucidating the evolutionary conserved DNA-binding specificities of WRKY transcription factors by molecular dynamics and *in vitro* binding assays. Nucleic Acids Research, 2013,41(21):9764-9778
- [52] Rinerson C I, Rabara R C, Tripathi P, Shen Q J, Rushton P J. The evolution of WRKY transcription factors. BMC Plant Biology, 2015, 15:66.
- [53] Zhang H, Jin J P, Tang L, Zhao Y, Gu X C, Gao G, Luo J C. PlantTFDB 2.0: Update and improvement of the comprehensive plant transcription factor database. Nucleic Acids Research, 2011,39(Database issue):D1114-D1117
- [54] Palenik B, Grimwood J, Aerts A, Rouzé P, Salamov A, Putnam N, Dupont C, Jorgensen R, Derelle E, Rombauts S, Zhou K, Otillar R, Merchant S S, Podell S, Gaasterland T, Napoli C, Gendler K, Manuell A, Tai V, Vallon O, Piganeau G, Jancek S, Heijde M, Jabbari K, Bowler C, Lohr M, Robbens S, Werner G, Dubchak I, Pazour G J, Ren Q, Paulsen I, Delwiche C, Schmutz J, Rokhsar D, Van de Peer Y, Moreau H, Grigoriev I V. The tiny eukaryote *Ostreococcus* provides genomic insights into the paradox of plankton speciation. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2007, 104(18):7705-7710
- [55] Shen H S, Liu C T, Zhang Y, Meng X P, Zhou X, Chu C C, Wang X P. OsWRKY30 is activated by MAP kinases to confer drought tolerance in rice. Plant Molecular Biology, 2012, 80 (3):241-253
- [56] Xie W Y, Ke Y G, Cao J B, Wang S P, Yuan M. Knock out of transcription factor *WRKY53* thickens sclerenchyma cell walls, confers bacterial blight resistance. Plant Physiology, 2021, 187 (3):1746-1761
- [57] Ryu H, Han M, Lee S, Cho J, Ryoo N, Heu S, Lee Y, Bhoo S, Wang G L, Hahn T, Jeon J. A comprehensive expression analysis of the *WRKY* gene superfamily in rice plants during defense response. Plant Cell Reports, 2006, 25:836-847