# 当归 MADS-box 生物信息学及 SOC1 克隆与表达分析

崔秀文1,刘 迪1,黄天苗1,李美玲1,栗孟飞1\*,魏建和2\*

1. 甘肃农业大学生命科学技术学院 干旱生境作物学国家重点实验室, 甘肃 兰州 730070

2. 中国医学科学院北京协和医学院 药用植物研究所,北京 100193

摘 要:目的 对当归 Angelica sinensis MADS-box 基因家族进行筛选与生物信息学分析,并对 SOC1-4 基因进行克隆与表达验证。 方法 基于当归全长转录组筛选 MADS-box 基因家族,利用在线工具进行生物信息学分析,并利用 qRT-PCR 检测 SOC1-4 基因在 不同材料中的表达水平。结果 当归全长转录组中含有 29 个 MADS-box 基因家族成员,可分为 10 个亚家族,共含有 6 个保守基 序,蛋白质序列长度为 49~422 aa,相对分子质量为 5 697.56~49 624.90,等电点为 5.06~11.00,亚细胞结果显示当归 MADS-box 基因家族成员分别定位于叶绿体、细胞核、细胞质和线粒体,二级结构预测及 3D 建模显示同一亚家族结构相似; SOC1-4 基因克 隆片段与全长转录组测序结果一致; SOC1-4 基因随种苗春化作用和植株发育时期延长呈现高表达,在抽薹植株、茎和叶中高表达, 而在冷冻规避春化作用种苗中呈现低表达。结论 当归含有 29 个 MADS-box 成员,各成员理化性质和结构存在一定的差异,SOC1-4 基因表达水平与当归抽薹开花生理调控一致,为当归 MADS-box 基因家族调控抽薹开花相关研究提供借鉴。

关键词:当归; MADS-box; 生物信息学; SOC1-4; 基因克隆; 抽薹开花

中图分类号: R286.12 文献标志码: A 文章编号: 0253 - 2670(2023)05 - 1551 - 10 **DOI**: 10.7501/j.issn.0253-2670.2023.05.022

# Analysis on MADS-box bioinformatics, *SOC1* clone and expression pattern in *Angelica sinensis*

CUI Xiu-wen<sup>1</sup>, LIU Di<sup>1</sup>, HUANG Tian-miao<sup>1</sup>, LI Mei-ling<sup>1</sup>, LI Meng-fei<sup>1</sup>, WEI Jian-he<sup>2</sup>

- 1. State Key Laboratory of Aridland Crop Science, College of Life Science and Technology, Gansu Agricultural University, Lanzhou 730070, China
- Institute of Medicinal Plant Development, Chinese Academy of Medical Sciences & Peking Union Medical College, Beijing 100193, China

**Abstract: Objective** To screen and analyze MADS-box gene family bioinformatics of *Angelica sinensis*, clone the *SOC1-4* gene and perform bioinformatic analysis. **Methods** The MADS-box gene family was screened based on the full-length transcriptomes of *A. sinensis*, the bioinformatics was analyzed using the online tools, and the expression levels of *SOC1-4* gene in different materials were validated by qRT-PCR. **Results** A total of 29 MADS-box gene family members were identified from *A. sinensis*, with 10 subfamily classified and six motifs included; the sequence length of MADS-box proteins ranged from 49 to 422 aa, the relative molecular mass ranges from 5 697.56 to 49 624.90, and the isoelectric point ranged from 5.06 to 11.00; the sub-cellular results showed that the members of the *A. sinensis* MADS-box gene family was located in the chloroplast, nucleus, cytoplasm and mitochondria; and secondary structure prediction and 3D modeling indicated that there was a similar structure for the same subfamily. The cloned fragment of the *SOC1-4* gene was consistent with the full-length transcript. The *SOC1-4* gene were over-expressed with the extension of seedlings vernalization and plants development, as well as in bolted plants, stems and leaves, respectively; while down-regulated in the seedlings with frozen-avoided vernalization. **Conclusion** There are 29 MADS-box gene family members in *A. sinensis*, and certain differences exist in physical and chemical properties and structure among the 29 members; the expression levels of *SOC1-4* gene are in accordance with the physiological regulation of bolting and flowering of *A. sinensis*, The

收稿日期: 2022-08-09

基金项目:国家自然科学基金项目(32160083);干旱生境作物学国家重点实验室(甘肃农业大学)基金项目(GSCS-2021-Z03);道地药材生态种植与质量保障项目(202103003);财政部和农业农村部:国家现代农业产业技术体系(CARS-21)

作者简介: 崔秀文 (1996一), 女, 甘肃靖远人, 在读硕士研究生, 主要从事当归抽薹开花调控方面研究。E-mail: xiuwen2021@163.com \*通信作者: 栗孟飞 (1980一), 男, 河南驻马店人, 博士, 教授, 主要从事药用植物学研究。E-mail: lmf@gsau.edu.cn

魏建和(1970一),男,福建建阳人,博士,教授,主要从事药用植物栽培、分子育种和次生代谢产物调控研究。 E-mail: jhwei@implad.ac.cn

results will provide theoretical basis of MADS-box gene family for regulating bolting and flowering of *A. sinensis*. **Key words:** *Angelica sinensis* (Oliv.) Diels; MADS-box; bioinformatics; *SOC1-4*; gene clone; bolting and flowering

当归 Angelica sinensis (Oliv.) Diels 为伞形科多 年生草本植物,干燥根是我国传统中药材,素有"十 方九归"之称,具有补血活血、调经止痛、润肠通 便等功效<sup>[1]</sup>。现代药理学研究表明,当归根中的有 机酸类、挥发油类和多糖类等化学成分在消炎、抗 癌和治疗心脑血管疾病等方面具有显著效果<sup>[2]</sup>。目 前,当归年需求量超3万t,年种植面积达4.35万 hm<sup>2[3-4]</sup>。然而,当归在第2年肉质根成药过程中, 出现高达50%植株早薹开花的现象,导致肉质根木 质化,药用有效成分含量降低且大量减产,药农经 济收入减少,影响当归种质资源及产业发展<sup>[5-8]</sup>。

MADS-box 基因家族是一类广泛存在于真核 生物中的转录因子,在植物花器官分化、开花时 间调节、以及果实发育等方面起到重要的调控作 用<sup>[9]</sup>;其通常分为 I 型和 II 型,其中,II 型有 4 个保守结构域: M-domain (MADS-domain)、 I-domain (intervening domain)、K-domain (keratin-like domain)和 C-domain (C-terminal domain)<sup>[10]</sup>。目前,在模式植物拟南芥中发现了 deficiens (DEF)、SQUAMOSA (SQUA)和 TOMATO gene 3 (TM3-like)等12个 MADS-box 亚家族<sup>[11]</sup>。前期在当归转录组学的研究中发现, MADS-box 亚家族基因,如 *SOC1* (suppressor of overexpression of constans1)、*FLC*(flowering locus C)和 *AGL26* (agamouslike 26)等,在抽薹开花 过程中差异表达<sup>[12-16]</sup>。

研究证实, SOC1 基因是花器官分生组织形成 过程中的关键基因,其通过整合外界环境和内在因 素等各种成花途径信号,激活下游花器官发育所需 的基因,如 LEAFY (LFY)、APETALA 1 (AP1)和 AGAMOUS (AG),进而促进植株开花<sup>[17]</sup>。前期当 归研究中发现,SOC1 基因在完成春化作用的种苗 根茎顶端分生组织以及早薹植株中高表达<sup>[12-13]</sup>,其 上游基因 [如 COL16 (constans-like)]和下游基因 (AGL62)在抽薹开花过程中也呈现高表达<sup>[14]</sup>。综 合以上研究表明,尽管前人及本课题组已通过转录 组测序获得了当归抽薹开花相关的MADS-box 基因 家族序列,并对关键基因 (如 SOC1、AG和 VRN1) 的表达水平进行了 qRT-PCR 检测与分析<sup>[12-16,18]</sup>,然 而,针对当归 MADS-box 基因家族以及关键基因 SOC1 的生物信息学分析等方面的系统研究尚未有 报道。因此,本研究基于前期当归全长转录组测序 结果,开展了 MADS-box 基因家族生物信息学系统 分析、SOC1-4 基因克隆及表达验证,旨在深入揭示 MADS-box 基因家族的生物学功能,为有效抑制抽 薹开花提供理论基础。

#### 1 材料与仪器

### 1.1 材料

当归 MADS-box 编码序列来源于:(1)不同品 种(岷归1号和岷归2号)两年生大田植株叶片和 叶柄的全长转录组,结果已提交 NCBI (Access: PRJNA782300),样品采集等详细信息见 Zhu等<sup>[18]</sup>; (2)岷归1号种苗春化作用过程中[T1(0℃、14 d;未通过春化)、T2(0℃、60d;通过春化)和 T3(-3℃、125d;低温规避春化)]根茎顶端分 生组织的全长转录组,结果已提交 NCBI (Access: PRJNA789039),样品采集等详细信息见 Luo 等<sup>[12]</sup>, 样品原植物均由甘肃农业大学栗孟飞教授鉴定为当 归 A. sinensis (Oliv.) Diels。

# 1.2 仪器

台式高速离心机(德国 SORVAL 公司); ABI QuantStudio 5 实时荧光定量 PCR 仪(美国 ABI 公 司); 超微量分光光度计(上海宝予德科学仪器有限 公司)。

#### 2 方法

#### 2.1 MADS-box 家族鉴定、理化性质及结构分析

蛋白质序列(包括氨基酸长度、相对分子质量 和理论等电点)分析利用 ExPASy(https://web. expasy.org/protparam/);亚细胞定位利用 Cell-PLoc (http://www.csbio.sjtu.edu.cn/bioinf/Cell-PLoc-2/); 蛋白质二级结构预测利用 PRABI-Gerland (https://npsa-prabi.ibcp.fr/cgi-bin/npsa\_automat.pl?pa ge=/NPSA/npsa\_sopma.html);蛋白质 3D 建模利用 Phyre 2 (http://www.sbg.bio.ic.ac.uk/phyre2/html/ page.cgi)。

#### 2.2 MADS-box 家族系统发育树构建

在 NCBI 数据库 (https://www.ncbi.nlNm. nih.gov)选择模式植物拟南芥 Arabidopsis thaliana L.和伞形科植物黄胡萝卜 Daucus carota subsp. sativus (Hoffm.) 中与当归 29 个 MADS-box 基因家 族置信度较高的 116 个蛋白质,利用 MEGA7.0 软件最大似然法(maximum likelihood estimate, MLE)构建系统进化树(重复次数 1000 次,其他参数为默认值)。蛋白质保守基序分析利用 MEM E (https://memesuite.org/meme/tools/meme),并利用 TBtools 进行可视化。利用 DNAMAN 软件进行蛋白质多序列比对(深蓝色表示相似度 100%、粉色>75%、浅蓝色>50%)。

# 2.3 当归 SOC1-4 基因克隆

以岷归1号温室栽培植株功能叶片为材料 ("1.1"项中 T2:0 ℃、60 d 通过春化,种苗移栽 生长 40 d),种苗种植及生长环境等详细信息见 Liu 等<sup>[19]</sup>。总 RNA 提取使用 Plant RNA Kit R6827 (Omega Bio-Tek, Norcross, GA, United States), 其纯度和浓度检测使用超微量分光光度计(Micro Drop, 上海宝予德科学仪器有限公司); 反转录使 用 First-Strand cDNA Synthesis SuperMix(北京百泰 克生物技术有限公司)得到 cDNA;利用 NCBI Primer-BLAST (https://www.ncbi.nlm.nih.gov/tools/ primer-blast/) 设计 SOC1-4 基因引物序列, forward: 5'-TGAGGGGAAAGACTCAGA-3' 和 reverse : 5'-CTGTTTCGACATCGGAAT-3'; 扩增产物利用 1%TAE 琼脂糖凝胶电泳进行检测; 胶回收使用琼脂 糖凝胶纯化试剂盒 TIANgel Midi Purification Kit(天 根生化科技有限公司),具体反应体系及条件见说明 书。基因克隆使用平末端克隆试剂盒 pHANDY®-Blunt Cloning Kit (哈尔滨晔健生物科技有限公司); 引物合成及阳性克隆测序由兰州天启基因生物科技 有限公司完成。

#### 2.4 当归 SOC1-4 基因表达分析

基因表达材料: (1) 岷归1号两年生大田种植 早薹(early bolting, EB)和非早薹(un-early bolting, Un-EB)植株叶和侧根(混合1:1),植株生长环 境和样品采集等详细信息见Li等<sup>[13]</sup>;(2) 岷归1 号三年生不同生长发育期(S1:营养生长期、S2: 营养生长到生殖生长过渡期、S3:抽薹初期、S4: 抽薹伸长期)植株叶和侧根(混合1:1),植株生 长环境和样品采集等详细信息见Li等<sup>[14]</sup>的实验; (3) 岷归1号不同春化期(T1、T2和T3)种苗根 茎顶端分生组织;(4)岷归1号温室栽培植株("1.1" 项中T2:0℃,60d通过春化,种苗移栽生长 60 d) 不同器官(根、茎、叶)。

利用 NCBI Primer-BLAST 设计 SOC1-4 基因

qRT-PCR 表达引物, forward: 5'-CGAAACGGCGA-AATGGACTG-3'和 reverse: 5'-CTGAATGTCTTG-CCCAGCAG-3', 引物合成由上海生工生物工程技 术服务有限公司完成。以 *Actin* 作为内参基因<sup>[20]</sup>, 设计引物序列, forward: 5'-TGGTATTGTGCTG-GATTCTGGT-3'和 reverse: 5'-TGAGATCACCA-CCAGCAAGG-3', 利用 FastKing cDNA Kit (KR116, 天根生化科技有限公司)合成 cDNA; 利 用 SuperReal PreMix Plus (SYBR Green)进行 qRT-PCR 检测, 具体反应体系及条件见说明书。利 用 2<sup>-△△</sup> 法计算 *SOC1-4* 基因的相对表达水平<sup>[21]</sup>。 **2.5 统计分析** 

在 qRT-PCR 实验中, 所采集材料进行了 3 个生物学重复和 3 个技术重复。运用 Excel 2019 进行数据的计算及制图。

#### 3 结果与分析

# 3.1 当归 *MADS-box* 基因家族鉴定及理化性质分析

通过对当归不同品种叶片和叶柄、种苗春化 作用过程中根茎顶端分生组织的全长转录组进行 筛选,发现有 29 个 MADS-box 基因,基于所编 码蛋白质序列和亚细胞定位分析,结果显示,蛋 白质序列长度为 49(*AP1-1*)~422(*At5g65490-1*)、 相对分子质量为 5 697.56~49 624.90、等电点为 5.06 (*J*)~11.00 (*AGL14-1*),亚细胞定位分析预 测 29 个 MADS-box 蛋白分别位于叶绿体 (*AGL14-1、At3g28050-2*和*At5g65490-1*)、细胞核 (*AGL14-2、AGL16*和*AGL19-1*等 22 个)、细胞质 (*AP1-1、AP1-2*和*At3g28050-1*等 7 个)和线粒体 (*SVP*)(表 1)。

#### 3.2 当归 MADS-box 基因家族蛋白质结构分析

通过对 29 个 *MADS-box* 基因所编码的蛋白质 进行二级结构预测以及 3D 建模,结果显示,蛋 白质二级结构由 α 螺旋、延伸链、β 转角和无规 则卷曲组成(表 2);三级结构预测结果(图 1) 与二级结构(表 2)相符合,主要由 α 螺旋、无 规则卷曲和延伸链进一步折叠组装为三级结构, 各 亚 家 族 内 蛋 白 质 三 级 结 构 较 为 相 似,如 AGL14-2、SOC1-1、SOC1-2、SOC1-3 和 SOC1-4 均以 α 螺旋为主,无规则卷曲次之,β 转角最少。 但各亚家族之间空间结构差异较大,如 AGL65、 SOK2 及 AP1-2 等以无规则卷曲为主、而 AP1-1 无延伸链(图 1)。

					8	•	
序号	基因	同源基因	CDS 长度/bp	蛋白质大小/aa	相对分子质量	等电点	亚细胞定位
1	AGL14-1	AT5G59890.3	189	63	7 160.35	11.00	叶绿体
2	AGL14-2	AT5G14740.9	651	217	24 768.39	9.16	细胞核
3	AGL16	AT1G34460.4	663	221	24 926.41	6.87	细胞核
4	AGL19-1	AT5G53280.1	639	213	24 661.17	6.88	细胞核
5	AGL19-2	AT1G68010.1	639	213	24 721.31	9.24	细胞核
6	AGL27	AT5G55990.2	649	216	24 570.04	5.58	细胞核
7	AGL31-1	AT5G55990.2	432	144	16 133.41	8.66	细胞核
8	AGL31-2	AT5G55990.2	648	216	24 695.12	6.46	细胞核
9	AGL65	AT5G64630.1	954	318	36 406.77	5.28	细胞核
10	AGL8	AT1G20450.2	723	241	27 846.49	6.22	细胞核
11	AP1-1	AT5G05090.1	147	49	5 697.56	8.35	细胞核、细胞质
12	AP1-2	AT1G77230.1	1215	405	44 790.06	8.40	细胞质
13	AP1-3	AT1G20450.2	723	241	27 846.49	6.22	细胞核
14	At3g28050-1	AT1G80060.4	768	256	28 381.08	6.37	细胞质
15	At3g28050-2	AT3G28130.6	834	278	29 881.93	8.82	叶绿体
16	At5g65490-1	AT4G31073.1	1266	422	49 624.90	9.55	叶绿体、细胞质
17	At5g65490-2	AT4G11780.1	1101	367	12 146.37	9.93	细胞质
18	FLC	AT5G55990.2	651	217	24 839.14	6.25	细胞核
19	J	AT1G34460.4	477	159	17 539.96	5.06	细胞核、细胞质
20	MADS8	AT3G54480.2	534	178	20 651.51	8.97	细胞核
21	SCM1	AT2G01540.1	210	70	8 095.52	9.86	细胞核
22	SOC1-1	AT5G14740.9	651	217	24 768.39	9.16	细胞核
23	SOC1-2	AT3G02470.4	558	186	21 447.56	9.13	细胞核
24	SOC1-3	AT4G22950.2	651	217	24 939.61	9.28	细胞核
25	SOC1-4	AT1G72860.1	627	209	23 861.12	5.91	细胞核
26	SOK2	AT1G80790.3	1089	363	40 264.47	7.78	细胞核、细胞质
27	SVP	AT1G07705.1	690	230	24 845.24	9.77	线粒体
28	TM6-1	AT3G29770.2	537	179	20 962.83	9.05	细胞核
29	TM6-2	AT3G29770.2	675	225	26 200.86	9.31	细胞核

表 1	当归 MADS-box 基因家族蛋白质特征及亚细胞	定位
-----	---------------------------	----

#### Table 1 Protein characteristic and subcellular location of MADS-box gene family in A. sinensis

表 2 当归 MADS-box 基因家族蛋白质二级结构

 Table 2
 Secondary structure of MADS-box gene family in A. sinensis

序号	基因	α螺旋	占比/%	延伸链	占比/%	β转角	占比/%	无规则卷曲	占比/%
1	AGL14-1	131	76.16	18	10.47	9	5.23	14	8.14
2	AGL14-2	139	60.70	24	10.48	12	5.24	54	23.58
3	AGL16	130	59.09	27	12.27	8	3.64	55	25.00
4	AGL19-1	132	64.08	27	13.11	8	3.88	39	18.93
5	AGL19-2	83	50.00	19	11.45	10	6.02	54	32.53
6	AGL27	140	62.50	30	13.39	8	3.57	46	20.54
7	AGL31-1	107	63.69	23	13.69	10	5.95	28	16.67
8	AGL31-2	128	62.75	24	11.76	13	6.37	39	19.12
9	AGL65	43	16.93	35	13.78	13	5.12	163	64.17
10	AGL8	113	50.00	24	10.62	10	4.42	79	34.96
11	AP1-1	128	96.24	0	0.00	1	0.75	4	3.01
12	AP1-2	123	29.64	95	22.89	34	8.19	163	39.28
13	AP1-3	118	51.08	24	10.39	10	4.33	79	34.20
14	At3g28050-1	144	51.99	46	16.61	20	7.22	67	24.19
15	At3g28050-2	53	24.88	62	29.11	9	4.23	89	41.78
16	At5g65490-1	134	32.52	74	17.96	34	8.25	170	41.26
17	At5g65490-2	100	67.11	16	10.74	7	4.70	26	17.45
18	FLC	109	56.77	26	13.54	10	5.21	47	24.48
19	J	22	28.95	15	19.74	7	9.21	32	42.11
20	MADS8	127	64.80	21	10.71	10	5.10	38	19.39
21	SCM1	120	71.43	27	16.07	7	4.17	14	8.33
22	SOC1-1	141	61.04	24	10.39	12	5.19	54	23.38
23	SOC1-2	128	65.98	18	9.28	8	4.12	40	20.62
24	SOC1-3	70	47.95	20	13.70	9	6.16	47	32.19
25	SOC1-4	138	63.01	18	8.22	12	5.48	51	23.29
26	SOK2	108	26.93	53	13.22	28	6.98	212	52.87
27	SVP	131	61.50	19	8.92	13	6.10	50	23.47
28	TM6-1	108	60.34	19	10.61	11	6.15	41	22.91
29	ТМ6-2	131	58.22	32	14.22	20	8.89	42	18.67

AGL14-1	AGL14-2	AGL16	AGL19-1	AGL19-2	AGL27
AGL31-1	AGL31-2	AGL65	AGL8	API-1	AP1-2
API-3	At3g28050-1	At3g28050-2	At5g65490-1	At5g65490-2	FLC
J	MADS8	SCM1	SOCI-1	SOC1-2	SOC1-3
SOCI-4	SOK2	SVP	TM6-1	TM6-2	

图 1 当归 MADS-box 基因家族蛋白质三级结构 Fig. 1 Tertiary structure of MADS-box gene family in A. sinensis

#### 3.3 当归 MADS-box 基因家族发育树构建

通过对 29 个当归 MADS-box 基因家族蛋白质、 61 个拟南芥和 55 个黄胡萝卜 MADS-box 蛋白质进 行系统进化树构建,基于蛋白质序列相似性,145 个 MADS-box 蛋白质分为 10 个亚家族,可分为 I 型和 II 型,其中,I 型包括 suppressor-like, II 型包括 SOC1、TM3、DEF、MADS8、SQUA、FLC、STMADS11、MIKC 和 SOK;另外,SOC1 亚家族包括 5 个当归 MADS-box 成员(SOC1-1、SOC1-2、SOC1-3、SOC1-4和 AGL14-2)(图 2)。



图 2 当归、拟南芥和黄胡萝卜 MADS-box 蛋白质系统进化树

Fig. 2 Phylogenetic tree of MADS-box family proteins in A. sinensis, A. thaliana and D. carota subsp. sativus

• 1556 •

#### 3.4 当归 MADS-box 基因家族基序分析

通过对以上 29 个当归 MADS-box 基因家族蛋白质、61 个拟南芥和 55 个黄胡萝卜 MADS-box 蛋白质进行结构域和基序分析,结果显示, MADS-box 蛋白质分为 10 个亚家族, 与图 2 系统进化树关系一致, 序列含有 6 个保守基序(表 3); 当归 MADS-box 同一亚家族蛋白质基序具有高度相似性, 其中, SOC1 亚家族均含有 Motif 1~Motif 5; 不同亚家族 蛋白质基序存在较大差异, 比如, Motif 6 只存在于 suppressor-like 亚家族(图 3)。

#### 3.5 当归 SOC1 亚家族蛋白质多序列比对

通过对当归 SOC1 亚家族 5 个成员(SOC1-1、 SOC1-2、SOC1-3、SOC1-4 和 AGL14-2)及来自拟 南 芥 ( AtNP\_182090.1 ) 和 黄 胡 萝 卜 (DcXP\_017232221.1)2 个物种的 SOC1 同源蛋白质 等 7 个蛋白质进行多序列比对,结果显示,SOC1 亚家族 5 个蛋白质均含 MADS-domain、I-domain、 K-domain 和 C-domain 结构域,其中,MADS-domain 结构域高度保守,C-domain 结构域保守性较低(图 4);通过对 SOC1-1、SOC1-2、SOC1-3、SOC1-4 进行进一步比对,发现 SOC1-1、SOC1-3 和 SOC1-4 蛋白质的 4 个结构域较为完整、且保守性较高,而 SOC1-2 在 C-domain 不完整;其中,SOC1-1、SOC1-3 和 SOC1-4 的相似性为 73.27%。

#### 3.6 当归 SOC1-4 基因克隆

为了保证全长转录组中当归 SOC1-4 基因碱基 序列的准确性,基于全长转录组中 SOC1-4 基因碱 基序列设计扩增引物,以岷归 1 号功能叶片中 RNA 反转录所得的 cDNA 为模板,进行 SOC1-4 基因克 隆。琼脂糖凝胶电泳显示, SOC1-4 基因扩增片段大 小在 500~750 bp (图 5);产物回收与碱基测序显 示,SOC1-4 基因克隆长度为 585 bp;通过与全长转 录组测序获得的 SOC1-4 进行序列比对,根据引物 设计所得克隆结果与测序序列 5-590 bp 相似度为 100% (图 6)。

#### 3.7 当归 SOC1-4 基因表达分析

为了进一步验证 SOC1-4 基因的生物学功能, 本研究对当归不同材料中 SOC1-4 基因的表达水平 进行了 qRT-PCR 检测与分析。结果显示,早薹植株 相对非早薹植株,SOC1-4 基因表达量上调 6.42 倍; 不同生长期植株中,SOC1-4 基因表达量上调 6.42 倍; 不同生长期植株中,SOC1-4 基因表达水平随着时间 延长呈现逐渐增加,S2、S3 和 S4 时期相对于 S1 时期分别增加 2.16、2.31 和 5.79 倍;不同春化期种 苗根茎顶端分生组织中,通过春化作用(T2)处理 相对于未春化作用(T1)SOC1-4 基因表达水平呈 现 3.39 倍高表达,而规避春化作用(T3)处理相对 于T1处理 SOC1-4 基因表达水平呈现 0.48 倍降低; 不同器官中,茎和叶相对于根 SOC1-4 基因表达水 平分别上调 9.23 和 4.90 倍(图 7)。

#### 4 讨论

目前,早薹开花导致根木质化不能入药仍是困 扰当归生产、质量和效益提升的重大难题[4]。研究 发现,当归抽薹开花受到内在(如种质、苗龄和种 苗大小等)和外在(如温度、光照和干旱等)多种 因素的影响<sup>[4, 22]</sup>。此外,当归为"低温长日照型" 植物,即植株由营养生长转入生殖生长必须同时满 足低温春化作用和长日照[22-24]。大量研究表明, MADS-box 基因家族, 尤其是开花抑制因子 FLC 和 整合因子 SOC1,在植物花器官分化和开花时间调 节等方面起到核心调节作用[17]。尽管 MADS-box 基 因家族在模式植物拟南芥及其他植物中调节开花的 作用已进行了深入研究,然而在药用植物当归中的 生物学功能还鲜见报道。本研究基于前期当归全长 转录组测序,发现有 29 个 MADS-box 基因分布于 10个亚家族,所编码蛋白质序列含有6个保守基序, 其中,亚家族有5个成员;另外,还对 SOC1-4 基 因进行了克隆和表达分析,为后续探究 SOC1 在当 归抽薹开花的分子调控研究奠定了基础。

模式植物拟南芥中有 DEF、STMADS11 和 TM3-like 等 12 个 MADS-box 亚家族<sup>[11]</sup>;山茶中有

基序	长度/aa	保守序列
Motif 1	50	IKRIENKTNRQVTFSKRRNGLLKKAFELSVLCDAEVALIIFSSRGKLYEF
Motif 2	29	SLSIEELQQLEQQLETSLKQIRARKTQLM
Motif 3	29	QQHLKLETAKLKKKIELLZRSKRKLLGEG
Motif 4	29	MEQIEZLQEKEKLLQEENKRLRKKIKERE
Motif 5	21	SSSSMEKIJERYQKYTKDDRS
Motif 6	50	WTLPIFHANGWSYPWGIAAVGGTNVCLRKFDAPLIYRLIRDHGVTHMCGA

表 3 MADS-box 蛋白质 6 个保守基序及其序列 Table 3 Six motifs and their conserved sequences of MADS-box proteins



图 3 当归、拟南芥和黄胡萝卜 MADS-box 蛋白质保守基序 Fig. 3 Conserved sequences of MADS-box proteins in A. sinensis, A. thaliana and D. carota subsp. sativus







M-Marker 1~3-SOC1-4 克隆片段 M-Marker 1—3-Cloned SOC1-4 sequence

#### 图 5 当归 SOC1-4 基因扩增产物琼脂糖凝胶电泳

Fig. 5 Agarose gel electrophoresis of amplification products of *SOC1-4* gene in *Angelica sinensis* 

83 个 *MADS-box* 基因,可分为 I型(Ma、Mβ和 My 亚家族)和 II型(MIKC<sup>C</sup>和 MIKC\*亚家族)<sup>[25]</sup>; 荔枝中有 101 个 *MADS-box* 基因,可分为 I型和 II 型,其中,50个 I型分为 Ma、Mβ和 My 3 个亚家 族,51 个 II 型进一步分为 MIKC\*、SOC1 和 FLC 等 13 个亚家族<sup>[26]</sup>。本研究基于全长转录组鉴定出 29 个 *MADS-box* 基因家族成员,基于蛋白质序列分 为 10 个亚家族,可分为 I型(Suppressor-like)和 II型(SOC1、TM3、DEF、MADS8、SQUA、FLC、 STMADS11、MIKC和 SOK);其中,SOC1 亚家族 包括 SOC1-1、SOC1-2、SOC1-3、SOC1-4和 AGL14-2。另外,前人预测 22 种植物(拟南芥、水



图 6 当归 SOC1-4 基因克隆与全长转录组测序的序列比对



稻、烟草等)的 SOC1 二级结构与亚细胞定位<sup>[27]</sup>, 与本研究 MADS-box 蛋白质理化性质和结构分析, 尤其是 SOC1 亚家族等的结果基本一致,表明表明 SOC1 基因在进化上较为保守,在植物的生殖发育 过程起着重要作用。

植物中 MADS-box 的 I 型和 II 型蛋白质结构域 各具有高度相似性,其中 I 型只含有一个保守结构 域,而 II 型均具有 M-domain、I-domain、K-domain 和 C-domain 结构域,推测当归 MADS-box 基因功 能存在多样性<sup>[7, 11, 28-30]</sup>。蛋白质保守基序比对发现 不同亚家族保守基序存在数目及位置差异,预测不 同亚家族功能有所差异。本研究中,SOC1 亚家族 均含有 II 型的4个结构域,通过对5个成员 SOC1-1、 SOC1-2、SOC1-3、SOC1-4 和 AGL14-2 进行多序列



EB-抽薹 Un-EB-非早薹 S1-营养生长期 S2-营养生长到生殖生长过渡期 S3-抽薹初期 S4-抽薹伸长期 T1-未通过春化 T2-通过春化 T3-低温规避春化 S-茎 L-叶 R-根

EB-early bolting Un-EB-un-early bolting S1-stem-node pre-differentiation S2-differentiation stages S3-forming stages S4-elongating stages T1-un-completed vernalization T2-completed vernalization T3-frozen-avoided vernalization S-stem L-leaf R-root

# 图 7 当归 SOC1-4 基因在不同材料中的相对表达水平 Fig. 7 Relative expression level of SOC1-4 gene in different materials of A. sinensis

比对,发现 MADS-domain 结构域高度保守,而 C-domain 结构域保守性较低。这表明,5个 SOC1 亚家族成员在当归抽薹开花过程中可能发挥相似或 协同的功能。另外,SOC1-1、SOC1-3和 SOC1-4 蛋白质的4个结构域较为完整,而SOC1-2在 C-domain不完整,而樊世婷等<sup>[31]</sup>克隆的当归 SOC1 基因(XM\_017379845.1)与本研究中4个 SOC1 基 因比对存在差异,可能由于当归无参考基因组序列, 转录组序列拼接参考不同物种而产生的差异;或全 长转录组样本来自不同品种及材料所致。

尽管前期研究已获得了当归全长转录组,为了 保证 SOC1 基因碱基序列的准确性、以及更深入探 究 SOC1 基因的生物学特性,本研究通过克隆当归 SOC1-4 基因,获得了 585 bp 片段,与全长转录组 测序中 SOC1-4 基因序列 5-590 bp 结果完全一致, 大量研究证实,作为开花整合因子 SOC1,在植物 花器官分化和开花时间调控过程中高表达<sup>[17,32]</sup>。本 研究发现,SOC1 基因表达量随着种苗春化作用和 植株生长发育时期延长随之增加、在抽薹植株中高 于非抽薹植株、而在冷冻规避春化作用种苗中显著 降低。

综合以上研究表明,本课题组首次对当归 MADS-box 基因家族进行了挖掘和生物信息学分析,并对开花整合因子 SOC1 基因进行了基因克隆 与表达验证。但对于 SOC1 基因片段的完整性、以 及其它调控当归抽薹开花的关键基因(如 FLC、AG 和 AP1 等)还需要进一步研究和验证。

利益冲突 所有作者均声明不存在利益冲突

参考文献

- [1] 中国药典 [S]. 一部. 2020: 139.
- [2] Wei W L, Zeng R, Gu C M, et al. Angelica sinensis in China-a review of botanical profile, ethnopharmacology, phytochemistry and chemical analysis [J]. J Ethnopharmacol, 2016, 190: 116-141.
- [3] 晋玲. 当归生产加工适宜技术 [M]. 北京: 中国医药科 技出版社, 2018: 2.
- [4] 栗孟飞,康天兰,晋玲,等.当归抽薹开花及其调控途
   径研究进展 [J].中草药,2020,51(22):5894-5899.
- [5] Zhang H Y, Bi W G, Yu Y, et al. Angelica sinensis (Oliv.) Diels in China: Distribution, cultivation, utilization and variation [J]. Genet Resour Crop Evol, 2012, 59(4): 607-613.
- [6] Li M L, Cui X W, Jin L, et al. Bolting reduces ferulic acid and flavonoid biosynthesis and induces root lignification in Angelica sinensis [J]. Plant Physiol Biochem, 2022, 170: 171-179.
- [7] 郭斌, 郎建军, 郭增祥, 等. 关于当归早期抽薹的危害及几点建议[J]. 农民致富之友, 2017, 565(20): 75.
- [8] 梁婕, 王辉, 睢宁. 伞形科根茎类药用植物早期抽薹的 研究进展 [J]. 中国农学通报, 2022, 38(13): 90-95.
- [9] 王莹,穆艳霞,王锦. MADS-box 基因家族调控植物花器官发育研究进展 [J].浙江农业学报,2021,33(6): 1149-1158.
- [10] 李元元, 王鲁, 苏振刚, 等. MADS-box 基因控制植物成花的分子机理 [J]. 基因组学与应用生物学, 2010, 29(6): 1122-1132.
- [11] Becker A, Theißen G. The major clades of *MADS-box* genes and their role in the development and evolution of flowering plants [J]. *Mol Phylogenetics Evol*, 2003, 29(3):

464-489.

- [12] Luo M M, Liu X X, Su H Y, *et al.* Regulatory networks of flowering genes in *Angelica sinensis* during vernalization
   [J]. *Plants (Basel)*, 2022, 11(10): 1355.
- [13] Li M F, Li J, Wei J H, et al. Transcriptional controls for early bolting and flowering in Angelica sinensis [J]. Plants (Basel), 2021, 10(9): 1931.
- [14] Li J, Li M L, Zhu T T, *et al.* Integrated transcriptomics and metabolites at different growth stages reveals the regulation mechanism of bolting and flowering of *Angelica sinensis* [J]. *Plant Biol* (*Stuttg*), 2021, 23(4): 574-582.
- [15] Gao X, Guo F X, Chen Y, *et al.* Full-length transcriptome analysis provides new insights into the early bolting occurrence in medicinal *Angelica sinensis* [J]. *Sci Rep*, 2021, 11(1): 13000.
- [16] Yu G, Zhou Y, Yu J J, *et al.* Transcriptome and digital gene expression analysis unravels the novel mechanism of early flowering in *Angelica sinensis* [J]. *Sci Rep*, 2019, 9(1): 10035.
- [17] Lincoln Taiz, Eduardo Zeiger 著. 宋纯鹏, 王学路, 周 云等译. 植物生理学 [M]. 北京: 科学出版社, 2015: 569-596.
- [18] Zhu T T, Zhang M H, Su H Y, *et al.* Integrated metabolomic and transcriptomic analysis reveals differential mechanism of flavonoid biosynthesis in two cultivars of *Angelica sinensis* [J]. *Molecules*, 2022, 27(1): 306.
- [19] Liu X X, Luo M M, Li M F, et al. Depicting precise temperature and duration of vernalization and inhibiting early bolting and flowering of Angelica sinensis by freezing storage [J]. Front Plant Sci, 2022, 13: 853444.
- [20] Xu R, Xu J, Li Y C, *et al.* Integrated chemical and transcriptomic analyses unveils synthetic characteristics of different medicinal root parts of *Angelica sinensis* [J]. *Chin Herb Med*, 2020, 12(1): 19-28.

- [21] Willems E, Leyns L, Vandesompele J. Standardization of real-time *PCR* gene expression data from independent biological replicates [J]. *Anal Biochem*, 2008, 379(1): 127-129.
- [22] 李明世,于兆英. 当归及其防止早期抽苔的研究 [J]. 中草药, 1977, 8(12): 34-38.
- [23] 王文杰, 张正民. 当归的抽苔特性和控制途径 [J]. 西 北植物研究, 1982, 2(2): 95-104.
- [24] 王文杰. 对当归早期抽苔特性的分析和控制 [J]. 西北 大学学报: 自然科学版, 1977, 7(2): 29-36.
- [25] Zhang Z B, Jin Y J, Wan H H, et al. Genome-wide identification and expression analysis of the MADS-box transcription factor family in *Camellia sinensis* [J]. J Appl Genetics, 2021, 62(2): 249-264.
- [26] Guan H L, Wang H, Huang J J, et al. Genome-wide identification and expression analysis of MADS-box family genes in *Litchi (Litchi chinensis* sonn.) and their involvement in floral sex determination [J]. *Plants* (*Basel*), 2021, 10(10): 2142.
- [27] 齐联联, 宿强, 张珂. SOC1 调控植物开花时间的分子 机制 [J]. 草业科学, 2022, 39(1): 149-160.
- [28] 张加强,朱开元,史小华. 芍药 MADS-box 基因家族的 鉴定及适应性进化分析 [J]. 分子植物育种, 2019, 17(21): 6959-6966.
- [29] 郑玲,谢爱玲,韩建明. 高粱 MADS-box 家族基因的鉴 定与分析 [J]. 东北农业科学, 2019, 44(5): 26-29.
- [30] 钱金森,田雅,王飞鉴,等. 基于转录组测序信息的德 国鸢尾 *MADS-box* 基因家族分析 [J]. 分子植物育种, 2022, 20(1): 49-63.
- [31] 樊世婷, 李云, 罗香怡, 等. 当归抽薹关键基因 FT 和 SOC1 的生物信息学分析 [J]. 分子植物育种, 2022, 20(11): 3562-3569.
- [32] Lee J, Lee I. Regulation and function of SOC1, a flowering pathway integrator [J]. J Exp Bot, 2010, 61(9):2247-2254.

[责任编辑 时圣明]