• 药材与资源 •

川芎咖啡酸-3-0-甲基转移酶的同源建模和定点突变

俞继华,李洋洋,宋 婧,李娟娟,张 赶,朱建全,向 缅,王万军,廖 海*,周嘉裕* 西南交通大学生命科学与工程学院,四川 成都 610031

摘 要:目的 构建川芎咖啡酸-3-O-甲基转移酶(*Ligusticum chuanxiong* caffeic acid-3-O-methyltransferase, LCCOMT)的三维模型,并利用定点突变对模型进行验证。方法 利用同源建模构建 LCCOMT 的初始三维模型;对初始三维模型进行动力学优化;将优化后的模型对接咖啡酸,预测 LCCOMT 的活性位点;对预测的活性位点展开定点突变,检测突变型蛋白的生物活性。结果 LCCOMT 的三维模型能够与咖啡酸成功对接,His268 残基可能是 LCCOMT 的活性位点,推测其能够与咖啡酸 3-OH 形成氢键。H268N 与 H268Q 2 种突变酶分别丧失 94.85%和 95.28%的催促活性。结论 同源建模能够准确预测 LCCOMT 的三维模型。His268 为 LCCOMT 的关键氨基酸残基,其作用可能是作为共轭碱,参与咖啡酸 3-OH 的去质子化反应。

关键词:川芎;阿魏酸;咖啡酸-3-*O*-甲基转移酶;同源建模;定点突变 中图分类号:R282.12 文献标志码:A 文章编号:0253-2670(2016)20-3677-06 DOI:10.7501/j.issn.0253-2670.2016.20.020

Homology modeling and site-directed mutagenesis of caffeic acid-3-O-methyltransferase from *Ligusticum chuanxiong*

YU Ji-hua, LI Yang-yang, SONG Jing, LI Juan-juan, ZHANG Gan, ZHU Jian-quan, XIANG Mian, WANG Wan-jun, LIAO Hai, ZHOU Jia-yu

School of Life Science and Engineering, Southwest Jiaotong University, Chengdu 610031, China

Abstract: Objective To construct the three dimensional models of *L. chuanxiong* caffeic acid-3-*O*-methyltransferase (LCCOMT) and verify the model using site-directed mutagenesis technology. **Methods** The three-dimensional model was constructed by homology modeling using the crystal structure of COMT from *Medicago sativa* as a temple. Caffeic acid was docked into the optimized model of LCCOMT to predict the active site. The predicted site was mutated using site-directed mutagenesis technology. Then, the activity of mutant enzyme was detected. **Results** The molecular docking, which showed there were hydrogen bonds between His268 and 3-OH of caffeic acid, was successful. Two mutant enzymes, H268N and H268Q, lost 94.85% and 95.28% of their activity respectively. **Conclusion** The His268 is confirmed as one of the key residues of LCCOMT. It may play a role as a base in the deprotonation reaction of the 3-OH of caffeic acid.

Key words: Ligusticum chuanxiong Hort.; ferulic acid; caffeic acid-3-O-methyltransferase; homology modeling; site-directed mutagenesis

川芎 Ligusticum chuanxiong Hort.为四川省著 名的道地药材,其主要活性成分为阿魏酸^[1]。目前 已知阿魏酸的生源途径起源于苯丙氨酸,经肉桂酸、 对香豆酸、咖啡酸,最后由咖啡酸-3-O-甲基转移酶 (caffeic acid-3-O-methyltransferase, COMT)以咖啡 酸和以 S-腺苷甲硫氨酸为底物催化合成阿魏酸。 COMT 可能是阿魏酸生物合成途径中的一个关键 酶^[2-4]。本实验室在前期研究中已获得川芎根茎与 叶的转录组数据,从中发现并克隆了川芎 COMT (LCCOMT)基因(GenBank 登录号 AKZ17612.1)^[5]。 进一步将 LCCOMT 基因转化大肠杆菌,并获得 有生物活性的重组蛋白^[6]。本实验利用同源建模

*通信作者 廖 海 Tel: (028)87600965 E-mail: ddliaohai@home.swjtu.edu.cn

收稿日期: 2016-03-26

基金项目:国家自然科学基金资助项目(31371232,31500276);成都市科技技术研发项目(2015-HM01-00051-SF);国家级大学生创新创业 训练计划资助项目(201510613063)

作者简介: 俞继华(1991一), 男, 在读硕士, 研究方向为植物抗逆与次生代谢。Tel: (028)87600965 E-mail: yujihua@my.swjtu.edu.cn

周嘉裕 Tel: (028)87600965 E-mail: spinezhou@home.swjtu.edu.cn

方法构建 LCCOMT 的三维模型,并结合定点突变 技术鉴定其可能的关键氨基酸残基,这为 LCCOMT 的结构功能研究及应用奠定了理论基础。

1 材料

LCCOMT-pET28 重组大肠杆菌表达载体由本实验室构建并保存。大肠杆菌 BL21 由本实验室保存。 限制性内切酶、Prime star DNA 聚合酶、T4 DNA 连接酶、均购自 TaKaRa 公司。RNA 提取试剂盒 Omega Plant RNA Kit、质粒小提试剂盒 Omega Plasmid Mini Kit I、胶回收试剂盒 Gel Extraction Kit 为 OMEGA 公司产品。异丙基硫代半乳糖苷(IPTG)购自 MEKER 公司,卡那霉素、S-腺苷甲硫氨酸(SAM)、咖啡酸 对照品(批号 201317)均购自生工生物工程有限公司, 二硫苏糖醇(DTT)购自 BIOSHARP 公司,阿魏酸 对照品(批号 110773-201313)购自成都市药品检验 所,质量分数均大于 98%。

2 方法

2.1 序列比对和同源建模

使用 NCBI 的 Protein Blast 工具, 搜寻 Protein Database Bank (PDB)数据库与 LCCOMT 同源性和一致性较高的蛋白质为模板。利用 Discovery Studio (DS) 2.5 软件平台完成二级结构预测和模板序列的序列比对。通过 DS 的 MODELER 模块进行同源建模,获得 LCCOMT 的初始模型。利用 DS 的 Proteins Superimposing 模块将 LCCOMT 的始模型和模板的三维结构进行叠合比较,根据均方根偏差 (root mean square deviation, RMSD)分析建模与模板的相似度。

2.2 初始模型的结构优化

利用 DS 2.5 软件的能量最小化和分子动力学 模拟模块对初始模型进行结构优化。步骤:(1) Minimization:将模型溶解于生理盐水环境,首先采 用 1 000 步最陡下降法对体系进行优化;随后,采 用 5 000 步共轭梯度法对体系进行再次优化;(2) Heating:设置温度梯度为 50 K 到 300 K,进行 200 ps 的动态模拟;(3) Equilibration:在 *T*=300 K 条 件下进行 200 ps 的分子动力学模拟;(5)Production: 同样在热力学温度条件下进行 200 ps 的分子动力学 计算,每隔 500 fs 收集 1 个分子构象保存,选取能 量最低的构象为最终的模型结构。COMT 的立体化 学可靠性通过 PROCHECK 计算的 Psi/Phi Ramachandran 图进行评估^[7-8];蛋白质侧链氨基酸 残基的兼容性通过 Verify-3D 进行检测^[9]。

2.3 分子对接

咖啡酸(Compound ID: 689043; MF: C₉H₈O₄) 的三维结构来源于 NCBI 的 Pubchem 数据库。利用 DS 软件的 CDOKER 模块对接 LCCOMT 与咖啡酸 分子,最后对咖啡酸-LCCOMT 复合物进行动力学 优化。

2.4 LCCOMT 基因的定点突变

LCCOMT 基因的定点突变采用一步法^[7],以 pET28/LCCOMT 野生型重组载体为模板,根据 His268 所对应的核苷酸设计突变引物(表1)。

表 1 突变引物及其序列	
Table 1 Mutation primers and their sequences	
引物	序列 (5'-3')
Asn1	AAGTGGATATGTAACGATTGGAGCGAT
Asn2	ATCGCTCCAATCGTTACATATCCACTT
Gln1	AAGTGGATATGTCAGGATTGGAGCGAT
Gln2	ATCGCTCCAATCCTGACATATCCACTT

以含有 LCCOMT 基因的重组质粒 DNA 为模 板,用引物 1 和引物 2 进行 PCR 扩增,获得含有突 变碱基的 LCCOMT 基因。PCR 反应体系总量为 50 µL,在美国 Applied Biosystems 公司 Veriti[®] 96 孔快 速 PCR 仪上进行。PCR 反应条件: 95 ℃,4 min; 95 ℃,1 min; T_m , 1 min; 68 ℃,6 min; 18 个循 环; 72 ℃, 10 min; 4 ℃保存。其中 Asn 突变的 T_m 为 59 ℃, Gln 突变的 T_m 为 61 ℃。

DNA 片段的回收、酶切、克隆、转化方法参 见文献报道^[6]及试剂盒说明; 扩增获得 H268N 与 H268Q 2 种突变型基因,构建突变型原核表达载 体,导入 BL21 菌株中,转化完成后取 100 μL 菌 液涂布于含有卡那霉素(Kan)的 LB 平板上进行 筛选,分别获得突变型菌株。每个突变型菌株挑 取 3 个菌落提取质粒,分别进行酶切和 PCR 鉴定, 由成都擎科梓熙生物技术有限公司测序,验证突 变的正确性。

2.5 突变酶的表达、纯化及活性检测

突变酶的诱导表达、纯化参见文献方法^[6]。重 组大肠杆菌 BL21 在含 Kan 的 LB 培养基培养至 A_{600} 值大于 0.6 时,加入 IPTG 使终浓度为 1 mmol/L, 过夜诱导表达 (37 ℃, 200 r/min)。菌液在超声破 碎和冻融后经过 NI²⁺亲和柱后得到纯化蛋白质。

突变酶的活性检测方法参见文献方法^[6]。检测反应体系包括 100 mmol/L 磷酸钾缓冲液(pH 7.0), 500

µmol/L 咖啡酸, 1 mmol/L SAM, 1.5 mmol/L MgCl₂, 1 mmol/L DTT 与 1 000 µg 纯化蛋白,总体积为 10 mL,37 ℃下反应 2 h 后加 1 mL 浓盐酸终止反应。 用 5 mL 醋酸乙酯萃取 3 次得到反应萃取液并浓缩至 1 mL 左右。浓缩萃取液经过滤后 HPLC 检测,根据 咖啡酸和阿魏酸积分后的峰面积来计算酶活性。

3 结果和分析

3.1 序列比对和同源建模

BLAST 的结果显示, LCCOMT 的氨基酸序列

与来源于紫花苜蓿的 COMT (PDB ID: 1KYZ_E) 具有最高的同源性,其序列一致性(identity)为 72.7%,相似度(similarity)为 85.9%。因此,本实 验选择 1KYZ 作为 LCCOMT 同源建模的模板。二 级结构预测结果表明,LCCOMT 含有 17 个 α 螺旋 (48.9%), 9 个 β 折叠(11.3%)及 27 个无规卷曲 (39.8%)(图 1)。Proteins Superimposing 显示 LCCOMT 初始模型与 1KYZ 的 RMSD 值为 0.042 5 nm,表明两者具有十分相似的三维框架(图 2)。



图 1 LCCOMT 与 1KYZ 的序列比对 Fig. 1 Sequence alignment of LCCOMT and 1KYZ

3.2 同源模型的验证

LCCOMT 的初始模型经过动力学优化后使用 Psi/Phi Ramachandran 图分析模型主链和侧链的立 体化学构型的合理性(图 3)。结果表明 LCCOMT 优化模型的绝大多数 φ、ψ 二面角均在合理范围内, 其中核心区域占 89.5%,允许区域占 8.6%,仅有 0.6%在不允许区域内。Verify-3D 分析结果显示 LCCOMT优化模型中有98.2%的侧链氨基酸残基得 分在 0.2 以上(图 4),表明模型的侧链环境是合理 的。以上结果均表明 LCCOMT 优化模型能够用于 后续的对接研究。

3.3 对接研究与活性位点分析及催化机制推测

LCCOMT 主要含有 2 个结构域,即蛋白二聚化 结构域与依赖 SAM 的催化活性结构域^[10-11]。蛋白 二聚化结构域位于 LCCOMT 的 N 末端,包括了 33~84 位等多个氨基酸残基,该结构域在多个植 物的甲基转移酶中均有出现,其主要功能是促进 COMT 单体二聚化^[12]。SAM 依赖的催化活性结构 域主要由 Leu126、Met129、Asn130、Lue135、 Phe175、Met179、His182、Trp265、His268、Asp269、 Glu296、Ile318、Met319、His322 与 Asn323 等氨 基酸残基组成,其主要功能是将 SAM 上的甲基转 移到底物分子中。其中的部分氨基酸残基能够通过 疏水作用与氢键来稳定咖啡酸分子在催化中心 的立体位置,比如 His182 与咖啡酸的-OH 之间 的氢键。序列比对发现,LCCOMT 含有氧甲基转 移酶家族中高度保守的 His268 残基,该残基作为 质子受体,在底物甲基化的过程中可能发挥了关 • 3680 •



绿色为模板 1KYZ, 红色为 LCCOMT 的三维模型 Green part is the structure of 1KYZ, red part is the structure of LCCOMT

图 2 LCCOMT 初始模型与 1KYZ 的三维结构叠合





图 3 LCCOMT 优化模型的 Psi/Phi Ramachandran 图 Fig. 3 Psi/Phi Ramachandran plot of LCCOMT optimized model



图 4 LCCOMT 优化模型的 Verify-3D 图 Fig. 4 Verify-3D score of LCCOMT optimized model

键作用。分子对接结果发现,His268 位于 Glu296、 Glu328 与 Asp269 等 3 个酸性氨基酸残基组成的 "酸性口袋"中,并能够与咖啡酸的 3-OH 之间形 成氢键。推测咖啡酸的 3-OH 在酸性环境中容易发 生断裂,释放质子,导致咖啡酸的 3-O⁻离子(亲 核基团),后者即与 SAM 的甲基发生甲基转移反 应,形成阿魏酸(图 5)。



绿色小分子为咖啡酸;蓝色氨基酸残基为 His268;绿色氨基酸残 基分别 Asp269、Glu296 和 Glu328

Green molecule is caffeic acid; blue amino acid residues is His268; green amino acid residues are Asp269, Glu296, and Glu328 respectively

图 5 咖啡酸与 LCCOMT 的结合位点

Fig. 5 Binding sites of caffeic acid with LCCOMT

3.4 突变酶的活性检测

根据同源建模的结果,对该 His268 残基展开了 定点突变的研究。活性检测结果如图 6 所示,反应 2 h 后,野生型 LCCOMT 能够高效地转化咖啡酸形成阿 魏酸,其催化活力为 30.07 U/mg (图 6-B)。当 His268 分别突变为 Asn 与 Gln 后,催化活力仅为 1.55 U/mg 和 1.484 U/mg (图 6-C 与图 6-D)。相对于野生型 LCCOMT,活性分别下降了 94.85%和 95.28%,这表 明 His268 确为 LCCOMT 的关键氨基酸残基,其作为 质子受体参与了 LCCOMT 的催化过程。

4 讨论

药用植物的次生代谢产物是众多中药的天然来 源。发掘次生代谢产物合成基因并研究其功能,将 为阐明次生代谢产物生物合成的分子机制,进而开 展代谢调控奠定基础。阿魏酸具有较强的抗氧化与 去除氧自由基的作用^[13],其作为治疗和预防神经退 行性疾病、糖尿病和心血管疾病等药物的应用前景 受到了广泛的关注。COMT 为阿魏酸合成途径的末 端酶,对其编码基因展开代谢调控极有可能提高植 物中阿魏酸的量^[14]。

本实验首先通过同源建模获得了 LCCOMT 的三 维模型。LCCOMT 的三维模型中含有 2 个重要的结 构域,即蛋白二聚体结构域与催化结构域。分析苜蓿 COMT 的蛋白二聚化结构域发现,该结构域能够促进 COMT 单体的二聚化,提高 COMT 的稳定性^[12]。分 析不同植物来源氧甲基转移酶(OMT)的催化结 构域,发现该区域中结合 SAM 的氨基酸残基保



A 为咖啡酸和阿魏酸对照品, B 为野生型蛋白, C 为 H268N 突变蛋白, D 为 H268Q 突变蛋白; 括号内为咖啡酸与阿魏酸的峰面积占比 A: standard caffeic acid and ferulic acid; B: wild-type protein; C: H268N mutant protein; D: H268Q mutant protein; The peak area ratio of caffeic acid and ferulic acid was in parentheses

图 6 LCCOMT 的活性检测 Fig. 6 Enzyme activity assay of LCCOMT

守性较强,结合底物的氨基酸残基保守性较差,分 析这与不同氧甲基转移酶具有不同的底物特异性有 关^[14]。根据 LCCOMT 与咖啡酸分子对接的结果, 推测 His268 是 LCCOMT 的关键氨基酸残基,该残 基作为质子受体,能够诱导咖啡酸 3-OH 发生脱质 子,形成亲核性较强的 3-O⁻。定点突变实验进一步 证实了 His268 确实在 LCCOMT 的催化过程中发挥 了关键作用。Zubieta 等也发现查尔酮-*O*-甲基转移 酶和异黄酮-*O*-甲基转移酶的 His 突变为 Leu、 Asn、Gln 等氨基酸残基后,其活性则彻底丧失, 这表明 His 在氧甲基转移酶分子结构中发挥了重 要作用^[15]。本实验所获得的 LCCOMT 的三维模型 及定点突变结果将为认识 LCCOMT 的结构与功能 的相互关系,为固定化 LCCOMT 体外合成阿魏酸、 LCCOMT 的转基因奠定了理论基础。

参考文献

- Ran X, Ma L, Peng C, *et al. Ligusticum chuanxiong* Hotr: a review of chemistry and pharmacology [J]. *Pharm Biology*, 2011, 49(11): 1180-1189.
- [2] Komél N, Lucas A, Karine R, *et al.* Identification of cholesteryl ester of ferulic acid in human plasma by mass

spectrometry [J]. J Chromatogr A, 2013, 1301: 162-168.

- [3] Justin E L, Tomas V, Bettina H, et al. Methyl jasmonate induces an O-methyltransferase in barley [J]. Plant Cell Physiol, 1997, 389(7): 851-862.
- [4] Noriko Y, Masako F M, Hiroaki O, *et al.* Molecular cloning and characterization of *O*-methyltransferases from the flower buds of Iris hollandica [J]. *J Plant Physiol*, 2008, 165(4): 415-422.
- [5] Li J J, Zhang G, Yu J H, *et al.* Molecular cloning and characterization of caffeic acid 3-O-methyltransferase from the rhizome of *Ligusticum chuanxiong* [J]. *Biotechnol Lett*, 2015, 37(11): 2295-2302.
- [6] 廖 海,周嘉裕,张 赶,等.一种酶法合成阿魏酸的 方法:中国,CN 104818300 A [P]. 2015-08-05.
- [7] Liu Z, Zhu Q, Li J, *et al.* Isolation, structure modeling and function characterization of a trypsin inhibitor from *Cassia obtusifolia* [J]. *Biotechnol Lett*, 2015, 37(4): 863-869.
- [8] Laskowski R A, MacArthur M W, Moss D S, et al. PROCHECK-a program to check the stereochemical quality of protein structures [J]. J App Cryst, 1993, 26(2): 283-291.
- [9] Bowie J U, Lüthy R, Eisenberg D, et al. A method to identify protein sequences that fold into a known

three-dimensional structure [J]. *Science*, 1991, 253(5016): 164-170.

- [10] Zubieta C, He X Z, Dixon R A, *et al.* Structures of two natural product methyltransferases reveal the basis for substrate specificity in plant *O*-methyltransferases [J]. *Nat Struct Biol*, 2001, 8(3): 271-279.
- [11] Keller N P, Dischinger H C J, Bhatnagar D, et al. Purification of a 40-kilodalton methyltransferase active in the aflatoxin biosynthetic pathway [J]. Appl Environ Microbiol, 1993, 59(2): 479-484.
- [12] Zubieta C, Kota P, Ferrer J L, et al. Structural basis for the modulation of lignin monomer methylation by caffeic acid/5-hydroxyferulic acid 3/5-O-methyltransferase [J]. Plant

Cell, 2002, 14(6): 1265-1277.

- [13] Kanski J, Aksenova M, Stoyanova A, et al. Ferulic acid antioxidant protection against hydroxyl and peroxyl radical oxidation in synaptosomal and neuronal cell culture systems in vitro: structure-activity studies [J]. J Nutr Biochem, 2002, 13(5): 273-281.
- [14] 李潞滨, 刘 蕾, 何聪芬, 等. 木质素生物合成关键酶基因的研究进展 [J]. 分子植物育种, 2008, 5(11): 45-51.
- [15] Kaganr M, Clarke S. Widespread occurrence of three sequence motifs in diverse S-adenosylmethionine-dependent methyltransferases suggests a common structure for these enzymes [J]. Arch Biochem Biophys, 1994, 310(2): 417-427.