

doi: 10.3969/j.issn.0490-6756.2019.06.029

PPAR α 在雅安藏茶水提物降脂活性中的功能研究

褚剑轲, 曾 茂, 陈晓芳, 李 瑞, 杜 倩, 王 丹, 郝军莉

(成都医学院生物科学与技术学院, 成都 610500)

摘要: 为探讨雅安藏茶水提物调控 PPAR α 水平及降脂的分子机制, 构建 pET32a-PTD-PPAR α 原核重组载体, 表达具有进入细胞能力的 PTD-PPAR α 融合蛋白, 利用肝细胞 L02 构建高脂细胞模型。SDS-PAGE 和 Western blotting 结果显示 PTD-PPAR α 融合蛋白纯度及特异性较高, 能自由进入 L02 细胞并降低 L02 高脂细胞中脂类沉积。L02 高脂细胞模型经藏茶水提物处理 24 h, 油红 O 染色表明细胞脂类沉积显著降低, Western blotting 表明 PPAR α 蛋白水平显著增加, 并具有浓度梯度依赖性。结果表明: 藏茶水提物可能通过促进 PPAR α 蛋白水平抑制脂类在细胞中沉积, 调控脂类代谢。

关键词: 藏茶水提物; 降脂活性; PTD-PPAR α ; 融合蛋白

中图分类号: Q493.5 **文献标识码:** A **文章编号:** 0490-6756(2019)06-1177-05

Study on the function of PPAR α in the lipid-lowering activity of Ya'an Tibetan tea aqueous extract

CHU Jian-Ke, ZENG Mao, CHEN Xiao-Fang, LI Rui, DU Qian, WANG Dan, HAO Jun-Li

(Department of Biological Sciences and Technology, Chengdu Medical College, Chengdu 610500, China)

Abstract: To explore the molecular mechanism of the regulation of PPAR α level and lipid-lowering in Tibetan tea aqueous extract, the prokaryotic recombinant vector pET32a-PTD-PPAR was constructed to express PTD-PPAR α fusion protein with cell-entering ability, and constructed of a high-lipid cell model using hepatocyte Lo2 cell line. SDS-PAGE and Western blotting results indicated that PTD-PPAR α fusion protein had a high purity and specificity, and it could enter Lo2 cells and reduce lipid deposition in Lo2 high-fat cells. The Lo2 high-fat cell model was treated with Tibetan tea aqueous extract for 24 h, lipid deposition analyzed by Oil red O staining showed that cell lipid deposition was significantly decreased; western blotting also showed PPAR α protein levels increased significantly with a concentration-dependent manner. In conclusion, the results showed that the aqueous extract of Tibetan tea may inhibit the deposition of lipids in cells by regulating the level of PPAR α protein and regulate lipid metabolism.

Keywords: Tibetan tea aqueous extract; Lipid-lowering activity; PTD-PPAR α ; Fusion protein

1 引言

雅安藏茶属黑茶系, 具有降血压、降胆固醇、抗

氧化、降糖和抗炎等功效^[1-2], 是藏族日常饮用酥油茶的重要成分^[3-4]。茶叶中有 35%~45% 的物质是溶于沸水的, 称为水浸出物, 对脂代谢调控具有重

收稿日期: 2019-02-05

基金项目: 四川省教育厅项目(17ZA0102、16ZA0287); 四川省卫生厅项目(16PJ103; 18PJ586); 国家大创项目(201513705009); 成都医学院科研创新团队项目(CYTD16-04)

作者简介: 褚剑轲(1997—), 男, 山东省乐陵市人, 专业方向为生物制药. E-mail: 947545652@qq.com

通讯作者: 郝军莉. E-mail: haojunli00@163.com

要作用^[5]。但目前,雅安藏茶水提物的降脂机制尚不明确,探究雅安藏茶水提物的降脂分子机制,有利于高脂血症患者调整饮食,改善生活方式。PPAR (peroxisome proliferator-activated receptor, PPAR) 是核受体超家族成员,包括 PPAR α 、PPAR β/δ 和 PPAR γ 。PPAR 通过与类视黄醇 X 受体形成异二聚体,与靶基因中的 PPAR 反应元件相互作用调节脂代谢相关基因表达^[6], PPAR α 主要通过激活线粒体和过氧化物酶体中脂肪酸 β 氧化调节脂质转运和代谢过程^[7]。本实验旨在分析雅安藏茶水提物降脂的分子机制,通过引入标签 PTD (protein transduction domain of trans-activator of transcription, PTD)^[8], 表达具有进入细胞能力的 PTD-PPAR α 重组融合蛋白,为进一步体内、外研究 PPAR α 在藏茶水提物降脂功能的关键作用奠定基础。

2 材料与方法

2.1 材料

2.1.1 菌株、细胞株和质粒 *E. coli* ER2566、

DH5 α ,肝细胞 L02 及原核表达载体 pET-32a 均由实验室保存。

2.1.2 试 剂 限制性内切酶 *Bam*H I、*Xho* I 和 T4 DNA 连接酶均购自 Fermentas 公司;高保真 Taq DNA 聚合酶、2000 bp DNA marker、质粒抽提试剂盒和 DNA 胶回收试剂盒购自成都擎科梓熙生物技术有限公司;PVDF 膜购自 Millipore;兔抗鼠 PPAR α 抗体(AF5301)、HRP 标记的羊抗兔二抗(bs-0295G-HRP)、ECL 化学发光底物均购自北京博奥森生物技术有限公司;BCA 蛋白浓度测定试剂盒购自康为世纪科技有限公司;DMEM 培养基、胎牛血清购自 GIBCO 公司;Trizol、反转录试剂盒购自 Takara 公司;油红 O 染液(细胞专用)购自索莱宝生物科技有限公司,油酸(01383)购自 Sigma 公司。

2.1.3 PCR 引物 根据小鼠 PPAR α 基因序列设计 PCR 上、下游引物,PPAR α -F-2 下划线序列引入 PTD 标签,编码含 11 个氨基酸的多肽序列 YGRKKRRQRRR^[8],引物均合成于生工生物工程(上海)股份有限公司,引物序列如表 1 所示。

表 1 用于 PCR 扩增的引物序列

Tab. 1 Sequence of oligonucleotide primers used for PCR amplification

引物名称	引物序列(5'-3')	备注
PPAR α -F-1	CGGGATCCATGGTGGACACAGAGAGCC	
PPAR α -F-2	CGGGATCC TATGCCGTGCGCGCGCG <u>TCAGGC</u> CGTGCATGGTGGACACAGA	标黑为 <i>Bam</i> H I 酶切位点,下划线标注为 PTD 标签序列
PPAR α -R	CCGCTCGAGTCAGTACATGTCTCTGTAG ATCTCT	标黑为 <i>Xho</i> I 酶切位点

2.2 方法

2.2.1 藏茶水提物制备 称取雅安藏茶 5 g 打成粉,加入煮沸的蒸馏水 50 mL,水温为 90~100 °C,静置 30 s,过滤茶渣收集茶水;向茶渣中再次加入煮沸蒸馏水 50 mL,静置 30 s,重复 3 次,将 3 次收集的茶水混合,藏茶水提物浓度为 33.3 mg/mL,使用前用新鲜培养基稀释成工作浓度^[9]。

2.2.2 两次 PCR 法获得 PTD-PPAR α 基因 利用 Trizol 法从小鼠肝脏中提取总 RNA,反转录试剂盒反转录成 cDNA,以 cDNA 为模板,利用 Taq DNA 聚合酶和第一对引物 PPAR α -F-1、PPAR α -R 进行常规 PCR 扩增,将扩增产物经 1% 琼脂糖凝胶电泳分析,胶回收试剂盒回收。以胶回收产物为模板,利用 Taq DNA 聚合酶和第二对引物 PPAR α -F-2、PPAR α -R 进行第二次 PCR 扩增反

应,PCR 扩增产物经 1% 琼脂糖凝胶电泳分析,胶回收试剂盒回收。

2.2.3 pET32a-PTD-PPAR α 原核表达载体的构建及鉴定 将第二次 PCR 扩增产物和原核表达载体 PET32a 分别用 *Bam*H I 和 *Xho* I 进行双酶切,回收、连结,获得 pET32a-PTD-PPAR α 重组表达载体,并对其进行双酶切和测序鉴定。

2.2.4 PTD-PPAR α 融合蛋白的诱导表达 将重组质粒 pET32a-PTD-PPAR α 转化 *E. coli* ER2566,37 °C,220 r/min 培养至 OD₆₀₀ = 0.6,加入诱导剂 0.5 mmol/L IPTG 诱导 6 h,离心收集菌体,重悬于 PBS 后超声破碎(功率 200 W,工作 5 s,停止 5 s,共超声 10 min),4 °C 8000 r/min 离心 10 min 收集上清液,取样品进行 SDS-PAGE 电泳分析。

2.2.5 目的蛋白的纯化与鉴定 采用 Anti-His-

tag 亲和层析柱对 PTD-PPAR α 融合蛋白进行纯化, 详见纯化试剂盒说明书, 通过 BCA 蛋白浓度检测试剂盒测定蛋白浓度, SDS-PAGE 和 Western blotting 对纯化目的蛋白进行鉴定。

2.2.6 Western blotting 检测 将 6 孔板中的 L02 细胞去除培养基, PBS 洗 3 遍, 加入 100 μ L 细胞裂解液 RIPA, 冰上裂解 30 min, 12 000 r/min 离心 10 min, 取上清, 加入 SDS 电泳上样缓冲液混匀, 煮沸上样, 电泳 3 h 后通过电转移系统将凝胶中分离的蛋白转印(恒压 100 V, 50 min)到 PVDF 膜上。PVDF 膜在含 5% 脱脂奶粉的 TBST 封闭 1 h, PPAR α 一抗经含 5% 脱脂奶粉的 TBST 按照 1 : 1 000 稀释, 4 °C 孵育过夜, 经 TBST 漂洗 3 次, 每次 5 min; 用 1 : 2 000 稀释的 HRP 标记的兔抗小鼠二抗室温孵育 2 h, 最后按 ECL 发光试剂盒的操作说明, 曝光显影^[10]。

2.2.7 细胞中脂类含量检测 将油酸(oleic acid,

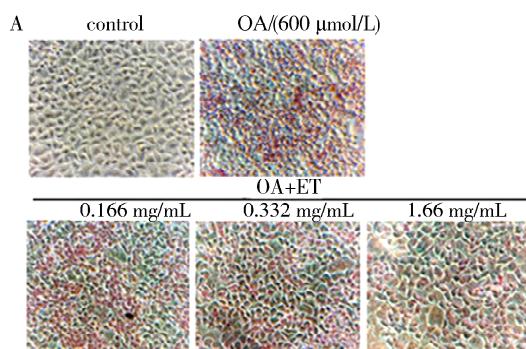


图 1 藏茶水提物的降脂效果分析

A: 200×显微镜观察 L02 细胞油红 O 染色结果; B: A 中细胞经异丙醇处理后, OD490 nm 检测细胞总脂类水平。OA: 油酸; ET: 藏茶水提物。
* 表示 OA 组 VS 空白对照组, ** $P < 0.01$; # 表示油酸和藏茶水提物处理组 VS 油酸组, # $P < 0.05$, ## $P < 0.01$ 。

Fig. 1 Analysis of lipid-lowering effect of Tibetan tea aqueous extract

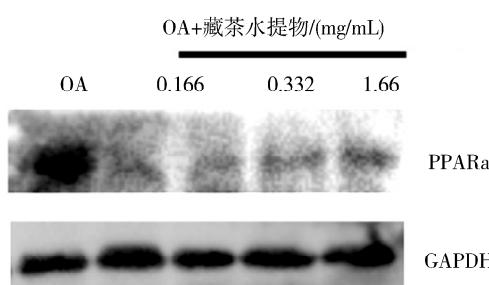


图 2 Western blotting 检测 PPAR α 蛋白水平
Fig. 2 Detection of PPAR α protein levels by western blotting

3.2 藏茶水提物促进 PPAR α 蛋白表达

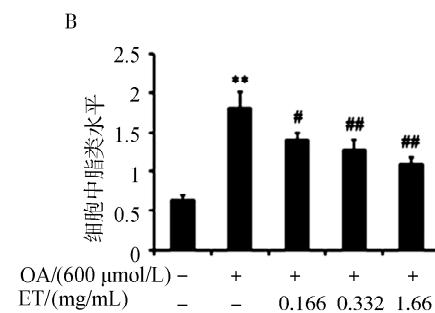
将生长状态良好的 L02 细胞铺入 6 孔板中, 12~18 h 细胞汇合度约 60%。加入油酸 600 μ mol/L 预处理 3 h, 再加入不同浓度的藏茶水提物(0.166、

0.332 和 1.66 mg/mL)预处理 L02 细胞 3 h, 加入不同浓度藏茶水提物继续处理 21 h, 经油红 O 染色, 200 倍显微镜下观察细胞染色结果; 将油红 O 染色的细胞经异丙醇处理, OD 490 nm 下检测细胞脂类吸收^[11]。

3 结果与分析

3.1 藏茶水提物抑制细胞脂类沉积

将生长状态良好的 L02 细胞铺入 6 孔板中, 12~18 h 细胞汇合度约 60%, 加入油酸 600 μ mol/L 预处理 3 h, 再加入不同浓度的藏茶水提物(0.166、0.332 和 1.66 mg/mL)处理 21 h, 经油红 O 染色, 200 倍显微镜下观察(图 1A), 油酸处理显著增加了细胞中脂类水平(脂类被油红 O 染为红色), 藏茶水提物不同浓度处理 L02 细胞, 细胞中脂类水平显著降低, 并具有浓度依赖性。通过异丙醇处理油红 O 染色细胞, 在 OD 490 nm 处检测细胞中总脂类水平(图 1B), 结果与油红 O 染色一致。



0.332 和 1.66 mg/mL)处理 21 h, 收集细胞, Western blotting 检测细胞中 PPAR α 蛋白水平(图 2), 结果显示油酸处理, 显著降低 L02 细胞中 PPAR α 蛋白水平, 油酸联合藏茶水提物处理组较油酸单独处理组促进了 PPAR α 蛋白水平, 并具有浓度依赖性。

3.3 PTD-PPAR α 融合蛋白载体构建及表达

以小鼠 cDNA 为模板, 经第一次 PCR 扩增, 1% 琼脂糖凝胶电泳检测, 产物大小约为 1400 bp, 与预期 PPAR α 基因相符(图 3A)。利用胶回收产物为模板, 进行第二次 PCR 扩增, 1% 琼脂糖凝胶电泳检测, 回收目的条带, 回收产物和 pET-32a 分别用 BamH I、Xho I 双酶切, 构建 pET32a-PTD-PPAR α 原核表达载体, 并进行双酶切 BamH I、

Xho I 验证, 1% 琼脂糖凝胶电泳检测出现 2 条大小约为 6 000 bp 和 1 400 bp DNA 条带, 分别为 PET32a 载体和 PTD-PPAR α 基因片段, 同预期分子量相符合(图 3B). 将 pET32a-PTD-PPAR α 重组载体转入大肠杆菌表达菌株 ER2566 中, 加入 0.5 mM IPTG 诱导 6 h(37°C , 220 r/min), 收集菌体进行超声破碎, SDS-PAGE 检测融合蛋白 PTD-PPAR α 位于超声上清和沉淀中, 分子量约为 58 kD, 同预期分子量相符合, 如图 3C 所示.

3.4 PTD-PPAR α 融合蛋白的纯化和鉴定

超声破碎上清液经镍柱亲和层析后, 4 °C PBS 透析 3 次, 每次 1 h, 除去洗脱液中咪唑. 经超滤浓缩, 取样进行 SDS-PAGE 电泳和 Western blotting 鉴定, 纯化的目的蛋白在胶片上出现 1 条分子量为 58 kD 的蛋白条带, 条带位置同预期分子量大小基

本相同(图 3C). 为进一步分析 PTD-PPAR α 融合蛋白是否可以进入细胞, 将纯化的 PTD-PPAR α 融合蛋白按照 2 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 和 5 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 处理 L02 细胞, 24 h 后裂解细胞, 通过 Western blotting 检测 PPAR α 蛋白水平, 随着 PTD-PPAR α 融合蛋白处理细胞浓度增加, 进入细胞中的 PPAR α 蛋白水平显著增加(图 3D).

3.5 PTD-PPAR α 融合蛋白的降脂活性测定

L02 细胞经 600 $\mu\text{mol}/\text{L}$ OA 处理 3 h, PTD-PPAR α 融合蛋白按照 2 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 和 5 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 浓度梯度处理 21 h, 经油红 O 染色, 200 倍显微镜观察细胞脂类水平(图 4A), 并定量分析细胞中脂类含量(图 4B), PTD-PPAR α 融合蛋白处理显著改善了细胞中脂类沉积, 并具有剂量依赖性.

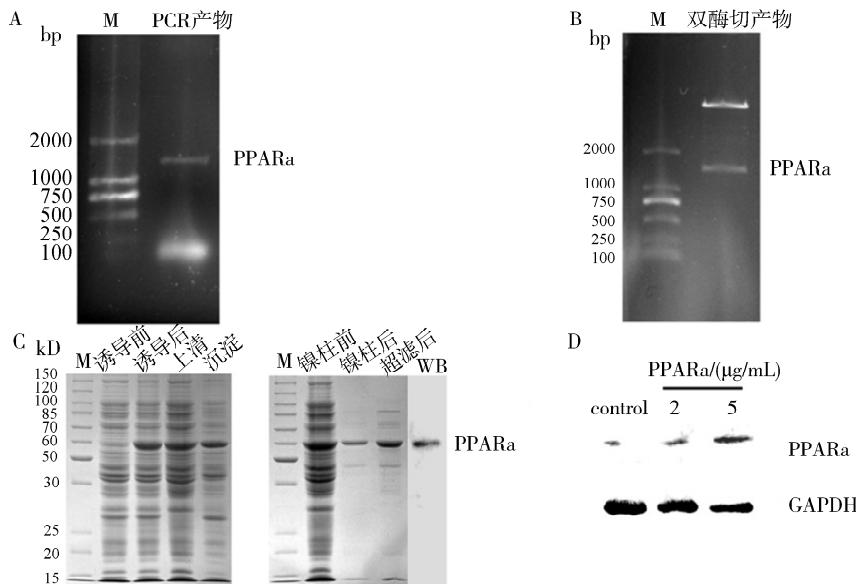


图 3 PTD-PPAR α 融合蛋白的纯化、表达及鉴定

A: 1% 琼脂糖凝胶电泳分析第二次 PCR 产物, M: Marker 2 000 bp; B: 1% 琼脂糖凝胶电泳分析重组载体双酶切产物, M: Marker 2 000 bp; C: SDS-PAGE 分析融合蛋白 PTD-PPAR α 表达及纯化蛋白的 Western blotting 鉴定; D: 不同浓度的 PTD-PPAR α 融合蛋白进入细胞的 Western blotting 检测.

Fig. 3 Purification, expression and identification of PTD-PPAR α fusion protein

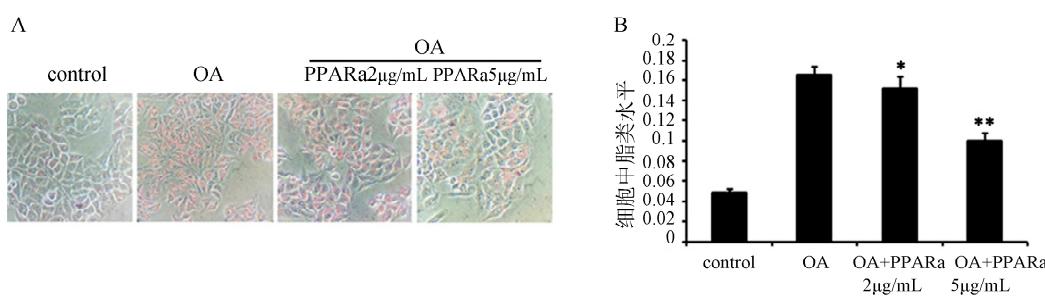


图 4 PTD-PPAR α 融合蛋白的降脂活性

A: 200 倍显微镜观察油红 O 染色结果. B: A 中细胞经异丙醇处理后, OD 490 nm 检测细胞总脂类水平, * $P < 0.05$, ** $P < 0.01$.

Fig. 4 Lipid-lowering activity analysis of PTD-PPAR α fusion protein

4 结语

本研究发现雅安藏茶水提物能有效降低细胞脂类沉积,显著促进核受体 PPAR α 蛋白水平,经两次 PCR 技术构建了 pET32a-PTD-PPAR α 重组载体,采用大肠杆菌表达系统,经镍柱亲和层析、透析和超滤获得较高浓度和纯度的 PTD-PPAR α 融合蛋白,经过截留相对分子质量为 10 kDa 膜进行超滤浓缩,目的蛋白纯度高达 95%,并通过 Western blotting 鉴定目的蛋白的特异性。融合蛋白 PTD-PPAR α 在 N 端带有 11 个氨基酸的多肽,能自由进入细胞,经 Western blotting 检测,该融合蛋白具有进入细胞的能力,有效降低细胞中脂类水平,改善脂类沉积,并具有显著的剂量依赖性。

本实验通过油酸处理建立了细胞高脂模型,证明了藏茶水提物可能通过调控核受体 PPAR α 水平,促进细胞中脂类分解,抑制脂类沉积和细胞总脂类水平,为进一步探究 PPAR α 在雅安藏茶水提物降脂活性研究中的分子机制奠定基础。

参考文献:

- [1] Heber D, Zhang Y, Yang J P, et al. Green tea, black tea, and oolong tea polyphenols reduce visceral fat and inflammation in mice fed high-fat, high-sucrose obesogenic diets [J]. *J Nutr*, 2014, 144: 1385.
- [2] Pan H B, Gao Y, Tu Y Y, et al. Mechanisms of body weight reduction by black tea polyphenols [J]. *Molecules*, 2016, 21: 1659.
- [3] Liang Z, Zhang Z, Zhou Y, et al. Chinese dark teas, postfermentation, chemistry and biological activities [J]. *Food Res Int*, 2013, 53: 600.
- [4] Singh B N, Prateeksha, Rawat A K S, et al. Black tea: phytochemicals, cancer chemoprevention, and clinical studies [J]. *Crit Rev Food Sci Nutr*, 2017, 57: 1394.
- [5] 甘甜, 邓岳, 聂远洋, 等. 雅安藏茶贮藏过程中滋味和风味成分的变化 [J]. 中国测试, 2017, 43: 50.
- [6] Blitek A, Szymanska M. Peroxisome proliferator-activated receptor (PPAR) isoforms are differentially expressed in peri-implantation porcine conceptuses [J]. *Theriogenology*, 2017, 101: 53.
- [7] Brocker C N, Patel D P, Velenosi T J, et al. Extrahepatic PPAR α modulates fatty acid oxidation and attenuates fasting-induced hepatosteatosis in mice [J]. *J Lipid Res*, 2018, 59: 2140.
- [8] Chu X, Wu B, Fan H, et al. PTD-fused p53 as a potential antiviral agent directly suppresses HBV transcription and expression [J]. *Antiviral Res*, 2016, 127: 41.
- [9] 唐皓迪, 颜同文, 罗晓琳, 等. 雅安藏茶水提物的降脂活性研究 [J]. 中国测试, 2018, 2: 62.
- [10] Hao J L, Yang M, Tao L, et al. The negative feedback loop of miR-122 and c-myc in hepatocellular carcinoma [J]. *Int J Clin Exp Pathol*, 2016, 9: 5191.
- [11] Yeh Y T, Cho Y Y, Hsieh S C, et al. Chinese olive extract ameliorates hepatic lipid accumulation in vitro and in vivo by regulating lipid metabolism [J]. *Sci Rep*, 2018, 8: 1057.

引用本文格式:

- 中 文: 褚剑轲, 曾茂, 陈晓芳, 等. PPAR α 在雅安藏茶水提物降脂活性中的功能研究 [J]. 四川大学学报: 自然科学版, 2019, 56: 1177.
- 英 文: Chu J K, Zeng M, Chen X F, et al. Study on the function of PPAR α in the lipid-lowering activity of Ya'an Tibetan tea aqueous extract [J]. *J Sichuan Univ: Nat Sci Ed*, 2019, 56: 1177.