新进展综述

# 高浓度游离脂肪酸对胰岛 β 细胞凋亡的影响 及其机制的研究进展

刘 亮(综述), 刘礼斌(审校)

作者单位:350000 福州,福建医科大学附属协和医院内分泌科,福建省内分泌研究所作者简介:刘 亮(1983-),女,硕士研究生,研究方向:肥胖与胰岛素抵抗。E-mail;liuliang012211@163.com 通讯作者:刘礼斌,男,教授,主任医师,研究方向:糖尿病、肥胖与胰岛素抵抗

[摘要] 高浓度游离脂肪酸可导致胰岛 β 细胞凋亡,与 2 型糖尿病发生发展密切相关。其机制可能与胰岛素受体底物、代谢中关键酶、氧化应激、内质网应激、Bcl - 2 家族、神经酰胺途径、Caspase 家族、12 - 脂氧合酶、蛋白激酶 B、C 蛋白偶联受体等有关。研究游离脂肪酸对胰岛 β 细胞凋亡的影响有重要的临床意义。

[关键词] 游离脂肪酸; β细胞; 细胞凋亡

[中图分类号] R 587.1 [文献标识码] A [文章编号] 1674-3806(2009)07-0774-03 doi:10.3969/j.issn.1674-3806.2009.07.50

The effect of high free fatty acid on apoptosis of pancreatic islet  $\beta$  – cells and its mechanism LIU Liang, LIU Li – bin. FuJian Institute of Endocrionlogy(LIU Liang); Department of Endocrionlogy(LIU Li – bin), Union Hospital, Fujian Medical University, Fuzhou 350001, China

[Abstract] High free fatty acid can induce apoptosis of pancreatic islet  $\beta$  – cells, which is closely connected with the occurrence and the development of type 2 diabetes. The mechanism may be related to insulin receptor – substrate, key enzyme of the metebolism, oxidative stress, endoplasmic reticulum stress, Bcl – 2 family, ceramide pathway, caspase family, 12 – lipoxygenase, PKB, G protein – coupled receptor, etc. The study on the effect of high free fatty acid on apoptosis of pancreatic islet  $\beta$  – cells has great clinical significance.

[Key words] Free fatty acid; Pancreatic islets  $\beta$  - cell; Apoptosis

随着人们生活水平的提高,肥胖人群逐渐增多。肥胖常伴有的胰岛素抵抗、血脂异常和高凝状态是2型糖尿病的独立危险因素。肥胖者血中的游离脂肪酸(FFA)常常升高<sup>[1]</sup>,长时间 FFA 升高不仅导致胰岛素抵抗(IR),还可以引起胰岛细胞的功能改变。FFA 是2型糖尿病发展中极其活跃的因素,目前仍然是人们关注的热点问题。我们已经知道,短期 FFA 可促进基础胰岛素分泌(INS),但长期 FFA 抑制 INS释放。脂毒性是指血中 FFA 水平升高后,超过脂肪组织的储存能力和各组织对 FFA 的氧化能力,使过多的 FFA 以甘油三酯(TG)的形式在非脂肪组织中过度沉积而造成该组织的损伤。FFA 增加不仅参与了胰岛素抵抗的发生,也有损害胰岛 β细胞分泌胰岛素的功能和导致胰岛细胞凋亡的作用,与2型糖尿病发病密切相关。本文主要从 FFA 对胰岛 β细胞凋亡的影响这方面阐述高浓度游离脂肪酸对胰岛 β细胞凋亡的影响及其机制。

### 1 对胰岛细胞凋亡的影响

人体内主要的 FFA 主要包括软脂酸、硬脂酸和油酸,其它的游离脂肪酸含量很少。国内外很多研究显示,高浓度软

脂酸、硬脂酸和油酸会引起胰岛细胞凋亡增加。Eitel 等<sup>(2)</sup> 发现, 软脂酸和硬脂酸能显著引起 RIN1046 - 38 细胞凋亡。Girard 等<sup>(3)</sup> 体外实验表明,将人胰岛细胞在高血浆 FFA 环境下培养 48 h,原位末端标记技术检测胰岛细胞凋亡,结果发现胰岛细胞凋亡率比对照组增高 2 倍。Karaskov 等<sup>[4]</sup> 体外细胞实验显示,将 INS - 1 胰岛细胞在软脂酸环境下培养 16~24 h,细胞凋亡明显增加。Lai 等<sup>[5]</sup> 将人胰岛细胞、INS - 1细胞、MIN - 6细胞三种细胞放在软脂酸环境下培养,发现软脂酸可以引起这三种细胞产生凋亡。Martinez 等<sup>[6]</sup> 研究显示,MIN6细胞在 100~400 mmol/L 的软脂酸和油酸中培养后,MIN6细胞明显凋亡。

## 2 促进胰岛细胞凋亡的机制

2.1 氧化应激 胰岛对氧化应激很敏感,它的抗氧化屏障最弱,胰岛中的抗氧化酶包括超氧化物歧化酶、谷胱甘肽过氧化物酶、过氧化氢酶的含量在所有组织中是最低的。线粒体内的氧化应激是胰岛细胞凋亡的直接原因<sup>[7]</sup>。长时间暴露在高 FFA 环境中可使线粒体活性氧族(ROS)生成增加,激活氧化应激,使过多的 ROS 直接对脂质、蛋白、溶酶体、DNA

造成氧化损伤。大量氧自由基可使细胞膜脂质过氧化,导致线粒体功能障碍,ATP生成减少,钙泵失活,导致细胞内游离钙离子增多,激活磷脂酶活性,使细胞膜磷脂分解,导致胰岛细胞凋亡。Ye 等 [8] 发现用 500  $\mu$ mol/L  $H_2O_2$  培养 RIN - mβ细胞 6 h 后,β细胞凋亡数量较正常对照组明显增加,细胞存活率明显降低。

- 2.2 内质网应激 内质网是 FFA 酯化的场所。电镜下观察 到暴露在 FFA 的 β 细胞的内质网是膨胀的。高的 FFA 负荷 超过了 β 细胞的酯化能力,造成内质网功能受损和内质网应 激反应的触发,因而造成对 β 细胞的毒性作用。 FFA 导致内质网应激的机制还不明确。 内质网过多的 FFA 酯化刺激会导致新合成蛋白质的过程和转运延误,而饱和的甘油三酯会沉淀在内质网应激合成蛋白质的位点上。 FFA 也可以增加内质网经聚受损,同时在胰岛素抵抗或高糖情况下,可以增加内质网应激和 β 细胞凋亡作用。 内质网应激近期被认为是肥胖、胰岛素抵抗的细胞、分子机制<sup>[9,10]</sup>。 Wang 等<sup>[11]</sup>发现内质网应激可导致类固醇调节因子结合蛋白 1 (SREBP 1)活化,使脂质堆积,葡萄糖刺激胰岛素分泌 (GSIS)受损、β 细胞凋亡,脂肪生成和致凋亡基因上调。 这些脂毒性后果可被 SREBP 1 的显性负相的突变体来阻断。
- 2.3 Bcl 2 相关途径 B细胞淋巴瘤蛋白家族是与细胞凋亡关系密切的一类蛋白家族,其中 Bcl 2、Mcl 1、Bcl xl 等对胰岛β细胞起抗凋亡作用,而 Bax、Bid、Bak、Bad 等促进胰岛β细胞凋亡的发生。Bad 是促凋亡因子,Bad 通过去磷酸化而活化,进而活化 Bax,从而促进线粒体释放细胞色素 c;进入胞浆的细胞色素 c 与 Apaf 1、ATP/d ATP 结合成复合物,进而募集 caspase9 前体,富集的 caspase9 前体自我激活,从而导致细胞凋亡。而 Bcl 2 通过抑制细胞色素 c 从线粒体释放到细胞质,从而抑制细胞凋亡。Santangelo 等 [12] 发现同时给予肝细胞生长因子(HGF)和 FFA 明显抑制了 FFA 诱导的 RINm5F 细胞凋亡。HGF 的这种保护作用是通过抑制FFA 导致的 bcl 2mRNA 和蛋白表达的下调实现的。
- 2.4 神经酰胺途径 血浆中 FFA 持续升高会导致胞质中产生大量的长链脂酰辅酶 A (CoA),使更多的脂酰 CoA 进入非氧化代谢途径。非氧化代谢产物具有脂毒性,神经酰胺即是其中的代表,它在 Ca²+作用下,活化各种激酶,使细胞停止在 CO / G1 期,同时活化的各种 Ca²+依赖性酶可进一步激活核酸内切酶、蛋白酶、磷酸脂肪酶、蛋白磷酸酶、谷氨酰胺转移酶,导致细胞凋亡。神经酰胺还可通过核因子(NF) κB-iNOS-NO 途径引起细胞凋亡。Maedler等[13] 报道在饱和脂肪酸软脂酸培养正常大鼠胰岛细胞其凋亡增加,加入神经酰胺的模拟剂 C2-神经酰胺可模拟软脂酸介导 β 细胞凋亡和增殖减少,同时用神经酰胺合酶的抑制剂 Fumonisin B1 可阻断软脂酸的这种效应,提示神经酰胺在 FFA 介导的凋亡中起重要作用。
- 2.5 Caspase 家族 Caspase 即胱天蛋白酶,该酶的活性中心有催化作用的半胱氨酸残基,能水解底物蛋白中特异部位的天冬氨酸残基羧基侧肽链,在细胞凋亡信号传导过程中处核

- 心地位。Caspase 家族可分为两种类型:起始者 Caspase、效应者 Caspase。起始者 Caspase 包括 Caspase 8、9、10,效应者 Caspase 包括 Caspase 包括 Caspase 包括 Caspase 包括 Caspase 在凋亡途径中处于下游,其前体能被起始者 Caspase 切割而活化,从而切割底物使细胞凋亡。Hirota 等[ $^{14}$ ] 发现将离体的小鼠胰岛 β细胞放入棕榈酸中培养 3 h Caspase6 的表达增加,培养 6 h后 Caspase3 表达增加,小鼠胰岛 β细胞凋亡数量较对照组明显增加,培养液加入肉毒碱棕榈酰转移酶  $^{-1}$  抑制剂羟苯甘氨酸后可降低 Caspase3、6 活性,减少小鼠胰岛 β细胞凋亡数量
- 2.6 胰岛素受体底物 -2 胰岛素受体底物 -2 (insulin receptor substrate, IRS)蛋白家族成员是细胞内酪氨酸激酶底物,在细胞表面受体下游起信号传递作用。IRS -2 表达减少能促进胰岛细胞复制、新生和存活,IRS -2 表达减少导致β细胞凋亡<sup>[15]</sup>。 Lingohr 等<sup>[16]</sup>发现 FFA 引起β细胞凋亡时伴有 IRS -2 蛋白表达减少,而用腺病毒介导的β细胞 IRS -2 蛋白表达水平升高,同时保护了 FFA 诱导的β细胞凋亡。IRS -2 通过激活 Akt、降低 caspase -9 的活性来抑制细胞凋亡。
- 2.7 12-脂氧合酶 12-脂氧合酶(12-lipoxygenase,12-LO)是一类以非血红素铁蛋白为辅基的多功能酶之一,可特异性地表达在胰岛  $\beta$  细胞上,与葡萄糖刺激的胰岛素分泌(GSIS)的调节有关,可氧化脂肪酸如花生四烯酸、亚油酸等,使之转变为它们的过氧化氢物。过高浓度的脂质过氧化氢物导致氧化应激,可使  $\beta$  细胞功能紊乱、凋亡增加。Prasad等[17]观察到受损的  $\beta$  细胞中 12-LO 表达增加,12-LO 表达缺陷的大鼠糖尿病发病率降低,12-LO 过量表达能够抑制 GSIS,并与  $\beta$  细胞的凋亡有关。
- 2.8 蛋白激酶 B(PKB) 磷脂酰肌醇 3(PI3K)激酶途径 PKB 是一种丝氨酸/苏氨酸激酶,其激酶活性区序列与 PKA 和 PKC 高度同源。由于 PKB 分子又与 T细胞淋巴瘤中的逆转录病毒癌基因 V akt 编码的蛋白 Akt 同源,又被称为 Akt。胰岛中的 PKB 主要表达在 β 细胞,可促进 β 细胞的增殖,阻断细胞凋亡通路。 PKB 磷酸化 Bad,使 Bad 从 Bcl 2/Bcl X 复合物中游离出来并锚定在 14 3 3 蛋白上,从而抑制 Bad 引起的细胞凋亡,进而起到抑制细胞凋亡、促进细胞存活的作用。 PKB 还磷酸化蛋白酶 caspase 9 和 Foxo 蛋白,从而抑制它们引起的细胞凋亡。另外,活化的 PKB 还磷酸化 MDM2,p MDM2 转人细胞核中,与 p53 接触并抑制其活性和促进它降解,从而起到抑制细胞凋亡的作用。 Higa 等 [18] 发现,用 0.5 ~ 1.0 mM 软脂酸培养 24h,胰岛 INS 1 细胞数量减少。而 PKB 的抑制剂抵消了高剂量软脂酸诱导的细胞死亡。
- 2.9 G 蛋白偶联受体(GPR40) CPR40 是脂肪酸的特异性 受体,这个受体能识别  $C_{12-16}$  饱和脂肪酸和  $C_{18-20}$  不饱和脂肪。脂肪酸能活化 GPR40,激活胰岛  $\beta$  细胞内信号转导途径,调节胰岛素分泌,促进胰岛  $\beta$  细胞过度增殖,引起胰岛  $\beta$  细胞功能缺陷,凋亡增加[19]。而 Zhang 等[20] 利用 RNA 干扰

技术研究则显示, 软脂酸引起的胰岛细胞凋亡可能不是由 GPR40 介导的, 而油酸保护了软脂酸诱导的 β 细胞凋亡这一作用至少部分是由 GPR40 介导的。

综上所述,高浓度游离脂肪酸通过多种作用途径导致胰岛β细胞凋亡,是2型糖尿病发生发展的重要原因。对高脂状态下胰岛β细胞凋亡的深入研究,必将为今后2型糖尿病的预防及临床治疗研究提供重要的帮助。

### 参考文献

- 1 Li HL, Yu YR, Yu HL, et al. Relationship between peripheral insulin resistance and beta cell function in obese subjects [J]. Sichuan Da Xue Xue Bao Yi Xue Ban, 2005,36(3):378-381.
- 2 Eitel K, Staiger H, Rieger J, et al. Protein kinase C delta activation and translocation to the nucleus are required for fatty acid induced apoptosis of insulin secreting cells [J]. Diabetes, 2003,52(4): 991-997.
- 3 Girard J. Contribution of free fatty acids to impairment of insulin secretion and action. mechanism of beta cell lipotoxicity [J]. Med Sci (Paris), 2005,21:19-25.
- 4 Karaskov E, Scott C, Zhang L, et al. Chronic palmitate but not oleate exposure induces endoplasmic reticulum stress, which may contribute to INS -1 pancreatic beta - cell apoptosis [J]. Endocrinology, 2006, 147(7):3398-3407.
- 5 Lai E, Bikopoulos G, Wheeler MB, et al. Differential activation of ER stress and apoptosis in response to chronically elevated free fatty acids in pancreatic beta - cells [J]. Am J Physiol Endocrinol Metab, 2008,294(3): 540-550.
- 6 Martinez SC, Tanabe K, Cras Méneur C, et al. Inhibition of Foxol protects pancreatic islet beta cells against fatty acid and endoplasmic reticulum stress induced apoptosis[J]. Diabetes, 2008,57(4):846 –859.
- 7 FarissMW, Chan CB, Patel M, et al. Role of mitochondria in toxic oxidative stress [J]. Mol Interv. 2005,5(2):94-111.
- 8 Ye CL, Jin YL, Ye KH, et al. Effects of EGb 761 on the cell apoptosis induced by H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> in RIN m beta cells [J]. Zhong Yao Cai, 2007, 30(4): 424 428.
- 9 Ozcan U, Cao Q, Yilmaz E, et al. Endoplasmic reticulum stress links obesity, insulin action, and type 2 diabetes [J]. Science, 2004,306

- (5695):457-461.
- 10 Nakatani Y, Kaneto H, Kawamori D, et al. Involvement of endoplasmic reticulum stress in insulin resistance and diabetes [J]. J Biol Chem. 2005.280(1):847-851.
- 11 Wang H, Kouri G, Wollheim CB. ER stress and SREBP-1 activation are implicated in beta cell glucolipotoxicity [J]. J Cell Sci, 2005,118(Pt17):3905-3915.
- 12 Santangelo C, Matarrese P, Masella R, et al. Hepatocyte growth factor protects rat RINm5F cell line against free fatty acid – induced apoptosis by counteracting oxidative stress [J]. J Mol Endocrinol, 2007,38(1-2):147-158.
- 13 Maedler K, Oberholzer J, Bucher P, et al. Monounsaturated fatty acids prevent the deleterious effects of palmitate and high glucose on human pancreatic beta cell turnover and function [J]. Diabetes, 2003,52(3):726-733.
- 14 Hirota N, Otabe S, Nakayama H, et al. Sequential activation of caspases and synergistic beta – cell cytotoxicity by palmitate and anti - Fas antibodies [J]. Life Sci, 2006, 79(13):1312-1316.
- 15 Jhala US, Canettieri G, Screaton RA, et al. cAMP promotes pancreatic beta - cell survival via CREB - mediated induction of IRS - 2
  [J]. Genes Dev. 2003, 17(13):1575-1580.
- 16 Lingohr MK, Dickson LM, Wrede CE, et al. Decreasing IRS 2 expression in pancreatic beta cells (INS 1) promotes apoptosis, which can be compensated for by introduction of IRS 4 expression [J]. Mol Cell Endocrinol, 2003, 209 (1-2);17-31.
- 17 Prasad KM, Thimmalapura PR, Woode EA, et al. Evidence that increased 12 lipoxygenase expression impairs pancreatic beta cell function and viability [J]. Biochem Biophys Res Commun, 2003, 308(3):427-432.
- 18 Higa M, Shimabukuro M, Shimajiri Y, et al. Protein kinase B/Akt signalling is required for palmitate induced beta cell lipotoxicity [J]. Diabetes Obes Metab, 2006,8(2):228-233.
- 19 Brown AJ, Jupe S, Briscoe CP. A family of fatty acid binding receptors [J]. DNA Cell Biol, 2005,24(1):54-61.
- 20 Zhang Y, Xu M, Zhang S, et al. The role of G protein coupled receptor 40 in lipoapoptosis in mouse beta cell line NIT 1 [J]. J Mol Endocrinol, 2007, 38(6):651-661.

[收稿日期 2009-03-25][本文编辑 韦挥德 黄晓红]

# 欢迎订阅 欢迎投稿 欢迎刊,登广告

本刊地址:广西南宁市桃源路 6 号,邮编:530021,电话:(0771)2186013 E-mail:zglexyxzz@163.com

《中国临床新医学》杂志编辑部