

李欣,潘永芳,王娜,等.菝葜醇提物对小鼠脂肪代谢酶的影响[J].江西农业大学学报,2020,42(2):385-390.



# 菝葜醇提物对小鼠脂肪代谢酶的影响

李 欣,潘永芳,王 娜,杨丽聪\*,郑国栋\*

(江西农业大学 食品科学与工程学院,江西省天然产物与功能食品重点实验室,江西 南昌 330045)

**摘要:**【目的】研究菝葜醇提物(SCE)的成分及对小鼠体内脂肪代谢酶的影响。【方法】采用HPLC等方法分析SCE的成分组成。将50只雌性ICR小鼠随机分成5组,分别为对照组、高脂组、高脂添加0.25%、0.50%、1.00%SCE。投喂8周后,解剖,摘取小鼠的肝脏及腹腔内脂肪(IPAT)并称量。测定小鼠肝脏中肉毒碱转移酶(CAT)、酰基辅酶A氧化酶(ACO)、脂肪酸合成酶及磷酸腺苷激活蛋白激酶(AMPK)活性及mRNA表达量。【结果】SCE中的总多酚、总黄酮、总三萜的含量分别为:(42.54±0.45)%、(29.69±0.37)%、(14.03±0.21)% ,其中落新妇苷、黄杞苷、绿原酸、白藜芦醇的含量分别是(23.65±0.36)mg/g、(7.97±0.03)mg/g、(13.65±0.19)mg/g、(7.46±0.15)mg/g。与高脂组相比,SCE喂养小鼠的体质量及体质量增加显著降低,0.50%及1.00%SCE明显减少IPAT质量。0.50%以上SCE的CAT、ACO、AMPK活性与高脂组相比显著提高。SCE明显上调CAT、ACO、AMPK的mRNA表达量。【结论】SCE中富含酚酸类化合物,可通过激活AMPK,促进脂肪酸氧化,减少脂肪沉积和体质量增加。

关键词:菝葜醇提物;成分分析;腹腔内脂肪;脂肪代谢酶

中图分类号:R151 文献标志码:A 文章编号:1000-2286(2020)02-0385-06

## Effects of *Smilax china* L. Ethanol Extract on Activities of Lipids Metabolism Related Enzymes in Mice

LI Xin, PAN Yong-fang, WANG Na, YANG Li-cong\*, ZHENG Guo-dong\*

(Jiangxi Key Laboratory of Natural Product and Functional Food, College of Food Science and Engineering, Jiangxi Agricultural University, Nanchang 330045, China)

**Abstract:** [Objective] This study aimed to investigate the constituent of *Smilax china* L. ethanol extract (SCE) and effects of SCE on lipid metabolism related enzymes in high-fat diet (HFD)-fed mice. [Method] The components of SCE were analyzed by colorimetric method and high performance liquid chromatography (HPLC). Then, fifty female ICR mice were randomly divided into 5 groups and fed with diets of control, HFD, HFD+0.25%, 0.50%, 1.00% SCE for 8 weeks. Liver and intraperitoneal adipose tissues (IPAT) were weighted at the end of this period. The activities of carnitine acyltransferase (CAT), acyl-CoA oxidase (ACO), fatty acid synthase and AMP-activated protein kinase (AMPK) and mRNA expression level were measured. [Results] The contents of total polyphenol, total flavonoids, total triterpenoid in SCE were (42.54±0.45)%, (29.69±0.37)%,

收稿日期:2019-09-05 修回日期:2019-10-22

基金项目:国家自然科学基金项目(81760157)和江西省研究生创新专项资金项目(2019-s175)

Project supported by the National Natural Science Foundation of China (81760157) and Innovation Fund Designated for Graduate of Jiangxi Province (2019-s175)

作者简介:李欣,orcid.org/0000-0002-7377-9719,1647732849@qq.com;\*通信作者:杨丽聪,副教授,博士,主要从事功能食品研究,orcid.org/0000-0002-6570-8056,wanttobea@163.com;郑国栋,教授,博士,主要从事天然产物提取与功能食品研究,orcid.org/0000-0002-9601-0056,zrs150716@aliyun.com。

and  $(14.03 \pm 0.21)\%$ , respectively. The contents of astilbin, engeletin, chlorogenic acid and resveratrol were  $(23.65 \pm 0.36)$  mg/g,  $(7.97 \pm 0.03)$  mg/g,  $(13.65 \pm 0.19)$  mg/g and  $(7.46 \pm 0.15)$  mg/g, respectively. Compared to HFD, body weight gain and IPAT were significantly reduced by the diets containing 0.50% and 1.00% SCE. Over 0.50% SCE markedly increased activities of CAT, ACO and AMPK. The mRNA expression levels of CAT, ACO and AMPK were markedly up-regulated by over 0.50% SCLE. [Conclusion] These results showed the SCE is rich in polyphenols. It might induce activation of AMPK, increase activities of CAT and ACO, promote fatty acid  $\beta$ -oxidation, and cause the suppressive effect on fat accumulation and body weight gain in mice.

**Keywords:** *Smilax china L.* ethanol extract; component analysis; intraperitoneal adipose tissues; lipid metabolism related enzymes

**【研究意义】**肥胖是指一定程度的明显超重与脂肪层过厚,是体内中性脂肪过多积聚的表现。肥胖是一种典型慢性代谢疾病,它不仅影响人的体形,也与一些疾病有密切相关,如冠心病、高血压、2型糖尿病、高血脂等<sup>[1-3]</sup>。随着国民生活水平不断提高,饮食习惯的日趋欧美化,我国肥胖症发病率呈逐年上升。因此,肥胖已经成为了一个国民关注的健康问题,预防与治疗也受到越来越多人的重视。目前,肥胖的治疗最常用的方法是服用化学合成的减肥药,长期服用不仅效果不理想,而且会对人体产生一定的副作用。因此,研究人员开始研究具备减肥功能且毒副作用低的天然产物,可通过日常饮食达到预防和治疗肥胖的效果。**【前人研究进展】**菝葜(*Smilax china L.*),百合科菝葜属植物,生长于海拔2 000 m以下的丘陵、河谷或山坡上,在我国的长江以南广泛分布<sup>[4]</sup>。菝葜入药的历史悠久,古代医药书籍,如《名医别录》、《本草纲目》、《本草逢原》和《神农本草经疏》等书籍也都有记载。菝葜的全株均可入药,有疗疮痈肿,解毒散瘀祛风利湿等功效<sup>[4]</sup>。从现代药理方面的研究证明菝葜有抗肿瘤、降血糖、抗炎、抑菌等效果<sup>[5-7]</sup>。然而菝葜在减肥方面的研究还很少被报道。**【本研究切入点】**笔者用菝葜粉末喂养小鼠16周,发现菝葜粉末能显著的减少小鼠的体质量增加和腹腔内脂肪组织(IPAT)质量,表明菝葜具有一定的减肥降脂性能<sup>[8]</sup>。但是菝葜什么组分有调节脂肪代谢还不清楚,其作用机制又如何?因此本研究通过乙醇提取菝葜,分析菝葜醇提物(SCE)中的活性物质,并将0.25%, 0.50% 和 1.00% 的SCE添加到饲料中投喂小鼠,测定小鼠体质量增加变化、IPAT质量、肝脏中脂类代谢相关酶的指标。**【拟解决的关键问题】**SCE降脂减肥作用有哪些组分构成,能否通过AMPK,促进脂类代谢,达到减肥作用。

## 1 材料与方法

### 1.1 动物及饲料

50只体质量约20 g雌性ICR小鼠(湖南斯莱克景达实验动物有限公司),许可证号:SCXK(湘)2011-0003。菝葜购于南昌药店(产地:安徽亳州市)。

饲料配制:SCE与高脂粉末饲料进行混合,配制成0.25%, 0.50% 和 1.00% SCE混合饲料。

主要试剂:没食子酸、芦丁、薯蓣皂苷、绿原酸、白藜芦醇、落新妇苷、黄芩苷等标准品购自上海同田生物技术有限公司;小鼠酰基辅酶A 氧化酶(ACO)、肉碱脂酰转移酶(CAT)、脂肪酸合成酶(FAS)、AMP激活蛋白激酶(AMPK)的ELISA试剂盒(北京索莱宝科技有限公司);ALLN、AEBSF、二硫苏糖醇、亮抑酶肽购自Sigma公司;其他试剂均为分析纯。

### 1.2 方法

1.2.1 菝葜醇提物的制备 菝葜磨粉,过60目筛,用60%的乙醇以1:20(Kg/L)的料液比浸泡1.5 h后,用超声提取机超声提取30 min,离心收集上清液,剩余沉淀再超声提取,合并两次收集的上清液,用真空旋转蒸发仪,温度在55 °C下浓缩后,放入超低温冰箱冷冻,在冷冻干燥机中冷冻干燥,得到的SCE,装入自封袋,放在干燥器中保存。

1.2.2 菝葜醇提物的检测 (1)SCE的总三萜测定。称取薯蓣皂苷标准品,配成160 μg/mL的工作液。用香草醛-冰醋酸法制作薯蓣皂苷标准曲线,具体参照文献<sup>[9]</sup>,  $Y=0.108\ 1X+0.001\ 4$  ( $R^2=0.998\ 6$ ),样品总

三萜含量根据该标准曲线进行计算。

(2)SCE的总多酚测定。称取没食子酸标准品,配成210 μg/mL的工作液。用福林酚试剂法绘制没食子酸标准曲线,具体参照文献<sup>[9]</sup>, $Y=0.0861X+0.025(R^2=0.9996)$ ,样品总多酚含量根据该标准曲线进行计算。

(3)SCE中总黄酮的测定。称取芦丁标准品,配成320 μg/mL的工作液,用硝酸铝法绘制没食子酸标准曲线,具体参照文献<sup>[9]</sup>, $Y=0.0123X-0.0033(R^2=0.9991)$ 样品总黄酮含量根据该标准曲线进行计算。

(4)SCE成分的HPLC测定。用Agilent 1260 Infinity高效液相色谱仪分析SCE中的多酚成分含量。测定方法根据潘永芳<sup>[9]</sup>进行。

**1.2.3 动物饲养及解剖** 50只雌性ICR小鼠适应性喂养7 d后,随机分成5组,对照组、高脂组、高脂添加0.25%、0.50%及1.00%SCE饲养8周,饲养期间自由采食和饮水,每周称量一次。饲养条件:室温(24±2)℃,光暗周期12/12(08:00—20:00)。8周后,小鼠禁食12 h以上,用乙醚麻醉后解剖,摘取肝脏、IPAT并称量,然后肝脏和IPAT放在-80℃冰箱保存,直到分析为止。

**1.2.4 肝脏脂肪代谢酶活性分析** 肝脏匀浆参照潘永芳<sup>[9]</sup>进行。

FAS、ACO、CAT和AMPK活性根据相应的ELISA试剂盒的使用说明书进行分析<sup>[10]</sup>。

### 1.3 统计分析

实验数据采用以平均数±标准误表示,用DPS统计软件(Version.6.55)进行student's *t*-test分析, $P<0.05$ 为差异显著。

## 2 结 果

### 2.1 SCE主要成分及几种活性成分的含量

SCE中3种组分总三萜、总多酚、总黄酮的含量分别为(14.03±0.21)%,(42.54±0.45)%,(29.69±0.37)%。SCE中的总多酚含量最高,达到42.54%。

图1显示混合标曲及SCE的HPLC图谱。经分析得,SCE中的绿原酸、落新妇苷、黄杞苷和白藜芦醇的含量分别为(13.65±0.19) mg/g,(23.65±0.36) mg/g,(7.97±0.03) mg/g,(7.46±0.15) mg/g。

### 2.2 小鼠体质量、腹腔脂肪质量变化

SCE对小鼠初始体质量、最终体质量、腹腔脂肪系数及肝脏系数的影响如表1所示。与高脂组相比,SCE投喂4周后,0.50%和1.00%SCE的小鼠体质量增加量显著减少。0.50%以上SCE投喂小鼠的腹腔脂肪系数明显低于高脂组。各组小鼠肝脏系数均无显著差异。综上可知,0.50%以上SCE可能主要是通过降低小鼠腹腔内脂肪沉积,减少体质量增加。

### 2.3 小鼠肝脏脂类代谢相关酶活性的变化

表2是SCE对小鼠肝脏中脂类代谢酶活性的影响。与高脂组相比,1.00%SCE投喂的小鼠肝脏中CAT和ACO活性显著提升,0.50%和1.00%SCE小鼠肝脏中AMPK活性明显提高。而各组小鼠FAS活性均无显著差异。

### 2.4 小鼠肝脏脂类代谢相关酶基因表达的变化

图2为SCE对小鼠肝脏及IPAT的脂类代谢相关酶基因表达的影响。与高脂组相比,1.00%SCE小鼠肝脏及IPAT中AMPK、CAT和ACO的mRNA表达量显著增加。而各组小鼠肝脏及IPAT中FAS活性均无显著差异。这些结果表明SCE增加小鼠的CAT、ACO和AMPK的基因表达量,并提高它们的活性,促进脂肪的氧化,减少脂肪沉积。

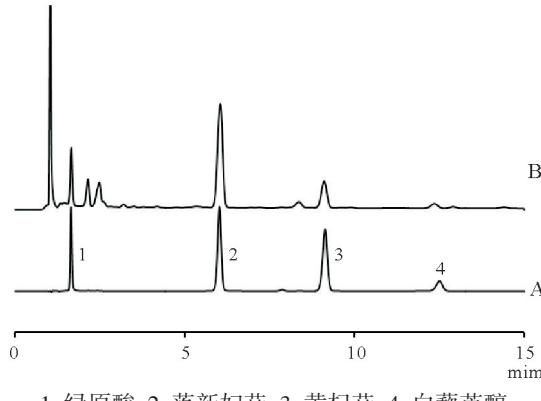


图1 混合标曲(A)与SCE(B)HPLC图谱  
Fig.1 Chromatograms of standard mixture (A) and SCE (B)

表1 SCE对小鼠体质量、腹腔内脂肪及肝脏指数的影响

Tab.1 Effects of SCE on body weight, intraperitoneal adipose tissues(IPAT)and liver indexes in mice

	对照组	HFD	HFD+0.25% SCE	HFD+0.50% SCE	HFD+1.00% SCE
初始体质量/g Initial body weight	21.98±0.37 <sup>a</sup>	22.77±0.43 <sup>a</sup>	22.48±0.53 <sup>a</sup>	22.41±0.59 <sup>a</sup>	21.84±0.46 <sup>a</sup>
最终体质量/g Final body weight	33.49±0.38 <sup>c</sup>	39.98±0.69 <sup>a</sup>	37.23±0.56 <sup>b</sup>	36.05±0.62 <sup>b</sup>	34.67±0.66 <sup>bc</sup>
体质量增加/g Body weight gain	11.51±0.40 <sup>c</sup>	17.21±0.79 <sup>a</sup>	14.75±0.76 <sup>b</sup>	13.64±0.74 <sup>b</sup>	12.83±0.82 <sup>bc</sup>
腹腔内脂肪指数(g/100g) IPAT index	3.95±0.36 <sup>c</sup>	5.34±0.54 <sup>a</sup>	4.88±0.42 <sup>ab</sup>	4.64±0.35 <sup>b</sup>	4.50±0.51 <sup>bc</sup>
肝脏指数(g/100g) Liver index	4.61±0.21 <sup>a</sup>	3.81±0.34 <sup>a</sup>	4.10±0.25 <sup>a</sup>	4.67±0.15 <sup>a</sup>	4.68±0.19 <sup>a</sup>

HFD:高脂组;SCE:菝葜醇提物;IPAT:腹腔内脂肪;数据以平均值±标准误表示,每组10只小鼠;同行肩标不同字母表示差异显著( $P<0.05$ )

HFD:high-fat diet, SCE:*Smilax china L.* ethanol extract, IPAT:intraperitoneal adipose tissues. Data is presented as mean±SE ( $n=10$ ). Different letters on the same line indicated significant difference ( $P<0.05$ )

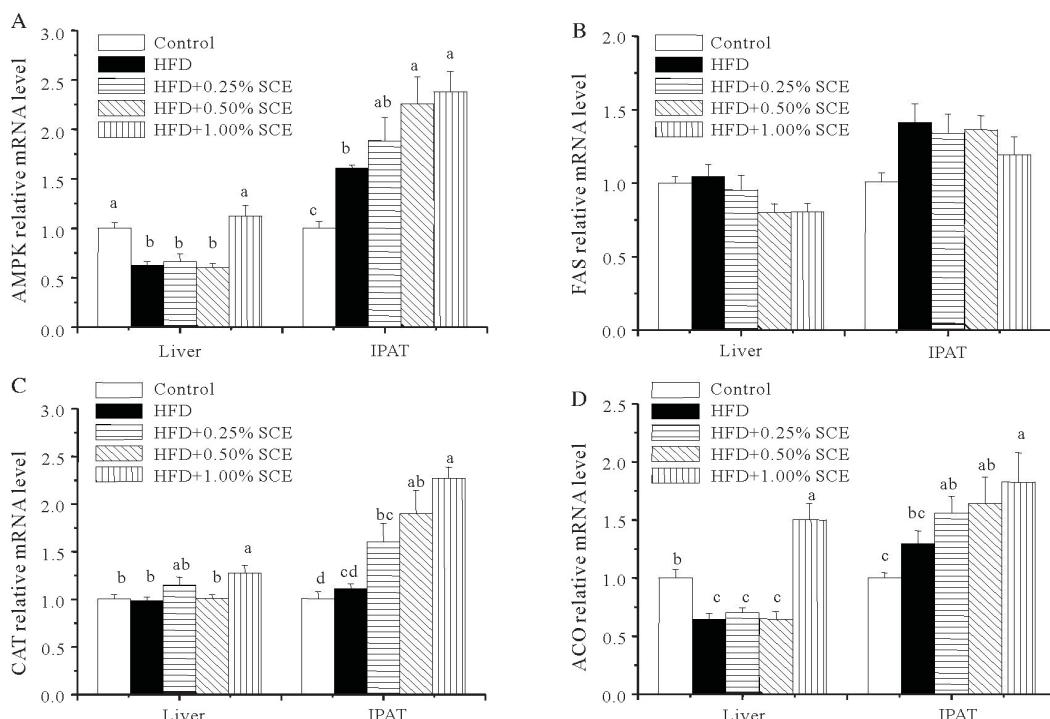
表2 SCE对小鼠肝脏中脂类代谢酶活性的影响(IU/mg 蛋白)

Tab.2 Effect of SCE on liver lipid metabolism related enzymes activity in mice (IU/mg protein)

	FAS	CAT	ACO	AMPK
对照组 Control	0.20±0.01 <sup>a</sup>	0.87±0.05 <sup>a</sup>	0.62±0.02 <sup>c</sup>	0.18±0.01 <sup>c</sup>
HFD	0.19±0.01 <sup>a</sup>	0.70±0.04 <sup>b</sup>	1.02±0.03 <sup>b</sup>	0.25±0.01 <sup>b</sup>
HFD+0.25% SCE	0.19±0.01 <sup>a</sup>	0.72±0.02 <sup>ab</sup>	0.96±0.07 <sup>b</sup>	0.30±0.01 <sup>ab</sup>
HFD+0.50% SCE	0.16±0.01 <sup>a</sup>	0.82±0.06 <sup>ab</sup>	1.07±0.05 <sup>b</sup>	0.32±0.03 <sup>a</sup>
HFD+1.00% SCE	0.18±0.01 <sup>a</sup>	0.89±0.05 <sup>a</sup>	1.43±0.02 <sup>a</sup>	0.33±0.02 <sup>a</sup>

HFD:高脂组;SCE:菝葜醇提物;FAS:脂肪酸合成酶;CAT:酯酰肉碱转移酶;ACO:酰基辅酶A 氧化酶;AMPK:AMP激活蛋白激酶;数据以平均值±标准误表示,每组10只小鼠;同列肩标不同字母表示差异显著( $P<0.05$ )

HFD:high-fat diet, SCE:*Smilax china L.* ethanol extract, FAS:fatty acid synthase, CAT:Carnitine acyltransferase, ACO:acyl-CoA oxidase, AMPK:AMP-activated protein kinase. Data is presented as mean±SE ( $n=10$ ). Different letters on the same column indicated significant difference ( $P<0.05$ )



HFD:高脂组;SCE:菝葜醇提物;FAS:脂肪酸合成酶;CAT:酯酰肉碱转移酶;ACO:酰基辅酶A 氧化酶;AMPK:AMP激活蛋白激酶;数据以平均值±标准误表示,每组10只小鼠;肩标不同字母表示差异显著( $P<0.05$ )

HFD:high-fat diet, SCE:*Smilax china L.* ethanol extract, FAS:fatty acid synthase, CAT:Carnitine acyltransferase, ACO:acyl-CoA oxidase, AMPK:AMP-activated protein kinase. Data is presented as mean±SE ( $n=10$ ). Different letters on the same column indicated significant difference ( $P<0.05$ )

图2 菝葜醇提物对小鼠肝脏中脂类代谢相关酶基因表达的影响

Fig.2 Effect of SCE on lipid metabolism genes expression in liver and IPAT of mice

### 3 讨 论

前期实验中以2%、4%和8%的菝葜粉末投喂小鼠,发现4%以上菝葜明显减少小鼠的体质量增加和IPAT质量,表明菝葜有减肥功效<sup>[8]</sup>。本研究0.50%以上的SCE有减少体质量增加和IPAT。通过分析SCE中主要组分,结果发现SCE中多酚含量较高,达到42.54%。有研究报道植物多酚对高脂诱导肥胖小鼠有减肥作用<sup>[11]</sup>。因此,本研究SCE抑制体质量增加和IPAT质量可能是由于菝葜多酚类化合物引起的。

通过分析SCE对肝脏和IPAT中脂类代谢酶的影响,发现SCE喂养的小鼠中CAT、ACO和AMPK的酶活性及基因表达量显著提升。研究显示苦瓜通过激活肝脏和肌肉的CAT酶的活性,增加脂肪氧化,减少大鼠体内脂肪积累<sup>[12]</sup>。研究表明上调小鼠肝脏中AMPK的基因表达,从而促进ACO、CAT的mRNA表达,提升ACO和CAT的活性,抑制脂肪沉积,减少体质量增加<sup>[13-14]</sup>。在本试验中,0.50%以上的SCE显著增加小鼠肝脏中ACO及CAT的活性及mRNA表达量,从而促进小鼠体内的脂肪酸β-氧化,减少脂肪沉积。

AMPK是一个重要的蛋白激酶,能调节机体的代谢和能量需求,在调控体内能量代谢中起着非常重要的作用<sup>[15]</sup>。激活AMPK抑制合成代谢,促进分解代谢途径开启,是体内主要的能量传感器<sup>[16]</sup>。研究表明,激活AMPK提高HSL活性,促进脂肪分解代谢<sup>[17]</sup>;增加ATGL蛋白表达水平,抑制体内脂肪积累<sup>[18]</sup>;抑制细胞葡萄糖摄入和脂肪合成<sup>[19]</sup>。激活AMPK促进磷酸化ACC和HMG-CoAR,抑制它们活性,从而减少脂肪酸和胆固醇的合成<sup>[20,21]</sup>。有研究报道用黄连素喂养小鼠,发现小鼠肝脏质量减少,血清和肝脏中脂类含量降低,预防肥胖效果,这些结果表明黄连素可以通过激活AMPK来达到减肥作用<sup>[22]</sup>。二甲双胍(一种降糖药剂)能提高胰岛素敏感性的同时,还能通过激活AMPK促进机体能量代谢、减少脂肪积累,抑制体质量增加<sup>[23]</sup>。AMPK的激活还可以通过上调CAT的基因和蛋白表达来促进脂肪酸的氧化<sup>[24]</sup>。因此,AMPK的激活可调控脂类代谢相关酶的基因和蛋白表达。

综上所述,本研究结果表明SCE减肥作用可能是由菝葜多酚类化合物引起的,其通过提升AMPK mRNA的表达量,调节小鼠肝脏和脂肪组织中的CAT和ACO的活性及基因表达水平,促进脂肪氧化,从而减少小鼠体内脂肪蓄积,降低体质量增加。

### 参考文献:

- [1] Alderete T L, Toledo-Corral C M, Goran M I. Metabolic basis of ethnic differences in diabetes risk in overweight and obese youth[J]. Current Diabetes Reports, 2014, 14(2): 1-10.
- [2] Parisi S M, Goodman E. Obesity and cardiovascular disease risk in children and adolescents[J]. Current Cardiovascular Risk Reports, 2008, 2(1): 47-52.
- [3] Luo W, Guo Z, Hao C, et al. Interaction of current alcohol consumption and abdominal obesity on hypertension risk[J]. Physiology & Behavior, 2013, 122(6): 182-186.
- [4] 国家药典委员会. 中华人民共和国药典[M]:北京:化学工业出版社, 2005.  
Chinese Pharmacopoeia Commission. Pharmacopoeia of the People's Republic [M]: Beijing: Chemical Industry Press, 2005.
- [5] Zhao B T, Le D D, Nguyen P H, et al. PTP1B, α-glucosidase, and DPP-IV inhibitory effects for chromene derivatives from the leaves of *Smilax china L.* [J]. Chemico-Biological Interactions, 2016, 25; 253: 27-37.
- [6] Xie Y, Hu D, Zhong C, et al. Anti-inflammatory furostanol saponins from the rhizomes of *Smilax china L.* [J]. Steroids, 2018, 140: 70-76.
- [7] Hu L L, Chen D S, Wang Y Y, et al. *Smilax china L.* rhizome extract inhibits nuclear factor-κB and induces apoptosis in ovarian cancer cells[J]. Chinese Journal of Integrative Medicine, 2015, 21(12): 907-915.
- [8] 郑国栋,朱晓娟,张清峰,等.菝葜对小鼠肝脏脂肪代谢的影响[J].中国食品学报, 2016, 16(3): 30-35.  
Zheng G D, Zhu X J, Zhang Q F, et al. Effects of *Smilax china L.* on hepatic fat metabolism in mice[J]. Journal of Chinese Institute of Food Science and Technology, 2016, 16(3): 30-35.
- [9] 潘永芳.菝葜醇提物对高脂饮食诱导肥胖小鼠脂肪代谢的影响[D].南昌:江西农业大学, 2015.  
Pan Y F. Effect of *Smilax china L.* ethanol extract on lipid metabolism in high-fat diet-induced obese mice[D]. Nanchang: Jiangxi Agricultural University, 2015.

- [10] Zheng G, Lin L, Zhong S, et al. Effects of puerarin on lipid accumulation and metabolism in high-fat diet-fed mice [J]. PLoS One 2015, 10(3):1-11.
- [11] Murase T, Nagasawa A, Suzuki J, et al. Beneficial effects of tea catechins on diet-induced obesity: stimulation of lipid catabolism in the liver [J]. International Journal of Obesity, 2002, 26(11):1459-1464.
- [12] Chan L L, Chen Q, Go A G, et al. Reduced adiposity in bitter melon (*Momordica charantia*)-fed rats is associated with increased lipid oxidative enzyme activities and uncoupling protein expression [J]. Journal of Nutrition, 2005, 135 (11) : 2517-2523.
- [13] Zhao Y, Yang L, Huang Z, et al. Synergistic effects of caffeine and catechins on lipid metabolism in chronically fed mice via the AMP activated protein kinase signaling pathway [J]. European Journal of Nutrition, 2017, 56(7):2309-2318.
- [14] Sugiura C, Nishimatsu S, Moriyama T, et al. Catechins and caffeine inhibit fat accumulation in mice through the improvement of hepatic lipid metabolism [J]. Journal of Obesity, 2012, 2012(4):1-10.
- [15] Hardie D G. Balancing Cellular Energy [J]. Science, 2007, 315(5819):1671-1672.
- [16] Hardie D G, Ross F A, Hawley S A. AMPK: a nutrient and energy sensor that maintains energy homeostasis [J]. Nature Reviews Molecular Cell Biology, 2012, 13(4):251-262.
- [17] Garton A J, Yeaman S J. Identification and role of the basal phosphorylation site on hormone-sensitive lipase [J]. Febs Journal, 1990, 191(1):245-250.
- [18] Gaidhu M P, Fediuc S, Anthony N M, et al. Prolonged AICAR-induced AMP-kinase activation promotes energy dissipation in white adipocytes: novel mechanisms integrating HSL and ATGL [J]. Journal of Lipid Research, 2009, 50(4):704-715.
- [19] Gaidhu M P, Perry R L, Noor F, et al. Disruption of AMPKalpha1 signaling prevents AICAR-induced inhibition of AS160/TBC1D4 phosphorylation and glucose uptake in primary rat adipocytes [J]. Molecular Endocrinology, 2010, 24(7) : 1434-1440.
- [20] 陈雷. AMP激活的蛋白质激酶(AMPK)调控机制的研究[D]. 北京: 清华大学, 2010.  
Chen L. Study on the regulatory mechanism of AMP-activated protein kinase (AMPK) [D]. Beijing: Tsinghua University; 2010.
- [22] Viollet B, Guigas B J, Hebrard S, et al. AMP-activated protein kinase in the regulation of hepatic energy metabolism: from physiology to therapeutic perspectives [J]. Acta Physiologica, 2009, 196(1):81 - 98.
- [22] Kim W S, Lee Y S, Cha S H, et al. Berberine improves lipid dysregulation in obesity by controlling central and peripheral AMPK activity [J]. American Journal of Physiology Endocrinology & Metabolism, 2009, 296(4):812-819.
- [23] Rojas J, Arraiz N, Aguirre M, et al. AMPK as target for intervention in childhood and adolescent obesity [J]. Journal of Obesity, 2010, 2011:1-19.
- [24] He Z, Peng Y, Duan W, et al. Aspirin regulates hepatocellular lipid metabolism by activating AMPK signaling pathway [J]. Journal of Toxicological Sciences, 2015, 40(1):127-136.