文章编号:1674-7054(2020)02-0177-13

木薯 ERF 转录因子调控的靶基因筛选与表达分析

宋 娜1,2,张刘宁颖1,曹 敏1,郭文雅1,洪雨慧1,

吴金山',陈银华',于晓惠'

(1. 海南大学 热带作物学院,海口 570228; 2. 海南大学 生命科学与药学院,海口 570228)

摘 要:为解析乙烯响应因子(ERF, Ethylene Response Factor)在木薯(Manihot esculenta)生长发育过程中的 调控通路,本研究从木薯全基因组数据库中,筛选出启动子区含有 GCC-box 顺式作用元件的基因 204 个,利 用生物信息学手段对这些基因进行染色体位置分布分析、病原菌侵染下表达模式分析以及启动子结构预测, 部分 候选 基因 的 qRT-PCR 结果表明: Manes.02G189600, Manes.03G039700, Manes.06G002000, Manes. 09G063700, Manes.14G141600, Manes.15G181900 可能参与调控植物的抗病途径,同时在乙烯介导的信号传 递途径中也起重要作用。

关键词:木薯;GCC-box;ERF转录因子;生物胁迫

中图分类号: S 188.2; S 533; Q 344.13 文献标志码: A DOI: 10.15886/j.cnki.rdswxb.2020.02.008

在自然环境中,植物总会遭受各种生物或非生物的胁迫,在长期的进化过程中,自然也会形成一定的防御机制。转录因子在植物响应逆境胁迫过程中具有重要功能,它们通过与多个基因启动子区域顺式作用元件的特异性结合参与植物的生长、发育和压力信号传递等过程^[1-2]。乙烯响应因子(ERF, Ethylene Response Factor)是植物对生物和非生物胁迫响应反应中的主要调节因子^[3-5]。转录因子识别特定的基序,并作为特定基因的激活或抑制因子发挥作用^[6]。ERF转录因子含有 57~70个氨基酸组成的 ERF域^[7-9],可以特异地与存在于植物细胞内的病原菌响应基因启动子中的 GCC-box(GCC-box: AGCCGCC)结合,从而激活或者抑制 ET, JA 偶联的防御途径^[8,10]。在许多病程相关基因启动子区都有 GCC-box,如*β*-1,3-葡聚糖酶、几丁质酶和渗透蛋白,转录因子通过与 GCC-box 的结合直接或间接调节 *PR* 基因的表达,从而介导这些关键基因在植物响应生物胁迫中发挥作用^[11]。木薯(*Manihot esculenta*)不仅是主要的粮食和经济作物,也是一种重要的再生能源作物^[12-13]。广西、广东、海南、云南和福建是我国木薯的主要种植省份。由于种植省份的特殊地理位置,使木薯经常受到台风、海水倒灌使土地海盐量升高等的影响,极大地影响了木薯的产量。如时涛,李超萍等^[14-15]的研究表明,低温则使得木薯低产甚至绝收,湿热则容易让木薯受到病害的威胁。目前,已发现 ERF 转录因子在木薯应对生物或非生物胁迫时能够发挥一定的作用^[16]。因此,笔者利用生物信息学手段,挖掘木薯 ERF 转录因子的下游靶基因,旨在为木薯响应生物及非生物胁迫分子机理的解析提供基因资源和理论基础。

1 材料与方法

1.1 材料和试剂 供试材料为华南 8 号(SC8, South China 8)品种木薯,由本实验室种植和保存。菌株: 由本实验室在广西分离的 *Xam11* 菌株。主要试剂:多糖多酚植物总 RNA 提取试剂盒(TAINGEN,

·通信作者:于晓惠,(1987-),女,讲师.研究方向:植物与病原菌互作.E-mail:xiaohuiyu@hainanu.edu.cn

收稿日期: 2020-02-11 修回日期: 2020-02-15

基金项目:国家自然科学基金(31560497);海南省创新团队项目(2018CXTD330)

第一作者: 宋娜(1994-), 女, 海南大学 2017 级遗传学硕士研究生. E-mail: 17071007210004@hainanu.edu.cn

DP441),反转录试剂盒(Thermo, K1622), TB GREENII(TaKaRa, RR820A), DNA Marker(TaKaRa),引物 由上海生工生物工程有限公司合成。

1.2 木薯 ERF 转录因子靶基因的筛选及生物信息学分析 木薯 ERF 转录因子靶基因的生物信息学分 析通过相应的在线数据库和软件完成。在 Phytozome 网站上下载木薯全基因组数据。利用在线网站 Softberry 对木薯全部基因的启动子区进行含有 GCC-box 顺式作用元件的基因的筛选;利用 MapInspect 软件分析 MeBFs 基因的染色体定位情况;在 NCBI 网站的 SRA(Sequence Read Archive)数据库中下载病 原菌侵染木薯的转录组数据。转录组数据来源于用 Xam 弱致病菌株 ORST4 和强致病菌株 ORST4+ TALE1 侵染苗龄 8 周的木薯(品种为 MCOL1522)组培苗的实验^[17]。计算木薯 ERF 转录因子靶基因在这 些转录组中的 FPKM 值,并将相互之间表达差异大于 2 倍的 76 个基因用 Heatmap 进行可视化;在 Phytozome 数据库中下载 ERF 转录因子靶基因 ATG 上游 2 000 bp 序列,利用 PlantCARE 在线网站对这 2 000 bp 序列的顺式作用元件进行预测分析,筛选与生物胁迫或非生物胁迫相关的顺式作用元件,再利 用 TBtools 软件进行可视化分析。

1.3 激素与病原菌处理及 qPCR 表达分析 用 100 mg·L⁻¹ ACC(1-氨基环丙烷-1-羧酸)喷施处理木薯 (SC8)组培幼苗,处理后分别在 0, 0.5, 1, 2, 4, 6 h 取样。用刀片刮伤法给苗龄 30 d 的木薯田间苗接种 *Xam11* 病原菌,分别在接种后 0, 5, 8, 24, 48 h 取样。取样时设置 3 个生物学重复,其中以 10 μmol·L⁻¹ MgCl₂ 溶液作为病原菌处理的负对照, ddH₂O 作为激素处理的负对照。采取的叶片鲜样用液氮速冻,置 于-80 ℃ 冰箱备用。

用多糖多酚植物总 RNA 提取试剂盒(TAINGEN, DP441)提取样品的 RNA, 用 1.5% 的琼脂糖凝胶电 泳检测提取的总 RNA 的质量。以获得的总 RNA 为模板, 利用反转录试剂盒(Thermo, K1622)进行 cDNA 反转录。反转录完成后, 用木薯内参基因 EF1a 进行 RT-PCR 检测 cDNA, 以 cDNA 为模板进行后 续实验。使用 Oligo7 设计 qPCR 引物, 以未处理、激素处理和病原菌处理的不同时间点的 cDNA 为模 板, 以 EF1a 为内参基因, 在 Rotor-Gene Q(QIAGEN)仪器上进行 qPCR 分析, 实时荧光定量 PCR 体系为: TB GREENII 酶 10 μL, 上下游引物各 0.5 μL, 木薯 cDNA 模板 2 μL, ddH₂O 7 μL, 每个时间点设 3 个技术性重复。

2 结果与分析

2.1 木薯 ERF 转录因子靶基因的筛选及注释 以启动子区含有 GCC-box 这一顺式作用元件为条件,在 木薯的全基因组数据中筛选符合条件的基因,共筛选到启动子区含有 GCC-box 这一顺式作用元件的基 因 204 个,其基因详细信息见表 1。

基因座位 Gene name	长度/bp Gene length	注释 Annotation
Manes.01G064200	958	Osmotin-like protein OSM34
Manes.01G069100	3 335	Subtilase 4.12
Manes.02G024800	6 457	Transcription initiation factor TFIIE subunit beta
Manes.02G189600	2 172	Putative WRKY transcription factor 33
Manes.03G039700	4 584	12-oxophytodienoate reductase 3
Manes.01G073700	3 652	Glycine cleavage T-protein family protein
Manes.06G002000	6 512	Alpha/beta-hydrolase domain-containing protein
Manes.09G063700	2 653	Phenylalanine ammonia-lyase 2
Manes.14G141600	9 106	Uncharacterized protein
Manes.14G151300	386	Uncharacterized protein

表1 木薯 ERF 转录因子靶基因的注释

Manes.03G164100

3 813

基因座位 Gene name 长度/bp Gene length 注释 Annotation Manes.15G181900 4 5 1 1 Formate dehydrogenase Manes.18G073800 5 0 2 7 Histone-lysine N-methyltransferase ASHR1 Manes 01G079500 2 597 Uncharacterized protein Manes.01G091000 1 473 Hypothetical protein MANES 01G091000 Manes.01G105500 2 5 5 0 Alpha-1,4-galacturonosyltransferase Manes.01G121800 3 1 4 3 Uncharacterized protein Manes.01G132600 3 866 Uncharacterized protein Manes.01G133300 1 2 5 1 Uncharacterized protein Manes.01G155000 3 6 2 3 Protein kinase domain-containing protein Manes.01G156100 1 895 Pentatricopeptide repeat-containing protein Manes.01G164900 3 8 1 5 Laccase-4 Manes.01G171700 Scarecrow-like protein 34 2 788 Manes.01G191200 1 685 Protein TWIN LOV 1 Manes.01G194000 1 712 Myb-like transcription factor-like protein Manes.01G239000 10 955 Protein late elongated hypocotyl Manes.01G257700 623 RING/U-box domain-containing protein Manes.02G017600 1 568 Heavy-metal-associated domain-containing protein Manes.02G018800 1 1 6 3 Fiber Fb34 Manes.02G023700 Hypothetical protein MANES 02G023700 101 Manes.02G024900 11 644 Methyl- -binding domain-containing 13 isoform X1 Manes.02G036700 4 4 2 6 Adenine phosphoribosyl transferase 4 Manes.02G102800 1 1 2 1 GDP-mannose 4,6 dehydratase 2 Manes.02G108400 2 6 4 2 S-phase kinase-associated protein 1 Manes.02G121400 359 Josephin Manes.02G153300 3 9 4 6 Uncharacterized protein Manes.02G153900 2 5 4 8 Uncharacterized protein Manes.02G154000 1 2 2 0 Mitochondrial transcription termination factor family protein Manes.02G184300 760 Uncharacterized protein Manes.02G188500 635 Uncharacterized protein Manes.02G198700 128 Hypothetical protein MANES 02G198700 Manes.02G205000 146 Hypothetical protein MANES 02G205000 Manes.02G226700 2 5 9 8 U11/U12 small nuclear ribonucleoprotein Manes.03G012100 754 Uncharacterized protein Manes.03G032700 3 580 Methyltransferase Manes.03G036900 2 9 2 6 Protein phosphatase 2C 16 AGC (cAMP-dependent, cGMP-dependent and protein kinase C) Manes.03G050700 11 341 kinase family protein Manes.03G051800 1 6 5 5 Mitochondrial substrate carrier family protein Manes.03G091000 1 460 Gibberellin 2-beta-dioxygenase 2

Malate dehydrogenase

续表1 Tab.1 continued

续表1	Tab. 1 continued

基因座位 Gene name	长度/bp Gene length	注释 Annotation
Manes.03G183700	581	Aspartyl protease-like protein
Manes.03G210000	2 101	Uncharacterized protein
Manes.04G022300	197	Hypothetical protein MANES_04G022300
Manes.04G025100	5 961	Hydrolase, alpha/beta fold family protein
Manes.04G035100	5 201	Uncharacterized protein
Manes.05G033700	7 936	Signal peptide peptidase-like 4
Manes.05G057700	4 849	Alpha-1,3-glucosyltransferase
Manes.05G062200	590	Plant invertase/pectin methylesterase inhibitor Domain-containing protein
Manes.05G071300	636	Hypothetical protein MANES_05G071300
Manes.05G097100	10 203	Alpha-amylase-like 3
Manes.05G103400	2 351	Hypothetical protein MANES_05G103400, partial
Manes.05G111500	2 499	Receptor-like protein kinase FERONIA
Manes.05G119700	47 987	Uncharacterized protein
Manes.05G159600	6 158	Uncharacterized protein
Manes.05G174000	1 566	Sterol carrier protein 2
Manes.05G177200	2 505	VIER F-box protein 1
Manes.06G012700	2 821	Alternative oxidase 2
Manes.06G067300	3 592	Regulator of Vps4 activity in the MVB pathway protein
Manes.06G078800	1 966	DNA-3-methyladenine glycosylase I
Manes.06G129700	3 233	Glutamate dehydrogenase 2
Manes.06G140900	3 349	Protein kinase family protein
Manes.06G164200	1 528	Chaperonin-like RbcX protein
Manes.06G165700	839	Uncharacterized protein
Manes.06G175500	2 430	Pentatricopeptide repeat-containing protein
Manes.07G028100	6 262	Uncharacterized protein
Manes.07G056000	9 058	Inositol-tetrakisphosphate 1-kinase 2
Manes.07G065200	1 549	F-box/kelch-repeat protein
Manes.07G072000	7 499	Hypothetical protein MANES_07G072000
Manes.07G075200	2 214	Hypothetical protein MANES_07G075200
Manes.07G107500	1 805	Hypothetical protein MANES_07G107500
Manes.07G109000	1 895	Alpha/beta-hydrolase domain-containing protein
Manes.07G129000	3 499	GDSL esterase/lipase CPRD49
Manes.07G129900	3 630	Haloacid dehalogenase-like hydrolase domain-containing protein
Manes.07G131300	1 928	Putative protein phosphatase 2C 30
Manes.08G030000	1 009	Xanthoxin dehydrogenase
Manes.08G039600	5 526	Translation initiation factor eIF-3 subunit 8
Manes.08G108800	2 055	Pectin lyase-like protein
Manes.08G136100	662	Uncharacterized protein
Manes.08G137700	947	Ethylene-responsive transcription factor 1B

基因座位 Gene name	长度/bp Gene length	注释 Annotation
Manes.08G147800	1 983	NAC domain containing protein 47
Manes.08G148900	3 450	Uncharacterized protein
Manes.08G162000	338	Hypothetical protein MANES_08G162000
Manes.09G008400	5 230	Ankyrin repeat and BTB/POZ domain-containing protein
Manes.09G009700	622	Hypothetical protein MANES_09G009700
Manes.09G107500	1 883	PHD finger-like domain-containing protein 5A
Manes.09G109400	7 454	Tetratricopeptide repeat (TPR)-containing protein
Manes.09G146900	6 045	Heme oxygenase-like, multi-helical protein
Manes.09G149000	1 173	Ethylene-responsive transcription factor 1B
Manes.09G165800	1 122	Rossmann-fold NAD(P)-binding domain-containing protein
Manes.09G185400	4 108	Pyruvate dehydrogenase E1 component subunit beta
Manes.10G002300	10 867	F-box domain-containing protein
Manes.10G004700	6 026	Potassium transporter 2
Manes.10G007300	5 373	Biotin/lipoyl attachment domain-containing protein
Manes.10G041100	3 379	Floral homeotic protein APETALA 2
Manes.10G072100	1 751	60S ribosomal protein L8-3
Manes.10G094000	2 043	TTF-type zinc finger protein with HAT dimerisation domain
Manes.10G097300	10 362	Dynamin-related protein 3A
Manes.10G111800	7 592	Zinc finger CCCH domain-containing protein 5
Manes.10G119500	4 800	Ethylene-responsive transcription factor RAP2-7
Manes.10G123900	368	Uncharacterized protein
Manes.11G005600	1 016	NADPH:quinone oxidoreductase
Manes.11G009200	1 991	Xyloglucan fucosyltransferase
Manes.11G014100	1 440	GDSL esterase/lipase 1
Manes.11G019800	5 849	E3 ubiquitin ligase-like protein
Manes.11G022100	5 549	Phospholipid:diacylglycerol acyltransferase 1
Manes.11G040800	1 832	Protein kinase family protein
Manes.11G058500	5 067	Prefoldin 6
Manes.11G067200	1 153	Lamin-like protein
Manes.11G070400	2 939	Wall-associated receptor kinase-like 22
Manes.11G071000	1 085	T-complex protein 1 subunit epsilon
Manes.11G105000	3 083	Elongation factor EF-2
Manes.11G141100	2 601	GTP binding protein
Manes.12G007000	416	Glutaredoxin-C8
Manes.12G009300	2 317	Uncharacterized protein
Manes.12G024200	4 084	Ribose-phosphate pyrophosphokinase 3
Manes.12G043700	3 925	26S proteasome regulatory subunit 4-A
Manes.12G059000	1 090	IL11 binding bHLH 1 protein
Manes.12G066300	1 289	Nuclear transcription factor Y subunit B-3

	- 7 1	Tab. T continucu
基因座位 Gene name	长度/bp Gene length	注释 Annotation
Manes.12G095300	953	Dof zinc finger protein DOF3.4
Manes.12G096300	1 524	Dof zinc finger protein DOF1.1
Manes.12G110100	2 614	Acyl-CoA N-acyltransferases-like protein
Manes.12G111300	3 013	Phototropic-responsive NPH3-like protein
Manes.12G114300	1 921	Cytochrome P450, family 81, subfamily D, polypeptide 5
Manes.12G138000	215	Hypothetical protein MANES_12G138000
Manes.13G007200	416	Glutaredoxin-C7
Manes.13G007300	1 265	Pollen Ole e 1 allergen and extensin family protein
Manes.13G029700	4 707	Protein kinase family protein
Manes.13G117100	2 242	Cytochrome P450, family 81, subfamily D, polypeptide 8
Manes.13G150000	7 593	STRUBBELIG-receptor family 3
Manes.14G001200	3 318	Hypothetical protein MANES_14G001200
Manes.14G006900	4 475	Mitochondrial transcription termination factor family protein
Manes.14G024500	5 322	SKP1-like protein 21
Manes.14G036100	4 095	LUC7 N_terminus domain-containing protein
Manes.14G071200	621	Hypothetical protein MANES_14G071200
Manes.14G112300	3 289	Uncharacterized protein
Manes.14G125900	877	Transcription factor bHLH52
Manes.14G134200	1 024	Protein LURP-one-related 12
Manes.15G018300	2 852	Hypothetical protein MANES_15G018300
Manes.15G023900	1 418	Aspartyl protease-like protein
Manes.15G050500	1 913	9-cis-epoxycarotenoid dioxygenase NCED6
Manes.15G053800	5 533	High mobility group-box and ARID domain-binding domain-
Manes.15G070500	479	myb domain protein 101
Manes.15G090000	997	Homeobox-leucine zipper protein ATHB-52
Manes.15G103900	1 499	Peroxidase 59
Manes.15G109900	269	Hypothetical protein MANES 15G109900
Manes.15G134200	5 566	UDP-3-O-[3-hydroxymyristoyl] N-acetylglucosamine deacetylase
Manes.15G150600	884	Uncharacterized protein
Manes.15G152100	5 554	SGF29 tudor-like domain-containing protein
Manes.15G166600	3 570	Putative cysteine-rich receptor-like protein kinase 43
Manes.15G179800	7 127	Alpha-mannosidase II
Manes.16G007600	650	Uncharacterized protein
Manes.16G020700	1 432	F-box protein
Manes.16G054300	4 718	Galacturonosyltransferase 6
Manes.16G056200	1 763	TTF-type zinc finger protein with HAT dimerization domain
Manes.16G058300	2 179	TTF-type zinc finger protein with HAT dimerization domain
Manes.16G066800	558	Uncharacterized protein
Manes.16G077300	2 074	Uncharacterized protein
		1

续表1 Tab.1 continued

续表1 Tab.1 continued 基因座位 Gene name 长度/bp Gene length 注释 Annotation Manes.16G083800 1 764 Mitochondrial substrate carrier family protein Manes.16G084600 2 5 5 4 Thermospermine synthase ACAULIS5 Manes.16G087300 782 Ethylene-responsive transcription factor ERF016 Manes.16G109800 4 580 2-oxoglutarate (2OG) and Fe(II)-dependent oxygenase-like protein

Manes.16G116900	554	Hypothetical protein MANES_16G116900
Manes.17G000400	23 515	Nuclear RNA polymerase C1
Manes.17G024800	248	Hypothetical protein MANES_17G024800
Manes.17G024900	398	Hypothetical protein MANES_17G024900, partial
Manes.17G030400	2 314	Phototropic-responsive NPH3 family protein
Manes.17G048000	518	Hypothetical protein MANES_17G048000
Manes.17G048400	746	Ethylene-responsive transcription factor 11
Manes.17G048500	6 168	MAC/Perforin domain-containing protein
Manes.17G056700	5 022	Uncharacterized protein
Manes.17G073100	4 620	Endoplasmic oxidoreductin-2
Manes.17G112300	996	Uncharacterized protein
Manes.17G112400	20 885	Hypothetical protein MANES_17G112400
Manes.18G001100	6 966	Pyrophosphatefructose-6-phosphate 1-phosphotransferase
Manes.18G011500	2 613	Adenine nucleotide alpha hydrolases-domain containing protein kinase
Manes.18G011600	321	Hypothetical protein MANES_18G011600
Manes.18G011700	11 468	Vacuolar sorting protein 35
Manes.18G047000	2 741	Transcription factor lim1
Manes.18G052700	2 457	DnaJ/Hsp40 cysteine-rich domain-containing protein
Manes.18G058800	10 440	Kinesin family member 4/7/21/27
Manes.18G098700	2 548	Putative WRKY transcription factor 33
Manes.S014400	2 771	Disease resistance-like protein/LRR domain-containing protein
Manes.S014600	2 975	Disease resistance-like protein/LRR domain-containing protein
Manes.S014800	14 231	Disease resistance-like protein/LRR domain-containing protein
Manes.S020700	1 380	Myb domain protein 93
Manes.S027500	1 737	F-box/kelch-repeat protein
Manes.S030800	4 132	RAB GTPase homolog A5A
Manes.S054400	1 964	Glycoside hydrolase family 28 protein / polygalacturonase (pectinase) family protein
Manes.S054500	4 127	Polygalacturonase-like protein
Manes.S054600	1 461	Polygalacturonase-like protein
Manes.S054700	1 461	Polygalacturonase-like protein
Manes.S055000	1 461	Polygalacturonase-like protein
Manes.S055100	1 461	polygalacturonase-like protein
Manes.S096700	3 378	Uncharacterized protein
Manes.S109400	929	Polygalacturonase-like protein

2.2 木薯 ERF 转录因子靶基因的染色体定位 对 204 个木薯 ERF 转录因子靶基因的染色体位置分布 进行分析,结果见图 1。从图 1 可知,有 15 个基因定位于未知的染色体上,剩余 189 个基因在木薯的 18 条染色体上均有分布。其中,木薯第 2 条染色体上有 18 个基因,是分布最多的染色体;第 4 条染色体 上只有 3 个基因,是分布最少的染色体。位于染色体上端的基因最多,占 43%,第 4 条和第 18 条染色体 上,基因均分布在染色体的上端,中部和下端没有分布;位于染色体下端的基因占 35%;位于染色体中部 的基因仅占 22%。

2.3 木薯 ERF 转录因子靶基因的启动子顺式作用元件分析 木薯 ERF 转录因子靶基因的注释中, Manes.02G189600 与拟南芥中的 *AtWRKY33* 基因同源, 而 AtWRKY33 是植物病原菌互作途径中重要转



图 1 木薯 ERF 转录因子靶基因的染色体位置分布

Fig. 1 Chromosome location of ERF transcription factor target gene in cassava

录因子; Manes.03G039700 是 OPR3, JA 信号通路中的同工酶; Manes.09G063700 是苯丙烷类代谢途径的 关键酶, 也是合成木质素的关键酶; Manes.15G181900 是甲酸氢解酶; 而其他大部分基因编码的蛋白是未 知蛋白。

选取上述 4 个基因, 再随机挑选 12 个基因, 通过分析这 16 个基因的启动子顺式作用元件, 发现其具 有典型的启动子元件 TATA-box 和 CAAT-box, 说明具有启动子活性(图 2)。从图 2 进一步分析发现, 有 大量的光响应元件, 例如 ACE, G-box, Box 4, MRE 等; 还存在防御和胁迫响应元件(TC-rich repeats)、低 温响应元件(LTR)、干旱响应元件(MBS)、脱落酸响应元件(ABRE)、茉莉酸甲酯响应元件(TGACGmotif, CGTCA-motif)等。多种顺式作用元件的存在说明这些基因可能受到复杂的调控, 在木薯遭遇胁迫 时发挥一定的作用。



图 2 16 个木薯 ERF 转录因子靶基因的启动子顺式作用元件分析

Fig. 2 Promoter cis acting elements of 16 cassava ERF transcription factor target genes

2.4 木薯 ERF 转录因子靶基因在病原菌侵染时的 表达模式分析 在 NCBI 网站 SRA 数据库中,下 载来源于用 Xam 弱致病菌株 ORST4 和强致病菌 株 ORST4+TALE1 侵染苗龄 8 周的木薯(品种为 MCOL1522)组培苗实验的 12 个关于病原菌侵染 木薯的转录组数据^[17],详见表 2。

计算木薯 ERF 转录因子靶基因在这些转录组 中的 FPKM 值,表达量低于 1 的基因剔除,筛选出 76 个基因用 Heatmap 构建基因表达热图(图 3)。 从图 3 可知,有 26 个基因能够被强致病菌株诱导 表达,被弱致病菌株抑制表达,其中,*Manes.03G039* 700, *Manes.06G002000*, *Manes.14G141600*, *Manes.* 15G181900, *Manes.03G091000*, *Manes.06G012700*, *Manes.08G039600*, *Manes.08G148900*, *Manes.15G05* 0500, *Manes.16G020700*, *Manes.16G116900*, *Manes.* 17G048400 这 12 个基因的表达差异最为显著,尤 表 2 病原菌侵染木薯的转录组数据来源

Tab. 2 Transcriptome data sources of cassava infected by pathogenic bacteria

运行ID Run ID	样品名称 Sampling
SRR1050891	ORST4, collected at 0 d
SRR1050892	ORST4, collected at 5 d
SRR1050893	ORST4, collected at 7 d
SRR1050894	ORST4+TALE1Xam, collected at 0 d
SRR1050895	ORST4+TALE1Xam, collected at 5 d
SRR1050896	ORST4+TALE1Xam, collected at 7 d
SRR1050897	ORST4, collected at 0 d
SRR1050898	ORST4, collected at 5 d
SRR1050899	ORST4, collected at 7 d
SRR1050900	ORST4+TALE1Xam, collected at 0 d
SRR1050901	ORST4+TALE1Xam, collected at 5 d
SRR1050902	ORST4+TALE1Xam, collected at 7 d

其是 Manes.03G091000, 在病原菌侵染前后基因的表达差异超过了 75 倍。

2.5 木薯 ERF 转录因子靶基因的定量分析 选取 Manes.02G189600, Manes.03G039700, Manes.06G002000,



图 3 76 个木薯 ERF 转录因子靶基因在病原菌侵染时的表达模式分析 Fig. 3 Expression pattern analysis of 76 cassava ERF transcription factor target genes in pathogenic infection

Manes.09G063700, Manes.14G141600, Manes.15G181900 等 6 个基因,利用 qRT-PCR 作进一步验证。
用 ACC 处理木薯幼苗,从图 4 可知, Manes.02G189600, Manes.03G039700 和 Manes.15G181900
基因在处理 0.5 h后表达量均持续上调。其中, Manes.03G039700 基因表达量上调更显著; Manes.
02G189600 基因在处理 0.5 h后表达量最高,之后上调缓慢; Manes.15G181900 基因在处理 6 h后表达量
最高,上调较显著。Manes.06G002000 基因在处理后表达量下调,1 h表达量最低,之后表达量(相比1h)
上调,6 h的表达量与 0 h 几乎一致。Manes.09G063700 和 Manes.14G141600 基因在处理 1 h 后表达量
低,而 2 h 的表达量回升达到最高,之后 Manes.09G063700 基因表达量与 0 h 几乎一致, Manes.14G141600
基因上调缓慢。本实验结果表明,这 6 个基因可以瞬时响应 ACC 处理,可能在木薯的乙烯通路中发挥
作用。

从图 5 可知, 在病原菌侵染木薯幼苗 4 h 后(相比对照), Manes.02G189600, Manes.03G039700, Manes.06G002000, Manes.09G063700, Manes.14G141600, Manes.15G181900 基因的表达量均显著下调; Manes.02G189600, Manes.03G039700 和 Manes.06G002000 在病原菌侵染 8 h(相比对照)的表达量上调; 24 h 后(相比对照), Manes.02G189600, Manes.03G039700, Manes.06G002000, Manes.09G063700, Manes.14G141600, Manes.15G181900 这 6 个基因的表达量继续下调。本实验结果表明,这些基因可以瞬时响应病原菌对木薯的侵染,可能参与了木薯的抗病途径。



图 4 木薯 ERF 转录因子靶基因在 ACC 处理下的表达模式







3 讨 论

在对各种外界胁迫的适应过程中,植物体内发生了一系列的信号传递,并激发其防御体系,使植物产生防卫反应,提高其自身抵抗生物和非生物胁迫的能力。这些防卫反应涉及大量相关基因在转录水平上的调整,其中,各种转录因子与其目标基因启动子上顺式作用元件的识别和结合起关键作用^[18-19]。GCC-box 通常存在于植物 *PR* 基因的启动子中,如在拟南芥的 *PDF2.1*、烟草的 *PR3* 等基因的启动子中均含有GCC-box,在一些非生物胁迫应答基因的启动子中也含有 GCC-box^[11,20-21]。番茄 *ERF2* 能分别结合乙烯

合成相关基因 ACS3 和 ACO3 启动子中的 GCC 盒和 DRE 顺式作用元件,调控乙烯的合成^[22]。在过表达 ERF104 的拟南芥转基因植株的基因表达谱分析中,发现 534 个表达水平上调 3 倍以上的基因,包括 PDF1.2, PR5, MKK4, RBOHD, ERF4, WRKY33 和 TGA1.3 等一些已知的防卫基因或抗病信号调控基因, 其中,有 2 个 PDF1.2 基因的表达水平升高近 1 000 倍,而表达水平上调 10 倍以上的基因启动子中含有 GCC-box^[23]。GCC-box 是 ERF 转录因子的主要顺式作用元件,一些 ERF 转录因子能通过结合启动子中 GCC-box 来调控靶标基因的表达。GCC-box 存在于大量的 PR 基因启动子中,ERF 转录因子可以通过结 合 GCC-box 直接调节 PR 基因的表达,如拟南芥 ERF1 和 ORA59 能直接与 PR 基因 PDF1.2 启动子中的 GCC 顺式作用元件结合,并激活其表达^[24]。

本研究从木薯全基因组中筛选出了 204 个启动子区含有 GCC-box 顺式作用元件的基因, 它们在木 薯的 18 条染色体上均有分布。通过分析这些基因在病原菌侵染下的表达模式, 从中选取表达差异比较 显著的基因, 并对它们的启动子区顺式作用元件进行预测分析, 发现这些基因的启动子区都含有多种胁 迫响应元件, 多种顺式作用元件的存在说明这些基因可能受到复杂的调控, 在木薯遭遇胁迫时发挥一定 的作用。本研究利用 qPCR 验证的结果进一步表明, 这些基因可以响应病原菌对木薯的侵染, 初步推断 这些基因可能参与了木薯的抗病途径。本实验结果为木薯抗病机制及抗病育种研究奠定了良好的基础。

参考文献:

- HERNANDEZ-GARCIA C M, FINER J J. Identification and validation of promoters and cis-acting regulatory elements [J].
 Plant Science: an international journal of experimental plant biology, 2014, 217: 109 119.
- [2] MITSUDA N, OHME-TAKAGI M. Functional analysis of transcription factors in Arabidopsis [J]. Plant and Cell Physiology, 2009, 50(7): 1232 – 1248.
- [3] CHEN W, PROVART N J, JA NE, et al. Expression profile matrix of Arabidopsis transcription factor genes suggests their putative functions in response to environmental stresses [J]. The Plant cell, 2002, 14(3): 559 – 574.
- [4] CHEONG Y H, CHANG H -S, GUPTA R, et al. Transcriptional profiling reveals novel interactions between wounding, pathogen, abiotic stress, and hormonal responses in Arabidopsis [J]. Plant physiology, 2002, 129(2): 661 – 677.
- [5] SCHENK P M, KAZAN K, WILSON I, et al. Coordinated plant defense responses in Arabidopsis revealed by microarray analysis [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2000, 97(21): 11655 – 11660.
- [6] FRANCO-ZORRILLA J M, LOPEZ-VIDRIERO I, CARRASCO J L, et al. DNA-binding specificities of plant transcription factors and their potential to define target genes [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2014, 111(6): 2367 – 2372.
- [7] EINI O, YANG N, PYVOVARENKO T, et al. Complex regulation by Apetala2 domain-containing transcription factors revealed through analysis of the stress-responsive TdCor410b promoter from durum wheat [J]. PLoS One, 2013, 8(3): e58713.
- [8] OHME-TAKAGI M and SHINSHI H. Ethylene- inducible DNA binding proteins that interact with an ethylene- responsive element [J]. The Plant cell, 1995, 7(2): 173 – 182.
- [9] DONG W, AI X, XU F, et al. Isolation and characterization of a bread wheat salinity responsive ERF transcription factor [J]. Gene, 2012, 511(1): 38 – 45.
- [10] FUJIMOTO S Y, OHTA M, USUI A, et al. Arabidopsis ethylene- responsive element binding factors act as transcriptional activators or repressors of GCC box-mediated gene expression [J]. The Plant cell, 2000, 12(3): 393 – 404.
- [11] BUTTNER M, SINGH K B. Arabidopsis thaliana ethylene- responsive element binding protein (AtEBP), an ethylene- inducible, GCC box DNA- binding protein interacts with an ocs element binding protein [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 1997, 94(11): 5961 – 5966.
- [12] DUFOUR D L. Cyanide content of cassava (Manihot esculenta, Euphorbiaceae) cultivars used by Tukanoan Indians in Northwest Amazonia [J]. Economic Botany, 1988, 42(2): 255 – 266.
- [13] BRADSHAW J E. Root and tuber crops [M]. Berlin: Springer Science & Business Media, 2010: 46 61.
- [14] 时涛,李超萍,蔡吉苗,等.木薯新叶斑病病原鉴定及其生物学特性[J].热带作物学报,2010,31(3):457-463.
- [15] 李超萍, 时涛, 刘先宝, 等. 国内木薯病害普查及细菌性萎蔫病安全性评估[J]. 热带作物学报, 2011, 32(1): 116-121.
- [16] ZHU Z, SHI J, XU W, et al. Three ERF transcription factors from Chinese wild grapevine *Vitis pseudoreticulata* participate in different biotic and abiotic stress-responsive pathways [J]. Journal of Plant Physiology, 2013, 170: 923 – 933.

- [17] MUNOZ-BODNAR A, PEREZ-QUINTERO A L, GOMEZ-CANO F, et al. RNAseq analysis of cassava reveals similar plant responses upon infection with pathogenic and non-pathogenic strains of *Xanthomonas axonopodis* pv. *manihotis* [J]. Plant Cell Reports, 2014, 33(11): 1901 – 1912.
- [18] 杨帆, 苗灵凤, 胥晓, 等. 植物对干旱胁迫的响应研究进展[J]. 应用与环境生物学报, 2007, 13(4): 586-591.
- [19] 金慧, 栾雨时. 转录因子在植物抗病基因工程中的研究进展[J]. 中国生物工程杂志, 2010, 30(10): 94-99.
- [20] FELTEN J, VAHALA J, LOVE J, et al. Ethylene signaling via Ethylene Response Factors (ERFs) modifies wood development in hybrid aspen [J]. BMC Proceedings. BioMed Central, 2011, 5(S7): 115.
- [21] FUJIMOTO S Y, OHTA M, USUI A, et al. Arabidopsis ethylene- responsive element binding factors act as transcriptional activators or repressors of GCC box-mediated gene expression [J]. The Plant Cell, 2000, 12(3): 393 404.
- [22] ZHANG G, CHEN M, LI L, et al. Overexpression of the soybean GmERF3 gene, an AP2/ERF type transcription factor for increased tolerances to salt, drought, and diseases in transgenic tobacco [J]. Journal of Experimental Botany, 2009, 60(13): 3781 – 3796.
- [23] BETHKE G, SCHEEL D, LEE J. Sometimes new results raise new questions: the question marks between mitogen-activated protein kinase and ethylene signaling [J]. Plant Signaling & Behavior, 2009, 4(7): 672 – 674.
- [24] ZAREI A, KORBES A P, YOUNESS P, et al. Two GCC boxes and AP2/ERF-domain transcription factor ORA59 in jasmonate/ethylene-mediated activation of the PDF1.2 promoter in Arabidopsis [J]. Plant Molecular Biology, 2011, 75(4/5): 321 – 331.

Characterization and Expression Analysis of the Target Genes Regulated by ERF in Cassava

SONG Na^{1,2}, ZHANG Liuningying¹, Cao Min¹, GUO Wenya¹, HONG Yuhui¹, WU Jinshan¹, CHEN Yinhua¹, YU Xiaohui¹ (1. College of Tropical Ccrops, Hainan University, Haikou, Hainan 570228; 2. School of Life and Pharmaceutical Sciences, Hainan University, Haikou, Hainan 570228, China)

Abstract: The defense response of plants to stress is largely regulated by the level of gene transcription, and the recognition and combination of the transcription factor and cis-acting elements on the target gene promoter plays a key regulatory role. ERF is a type of transcription factor that plays an important role in the growth and development of plants. There is a conserved GCC-box in the promoter region of downstream target genes regulated by it. In order to analyze the regulatory pathway of ERF in the growth and development of cassava, 204 genes containing GCC-box cis-acting elements in the promoter region were screened. Chromosomal position distribution, analysis of expression patterns under pathogen infection, and promoter structure prediction of these genes were analyzed using bioinformatics methods. The qRT-PCR results showed that *Manes.02G189600*, *Manes.03G039700*, *Manes.06G002000*, *Manes.09G063700*, *Manes.14G141600*, *Manes.15G181900* might be involved in regulating plant disease resistance pathways, and play an important way in ethylene-mediated signal transduction pathways.

Keywords: cassava; GCC-box; ERF transcription factor; biological stress

(责任编辑:潘学峰)