

[文章编号] 1000-4718(2007)07-1272-05

钙调神经磷酸酶信号通路参与 PGF_{2α} 诱导的心肌细胞肥大*

蒋青松², 黄燮南^{1△}, 周岐新², 杨贵忠¹, 戴支凯¹, 吴芹¹, 石京山¹(¹遵义医学院药理教研室,贵州 遵义 563003; ²重庆医科大学药理教研室,重庆 400016)

[摘要] 目的:研究前列腺素 F_{2α}(PGF_{2α})诱导心肌细胞肥大的作用及其细胞内信号转导通路。方法:利用乳鼠心肌细胞培养,以细胞直径、蛋白质含量和心房利钠因子(ANF)mRNA 表达为心肌肥大反应指标,观察 PGF_{2α}致心肌肥大效应。采用 Fura-2/AM 为荧光指示剂测定心肌细胞内钙浓度([Ca²⁺]_i);RT-PCR 法半定量测定 mRNA 表达;Western blotting 方法检测蛋白表达。结果:随着 PGF_{2α}浓度升高(10⁻¹⁰–10⁻⁵ mol/L),心肌细胞直径、蛋白含量和[Ca²⁺]_i均明显高于溶剂对照组($P < 0.01$);PGF_{2α} 10⁻⁷ mol/L 使 ANF mRNA 表达明显高于对照组($P < 0.01$);钙调神经磷酸酶(CaN)mRNA 及 CaN 信号通路(含 CaN 及其下游因子 NFAT₃ 和 GATA₄)蛋白的表达亦明显高于对照组($P < 0.05$)。加入 CsA(CaN 阻断剂)后,PGF_{2α}诱导的心肌细胞肥大和[Ca²⁺]_i升高的作用明显降低($P < 0.01$),CaN mRNA 和 CaN 信号通路蛋白的表达亦明显减少($P < 0.05$)。结论:PGF_{2α}诱导的心肌细胞肥大至少部分与其升高[Ca²⁺]_i从而激活 CaN 信号转导通路有关。

[关键词] 前列腺素 F 类; 心肌肥大; 信号转导; 钙神经素

[中图分类号] R363

[文献标识码] A

Calcineurin signal transduction pathway involves in cardiomyocyte hypertrophy induced by prostaglandin F_{2α}

JIANG Qing-song², HUANG Xie-nan¹, ZHOU Qi-xin², YANG Gui-zhong¹, DAI Zhi-kei¹, WU Qin¹, SHI Jing-shan¹(¹Department of Pharmacology, Zunyi Medical College, Zunyi 563003, China; ²Department of Pharmacology, Chongqing Medical University, Chongqing 400016, China. E-mail: huangxienan@yahoo.com.cn)

[ABSTRACT] AIM: To study the role of prostaglandin F_{2α}(PGF_{2α}) in cardiac hypertrophy and its relation with calcineurin(CaN) signal transduction pathway *in vitro*. METHODS: The cultured neonatal rat cardiomyocyte was used to observe the hypertrophic effect of PGF_{2α}, and the hypertrophic response was assayed by measuring the cell diameter, protein content and atrial natriuretic factor(ANF)mRNA expression. For mechanism studies, the intracellular free calcium concentration([Ca²⁺]_i) in cultured cardiomyocytes was measured by using Fura-2/AM as a fluorescent indicator. ANF and CaN mRNA expressions, and the expressions of CaN and its downstream effectors, NFAT₃ and GATA₄ proteins were assayed by RT-PCR and Western blotting, respectively. RESULTS: In cultured cardiomyocytes, PGF_{2α} induced profound hypertrophic morphology change, the significant increase in cell diameter and protein content in a concentration-dependent manner compared with those in vehicle control($P < 0.01$). The same result was found in measuring the [Ca²⁺]_i in cardiomyocytes($P < 0.01$). PGF_{2α} at concentration of 10⁻⁷ mol/L significantly promoted ANF and CaN mRNA expressions and the protein expressions of CaN/NFAT₃/GATA₄ compared with those in the vehicle control($P < 0.05$). Cyclosporin A, a CaN inhibitor, markedly inhibited the myocyte hypertrophy($P < 0.01$), reduced the increased [Ca²⁺]_i($P < 0.01$) and decreased the expressions of CaN mRNA and CaN/NFAT₃/GATA₄ proteins($P < 0.05$) compared with those of only PGF_{2α} 10⁻⁷ mol/L treatment. CONCLUSION: Cardiomyocyte hypertrophy induced by PGF_{2α} may be, at least in part, mediated by CaN signal transduction pathway activated by increasing [Ca²⁺]_i.

[KEY WORDS] Prostaglandins F; Myocardial hypertrophy; Signal transduction; Calcineurin

[收稿日期] 2005-09-26 [修回日期] 2005-12-26

* [基金项目] 贵州省科技厅资助项目[No. (2004)3057]

△通讯作者 Tel: 0852-8205416; E-mail: huangxienan@yahoo.com.cn

前列腺素 F_{2α} (prostaglandin F_{2α}, PGF_{2α}) 是花生四烯酸环氧酶途径重要活性代谢产物之一, 体内分布广泛, 已知其生理作用主要集中在调节黄体溶解和复原及调节眼内压方面。一些研究提示^[1,2], PGF_{2α} 可能参与心肌适应性代偿肥大过程。PGF_{2α} 的作用系通过其特异性受体前列腺素 F 受体 (FP 受体) 与 Gq 蛋白耦联产生, 但其致心肌肥大的作用与其它 Gq 蛋白耦联受体不完全一样, 该作用独立于蛋白激酶 C (protein kinase C, PKC)、丝裂素活化蛋白激酶 p38 (p38 mitogen - activated protein kinase, p38 MAPK) 及细胞外信号调节激酶 (extracellular - regulated kinase, ERK) 途径^[3], 提示有其它信号转导通路参与 PGF_{2α} 的致心肌肥大过程。PGF_{2α} 与其特异性受体 FP 结合后, 磷脂酶 C (phospholipase C, PLC) 激活, 除通过二酯酰甘油 (diacylglycerol, DAG) 途径激活 PKC 及其下游因子外, 还通过肌醇 1,4,5 - 三磷酸 (inositol triphosphate, IP₃) 途径使细胞内 Ca²⁺ 升高^[4]。那么其心肌肥大作用与 Ca²⁺ 升高所激活的一条重要信号转导途径 - 钙调神经磷酸酶 (calcineurin, CaN) 途径是否有关? 目前未见相关报道。为了阐明 PGF_{2α} 诱导心肌肥大的细胞内信号转导通路具体环节, 分析 PGF_{2α} 致心肌肥大作用与 CaN 信号通路的关系, 本实验利用乳鼠心肌细胞培养进行了相关研究。

材料和方法

1 动物与主要试剂

1~3 d SD 乳鼠由重庆第三军医大学野战外科研究所动物室提供 (许可证号: SCXK (渝) 20020003)。本实验使用的主要试剂及来源是: PGF_{2α} (Cayman Chemical); DMEM (Gibco); 胰蛋白酶 (上海佰奥生物科技有限公司); 小牛血清 (上海第二医科大学实验中心); Triton X-100 (华美生物工程公司); RIPA 裂解液 (Upstate); Bradford 蛋白浓度测定试剂盒 (江苏碧云天); RNA 提取试剂盒 (Qiagen Company); RT-PCR 一步法试剂盒 (Promega); 环孢素 A (cyclosporin A, CsA)、Fura-2/AM、EGTA、5' - 溴脱氧尿苷 (5' - BrdU) 均购自 Sigma 公司; CaN、NFAT₃、GATA₄ 小鼠抗大鼠单克隆抗体均为 Santa Cruz 产品。其余试剂皆为国产分析纯。

D-Hanks 液的成分为 (mmol/L): NaCl 137.0, KCl 5.0, Na₂HPO₄ 0.6, KH₂PO₄ 0.4, NaHCO₃ 3.0, glucose 5.6。pH 7.30~7.40。在 D-Hanks 液中加

入 CaCl₂ 1.30 mmol/L 和 MgCl₂ 0.5 mmol/L 即为 Hanks 液。

2 心肌细胞培养与鉴定

用胰蛋白酶消化法将乳鼠心室肌消化成单细胞悬液, 经差速贴壁分离后, 将未贴壁心肌细胞用含 20% 小牛血清的 DMEM 悬浮, 调细胞密度至 (1.5~3) × 10⁹ cells/L, 分别接种于 25 mL 培养瓶内 (检测细胞内钙含量) 或调细胞密度至 (0.5~1) × 10⁸ cells/L 于 6 孔板 (检测细胞直径) 及 24 孔板 (测定细胞蛋白质含量), 置于 37 °C、5% CO₂ 培养箱中培养。18~30 h 后见细胞培养贴壁生长, 48 h 可见细胞出现自发搏动。培养前 2 d 加入 0.1 mmol/L 5' - BrdU 抑制成纤维细胞生长。于细胞培养 48 h 后更换培养液, 72 h 换无血清培养液并加入试剂, 继续孵育 48 h 后用于检测。

用上述方法分离制备的心肌细胞, 经抗 α - actin 抗体的免疫细胞化学染色, 纯度可达 95% 以上, 符合实验要求。

3 心肌细胞直径测量

取有心肌细胞生长的玻片, 冷 D-Hanks 液漂洗血清及杂质, 4% 多聚甲醛固定 15 min, 晾干, 常规 HE 染色后用 BI2000 医学图像分析系统 (成都泰盟有限公司) 测量单个细胞直径, 每张玻片测 5 个视野, 每个视野测 10~15 个细胞, 取其平均值。每组重复 3 次。

4 心肌细胞蛋白含量检测

将 24 孔板内培养好的心肌细胞用 0.125% 胰蛋白酶消化, 加入 RIPA 裂解缓冲液, 冰浴条件下超声破碎细胞, 12 000 × g 4 °C 离心 20 min, 取上清液根据蛋白检测试剂盒说明书操作进行蛋白定量, 并根据每孔细胞数计算单个心肌细胞的含量, 存于 -70 °C 备用。

5 RT-PCR 法检测心房利钠因子 (atrial natriuretic factor, ANF) 和 CaN mRNA 的表达

按说明书操作提取纯化心肌细胞总 RNA, 用 RT-PCR 试剂盒检测心肌细胞 ANF 和 CaN mRNA 的表达情况。参照文献^[5,6] 和 GenBank 中大鼠相应的基因序列, 各对引物序列如下: ANF sense: 5' - GCC CTG AGC GAG CAG ACC GA - 3', antisense: 5' - CGG AAG CTG TTG CAG CCT A - 3'; CaN sense: 5' - ACT GGC ATG CTC CCC AGC GGA - 3', anti-sense: 5' - GTG CCG TTA GTC TCT GAG GCG - 3'; β - actin sense: 5' - GAC TAC CTC ATG AAG ATC CTG

ACC - 3', antisense: 5' - TGA TCT TCA TGG TGC TAG GAG CC - 3'。扩增片段分别为 202 bp、244 bp 和 423 bp。引物由北京鼎国生物技术发展中心合成。

利用 RT - PCR 一步法试剂盒检测 ANP 和 CaN mRNA 的表达, 反应条件如下:(1) 逆转录: 48 ℃ 45 min, 94 ℃ 2 min, 1 个循环。(2) 扩增: 94 ℃ 30 s, 60 ℃ 30 s, 72 ℃ 1 min, 共 35 个循环。(3) 延伸: 72 ℃ 7 min。产物用 BI2000 凝胶成像系统(成都泰盟科技有限公司)分析, 计算 ANP 或 CaN 与 β -actin 积分吸光度值(A)之比, 确定目的基因的表达水平。每组重复 3 次。

6 心肌细胞内游离钙浓度($[Ca^{2+}]_i$)测定^[7]

将培养瓶内心肌细胞用 0.125% 胰蛋白酶消化制成细胞悬液, 加入 5 μ mol/L 的 Fura - 2/AM 负载, 然后用 Hanks 液悬浮, 调细胞密度至 1×10^9 cells/L, 用荧光分光光度计(日本岛津公司)检测(发射波长 500 nm, 激发发射光栅为 5 nm 和 10 nm, 激发波长 340 - 380 nm)。根据公式 $[Ca^{2+}]_i = Kd \times (F - F_{min}) / (F_{max} - F)$ 计算 $[Ca^{2+}]_i$ 浓度。

7 Western blotting 法检测 CaN 及其下游因子 NFAT₃ 和 GATA₄ 蛋白表达

取 30 μ g 总蛋白经聚丙烯酰胺变性凝胶分离, 电转膜法转移到 PVDF 膜上, 封闭、分别加 I 抗(CaN: 1: 200 稀释; NFAT₃: 1: 100 稀释; GATA₄: 1: 100 稀释)、辣根过氧化物酶标记 II 抗, 二氨基联苯胺显色,

凝胶成像系统分析。每组重复 3 次。

8 统计学处理

实验数据均以 $\bar{x} \pm s$ 表示, 用 SPSS11.5 统计软件进行 ANOVA 分析或 t 检验进行统计学处理。

结 果

1 PGF_{2 α} 诱导的心肌细胞肥大及 CsA 的作用

HE 染色可见, 加入不同浓度 PGF_{2 α} (10^{-10} - 10^{-5} mol/L)后, 心肌细胞明显增大, 肿胀, 分界不清(图 1A、B)。各处理组的细胞直径和蛋白质含量为表 1 所示。若以各测定值的平均值计算, 可见心肌细胞直径随 PGF_{2 α} 浓度增加而逐渐增大, 10^{-10} - 10^{-5} mol/L(以 10 倍浓度递增)分别增加了 1.8、2.3、2.8、3.2、3.8 和 4.5 倍($P < 0.01$), 具有明显量效关系。不同浓度 PGF_{2 α} 亦使心肌细胞蛋白质含量呈浓度依赖性增加, 与细胞直径大小结果基本一致。参照细胞直径和蛋白含量, 我们选用 PGF_{2 α} 10^{-7} mol/L 进行后面的实验。CsA 10^{-6} mol/L 明显抑制 PGF_{2 α} 10^{-7} mol/L 诱导的细胞直径增加(图 1C、表 2)和蛋白质含量升高(表 2), 其抑制率分别为 42% ($P < 0.01$) 和 23% ($P < 0.01$)。

正常心肌细胞 ANP mRNA 基础表达很低。PGF_{2 α} 10^{-7} mol/L 诱导心肌细胞 ANP mRNA 表达明显高于正常对照组($P < 0.01$)。CsA 明显抑制 PGF_{2 α} 对 ANP 表达的影响($P < 0.01$), 见表 2。

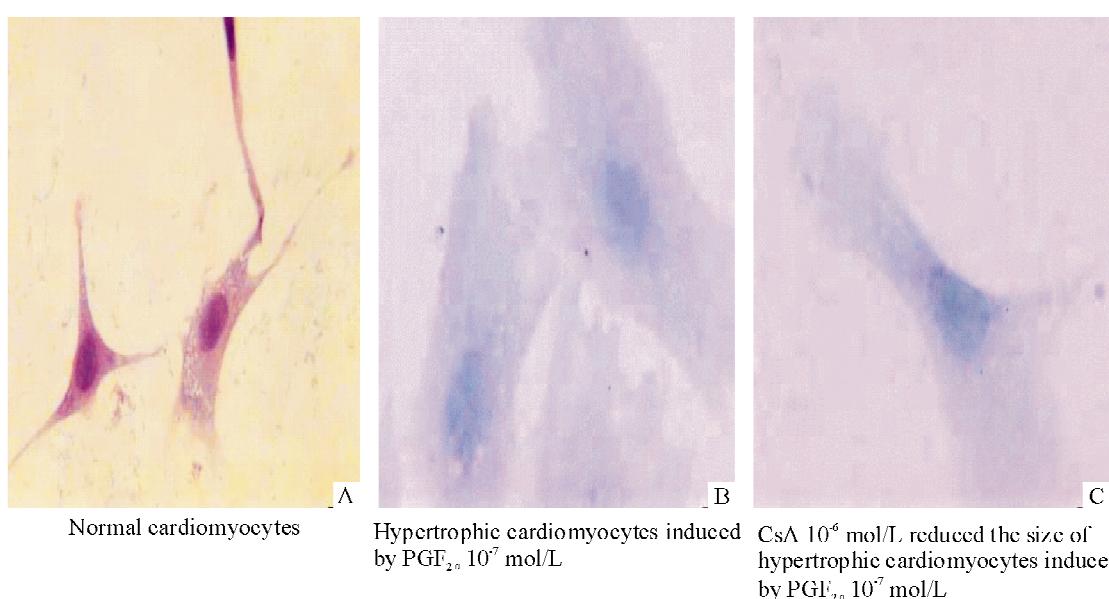


Fig 1 The HE staining of cardiomyocytes treated with (B) or without (A) PGF_{2 α} 10^{-7} mol/L and treated with PGF_{2 α} 10^{-7} mol/L plus CsA 10^{-6} mol/L (C).

图 1 心肌细胞 HE 染色

2 PGF_{2α}对心肌细胞[Ca²⁺]_i的影响及CsA的抑制作用

本实验条件下,测得心肌细胞静息[Ca²⁺]_i为(149.7±26.2)nmol/L,当以10倍浓度递增地加入PGF_{2α}(10⁻¹⁰~10⁻⁵mol/L)孵育48 h,除10⁻¹⁰mol/L组外,其余各组呈浓度依赖性地使[Ca²⁺]_i升高(与静息[Ca²⁺]_i比较,P<0.01)。加入PGF_{2α}10⁻⁷mol/L时[Ca²⁺]_i升高至(274.3±36.2)nmol/L,CsA 10⁻⁶mol/L明显抑制PGF_{2α}10⁻⁷mol/L的作用,使[Ca²⁺]_i降至(161.9±20.6)nmol/L(P<0.01),见图2。

表1 PGF_{2α}对心肌细胞直径和蛋白质含量的影响

Tab 1 Effects of PGF_{2α} (mol/L) on the diameters and protein levels of cardiomyocytes

Group	Cell diameter (μm)(n=3)	Protein level (pg/cell)(n=6)
Control	36±11	419.2±41.6
PGF _{2α} 10 ⁻¹⁰	66±15**	450.3±62.7
PGF _{2α} 10 ⁻⁹	83±23**	487.3±69.2
PGF _{2α} 10 ⁻⁸	99±27**	494.3±28.0**
PGF _{2α} 10 ⁻⁷	115±23**	548.5±59.2**
PGF _{2α} 10 ⁻⁶	138±31**	592.1±87.6**
PGF _{2α} 10 ⁻⁵	163±42**	636.3±62.9**

** P < 0.01 vs control.

表2 CsA对PGF_{2α} 10⁻⁷ mol/L所增大(高)的心肌细胞直径、蛋白质含量和ANF mRNA表达的影响

Tab 2 Effects of cyclosporin A (CsA) on the elevated cell diameter, protein level and ANF mRNA expression of cardiomyocytes induced by PGF_{2α} at 10⁻⁷ mol/L

Group	Cell diameter (μm)(n=3)	Protein level (pg/cell)(n=6)	ANF mRNA (n=3)
Control	36±11	419.2±41.6	0.010±0.004
PGF _{2α} 10 ⁻⁷	115±23**	548.5±59.2**	0.026±0.004**
PGF _{2α} 10 ⁻⁷ +CsA 10 ⁻⁶	67±15##	420.5±69.7##	0.019±0.001##

ANF: atrial natriuretic factor. ** P < 0.01 vs control; ## P < 0.01 vs PGF_{2α} 10⁻⁷ mol/L treatment.

3 PGF_{2α}对CaN mRNA表达的影响及CsA的抑制作用

正常心肌细胞CaN mRNA表达与内对照β-actin积分吸光值之比为0.225±0.023,PGF_{2α} 10⁻⁷mol/L使心肌细胞CaN mRNA表达增高至0.343±0.030(P<0.01)。CsA 10⁻⁶mol/L明显抑制PGF_{2α}的作用,使CaN mRNA的表达降低至0.252±0.033(P<0.01)。

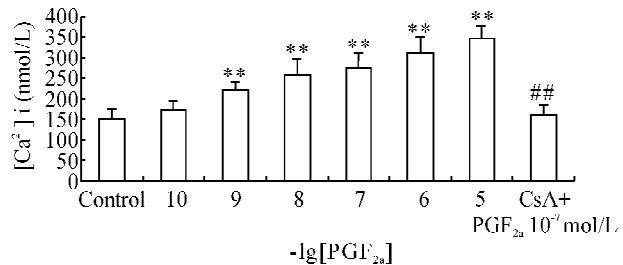


Fig 2 Effects of PGF_{2α} at different concentrations on the intracellular free calcium concentration([Ca²⁺]_i) of cardiac myocytes and the inhibition of CsA(10⁻⁶ mol/L) on the elevated [Ca²⁺]_i induced by PGF_{2α} 10⁻⁷ mol/L. ** P < 0.01 vs control; ## P < 0.01 vs PGF_{2α} 10⁻⁷ mol/L.

图2 不同剂量PGF_{2α}对心肌细胞内Ca²⁺([Ca²⁺]_i)的影响及CsA的作用

4 PGF_{2α}对CaN/NFAT₃/GATA₄表达的影响及CsA的抑制作用

以空白对照组的蛋白表达量为1,加入PGF_{2α} 10⁻⁷mol/L后,心肌细胞CaN/NFAT₃/GATA₄蛋白表达分别高至1.49±0.13、1.17±0.01、1.28±0.03(P<0.05)。CsA 10⁻⁶mol/L明显抑制PGF_{2α}诱导的CaN及其下游因子NFAT₃和GATA₄蛋白的表达,使该3种蛋白的表达分别低至1.07±0.04、1.09±0.01、1.12±0.02(P<0.05)。

讨 论

近年一些研究显示^[8,9],Ca²⁺/CaM激活的CaN信号转导通路在心肌肥厚的发生发展中起重要作用。本实验显示,PGF_{2α}刺激肥大的心肌细胞,细胞内游离钙明显增加,同时CaN mRNA和蛋白质表达及其重要下游因子NFAT₃和GATA₄的蛋白表达亦明显增加,提示PGF_{2α}诱导的心肌肥大与Gq-蛋白激活→细胞内钙升高→CaN信号通路激活可能有关。为进一步确定CaN信号转导通路在PGF_{2α}诱导的心肌肥大中的作用,我们同时还使用了该通路的特异性阻断剂CsA进行实验。结果表明,CsA在抑制PGF_{2α}所致心肌肥大的同时,还抑制其诱导的细胞内游离钙增加,在mRNA水平和蛋白质水平上减少CaN的表达,并在蛋白质水平上降低NFAT₃和GATA₄的表达,提示CsA抗PGF_{2α}致心肌肥大的作用与其对细胞内钙的抑制作用和CaN及其下游因子表达的抑制密切相关,进一步证实Ca²⁺-CaN途径参与了PGF_{2α}的致心肌肥大作用。

心肌肥厚的发生是通过激活各种信号通路及其下游转录因子,最终调节基因和蛋白的表达而产生

的。虽然引起心肌肥厚的分子机制尚未完全明了,但心肌肥厚可能并不是单一信号通路作用的结果。大量研究表明,不同的刺激因子可通过多种信号途径引起心肌肥厚。例如,内皮素-1引起的心肌肥厚已发现有PKC途径,磷脂酰肌醇-3激酶(phosphatidylinositol 3-kinase, PI₃K)途径以及MAPK途径的3个主要亚家族等多条途径参与^[10-12]。值得注意的是,在本实验中,CsA并不能完全阻断PGF_{2α}诱导的心肌细胞肥大,提示除CaN途径外,PGF_{2α}的作用还可能有其它信号通路参与。实际上,已有研究表明,PGF_{2α}的心肌肥厚作用可能与MAPK通路的3个亚家族成员之一的JNK途径有关^[3]。由于心肌肥大信号通路交互联系的复杂性,除Ca²⁺-CaN途径和JNK途径外,PGF_{2α}致心肌肥大作用是否还有其它信号通路参与,尚需进一步研究查明。

【参考文献】

- [1] Lai J, Jin H, Yang R, et al. Prostaglandin F_{2α} induces cardiac myocyte hypertrophy *in vitro* and cardiac growth *in vivo* [J]. Am J Physiol, 1996, 271(6 Pt 2): H2197-H2208.
- [2] Adams JW, Migita DS, Yu MK, et al. Prostaglandin F2 alpha stimulates hypertrophic growth of cultured neonatal rat ventricular myocytes [J]. J Biol Chem, 1996, 271(2): 1179-1186.
- [3] Adams JW, Sah VP, Henderson SA, et al. Tyrosine kinase and c-jun NH₂-terminal kinase mediate hypertrophic response to prostaglandin F_{2α} in cultured neonatal rat ventricular myocytes [J]. Circ Res, 1998, 83(2): 167-178.
- [4] Fujino H, Srinivasan D, Pierce KL, et al. Differential regulation of prostaglandin F_{2α} receptor isoforms by protein kinase C [J]. Mol Pharmacol, 2000, 57(2): 353-358.
- [5] Taigen T, De Windt JJ, Molkentin JD. Targeted inhibition of calcineurin prevents agonist-induced cardiomyocyte hypertrophy [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2000, 97(3): 1196-1201.
- [6] Abassi Z, Brodsky S, Gealekman O, et al. Intrarenal expression and distribution of cyclooxygenase isoforms in rats with experimental heart failure [J]. Am J Physiol, 2001, 280(1): F43-F53.
- [7] 黄燮南, 吴 芹, 雷开健, 等. 异紫堇碱对培养乳鼠心肌内游离钙的影响 [J]. 遵义医学院学报, 2002, 25(2): 97-99.
- [8] Molkentin JD. Calcineurin and beyond: cardiac hypertrophic signaling [J]. Circ Res, 2000, 87(9): 731-738.
- [9] Molkentin JD, Dorn II GW 2nd. Cytoplasmic signaling pathways that regulate cardiac hypertrophy [J]. Annu Rev Physiol, 2001, 63(1): 391-426.
- [10] Wang L, Gout I, Proud CG. Cross-talk between the ERK and p70 S6 kinase (S6K) signaling pathways [J]. J Biol Chem, 2001, 276(35): 32670-32677.
- [11] Yue TL, Gu JL, Wang C, et al. Extracellular signal-regulated kinase plays an essential role in hypertrophic agonists, endothelin-1 and phenylephrine-induced cardiomyocyte hypertrophy [J]. J Biol Chem, 2000, 275(48): 37895-37901.
- [12] Sugden PH. Signaling pathways activated by vasoactive peptides in the cardiac myocyte and their role in myocardial pathologies [J]. J Card Fail, 2002, 8(6 Suppl): S359-S369.