运动对视黄醇结合蛋白 4 诱导的脂代谢异常鼠肝脏 SREBP-1c 信号通路和脂肪合成的影响

张明军

(惠州学院 体育系, 广东 惠州 516007)

要:研究运动对 RBP4 诱导的脂代谢异常鼠肝脏 SREBP-1c 信号通路和脂肪合成的影响; 摘 重组人 RBP4 注射建立脂代谢异常鼠模型,设一次性运动组(RBP4 One-time exercise group, ROE 组)、8 周有氧运动组(RBP4 aerobic exercise group, RAE 组)和安静对照组(RBP4 control group, RC 组)。结果发现: ROE 组血清 RBP4 水平与 RC 组比较非常显著降低(P<0.01), 血清 TG 和肝脏 TG 含量无显著性改变(P>0.05)。RAE 组血清 RBP4、TG 和肝脏 TG 含量与 RC 组和 ROE 组比较均非 常显著降低(P<0.01)。与 RC 组比较, ROE 组和 RAE 组肝脏 SREBP-1c mRNA 表达均非常显著降 低(P<0.01); ROE 组 SREBP-1c 蛋白表达、FASmRNA 和 FAS 蛋白表达均无显著性改变(P>0.05); RAE 组 SREBP-1c、FAS 的 mRNA 和蛋白表达比 ROE 组均非常显著减少(P<0.01)。结果说明 RBP4 显著使小鼠肝脏 SREBP-1c 基因和蛋白表达增加、激活 SREBP-1c 信号通路、促进肝脏脂肪合成。 8周有氧运动抑制了 RBP4 在肝脏的脂肪合成促进作用,改善脂代谢,机制涉及降低 RBP4 水平, 减少肝脏 SREBP-1c 基因和蛋白表达,抑制 SREBP-1c 信号通路的激活,降低肝脏脂肪合成功能。 关 键 词:运动生物化学;视黄醇结合蛋白 4;醇调节元件结合蛋白 1c;脂肪合成;小鼠 中图分类号: G804.7 文献标志码:A 文章编号: 1006-7116(2015)01-0139-06

Effects of exercise on SREBP-1c signal pathway and fat synthesis of the liver of mice with dyslipidemia induced by RBP4

ZHANG Ming-jun

(Department of Physical Education, Huizhou University, Huizhou 516007, China)

Abstract: In order to study the effects of exercise on SREBP-1c signal pathway and fat synthesis of the liver of mice with dyslipidemia induced by RBP4, the author established a dyslipidemia mouse model by means of RBP4 intraperitoneal injection, set up a one-time exercise group (ROE), an 8-week aerobic exercise group (RAE) and a calm control group (RC), and revealed the following findings: comparing the mice in group ROE with the mice in group RC, serum RBP4 level decreased significantly (P<0.01), serum TG and liver TG contents had no significant change (P>0.05); comparing the mice in group RAE with the mice in groups RC and ROE, serum RBP4, serum TG and liver TG contents decreased significantly (P<0.01); comparing the mice in group ROE and RAE with the mice in group RC, liver SREBP-1c mRNA expression decreased significantly (P<0.01); as for the mice in group ROE, SREBP-1c protein expression, FAS mRNA and FAS protein expression had no significant change (P>0.05); comparing the mice in group ROE, SREBP-1c, FAS mRNA and protein expression decreased significantly (P<0.01). The said findings indicate the followings: RBP4 significantly increased mouse liver's SREBP-1c gene and protein expressions, activated SREBP-1c signal pathway, and promoted liver fat synthesis; 8-week aerobic exercise restrained the role of RBP4 in promoting fat synthesis in the liver, improved fat metabolism; the mechanism involved with reducing RBP4 level, reducing liver SREBP-1c gene and protein expressions.

收稿日期: 2014-05-22

基金项目: 福建省自然科学基金项目(2011J01151), 惠州学院重点学科培育项目(ZDPYXK1406)。

作者简介: 张明军(1968-), 男, 副教授, 博士, 研究方向: 运动生理学。E-mail: zmj@hzu.edu.cn

sions, restraining SREBP-1c signal pathway activation, and reducing the liver's fat synthesis function. **Key words:** sports biochemistry; RBP4; SREBP-1c; fat synthesis; mouse

视黄醇结合蛋白 4(RBP4)是一种能够诱导胰岛素 抵抗的多功能脂肪因子, RBP4 水平升高引起胰岛素 信号传导功能异常,是肥胖、2型糖尿病、代谢综合 症等胰岛素抵抗相关疾病的主要发病机制之一[1-2]。 RBP4 还能够调节机体能量平衡,根据机体能量摄取 和消耗变化,调节脂肪合成、分解过程,是肝脏中脂 肪聚集的标志物^[2-4]。通过实验鼠肝细胞培养和活体 RBP4 处理后发现, RBP4 能够诱导脂代谢紊乱, 提高 血甘油三酯(TG)水平,机制涉及增加肝脏固醇调节元 件结合蛋白 1c (SREBP-1c)的基因表达和活性,激活脂 肪合成相关的 SREBP-1c 信号通路, 促进肝脏脂肪合 成和循环 TG 的释放^[5]。SREBP 是一种关键的脂肪生 成转录因子,主要调控胆固醇(TC)、脂肪酸(fatty acid) 和 TG 的生物合成¹⁶⁻⁸¹。哺乳动物基因组拥有两个单独 的 SREPF 基因(SREBF-1 和 SREBF-2), SREBP-1a 和 SREBP-1c是 SREBF-1 的亚型,优先通过激活脂肪酸 和 TG 相关的合成基因而促进脂肪生成; SREBP-2 主 要通过诱导 TC 合成和摄取所需的基因表达而调节胆 固醇的自稳态[9-10]。

人和鼠类的研究也显示,运动能够降低肥胖、2 型糖尿病和代谢综合症的血清 RBP4,同时也改善了 脂代谢异常,血脂组分TG、TC、低密度脂蛋白(LDL-C) 水平均显著降低^[1, 11-12]。鉴于已有的研究揭示了 RBP4 诱导的脂代谢紊乱机制与肝脏 SREBP-1c 信号通路激 活有关,而运动能够降低血 RBP4,并改善脂代谢异 常。因此推测:运动可能对 RBP4 激活的肝脏 SREBP-1c 信号通路产生了影响,进而呈现出了改善 脂代谢的功能。为了验证该假设,本研究拟制备 RBP4 诱导的脂代谢紊乱实验鼠模型,给予不同运动处方干 预,观察肝脏 SREBP-1c 信号通路中关键调节物质 SREBP-1c、脂肪酸合成酶(FAS)的表达, 肝脏 TG 含量 以及血 RBP4、TG 水平,尝试性揭示运动改善 RBP4 诱导的脂代谢紊乱机制,为肥胖、2型糖尿病和代谢 综合症等高 RBP4 性脂代谢紊乱的运动处方治疗提供 理论和实践依据。

1 材料与方法

1.1 实验动物

SPF 级 KM 雄性小鼠 40 只, 6 周龄, 平均体重 18~22 g, 广州中医药大学(大学城)实验动物中心提供, 实验动物使用许可证号: SCXK(粤)2013-0020, 予标准 鼠粮自由摄食。

1.2 动物造模及分组

适应性喂养 1 周, 参照 Matsuda M 等¹⁶的方法进行 RBP4 诱导的脂代谢紊乱鼠模型的制备,随机挑选 30 只小鼠,质量浓度为 80 μ g/mL 的重组人 RBP4(NP-006735.2、Met1-Leu201,购自厦门慧嘉生物公司)腹腔 注射实验鼠,每日 15:00 注射一次,每次 1 mL,持 续注射 14 d。对照组 10 只小鼠给予等量的生理盐水。 第 14 天禁食 12 h 后,眼眶静脉采血,以血 TG(mmol/L) 水平判定脂代谢紊乱模型是否制备成功,RBP4 腹腔 注射导致脂代谢紊乱(RBP4 注射组(1.72 ± 0.02) mg·dL⁻¹与对照组(1.01 ± 0.01) mg·dL⁻¹比较, *P*<0.01)。

RBP4 诱导的脂代谢紊乱模型鼠随机分组,设 RBP4 诱导的脂代谢紊乱安静对照组(RBP4 control group, RC 组)、RBP4 诱导的脂代谢紊乱一次性运动 组(RBP4 one-time exercise group,ROE 组)和 RBP4 诱导 的脂代谢紊乱 8 周有氧运动组(RBP4 aerobic exercise group, RAE 组)。每组 6 只。运动组参照 Ploug T^[13]的 运动处方执行,3 d 适应性训练后,每天无负重游泳 60 min,5 d/周,该强度约为 75%最大摄氧量。持续干 预 8 周,ROE 组于第 8 周末执行一次相同的运动处方。 另设未予 RBP4 处理的正常安静对照组(normal control group, NC 组),共 6 只。

1.3 动物取材及指标检测

最后一次运动前禁食 12 h,运动后腹腔注射质量 分数为 10%水合氯醛麻醉,心脏取血、取肝组织备用。 1)血清指标。

血清 RBP4 检测采用 ELISA 法; 血清 TG 检测采 用酶法。检测方法依试剂盒说明书进行(购自厦门慧嘉 生物公司)。

2)肝组织匀浆指标。

氯仿/甲醇肝匀浆测 TG 含量¹¹⁴,取肝脏 100 mg, 加氯仿/甲醇匀浆,振荡提取脂质,离心后取上清液待 测,予自动生化分析仪测定肝脏 TG 含量,TG 测定试 剂盒购自厦门慧嘉生物公司。

3)基因表达。

RT-PCR 法检测 SREBP-1c 和 FAS 的 mRNA 表达, 一步法提取总 RNA,内参β-actin 上游引物:5' -AGATAGACGT GCACAGGAAG-3',下游引物:5' -GCTGGCGAACCGCCAGAGCT-3';SREBP-1c 上游引物:5'-GCTCACAAAAGCAAATCACTGAAAG-3', 下游引物:5'-GCGTTTCTACCACTTCAGGTTTCA-3'。 FAS 上游引物:5'-CGCCTATGGTTGTTGACC-3', 下游引物:5'-CTC CAGACATTGTCCTCC-3'。逆转 录依试剂盒说明书进行。凝胶分析系统分析琼脂糖凝 胶电泳结果,目标基因与内参基因表达的比值为最终 SREBP-1c mRNA 相对表达量。

4)组织学指标。

免疫组化法检测肝脏 SREBP-1c 和 FAS 蛋白表 达。取甲醛固定 24 h 后的肝组织,制备石蜡切片,脱 蜡、水化和抗原恢复,适量封闭液阻断内源性过氧化物 酶活性。分别加一抗(购自厦门慧嘉生物公司)50 µL(工 作浓度 1 : 200),37 ℃温箱内孵育 4 h,予 PBS 冲洗 3 次。分别加 50 µL二抗,37 ℃孵育 20 min,PBS 冲 洗。加 DBA 显色液,苏木素复染,脱水、透明、固封。 蛋白半定量观察,每张切片上随即选取 5 个视野,图 像分析系统测定单个视野内平均光密度值(*D*),作为单 个待测样本蛋白的半定量表达。

1.4 统计学处理

实验数据采用 SPSS16.0 处理,均数间差异采用进行单因素方差分析,LSD 检验。分别取 P<0.05 和 P<0.01 为差异具有显著和非常显著性意义。

2 结果及分析

第8周后,予RBP4处理的各组小鼠的血清指标 (血RBP4、血TG); 肝脏组织学和基因指标(SREBP-1c、 FAS基因和蛋白表达); 肝脏TG含量均较NC组显著增加,差异均具有非常显著意义(P<0.01)(见表1和表2)。

 2.1 一次性运动后血 RBP4、血 TG、肝脏 SREBP-1c、 FAS 表达和肝脏 TG 变化

与 RC 组比较, ROE 组小鼠血 RBP4 和肝脏 SREBP-1c 基因表达均显著降低,差异均具有非常显 著性意义(P<0.01)(见表 1、图 1 和表 2)。

ROE 组小鼠肝脏 SREBP-1c 蛋白表达、FAS 基因 和蛋白表达、肝脏 TG 含量等指标与 RC 组比较, 差异 均不具有显著性(*P*>0.05)(见表 1、图 2、图 3、图 4 和 表 2)。

2.2 8 周有氧运动后血 RBP4、血 TG、肝脏 SREBP-1c、 FAS 表达和肝脏 TG 变化

与 RC 组 ROE 组比较, RAE 组小鼠血 RBP4、血 TG、肝脏 SREBP-1c、FAS 基因和蛋白表达、肝脏 TG 分别显著降低,差异均具有非常显著性意义 (*P*<0.01)(见表 1、图 1、图 2、图 3、图 4 和表 2)。

表 1 实验鼠血清 RBP4、TG 和肝脏 TG $(\bar{x} \pm s)$ 变化

组别	n/只	ρ (血清 RBP4)/(mg.dL ⁻¹)	c(血清 TG)/(mmol・L ⁻¹)	c (肝脏 TG)/μ mmol・g ⁻¹
NC	6	20.21±0.12	1.01±0.02	10.51±0.31
RC	6	93.03±3.56 ¹⁾	$1.72 \pm 0.02^{1)}$	52.27±2.43 ¹⁾
ROE	6	72.33±2.07 ¹⁾²⁾	$1.72 \pm 0.08^{1)}$	51.68±3.17 ¹⁾
RAE	6	46.78±4.05 ¹⁾²⁾³⁾	$1.34 \pm 0.02^{(1)2)3}$	35.57±1.65 ¹⁾²⁾³⁾

1)与 NC 组比较, P<0.01; 2)与 RC 组比较, P<0.01; 3)与 ROE 组比较, P<0.01

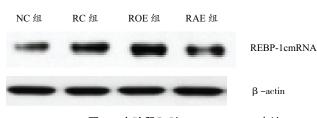


图 1 实验鼠肝脏 SREBP-1cmRNA 表达

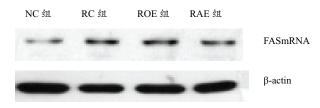


图 2 实验鼠肝脏 FAS mRNA 表达

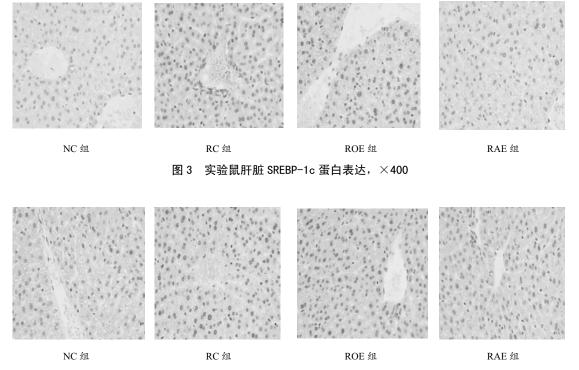


图 4 实验鼠肝脏 FAS 蛋白表达, ×400

表 2 实验鼠肝脏 SREBP-1c、FASmRNA 和蛋白表达 $(\bar{x} \pm s)$ 变化

组别	n/只	SREBP-1c mRNA	SREBP-1c 蛋白	FAS mRNA	FAS 蛋白
NC	6	0.23±0.03	0.15±0.01	0.20±0.01	0.11±0.01
RC	6	$0.91{\pm}0.01^{1)}$	$0.83{\pm}0.02^{1)}$	$0.88{\pm}0.02^{1)}$	$0.85{\pm}0.03^{1)}$
ROE	6	$0.74{\pm}0.03^{(1)2)}$	$0.82{\pm}0.04^{1)}$	$0.88{\pm}0.03^{1)}$	$0.85{\pm}0.03^{1)}$
RAE	6	$0.44 \pm 0.02^{(1)2)3}$	$0.58{\pm}0.03^{1)2)3)}$	$0.51 \pm 0.01^{1)2)3)$	$0.42{\pm}0.01^{(1)2)3)}$

1)与 NC 组比较, P<0.01; 2)与 RC 组比较, P<0.01; 3)与 ROE 组比较, P<0.01

3 讨论

3.1 RBP4 对 SREBP-1c 信号通路及脂代谢的影响

肥胖、2 型糖尿病和代谢综合症血 RBP4 水平升高,相关研究报道中的血 RBP4 质量浓度均在 20~90 μg/mL 之间,并伴有血脂组分(TC、TG、LDL-C)水平 的异常^[15-17],因此该质量浓度的 RBP4 具备了诱导脂代 谢紊乱的条件。本研究予质量浓度为 80 μg/mL 的 RBP4 腹腔注射实验鼠,连续处理 14 d 后血 TG 水平较 对照组非常显著增加(*P*<0.01),说明 RBP4 诱导的脂代 谢紊乱模型制备成功,结果与以往的研究^[5]一致。

大量有关 RBP4 与脂代谢关系的研究结果均发现,肥胖、2型糖尿病和代谢综合症者和鼠类的血 RBP4 水平与血脂组分(TC、TG、LDL-C)存在显著的相关性,经过运动、饮食控制以及药物治疗后,随着血 RBP4 水平的降低,血脂组分指标也呈现好转趋势^[1, 2, 18-20]。然而这些研究均没有关注 RBP4 与脂代谢紊乱之间是否

存在因果关系。

体外肝细胞培养和活体研究发现,RBP4 能够通 过增加肝脏 SREBP-1e 表达和活性,激活 SREBP-1e 信号传导通路,提高肝脏脂肪合成效率,肝脏向血液 中释放了更多的 VLDL-C,导致血脂组分水平升高, 揭示了 RBP4 与脂代谢紊乱之间存在的因果关系。肝 脏是 RBP4 最主要的来源,同时又是其发挥作用的重 要靶组织,在脂肪合成过程中,肝脏分泌的 RBP4 和 来自其它组织的 RBP4 通过自分泌和内分泌作用共同 发挥作用^[5]。RBP4 经由过氧化物酶体增殖物激活受体 γ辅激活子 1b(PGC-1b)途径激活了 SREBP-1c 信号通 路,作为肝脏 TG、TC 和脂肪酸合成的主要通路, SREBP-1c 信号通路中的下游应答基因依次激活,其 中包括 FAS、乙酰辅酶 A 羧化酶 1(ACC1)和甘油二酯 酰基转移酶 2(DGAT-2)等,导致肝脏脂肪合成增加, TG 含量升高,向血液释放的 VLDL-C 增加,血脂组 分(TC、TG、LDL-C)水平升高^[19-21]。

3.2 运动对RBP4诱导的脂代谢紊乱鼠 SREBP-1c 信号 通路的影响

本研究中 RBP4 诱导的脂代谢紊乱模型鼠经过运 动干预后,各运动组肝脏和血液脂代谢指标均未能完 全恢复到正常水平,提示 RBP4 对脂代谢的病理影响 较为深刻,运动难以完全逆转。然而进一步观察部分 指标后发现,运动还是能够部分改善异常的肝脏脂代 谢,且在一次性运动和8周有氧运动干预后还呈现出 了不同的干预效果。一次性运动干预后,模型鼠血 RBP4 水平非常显著降低(P<0.01), 肝脏 SREBP-1c 基 因表达非常显著减少(P<0.01), 但是肝脏中 SREBP-1 蛋白表达、FAS 基因和蛋白表达、TG 含量以及血 TG 水平均未显著改变(P>0.05)。提示一次性运动干预未能 影响 RBP4 诱导的肝脏脂肪合成和向血液释放 VLDL-C 过程,即使降低了循环 RBP4 和肝脏的 SREBP-1c 基因表达, 然而实际发挥作用的 SREBP-1c 蛋白表达未出现显著改变,其信号通路中下游应答基 因的异常激活未受到影响,因此尚不足以对肝脏脂肪 合成产生实质性影响。

8 周有氧运动干预后,随着循环 RBP4 水平的非 常显著降低(P<0.01), 肝脏 SREBP-1c、FAS 基因和蛋 白表达均非常显著降低(P<0.01), 肝脏 TG 含量和血 TG 水平均非常显著下降(P<0.01)。提示 8 周有氧运动降低 了血 RBP4 的水平,并在基因和蛋白水平降低了 RBP4 诱导的肝脏 SREBP-1c 的异常表达,其信号通路的下游 应答基因激活受到抑制,受到 RBP4 自分泌和内分泌联 合作用的肝脏异常的脂肪合成过程发生了改变,最终也 显著抑制了 VLDL-C 向血液的异常释放,血脂组分指 标中的 TG 也降低,呈现出了改善脂代谢的作用。

作为脂肪合成调节因子,运动干预后 SREBP-1e 基因表达在健康和脂代谢异常状态下呈现出了不同的 变化特征。针对健康实验鼠的研究发现,运动干预后 鼠骨骼肌 SREBP-1c 基因表达显著增加,提示机体为 了增加运动时能量供应,骨骼肌通过增加 SREBP-1e 表达来刺激 TG 合成^[21-22]。为期 6 个月的耐力运动则能 够降低超重和肥胖男性骨骼肌 SREBP-1c 和丝氨酸棕 榈酰转移酶(SPTLC)的 mRNA 表达,是运动改善超重和 肥胖人群脂肪代谢异常的作用机制^[23]。本研究中鼠肝 脏 SREBP-1c 基因和蛋白表达在 8 周运动干预后降低, 结果与 Smith IJ^[23]的一致,分析原因可能是由于都存在 一定的脂代谢紊乱的病理基础, SREBP-1e 的表达、 转录和信号激活过程均存在异常有关,故运动干预后, SREBP-1c 信号通路及其下游信号蛋白出现了与正常 状态下不一致的变化特征,进而呈现出了运动对脂代 谢紊乱的保护作用。

综上所述, RBP4 能够增加小鼠肝脏 SREBP-1c 基因和蛋白表达,激活脂肪合成相关的 SREBP-1c 信 号通路,促进肝脏中的脂肪合成过程,导致肝脏中TG 含量以及向循环中释放的 VLDL-C 量增加,血 TG 水 平增高,是脂代谢异常的主要发病机制之一。一次性 运动没有对 SREBP-1c 蛋白表达产生影响,不能够纠 正 RBP4 诱导的肝脏脂肪合成和血脂异常。8 周有氧 运动改善了 RBP4 诱导的肝脏脂肪合成增加和脂代谢 异常,机制是降低了循环 RBP4 水平,纠正了 RBP4 导致的肝脏 SREBP-1c 基因和蛋白表达异常,抑制了 SREBP-1c 信号通路的激活,减少了肝脏脂肪合成和 VLDL-C 的释放,从而降低血 TG 水平。本研究的局 限性在于仅仅观察了肝脏 SREBP-1c 通路中的部分信 号基因,并以此为依据描述了肝脏脂肪合成的变化过 程,实际上肝脏脂肪合成路径极其复杂,涉及了包括 SREBP-1和FAS在内的大量的应答基因和调节蛋白, 因此有待在今后的研究中对信号通路中其它应答基因 做更加深入的探讨。

参考文献:

[1] Timothy E, Graham Q Y, Blüher M. Retinol-binding protein 4 and insulin resistance in lean, obese, and diabetic subjects[J]. NEJM, 2006, 354: 2552-2563.

[2] Yang Q, Graham T E, Mody N. Serum retinol binding protein 4 contributes to insulin resistance in obesity and type 2 diabetes[J]. Nature, 2005, 436(21): 356-362.

[3] Fitzsimmons R L, Lau P, Muscat G E. Retinoid-related orphan receptor alpha and the regulation of lipid homeostasis[J]. J Steroid Biochem Mol Biol, 2012, 130(3-5): 159-168.

[4] Romanowska A, Lebensztejn D M, Skiba E, et al. Retinol binding protein-4 as a serum biomarker of intrahepatic lipid content in obese children--preliminary report[J]. Acta Biochim Pol, 2011, 58(1): 35-38.

[5] Xia M, Liu Y, Guo H, et al. Retinol binding protein 4 stimulates hepatic sterol regulatory element-binding protein 1 and increases lipogenesis through the peroxisome proliferator-activated receptor-gamma coactivator 1beta-dependent pathway[J]. Hepatology, 2013, 58(2): 564-575.

[6] Horton J D, Goldstein J L, Brown M S. SREBPs: activators of the complete program of cholesterol and fatty acid synthesis in the liver[J]. J Clin Invest, 2002, 109(9): 1125-1131.

[7] Matsuda M, Korn B S, Hammer R E, et al. SREBP cleavage-activating protein (SCAP) is required for increased lipid synthesis in liver induced by cholesterol deprivation and insulin elevation[J]. Genes Dev, 2001, 15(10): 1206-1216.

[8] Goldstein J L, DeBose-Boyd R A, Brown M S. Protein sensors for membrane sterols[J]. Cell, 2006, 124(1): 35-46.

[9] Horton J D, Shimomura I, Brown M S, et al. Activation of cholesterol synthesis in preference to fatty acid synthesis in liver and adipose tissue of transgenic mice overproducing sterol regulatory element-binding protein-2[J]. J Clin Invest, 1998, 101(11): 2331-2339. [10] Kim J B, Spiegelman B M. ADD1/SREBP1 promotes adipocyte differentiation and gene expression linked to fatty acid metabolism[J]. Genes Dev, 1996, 10(9): 1096-2007.

[11] Lim S, Choi S H, Jeong I K, et al. Insulin-sensitizing effects of exercise on adiponectinand retinol-binding protein-4 Concentrations in Young and Middle-Aged Women[J]. J Clin Endocrinol Metab, 2008, 93: 2263-2268.

[12] Yu Z, Ye X, Wang J, et al. Associations of physical activity with inflammatory factors, adipocytokines, and metabolic syndrome in middle-aged and older chinese people[J]. Circulation, 2009, 119(23): 2969-2977.

[13] Ploug TSBMPO. Effect of endurance training on glucose transport capacity and glucose transporter expression in rat skeletal muscle[J]. Am J Physiol, 1990, 259E: 778-784.

[14] 曾涛,张翠丽. 氯仿-甲醇匀浆测定肝脏甘油三酯 含量[J]. 卫生研究, 2008(5): 550-552.

[15] Nobili V, Alkhouri N, Alisi A, et al. Retinol-binding protein 4: a promising circulating marker of liver damage in pediatric nonalcoholic fatty liver disease[J]. Clin Gastroenterol Hepatol, 2009, 7(5): 575-579.

[16] Stefan N, Hennige A M, Staiger H, et al. High circulating retinol-binding protein 4 is associated with elevated liver fat but not with total, subcutaneous, visceral, or intramyocellular fat in humans[J]. Diabetes

Care, 2007, 30(5): 1173-1178.

[17] Wu H, Jia W, Bao Y, et al. Serum retinol binding protein 4 and nonalcoholic fatty liver disease in patients with type 2 diabetes mellitus[J]. Diabetes Res Clin Pract, 2008, 79(2): 185-190.

[18] Thomas Reinehr B S, Roth C L. Retinol-binding protein 4 and Its relation to insulin resistance in obese children before and after weight loss[J]. J Clin Endocrinol Metab, 2008, 93(6): 2287-2293.

[19] 包玉倩, 吴海娅, 邱慧玲, 等. 罗格列酮对 2 型 糖尿病患者血清视黄醇结合蛋白 4 水平及肝脏脂肪含 量的影响[J]. 上海医学, 2008(11): 767-770.

[20] 潘佳秋, 王慧慧, 张超, 等. 新诊断 2 型糖尿病 患者血清视黄醇结合蛋白4和游离脂肪酸水平变化及 其与胰岛素敏感性的关系研究[J]. 中国全科医学, 2011(21): 2370-2372.

[21] Nadeau K J, Ehlers L B, Aguirre L E, et al. Exercise training and calorie restriction increase SREBP-1 expression and intramuscular triglyceride in skeletal muscle[J]. Am J Physiol Endocrinol Metab, 2006, 291(1): E90-98.

[22] Ikeda S, Miyazaki H, Nakatani T, et al. Up-regulation of SREBP-1c and lipogenic genes in skeletal muscles after exercise training[J]. Biochem Biophys Res Commun, 2002, 296(2): 395-400.

[23] Smith I J, Huffman K M, Durheim M T, et al. Sex-specific alterations in mRNA level of key lipid metabolism enzymes in skeletal muscle of overweight and obese subjects following endurance exercise[J]. Physiol Genomics, 2009, 36(3): 149-157.