### 6 周递增负荷运动对大鼠小肠集合淋巴结 细胞线粒体凋亡途径的影响

### 王雪芹1,2,郝选明1

(1.华南师范大学 体育科学学院, 广东 广州 510006; 2.临沂大学 体育学院, 山东 临沂 276005)

摘 要: 研究 6 周递增负荷运动对小肠集合淋巴结(PP 结)线粒体膜电位( $\Delta\Psi_m$ )、BaxmRNA、Bcl-2mRNA 和细胞色素 C(Cyt C)的影响,探讨 PP 结淋巴细胞线粒体凋亡途径指标的变化。将 64 只 8 周龄雄性 SD 大鼠随机分为运动组和对照组,运动组进行 6 周的递增负荷跑台训练,分别于第 0、2、4、6 周末,利用 FQ-RT-PCR 技术测定 Bax 和 Bcl-2mRNA 的表达水平;利用 JC-1 染色流式细胞术检测 PP 结淋巴细胞的平均 J-aggregate( $\overline{FL2}$ )和 J-monomer( $\overline{FL1}$ )的含量,并计算  $\Delta\Psi_m$ ( $\overline{FL2}/\overline{FL1}$ );用 ELISA 法测定 Cyt C 的浓度。结果显示:(1)6 周递增负荷运动过程中,在第 2、4、6 周,PP 结淋巴细胞的  $\Delta\Psi_m$  显著低于 0 周,第 4 周的  $\Delta\Psi_m$  最低;(2)与 0 周相比,第 4、6 周 PP 结 BaxmRNA 表达明显增加,Bcl-2mRNA 表达降低,Bcl-2/Bax 值明显降低;(3)与 0 周相比,第 2、4、6 周 PP 结 Cyt C 浓度明显增加。结果表明递增负荷运动可能是通过影响线粒体途径从而影响 PP 结淋巴细胞凋亡的。

**关 键 词:** 运动生物化学;运动免疫;淋巴细胞凋亡;线粒体;膜电位;大鼠中图分类号:G804.7 文献标志码:A 文章编号:1006-7116(2013)02-0141-04

## Effects of 6-week load gradually increased exercising on the mitochondrial apoptosis pathway in Peyer's patches of rats

WANG Xue-qin<sup>1, 2</sup>, HAO Xuan-ming<sup>1</sup>

(1.School of Physical Education, South China Normal University, Guangzhou 510006, China; 2.School of Physical Education, Linyi University, Linyi 276005, China)

Abstract: The authors studied the effects of 6-week load gradually increased exercising on the membrane potential (ΔΨm), BaxmRNA, Bcl-2mRNA and Cytochrome C (Cyt C) of mitochondria in Peyer's patches, and probed into the changing of such an index as mitochondrial apoptosis pathway in Peyer's patches. The authors divided 64 8-week old male SD rats randomly into an exercising group and a control group, let the rats in the exercising group do a load gradually increased exercise on a treadmill for 6 weeks, measured the levels of Bax and Bcl-2mRNA expression by utilizing the FQ-RT-PCR technology and the average contents of J-aggregate ( $\overline{FL2}$ ) and J-monomer ( $\overline{FL1}$ ) of lymphocyte in Peyer's patches by utilizing JC-1 staining flow cytometry at the end of weeks 0, 2 4 and 6 respectively, calculated  $\Delta \Psi_m$  ( $\overline{FL2}/\overline{FL1}$ ), and measured the concentration of Cyt C by apply the ELISA method. The authors revealed the following findings: 1) during 6-week load gradually increased exercising, the  $\Delta \Psi_m$ s of lymphocytes in Peyer's patches calculated in weeks 2, 4 and 6 were significantly lower than that calculated in week 0, the  $\Delta \Psi_m$  calculated in week 4 was the lowest; 2) as compared with those measured in week 0, measured in weeks 4 and 6, the levels of BaxmRNA expression in Peyer's patches increased significantly, the levels of Bcl-2mRNA expression decreased, and the ratio of Bcl-2 to Bax decreased significantly; 3) as compared with those measured in week 0, the concentrations of Cyt C in Peyer's patches measured in weeks 2, 4 and 6 increased significantly. The said findings indicated that load gradually increased exercising might affect the apoptosis of lymphocytes in Peyer's patches by affecting the mitochondrial pathway.

收稿日期: 2012-10-16

基金项目: 广东省自然科学基金(9151063101000059)。

作者简介:王雪芹(1978-),女,讲师,博士研究生,研究方向:运动免疫与健康。通讯作者:郝选明教授。

Key words: sports biochemistry; sports immunity; lymphocyte apoptosis; mitochondrion; membrane potential; rats

小肠集合淋巴结(Peyer's patches, PP 结)是免疫应答的诱导和活化部位,其淋巴细胞最终离开 PP 结归巢到肠黏膜固有层,进一步分化为成熟浆细胞并分泌 IgA 发挥免疫效应<sup>[1]</sup>。课题组前期的研究发现,递增负荷运动会导致 PP 结淋巴细胞凋亡增加<sup>[2]</sup>。而长期大强度运动诱导 PP 结淋巴细胞凋亡及机制研究甚少,为了进一步证实递增负荷运动诱导 PP 结淋巴细胞的调亡及机制,本研究着重探讨递增负荷运动过程中,PP 结淋巴细胞线粒体膜电位的变化、细胞凋亡关键分子细胞色素 C(Cytochrome C, 简称 Cyt C)的变化及与线粒体凋亡通路密切相关的促凋亡基因 BaxmRNA 和抗凋亡基因 Bcl-2mRNA 的表达情况,递增负荷运动过程中 PP 结淋巴细胞的线粒体凋亡机制,为长期大强度运动诱导免疫细胞凋亡及机制研究提供依据。

#### 1 研究对象与方法

#### 1.1 研究对象与分组

SPF 级雄性 SD 大鼠(8 周龄, 64 只, 购自广东中医药大学实验动物中心,许可证号: SCXK (粤)2008-0020; NO:0104976,粤监证字 F2008A002)被随机分为实验组和对照组,各为32 只。实验组进行6 周递增强度训练,对照组,正常喂养,不进行运动干预,于第0、2、4、6 周末各从实验组和对照组取8 只大鼠脏器并测试相关指标(最后一次运动后48 h 无菌采样)。

#### 1.2 运动方案

采用本课题组反复实验探索的 6 周递增负荷模

型。先采用低强度适应性运动(10 m/min)训练 1 周后,负荷递增至 20 m/min。随后每周递增负荷增量 5 m/min。至第 6 周,达到 40 m/min。

#### 1.3 测试指标与方法

1)线粒体膜电位测定: JC-1 膜电位检测试剂盒 (JC-1)购于碧云天生物技术研究所(C2006), 采用 FACS Calibur 流式细胞仪进行检测。无菌条件下, 从小肠壁 上切取 PP 结, 取 200 目钢网极轻柔研磨细胞, 400 目 尼龙网过滤。收集的细胞用冷 PBS 离心(200 g, 5 min) 洗涤 2 次, 悬浮于含 100 mL/L 胎牛血清 RPMI-1640 完全培养基中, 计数并且调整细胞浓度, 取 5×10°细 胞, 重悬于 0.5 mL 细胞培养液中, 加入 0.5 mL JC-1 染色工作液,颠倒数次混匀。在37℃、体积分数5% CO2细胞培养箱中孵育 20 min。孵育结束后,离心 3 min (600 g , 4 °C), 沉淀细胞。弃上清, 用 JC-1 染色缓 冲液洗涤 2 次后,再用 1 mL 的 JC-1 染色缓冲液重悬, 并立即进行流式细胞仪检测。数据采用 WinMDI 2.9 软件进行分析处理, 计数红色荧光强度平均值(FL2) 和绿色荧光强度平均值(FLI), 用红色荧光强度与绿色 荧光强度的比值(FL2/FL1)代表线粒体膜电位去极化 程度。

2)Bax、Bcl-2mRNA的测定:RNAiso Plus 和 SYBR® Premix Ex TaqTM 反应试剂购自(TaKaRa)大连宝生物公司;引物(见表 1)委托上海 Invitrogen 公司合成;采用全自动荧光定量 PCR 仪进行测定。

表 1 bax を占く bot 2 を占有 dat bit 自然を占 升物が列						
目的基因	基因序列号	引物序列	产物大小/bp			
GAPDH	NM_017008.3	GGCACAGTCAAGGCTGAGAATG	131			
		ATGGTGGTGAAGACGCCAGTA				
Bax	NM_017059.2	TGTGCACTAAAGTGCCCGAG	87			
		GAAGCCTCAGCCCATCTTCTT	07			
Bcl-2	NM_016993.1	GGTGAACTGGGGGAGGATTG	118			
		GCATGCTGGGGCCATATAGT	110			

表 1 Bax 基因、Bc I-2 基因和 GAPDH 管家基因引物序列

3)细胞色素 C 的测定:采用 ELISA 检测,Cyt C 浓度测定严格按照检测试剂盒(R&D systems)说明书要求进行。在酶标仪(Tecan Infinite F200)上,于 450 nm 波长读取光密度值,根据标准曲线计算出 Cyt C 的浓度。

#### 1.4 数据的统计学处理

所有数据用平均数  $\pm$  标准差( $\bar{x} \pm s$ )表示,用 SPSS Statistics 17.0 统计软件进行统计处理;组间比较采用 单因素方差(one-way ANOVA)进行分析。P < 0.05 为差 异有显著性统计学意义,P < 0.01 为差异有非常显著性

统计学意义。

#### 2 结果及分析

#### 2.1 对照组测试指标的变化

第 0、2、4、6 周,对照组的 PP 结线粒体膜电位、PP 结淋巴细胞 Bax、Bcl-2mRNA 和 Cyt-C 浓度差异没有显著性(*P*<0.05),表明 6 周生长对这些指标没有影响。

2.2 长期递增负荷运动对 PP 结线粒体膜电位的影响 线粒体对 JC-1 的摄取依赖于跨膜电位,正常 PP 结淋巴细胞线粒体的膜电位高,细胞受损后,线粒体膜电位下降。在 JC-1 染色中,由于 FL2 同时受到  $\Delta \Psi_m$  和 FL1 的制约,因此,很多研究用(FL2/FL1)数值来反映  $\Delta \Psi_m^{[4]}$ 。本研究结果显示,6 周递增负荷运动中,4 周 FL1 明显高于 0 周,差异具有显著性(P<0.05)。0 周到 4 周 PP 结淋巴细胞  $\Delta \Psi_m$  特续下降,6 周 PP 结淋巴细胞  $\Delta \Psi_m$  略有上升。2、6 周 PP 结淋巴细胞  $\Delta \Psi_m$  与 0 周相比,差异具有显著性(P<0.05);4 周 PP 结淋巴细胞  $\Delta \Psi_m$  与 0 周相比,差异具有显著性(P<0.01)(见表 2)。

表 2 长期递增负荷运动过程中 PP 结  $\Delta \Psi m$  的变化

时间	n/只	FL2	FL1	$\Delta \Psi_{\mathrm{m}}$
0	8	$605.82 \pm 30.70$	495.93±37.91	$1.23\pm0.13$
2	8	570.64±62.20	$651.71\pm120.39$	$0.89\pm0.10^{1}$
4	8	585.11±55.87	$705.50\pm95.31^{1}$	$0.83\pm0.05^{2}$
6	8	591.22±85.88	626.92±109.42	0.95±0.03 <sup>1</sup>

1)与 0 周比较, P<0.05; 2)与 0 周比较, P<0.01

## 2.3 长期递增负荷运动对 PP 结淋巴细胞 Bax 和 Bcl-2mRNA 的影响

结果显示,6周递增负荷运动中,与0周相比,2、4、6周BaxmRNA表达升高,其中4和6周的BaxmRNA表达明显高于0周,差异具有显著性(P<0.05);与0周相比,4、6周Bcl-2mRNA表达降低,其中4和6周Bcl-2mRNA表达明显低于0周,差异具有非常显著性(P<0.01);4周与2周相比,Bcl-2mRNA表达明显降低,差异具有显著性(P<0.05);与0周相比,2、4、6周Bcl-2/Bax明显降低,差异具有非常显著性(P<0.01)(见表3)。

表 3 长期递增负荷运动过程中 PP 结淋巴细胞 Bax 和 BcI-2mRNA 的变化

时间	n/只	Bax	Bcl-2	Bcl-2/Bax
0	8	1.00±0.00	$1.00\pm0.00$	$1.00\pm0.00$
2	8	$1.43 \pm 0.87$	$0.86 \pm 0.12$	$0.64 \pm 0.27^{1)}$
4	8	$1.93\pm0.79^{1)}$	$0.53{\pm}0.10^{2)3)}$	$0.33\pm0.16^{2)}$
6	8	$1.63\pm0.67^{1)}$	$0.62\pm0.25^{2)}$	$0.46\pm0.29^{2)}$

1)与 0 周比较, P<0.05; 2)与 0 周比较, P<0.01; 3)与 2 周比较, P<0.05

# 2.4 长期递增负荷运动对 PP 结淋巴细胞 Cyt C 质量浓度的影响

结果显示,递增负荷运动过程中,2、4、6 周 PP 结淋巴细胞 Cyt C 浓度分别为(3.859 ± 0.241)、(8.456 ± 0.289)、(8.143 ± 0.286) ng/mL,明显高于与 0 周的(1.675 ± 0.205) ng/mL,差异具有非常显著性(P<0.01);4 和 6 周 PP 结淋巴细胞 Cyt C 浓度明显高于 2 周的,差异具有非常显著性(P<0.01)。

#### 3 讨论

### 3.1 递增负荷运动过程中线粒体膜电位与 PP 结淋巴 细胞凋亡及机制

本研究探讨了 6 周递增负荷运动过程中 PP 结淋巴细胞  $\Delta \Psi_m$ 的变化。结果显示,在递增负荷运动过程中,2、4、6 周的  $\Delta \Psi_m$ 明显低于 0 周,且 4 周的降低最明显,提示在 6 周递增负荷运动降低了 PP 结淋巴细胞的  $\Delta \Psi_m$ ,导致了淋巴细胞凋亡的增加。

运动对大鼠淋巴结淋巴细胞凋亡及凋亡机制的研 究报道非常少。 Δ Ψ<sub>m</sub> 的降低与细胞凋亡密切相关。其 可能机制为:线粒体不但是细胞的动力工厂,而且是细 胞凋亡信号的提供者。 $\Delta \Psi_m$ 是观察线粒体通透性,评 价线粒体功能的敏感指标<sup>®</sup>。  $\Delta \Psi$  的降低表明线粒体内 膜的通透性增加,细胞受损吗。线粒体功能改变与细胞 凋亡密切相关,包括线粒体膜电位的丧失、胞浆内钙失 衡、活性氧(ROS)过度生成、细胞色素 C 的释放及细胞 Bcl-2 家族促进和抑制凋亡蛋白的参与<sup>19</sup>。当凋亡信号 传递至线粒体,同时激活第 2 信使如 Ca<sup>2+</sup>、Bcl-2(Bax)、 神经酰胺和活性氧等,第2信使也作用于线粒体,使线 粒体释放出 Cyt-c, Cyt-c 与凋亡蛋白酶激活因子 1(Apaf-1)和 Caspases-9 形成复合体,导致 Caspases-9 的激活,激活 Caspases-9 继续激活下游效应因子 Caspases-3、6、7,使细胞进入凋亡[10-11]。课题组前期 研究发现,6周递增负荷运动期间,肠道淋巴细胞凋亡 程度与组织自由基含量变化基本一致,运动应激性自由 基生成与肠道淋巴结细胞凋亡有关凹。与本研究相结 合,说明递增负荷运动会导致自由基过度生成,线粒体 氧化酶活性下降, 进而引发内膜脂质过氧化, 使内膜的 流动性下降和膜通透性增加,滑扣、质子漏和电子漏增 加,导致线粒体膜电位降低甚至丧失,促使了 PP 结淋 巴细胞凋亡的发生。Kr ü ger 等[12]以 C57BL/6 为研究对 象,进行一次力竭性递增负荷运动,发现 PP 结淋巴细 胞凋亡在运动后 3、24 h 明显增加; MDA 水平升高, ROS 增加; Fas<sup>†</sup>和 FasL<sup>†</sup>也明显增加。另外,以 Fas 缺 陷 MRL/lpr 小鼠为研究对象,发现运动诱导下,脾脏、 肺、骨髓和淋巴结处淋巴细胞凋亡被阻止,而 PP 结淋 巴细胞仍有凋亡出现,说明介导 PP 结淋巴细胞凋亡的 可能是其他凋亡途径,如运动诱导血清糖皮质激素浓度 提高、自由基生成过度等。另外,Bax 和 Bcl-2 的变化 趋势与上述 $\Delta \Psi_m$ 的变化趋势是一致的,且在一定诱导 条件先,会促使 Bax 寡聚体形成并整合到线粒体外膜 上,使线粒体发生一系列变化,说明在递增负荷运动中, Bax 和 Bel-2 也可能参与了 PP 结淋巴细胞凋亡的过程。

3.2 递增负荷运动过程中的 Bax、BcI-2、Cyt C 与 PP 结淋巴细胞凋亡及机制

Bel-2 家族是目前最受关注的调控细胞凋亡的基 因家族,目前共发现30个成员。根据其结构和功能的 不同,编码的蛋白包括抑制凋亡蛋白 Bel-2、Bel-x、 Bcl-XL等,促进凋亡蛋白包括 Bax、Bcl-10、Bid 等[5]。 Bax 蛋白与 Bcl-2 蛋白具有氨基酸顺序上的同源性, 二者形成复杂二聚体,对抗 Bcl-2 抑制细胞凋亡的作 用。Bcl-2/Bax 比值决定着细胞受到刺激后是发生凋亡 还是幸存。如果 Bcl-2/Bax 比值降低,会促进线粒体 释放细胞色素 C, 激活下游因子, 裂解底物, 诱导细 胞凋亡<sup>[6]</sup>。淋巴结淋巴细胞凋亡率达到峰值时, Bax 蛋 白表达也最强,而 Bel-2与 Bel-XL 蛋白则明显下降, 即 Bax、Bel-2 与 Bel-XL 在淋巴结淋巴细胞凋亡的调控 中发挥着重要作用『。本研究结果显示,随着运动负荷 的递增,从0周到4周,PP结淋巴细胞BaxmRNA表 达持续增加, 6周 BaxmRNA 表达比 4 周略有降低, 但 明显高于 0周;第 4和 6周 PP 结淋巴细胞 Bcl-2mRNA 表达明显低于 0 周, 4 周的降低最显著; 2、4 和 6 周 PP 结淋巴细胞 Bcl-2/Bax 值也明显低于 0 周, 尤其 4 周最低。即递增负荷运动过程中,尤其在0至4周,机 体对负荷的反应较大,到6周反应略有减小,提示机体 的运动机能可能提高了。与课题组前期研究结果是一致 的[2]。另外,在递增负荷运动过程中,0至4周随着负 荷的加大, Cyt C 质量浓度明显增加。Cyt C 具有激活 caspase 的作用,是线粒体参与凋亡的直接证据。

Bax、Bcl-2和 Cyt C 与 PP 结淋巴细胞凋亡的可能机制:正常情况下,Bax 以单体形式存在于胞质,但随着递增负荷的进行,PP 结淋巴细胞凋亡蛋白BaxmRNA 表达增加,可能会导致 Bax 寡聚体形成并整合到线粒体外膜上,使线粒体外膜通透性增加,线粒体膜电位降低,使游离的 Cyt-c 释放至胞质,通过激活一系列下游基因发挥凋亡调节作用,使 PP 结淋巴细胞凋亡增加。另外,前期研究发现,大强度运动会导致自由基过度生成,丙二醛(MDA)生成量增加,超氧化物歧化酶(SOD)的活性降低<sup>[2]</sup>,也可能会导致淋巴细胞凋亡蛋白 Bax 表达的增加,进而引起线粒体膜电位的改变,Cyt-c 释放增加,促进凋亡的发生。

递增负荷运动会导致小肠集合淋巴结淋巴细胞 Bax 基因表达增加, Bcl-2 基因表达降低, Bcl-2/Bax 值降低, 线粒体膜电位明显降低, Cyt-c 释放增加, 小肠集合淋巴结淋巴细胞凋亡增加。其凋亡的可能机制为: 递增负荷运动导致自由基过度生成, 超氧化物歧化酶活性降低, 促使抗凋亡蛋白 Bcl-2mRNA 表达下降, 凋亡蛋白BaxmRNA 表达增加, 其寡聚体形成并整合到线粒体上, 引起线粒体外膜通透性改变, 线粒体膜电位下降, 使游

离的 Cyt-c 释放至胞质增加,进入胞质的 Cyt-c 引起线 粒体凋亡通路的下游基因发挥凋亡调节作用,使淋巴细 胞凋亡增加。因此,递增负荷运动可能是通过线粒体通 路介导小肠集合淋巴结淋巴细胞凋亡的。

#### 参考文献:

- [1] Wittig B M, Zeitz M. The gut as an organ of immunology [J]. Int J Colorectal Dis, 2003, 18(3): 181-187. [2] 覃飞, 郝选明. 长期递增负荷运动对小肠集合淋巴结结构及淋巴细胞凋亡的影响[J]. 体育学刊, 2012, 19(1): 134-138.
- [3] 王雪芹. T 细胞活性与巨噬细胞吞噬能力对长期 递增负荷运动的应答和适应特征[D]. 广州: 华南师范大学, 2005.
- [4] Makani S, Gollapudi S, Yel L. Biochemical and molecular basis of thimerosal-induced apoptosis in T cells: a major role of mitochondrial pathway[J]. Genes Immun, 2003, 22(53): 270-278.
- [5] Youle R J, Strasser A. The BCL-2 protein family: opposing activities that mediate cell death[J]. Nat Rev Mol Cell Biol, 2008, 9(1): 47-59.
- [6] Verma Y K, Raghav P K, Raj H G, et al. Enhanced heterodimerization of Bax by Bcl-2 mutants improves irradiated cell survival[J]. Apoptosis, 2012, 15(12): 780-788. [7] 崔玉芳, 丁彦青, 徐菡. 致死剂量γ射线照射小鼠淋巴结淋巴细胞凋亡动力学及其与相关蛋白表达的关系[J]. 辐射研究与辐射工艺学报, 2005, 2(1): 57-61. [8] Ly J D, Grubb D R, Lawen A. The mitochondrial membrane potential (deltapsi (m)) in apoptosis an update[J]. Apoptosis, 2003, 8(2): 115-128.
- [9] 王晓静.氧化应激相关的细胞凋亡过程中基因表达改变[J]. 国外医学: 肿瘤学分册, 2004, 31(1): 10-14. [10] Fulda S, Meyer E, Friesen C, et al. Cell type specific involvement of death receptor and mitochondrial pathways in drug-induced apoptosis[J]. Oncogene, 2001, 20(9): 1063-1075.
- [11] Solá S, Morgado A L, Rodrigues C M. Death receptors and mitochondria: two prime triggers of neural apoptosis and differentiation[J]. Biochim Biophys Acta, 2012, 1830(1): 2160-2166.
- [12] Krüger K, Frost S, Most E, et al. Exercise affects tissue lymphocyte apoptosis via redox-sensitive and Fas-dependent signaling pathways[J]. Am J Physiol Regul Integr Comp Physiol, 2009, 296(5): 1518-1527.