浙江农林大学学报,2015,32(1):33-39

Journal of Zhejiang A & F University

doi:10.11833/j.issn.2095-0756.2015.01.005

山核桃 MADS-like 基因的克隆与分析

侯传明,郑雅文,王正加,徐英武

(浙江农林大学 亚热带森林培育国家重点实验室培育基地,浙江 临安 311300)

摘要:MADS-box 基因在植物花发育的整个阶段起到了极为关键的作用。根据山核桃 Carya cathayensis 雌花芽 454 测序得到的基因片段,采用 cDNA 末端快速扩增 (RACE)技术,获得了 1 条 CcMADS-like 基因。序列分析结果表明:CcMADS-like 开放阅读框 (ORF)长度为 609 bp,编码 202 个氨基酸,具有典型的 MADS-box 结构域,包括高度保守的 MADS 盒和 K 区以及 I 区、C 区。CcMADS-like 与拟南芥 Arabidopsis thaliana,金鱼草 Antirrhinum majus,美洲黑杨 Populus deltoides,欧洲大叶杨 Populus trichocarpa 等的同源基因所编码的蛋白质同源性分别达到 48%,65%,69%,71%。山核桃不同组织实时荧光定量聚合酶链式反应 (qRT-PCR)结果表明:CcMADS-like 基因在花芽中表达量远远高于其他组织,暗示该基因极有可能参与山核桃成花发育。酵母单杂交实验表明,CcMADS-like 蛋白具有转录激活活性。图 5 表 1 参 25

关键词: 经济林学; 花发育; 山核桃; MADS-box; 基因克隆; qRT-PCR; 酵母单杂交实验

中图分类号: S664.1; S722.3 文献标志码: A 文章编号: 2095-0756(2015)01-0033-07

Cloning and analysis of a MADS-like gene in Carya cathayensis

HOU Chuanming, ZHENG Yawen, WANG Zhengjia, XU Yingwu

(The Nurturing Station for the State Key Laboratory of Subtropical Silviculture, Zhejiang A & F University, Lin'an 311300, Zhejiang, China)

Abstract: MADS-box family genes play key roles in all phases of floral development. Based on a partial fragment acquired from 454 sequencing of Carya cathayensis (hickory) floral buds, a full-length of a MADS-like gene was obtained by rapid amplification of cDNA ends (RACE). Afterwards, a quantitative real-time (qRT) polymerase chain reaction (PCR) analysis, an amino acid sequence alignment, and a yeast one-hybrid assay were performed. Results of the sequence analysis revealed the open reading frame (ORF) of the Cc-MADS-like gene was 609 bp in length and encoded a protein of 202 aa. The protein presented typical characteristic of MADS-box family genes and contained MADS domain, I, K, and C, with the MADS domain was considerably conserved. The amino acid sequence alignment showed that the putative protein CcMADS-like gene had an identity to homologies of Arabidopsis thaliana (48%), Antirrhinum majus (65%), Populus deltoides (69%), and Populus trichocarpa (71%). The qRT-PCR analysis revealed that the expression level of CcMADS-like gene in flower buds was much higher than in other tissues. The yeast one-hybrid showed that the CcMADS-like gene had an activation activity as a transcription factor. Overall, the qRT-PCR analysis suggested that CcMADS-like gene possibly participated in floral development of hickory. [Ch, 5 fig. 1 tab. 25 ref.]

Key words: cash forestry; floral development; Carya cathayensis; MADS-box; gene clone; qRT-PCR; yeast one-hybrid

收稿日期: 2014-03-10; 修回日期: 2014-04-20

基金项目: 国家高技术研究发展计划("863" 计划)项目(2013AA102605); 国家重点基础研究发展计划("973" 计划)项目(2011CB111500); 国家自然科学基金资助项目(31170637); 浙江农林大学科研发展基金资助项目(2010FR072)

作者简介:侯传明,从事植物分子生物学研究。E-mail:houchm0927@163.com。通信作者:徐英武,教授,博士,博士生导师,从事蛋白和药物结构生物学等研究。E-mail:yxu@zafu.edu.cn

开花是高等植物由营养生长向生殖生长的一个重要生理转变过程, 既受外界环境因素的影响, 又受 内在基因的调控,其中 MADS-box 基因在花的发育过程中起着重要的作用。MADS由酿酒酵母 Saccharomyces cerevisiae 的 MCM1, 拟南芥 Arabidopsis thaliana 的 AGAMOUS, 金鱼草 Antirrhinum majus 的 DEFICIENS 和人类 Homo sapiens 的 SRF 等 4 种蛋白因子的首写字母构成[1]。MADS 基因有 2 个主要 谱系: Type I 型和 Type II 型。大多数植物序列和动物的 MEF2 型基因共同形成 II 型谱系^[2]。植物中的 MADS-box 基因具有相似的内含子和外显子结构, MADS 转录因子主要由 MADS 盒、K 盒、I 区、C 末端 等 4 个部分组成[3-4]。MADS-box 基因所编码的蛋白为 MADS-box 转录因子,以二聚体化的形式通过其保 守结构域与特定的 DNA 序列相结合来调控下游基因的表达[5-6]。MADS 基因几乎参与植物成花的所有途 径^[7],形成复杂的网络控制植物成花,其调控成花机制有著名的 ABC 模型^[8-9],随着矮牵牛 Petunia hybrida FBP7 和 FBP11 基因[10]和拟南芥 SEP3 基因[11]的克隆鉴定,最终得到植物花形态建成的新模型: 四分子模型[12]。该模型认为,同源或异源 MADS 转录因子形成四聚蛋白调控复合体,四聚体结合在目标 基因启动子区调节基因开闭,进而调控花发育[13]。构成四聚体的2个二聚体单位(同源二聚体或者异源 二聚体)特异地结合在 DNA 相邻的 CArG-box(5'-CC[A/T]6GG-3')上[14], 通过 C 末端结合形成四聚体, 致使 DNA 分子弯曲靠近, 然后通过激活或抑制靶基因表达进而调控花器官发育。山核桃 Carya cathayensis, 雌雄同株, 雌雄花器官发生发育的时间和部位不同, 具有单性花成花时空表达特异性[15-16]。 本研究在山核桃雌花芽转录组 454 测序鉴定出 114 个可能的成花基因基础上[16], 首次克隆得到了山核桃 相关 MADS 基因, 并进行基本生物信息学分析, 采用荧光定量聚合酶链式反应(qRT-PCR)研究它在不同 组织的表达差异,采用酵母单杂交方法验证其转录因子的功能,为进一步阐明该基因在山核桃成花的过 程和机制奠定一定的理论基础。

1 材料与方法

1.1 植物材料

实验所用材料为浙江省临安市板桥镇罗塘村,海拔 50~200 m 的西南—西北向阳山坡上正常生长发育的野生山核桃植株。山核桃雌花芽从 3 月初开始分化到 4 月完成授粉;雄花芽在 5-6 月发育,然后进入休眠期^[17]。故分别采集 3-4 月的雌花芽和 5-6 月的雄花芽以及同期根、茎、叶、营养芽,所取样品马上用液氮保存,回实验室放置-80 ℃冰箱备用。

1.2 RNA 提取检测和 cDNA 合成

将采集的山核桃雌雄花芽样品混合,采用改良的十六烷基三甲基溴化铵+核糖核酸(RNA)裂解液(CTAB+Trizol)法提取总核糖核酸(RNA),以10.0 g·kg⁻¹ 琼脂糖凝胶对各样品的 RNA 进行电泳和 Nan-oDrop-1000 测吸光度值相结合,检测样品 RNA 的质量。根据 cDNA Synthesis Kit(Takara)说明书以已检测过的总 RNA 为模板合成 cDNA 的第 1 条链,进而合成 cDNA。

1.3 CcMADS-like 基因克隆

1.4 CcMADS-like 基因序列分析

测序结果在 NCBI 网站上进行 BLAST 比对,用 DNAMAN 软件进行序列氨基酸编辑和多序列比对,结合 MEGA5.2 软件采用 Neighbor-Joining(NJ)分析方法构建系统进化树。

1.5 gRT-PCR 分析

分别以山核桃根、茎、叶、营养芽、混合花 芽提取的总 RNA 反转录的 cDNA 为模板, 应用 ABI-7500 定量 PCR(real-time PCR)仪对 CcMADSlike 在根、茎、叶、营养芽、花芽等不同组织的 表达进行定量分析,每种组织模板进行3次生物 学重复实验。所用引物为RT1和RT2。以本课题 组设计的山核桃 Actin 基因为内参,内参引物序 列为: Actin1 和 Actin2(表 1)。

1.6 CcMADS-like 转录激活活性验证

设计引物(表 1), PCR 扩增获得 CcMADSlike 的全长 ORF, TINY2[18] CDS 全长。BamH I/ EcoRI 酶切凝胶电泳后回收,连接入克隆入酵母 表达载体 pGBKT7(GAL4-BD)(Clotech), 热激转 化入大肠埃希菌 DH5α 中, 阳性单克隆经双酶切 及测序确定序列正确性。以 LiAc 高效转化法制 备酵母感受态AH109, 采用 PEG3350/DMSO 法将

实验所用引物

Table 1 Primer sequences used in experiment

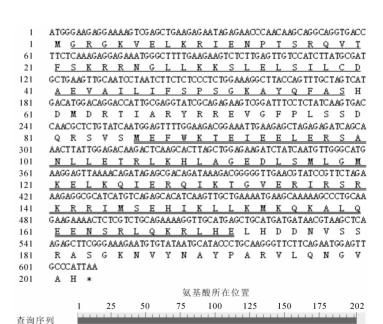
引物名称	引物序列(5′→3′)
3GSP1	ACTCTCGTCTGCAGAAAAGGT
3GSP2	ATAAAGACGGGGGTTGAACGT
5GSP1	CTTCTTGCAGGGCTTTTTGC
5GSP2	ACCCTTGCAGGGTATGCATTA
F1	ATGGGCAACTCCATTCTGAA
R1	ATGGGAAGAGGAAAAGTCGA
Actin1	AGGAGCTGGAGAAGGAGCCCA
Actin2	AACAGCAACGGTCTGGCGCA
RT1	AGCCTTTCCAGAGGGAGAGA
RT2	CAGGCAGGTGACCTTCTCAA
F2	CGGAATTCATGGGCAACTCCATTCTGAAG
R2	CGGGATCCTCAATGGGAAGAGGAAAAGTC
TI1	GGAATTCCATATGATGGCAGAGGAATACTACAGCCT
TI2	CGGGATCCGAGATCCCATGACAAGC

pGBKT7-X 转化入现制感受态。梯度稀释后涂布于-Trp/SD 单缺培养基, 28 ℃培养 2~3 d 至菌落 *d*=2~3 mm, 挑取阳性单克隆反复冷热处理破壁后, 进行菌落 PCR 检测。其中 pGBKT7 为阴性对照, pGBKT7-TINY2 为阳性对照。检测得到的阳性单克隆点滴法 5.0 μL 于含有 X-α-Gal(clotech)的 SD/-Trp 培养基上, 28 ℃培养观察。

结果与分析

2.1 CcMADS-like 基因克隆和序列分析

根据山核桃花芽 454 测序得到的基因 片段设计 RACE 引物,以混合花芽的 cD-NA 为模板 3'RACE 扩增得到了 650 bp 的 片段, 5'RACE 扩增得到了 350 bp 的片段, 将 5'RACE 和 3'RACE 获得的序列进行拼 接,结果表明:该基因 ORF 长度为 609 bp, 含有 TAA 终止密码子, 编码 202 个氨 基酸(图 1)。经过 Blastp 比对分析表明, 该蛋白具有典型的 MADS-box 结构域, M 区与 MEF2-like 蛋白高度一致,以此确定 该基因属于 Type Ⅱ MADS 家族基因, 是 MIKC 型 MADS 蛋白(图 1)。多序列比对发 现 M 区(编码 58 个氨基酸)具有高度的保 守性, K区(编码87个氨基酸)也有较高的 保守性(图 2), 与欧洲大叶杨 Populus trichocarpa XP 002321711.1, 美洲黑杨 Populus deltoids ABV23568.1, 金鱼草 Antirrhinum majus CAC44080.1, 拟南芥 Arabidopsis thaliana NP_182090.1 同源蛋白的 一致性(identity)分别为 71%, 69%, 65%, 48%。在 NCBI 查找已经鉴定的其他物种



K-box 超家族 A. CcMADS-like 序列和推定的氨基酸序列:单线区代表 MADS 盒,双线区 代表 K 区, MADS 盒和 K 区之间是 I 区。 B. CcMADS-like 蛋白的功能结 构与分析。

K-box

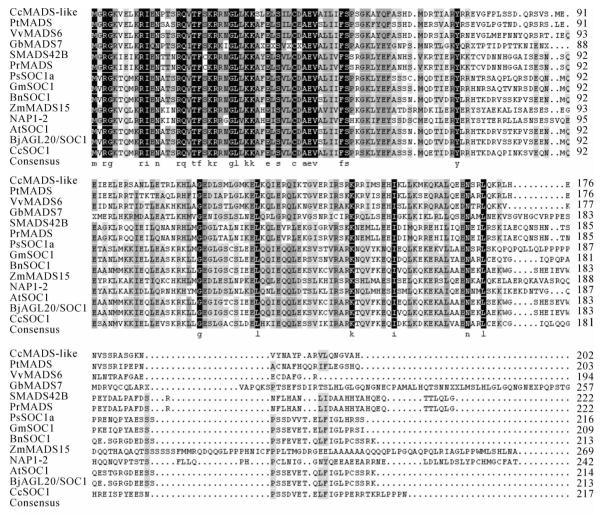
特异性结构

MADS MEF2 like

MADS超家族

图 1 CcMADS-like 序列和功能结构分析

Nucleotide sequence and function structural domain analysis of CcMADS-like



物种蛋白登录号: 可可 Theobroma cacao (EOY22508.1), 美洲黑杨 Populus deltoids (ABV23568.1), 欧洲大叶杨 Populus trichocarpa (XP_002321711.1), 金鱼草 Antirrhinum majus (CAC44080.1), 葡萄 Vitis vinifera (XP_002283916.1), 银杏 Ginkgo biloba (BAD93171.1), 黑云杉 Picea mariana (AAC97146.1), 多脂松 Pinus resinosa (AAD01266.1), 豌豆 Pisum sativum (AAX47171.2), 大豆 Glycine max (NP_001236377.1), 欧洲油菜 Brassica napus (AFH41826.1), 玉米 Zea mays (ACG35179.1), 烟草 Nicotiana tabacum (AAD01422.1), 拟南芥 Arabidopsis thaliana (NP_182090.1), 芥菜 Brassica juncea (AFM77893.1), 山核桃 Carya cathayensis (AHI85950.1)。

图 2 CcMADS-like 和其他物种 MADS 蛋白氨基酸序列间的同源性比对 Figure 2 Alignment of amino acid sequence of MADS genes from different plants

同源序列, 经 ClustalX 比对后, 用 MEGA5.2 构建系统发育树(图 3)。结果显示: CcMA DS-like 与欧洲大叶杨 Populus trichocarpa XP_002321711.1 和美洲黑杨 Populus deltoids ABV23568.1 关系最近, 与芥菜 Brassica juncea AFM77893.1 和欧洲油菜 Brassica napus AFH41826.1 关系较远。

2.2 CcMADS-like 在不同组织中的表达分析

CcMADS-like 不同组织 qRT-PCR 结果显示: *CcMADS-like* 在根和茎中几乎没有检测到表达;在叶、营养芽、花芽中均有表达,但表达量存在较大差异;在花芽中的表达量远远大于其他组织(图 4)。

2.3 CcMADS-like 转录激活功能分析

转化有重组质粒 pGBKT7-TINY2, pGBKT7-CcMADS-like, pGBKT7 的酵母 AH109 在单缺板上生长良好,单克隆的菌落 PCR 检测也表明重组质粒成功转化入酵母菌株(图 5)。在含有 $X-\alpha$ -Gal 的选择培养基上,3 种转化菌株均有良好单菌落生长; pGBKT7-CcMADS-like 和 pGBKT7-TINY 的酵母菌落呈明显蓝色; pGBKT7 的酵母菌落没有蓝色表现(图 5)。这说明 CcMADS-like 的确具有转录激活活性。

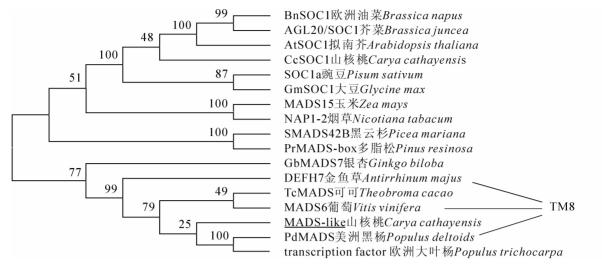


图 3 基于 MADS 基因氨基酸序列构建的系统进化树分析

Figure 3 Phylogenetic analysis based on the amino acid sequence of MADS-box genes

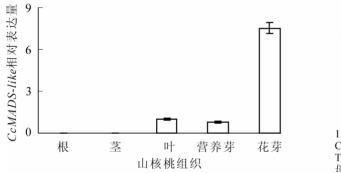
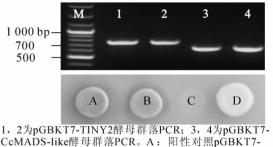


图 4 CcMADS-like 在不同组织中的表达分析
Figure 4 Relative expression of CcMADS-like in the root, stem,
leaf, vegetative buds and floral buds of Carya
cathayensis



1,2为pGBKT7-TINY2酵母群洛PCR;3,4为pGBKT7-CcMADS-like酵母群落PCR。A:阳性对照pGBKT7-TINY2;B:pGBKT7-CcMADS-like;C:未转化的酵母AH109;D:阴性对照pGBKT7。

图 5 CcMADS-like 转录激活功能分析

Figure 5 PCR test and yeast one-hybrid assay of CcMADS-like

3 讨论

MADS-box 基因家族广泛参与植物成花的各种途径和不同时期,是植物成花的主要内因。其编码的 蛋白,即 MADS 转录因子,以二聚化的形式通过其保守结构域与特定的 DNA 序列相结合来调控基因的 表达。作为转录因子, MADS 蛋白的结构具备转录因子的普遍特性, 即含有 DNA 结合结构域和激活结 构域。典型的 MIKC 型 MADS-box 主要由 MADS 盒、K 盒、I 区、C 末端等 4 个部分组成。MADS 盒是 DNA 结合单元[19], K 盒是植物 MADS 转录因子的特征序列,也是发生二聚体化的结构基元[20], I 区帮助 二聚体的转录因子与 DNA 结合形成复合体; C 末端是富含疏水残基的非保守区域。本实验克隆得到的 CcMADS-like 的 M 区与 MEF2-like 蛋白高度一致(图 1),故确定为植物 Type II 型 MADS 家族成员,因为 植物 Type I MADS 蛋白的 M 区与 ARG80/SRF-like 高度相似,且植物 Type I MADS 蛋白的 K 区保守性 较差,序列变化多样[21-22]。实验所得 CcMA DS-like 基因具有典型的 Type Ⅱ型 MIKC 结构分区[2],多序列 比对表明其具有高度保守的 MADS 盒和保守性较高的 K 区,这与其转录因子结合 DNA 和行使转录作用 的功能相互佐证。同时也证明了 M 区和 K 区在 MADS-box 基因家族进化过程中保持着极高的稳定性, 是 MADS 转录因子功能的重要执行结构。进化树分析表明, CcMADS-like 与金鱼草 Antirrhinum majus DEFH7 和葡萄 Vitis vinifera MADS6 距离较近,而距离最近的美洲黑杨也疑似属于DEFH7 家族[23],因此 初步断定实验得到的 CcMADS-like 属于 DEFH7 基因亚家族成员。研究表明: DEFH7 基因家族根据进化 分析属于 TM8 家族[2,24]。然而,目前对 TM8 家族的功能所知甚少,拟南芥中尚未发现 TM8 家族成员, 也没有功能缺陷植株表型的描述。现在可以确定的是 TM8 家族属于植物MIKC 型 MADS-box 基因;葡萄 中表达水平检测表明,TM8 成员在成花过程中发挥重要功能^[25]。MADS-box 基因广泛参与植物的整个生命活动过程,尤其是植物成花过程。实时定量 PCR 在根、茎中未检测到明显 CcMADS-box 表达,但在叶、叶芽、花芽中检测到表达,尤其在花芽中表达含量比其他组织高约 7~10 倍,表现出明显的组织特异性,暗示着 CcMADS-like 与花器官发育有着密切联系,但具体功能机理则可能需要对该基因在花芽发育的不同阶段和不同花器官表达量来确定。转录激活活性是转录因子的重要功能特征。以酵母单杂交实验对山核桃 CcMADS-like 转录激活活性进行验证,结果表明:CcMADS-like 可以有效地激活酵母菌株中的下游报告基因,说明 CcMADS-like 与其他 MADS 蛋白一样,确实具有转录激活功能。当然,要揭示CcMADS-like 在山核桃成花过程中的功能机制,还有待于转基因等方面的进一步功能验证。

4 参考文献

- [1] SOMMER H, BELTRAN J P, HUIJSER P, et al. Deficiens, a homeotic gene involved in the control of flower morphogenesis in *Antirrhinum majus*: the protein shows homology to transcription factors [J]. *EMBO J*, 1990, **9**(3): 605 613.
- [2] BECKER A, THERβEN G. The major clades of MADS-box genes and their role in the development and evolution of flowering plants [J]. *Mol Phylogenet Evol*, 2003, **29**(3): 464 489.
- [3] 周佳平, 林新春, 徐英武. 拟南芥 SEPALLATA3 蛋白质原核表达与纯化[J]. 浙江农林大学学报, 2014, 31 (1): 14-18.
 - ZHOU Jiaping, LIN Xinchun, XU Yingwu. Arabidopsis thaliana SEPALLATA3 protein in a prokaryotic system [J]. J Zhejiang A & F Univ, 2014, 31(1): 14 18.
- [4] 朱龙飞,徐英武,林新春.绿竹花发育相关基因 *BoAP*3 的克隆与分析[J]. 浙江农林大学学报,2013,30(6):839 842.
 - ZHU Longfei, XU Yingwu, LIN Xinchun. Cloning and analysis of flowering-related gene, *BoAP*3, in *Bambusa oldhamii* [J]. *J Zhejiang A & F Univ*, 2013, **30**(6): 839 842.
- [5] EGEA-CORTINES M, SAEDLER H, OMMER H. Ternary complex formation between the MADS-box proteins SQUAMOSA, DEFICIENS and GLOBOSA is involved in the control of floral architecture in *Antirrhinum majus* [J]. *EMBO J*, 1999, **18**(19): 5370 5379.
- [6] HONMA T, GOTO K. Complexes of MADS-box proteins are sufficient to convert leaves into floral organs [J]. *Nature*, 2001, **409**(6819): 525 529.
- [7] KOORNNEEF M, ALONSO-BLANCO C, PEETERS A J M, et al. Genetic control of flowering time in Arabidopsis [J]. Annu Rev Plant Physiol Plant Mol Biol. 1998, 49(1): 345 370.
- [8] WEIGEL D, MEYEROWITZ E M. The ABCs of floral homeotic genes [J]. Cell, 1994, 78(2): 203 209.
- [9] MA Hong, PAMPHILIS C. The ABCs of floral evolution [J]. Cell, 2000, 101(1): 5 8.
- [10] COLOMBO L, FRANKEN J, KOETJE E, et al. The petunia MADS box gene FBP11 determines ovule identity [J]. Plant Cell, 1995, 7(11): 1859 1868.
- [11] PELAZ S, DITTA G S, BAUMANN E, et al. B and C floral organ identity functions require SEPALLATA MADS-box genes [J]. Nature, 2000, 405(6783): 200 203.
- [12] THEIBEN G, SAEDLER H. Plant biology; floral quartets [J]. Nature, 2001, 409 (6819): 469 471.
- [13] THEIβEN G. Development of floral organ identity: stories from the MADS house [J]. Curr Opin Plant Biol, 2001, 4 (1): 75 85.
- [14] TREISMAN R. Inside the MADS box [J]. Nature, 1995, 376(6540): 468 469.
- [15] WANG Zhengjia, HUANG Jianqin, HUANG Youjun, et al. Cloning and characterization of a homologue of the FLORICA ULA/LEA FY gene in hickory (Carya cathayensis Sarg.) [J]. Plant Mol Biol Rep. 2012, 30(3): 794 805.
- [16] HUANG Youjun, LIU Lili, HUANG Jianqin, et al. Use of transcriptome sequencing to understand the pistillate flowering in hickory (*Carya cathayensis* Sarg.) [J]. *BMC Genom*, 2013, **14**(1): 691. doi:10.1186/1471-2164-14-691.
- [17] 杨希宏,黄有军,黄坚钦,等.山核桃 FLC 同源基因鉴定与表达分析[J]. 浙江农林大学学报,2013,30(1):
 - YANG Xihong, HUANG Youjun, HUANG Jianqin, et al. Identification and expression of FLOWERING LOCUS C

- homologous genes in Carya cathayensis [J]. J Zhejiang A & F Univ, 2013, 30(1): 1 8.
- [18] WEI Gang, PAN Yi, LEI Juan, et al. Molecular cloning, phylogenetic analysis, expressional profiling and in vitro studies of TINY2 from Arabidopsis thaliana [J]. J Biochem Mol Biol, 2005, 38(4): 440 446.
- [19] SHORE P, SHARROCKS A D. The MADS-box family of transcription factors [J]. Eur J Biochem, 1995, 229(1): 1 13
- [20] KRIZEK B A, MEYEROWITZ E M. Mapping the protein regions responsible for the functional specificities of the *Arabidopsis* MADS domain organ-identity proteins [J]. *Proc Nat Acad Sci USA*, 1996, **93**(9): 4063 4070.
- [21] THEIβEN G, KIM J T, SAEDLER H. Classification and phylogeny of the MADS-box multigene family suggest defined roles of MADS-box gene subfamilies in the morphological evolution of eukaryotes [J]. *J Mol Evol*, 1996, **43**(5): 484 516.
- [22] KAUFMANN K, MELZER R, THEIβEN G. MIKC-type MADS-domain proteins: structural modularity, protein interactions and network evolution in land plants [J]. Gene, 2005, 347(2): 183 198.
- [23] 周祥明. 美洲黑杨雄性花芽 cDNA 文库构建及花发育相关基因的克隆与鉴定[D]. 北京: 北京林业大学, 2007. ZHOU Xiangming. Construction of cDNA Library and Identification of Genes Involved in Floral Development in Male Floral Buds of Populus deltoids [D]. Beijing: Beijing Forestry University, 2007.
- [24] HEIJMANS K, MOREL P, VANDENBUSSCHE M. MADS-box genes and floral development: the dark side [J]. *J Expl Bot*, 2012, **63**(15): 5397 5404.
- [25] DIAZ-RIQUELME J, LIJAVETZKY D, MARTINER-ZAPATER J M, et al. Genome-wide analysis of MIKC-type MADS. box genes in grapevine [J]. Plant Physiol, 2009, 149(1): 354 369.

第 5 届中国森林保护学术大会暨林业有害生物 绿色防控国际研讨会召开

2014年10月28日至30日,由中国林学会主办的第5届中国森林保护学术大会暨林业有害生物绿色防控国际研讨会在浙江农林大学召开。来自全国各地从事森林保护科研、教学、管理和生产的专家学者300余人参加会议。

本届大会围绕会议主题:森林健康——林业有害生物绿色防控,对中国森林健康所面临的挑战和绿色防控等进行了广泛的讨论与学术交流。会议设国际研讨会、4个分段大会和青年学术沙龙等进行交流研讨。学术报告聚焦林业有害生物流行与生态控制,林业有害生物监测、预警及检疫,生物农药与绿色防控,林业有害生物基础理论等研究,全面反映了近年来中国森林保护学科研究的最新成果。

会议期间,举行了中国林学会森林病理学会分会理事会议。南京林业大学副校长叶建仁当选为分会理事会主任委员,浙江农林大学副校长张立钦当选为副主任委员。此次大会还为青年学者搭建了学术交流平台。大会评选出优秀学术报告 14 篇,其中一等奖 2 篇,二等奖 4 篇,三等奖 8 篇。

下届中国森林保护学术大会将由中南林业科技大学承办。