分离的成年大鼠心肌细胞的 Ca2+流入测定

葛兆莺* 硕全保** 梁瑞廉* (*上海市第六人民医院老年病研究室 200233)

(**中国科学院上海细胞生物学研究所)

钙离子通透心肌细胞膜的流量调控研究, 不仅在心肌细胞膜功能的理论上而且在临床实 践中都很重要。80年代初,Neyier发现心肌 组织在缺血和缺氧损伤后细胞能否继续生存, 与 Ca²⁺、Na⁺和K⁺通过细胞膜的运输调控有 非常重要的关系^[1]。为了在心肌细胞水平上进 行细胞膜的离子运输测定,一些人用胰蛋白酶 消化分离鸡胚的或乳鼠的心肌细胞,经培养形 成贴壁单层后供在不同实验条件下的细胞膜离 子流量测定^[2,3]。近年来,成年动物 心肌细胞 的分离也已获得进展,而且这种细胞被认为是 一种 心肌局部 缺血 的更 理想 的体 外研 究模 型^[4]。

本研究以分离的成年大鼠心肌细胞作为实验材料,应用放射性同位素⁴⁵Ca²⁺示踪技术,进行Ca²⁺ 通透心肌细胞膜的流量动力学分析。 本文主要报道新鲜分离的成年大鼠的心肌细胞可作为研究心肌细胞膜离子运输功能的体外实验模型,为进一步开展心脏复苏药物的作用机制研究打下基础。

材料和方法

1. 实验动物和药品

成年 Wistar 大鼠由上海细胞生物学研究所实验动物房 供给。一般化 学试剂 均为 国产 AR 级。 胶原酶 (Collagenase typeII)购自 Sigma 公司;山梨醇为第二 军医大学药学系产品; ⁴⁵CaCl₂(0.37—1.5 GBq×mg⁻¹ Ca²⁺)购自 Amersham 公司。硝苯甲 氧乙基异丙啶(尼莫的平, Nimodipine)购自天津中央制药厂。

2. 心肌细胞的分离和收集。

成年大鼠心肌细胞的分离参照Heide 等的方法^[4]。 简单过程如下:选取 200—300 克体重的 Wistar 大鼠, 戊巴比妥钠麻醉,打开胸腔,取出 心脏,在冰冷的缺 Ca²⁺ 液中洗 涤干净后,将心脏 安装在 Langendoff 装置上,用缺 Ca²⁺ 液灌注 5 分钟,接着用含胶原酶(1.25 mg/ml)的缺 Ca²⁺ 液循环灌注 45 分钟,取左右心室部分,剪碎和分散细胞。采用自然沉淀法分次收集心肌细胞,并制备实验所需的细胞悬液,供当日实 验使用。整个分离心肌细胞的过程在 37℃下进行。

3. 心肌细胞形态和成活率鉴定

在光学显微镜下用血球计数 板计数细胞,杆状和 球形细胞分类统计,并以细胞对锥虫蓝 染料的排斥能 力,计数成活和非成活的细胞^[4]。

4. Ca²⁺ 通透心肌细胞膜的流入量测定

Ca²⁺ 流入测定参考 McCall 等的方法^[3],并加以 改进: 计数分离的心肌细胞,制备每毫 升流量测定液 中含 7×10^4 — 10^5 个细胞的悬液(流量测定液成分为: 120 mmol/L NaCl, 30 mmol/L KCl, 3.4 mmol/L MgCl₂, 15 mmol/L 葡 萄 糖, 30 mol/L 牛 磺 酸和 5 mmol/L HEPES, pH 7.4,加入 CaCl₂ 至实验所需浓 度)。流入测定系统温育在 $37 \circ$ 振荡恒温水浴槽内,在 加入 4^5 Ca²⁺(1.05—2.1 μ Ci × ml⁻¹)时开始计时。按实 验设计的时间,分别吸取 200 μ I 均匀的细胞悬液,立 即与 30 倍体积的终止液(7%山梨醇)混和,离心(3000 rpm) 2 分钟,沉淀的 细胞再以终止液 洗涤 2 次 后与 100 μ I 的 5%SDS 充分混匀,移入计数杯 和加入 3 ml 闪烁液,用 Beckman LS 5801 液体闪 烁计数 仪计数 cpm。取 5 μ I 细胞悬液计数总 cpm,数据处 理参照文 献^[5],以每个心肌 细胞流入 fmol Ca²⁺ 为计算单位。

结果

1. 分离的心肌细胞形态和成活率

用胶原酶灌注成年大鼠的离体心脏,可获 得大量的单个分离的心肌细胞(图版 A 图)。18 只动物个体的统计数据显示,平均从每只大鼠 心脏的心室部分可分离收集到 5.1±0.6×10⁶ 个心肌细胞(表 1),其中杆状细胞约占 85%,

1994 年	1	994	年
--------	---	-----	---

表 1 分离的成年大鼠心肌细胞数量、形态和成活率统计表				
动物个体数	细 胞 数 (个±SE)	杆状细胞率 (%± SE)	杵状拒染细胞率* (%±SE)	
18	$5.1 \pm 0.6 \times 10^{6}$	84.8±1.7	82.7±1.7	

* 指形态完整并对锥虫蓝拒染的杆状细胞即成活细胞

活细胞占 82%左右。球状细 胞如 图版 B 图箭 头所示,表明细胞的质膜结构已遭受不可逆性 破坏,细胞变形成球状,且迅速被锥虫蓝染色, 为死亡心肌细胞。而在较高倍数的光镜下观察, 可以看到绝大多数杆状细胞形态完整,能清晰 地显示纹状结构并对锥虫蓝拒染,为成活心肌 细胞(图版图 C)。

2. Ca²⁺流入心肌细胞的时间曲线

为了证明以上分离的一群心肌细胞的质膜 功能活性,我们进行了⁴⁵Ca²⁺ 通透心肌细胞膜 流入细胞内的时间曲线测定(图1)。结果表明 在 30 分钟温育过程中,随着温育时间的延长, Ca²⁺ 流入量 逐渐上升。然而,在开始几分钟 内, Ca²⁺ 流入速度较快,以后渐渐减慢,有达 到平衡的趋势。当温育时间达 60 分钟时,未导 致明显的 Ca²⁺ 流入量的增加。说明 Ca²⁺ 流入 心肌细胞在动力学上有两个不同的时相,其一 是快速运输相,另一个为慢速运输相。在上述 测定系统中,加入 10 μmol/L 浓度的硝苯甲氧 乙基异丙啶观察其效应,图 1 的测定数据表明,







图 2 Ca²⁺ 流入 心肌 细胞的 速度与 Ca²⁺浓 度的关系

硝苯甲氧乙 基异丙啶对 Ca²⁺ 流入心 肌细胞约 有 30%的抑制作用。

3. Ca²⁺ 流入心肌细胞的速度 与其浓度的 关系

在改变 Ca^{2+} 浓度分别为 1.37、11.37、 20、200和 500 μ mol/L 时的 Ca^{2+} 流入速度分 别为 0.11±0.01、0.33±0.05、0.73±0.008、 8.91±0.21和 21.58±0.96 (fmol/cell/h) (图 2)。无论是低 Ca^{2+} 浓度(图 2 左上角),还是 较高 Ca^{2+} 浓度, Ca^{2+} 流入速度与胞外 Ca^{2+} 浓 度的关系都呈线性关系。这表明在分离的心肌 细胞 Ca^{2+} 通透质膜进入胞内的动力学特征,是 与自由扩散的离子通道特性相符合的。

讨 论

为了建立 Ca²⁺ 通透心肌 细胞膜流 量研究 的体外实验模型,本研究以成年大鼠分离的心 肌细胞为材料,应用放射性同位素 ⁴⁵Ca²⁺示踪 法,进行了 Ca²⁺ 流入动力学分析。作离子通透 细胞质膜的流量测定,首先应该考虑细胞膜的 完整性^[5]。最近有人应用荧光标记凝集素的方 法证明,在胶原酶消化分离心肌细胞过程中, 细胞质膜表面的结构没有受到破坏^[6]。我们以 相似的方法分离得到的心肌细胞,从形态和对 锥虫蓝拒染的结果都与文献^[3]报道的相一致。 Ca²⁺ 流入分离的心肌细胞的时间依赖性分析 表明, Ca²⁺ 的运输符合两室动力学特征^[7],从 而为进一步证明从成年动物分离的心肌细胞的 质膜具有完整性和功能活性提供了又一证据。

Ca²⁺流入心肌细胞的时间曲线(图1)显示 两个不同的时相,其一是快速运输Ca²⁺的系 统,另一个是 慢速运输Ca²⁺系统,这可用心 肌细胞膜上存在两类Ca²⁺运输成分的叠加来 作解释。Murphy等报道了在贴壁培养的鸡胚 心肌细胞 所进行的Ca²⁺流量测定^[2]。他们的 Ca²⁺流入时间曲线同样显示两个不同的时相。 然而,他们所测得Ca²⁺迅速运输的t³约9 秒,而从本实验的时间曲线看,迅速运输相的 t³大约是10分钟。由于实验材料和实验条件 不同,产生如此的差异也是可以理解的。

无机离子通透细胞膜的运输,主要由载体 和通道两类蛋白质分子担负,两者在动力学上 有显著差别,前者是饱和动力学特征,而后者 是自由扩散动力 学特征^[8]。我们在 Ca²⁺ 流入 心肌细胞的 速度与 胞外 Ca²⁺ 浓度的依赖关系 分析中看到(图 2),分离的心肌细胞质膜上存 在的 Ca²⁺ 流入系统是非饱和成分,这 就 证明 Ca²⁺ 流入分离的心肌细胞是通过其质膜上的通 道途径。

为了进一步鉴定 Ca²⁺ 通道的功能特性,本 实验应用已知的 Ca²⁺ 通道拮 抗剂硝苯 甲氧乙 基异丙啶考察了对 Ca²⁺ 流入的效应。实验结果 明显地看出, 10 μmol/L 硝苯甲氧 乙基异丙啶 对 Ca²⁺ 流入约有 30%的抑 制效应(图 1),这 与 McCarthy 等报道相一致^[9]。因此,分离的 成年大鼠心肌细胞为我们今后深入开展心脏复 苏药物对细胞膜离子运输系统作用机理的研究 提供了很有意义的实验材料。

滴 要

本研究进行了成年 Wistar 大鼠心 肌细胞 的分离,从细胞的形态及其对锥虫蓝拒染的结 果显示分离细胞的成活率达 80%以上。以放射 性同位素 ⁴⁵Ca²⁺ 作为 示踪 物,对 Ca²⁺ 流入分 离的心肌细胞作动力学分析结果表明: 流入心 肌细胞的 Ca²⁺ 量依赖于温育 时间;Ca²⁺ 的流 入速度与胞外 Ca²⁺ 浓度的依赖性呈线性关系。 由此说明,一群分离的心肌细胞具有完整的和 稳定的质膜表面,Ca²⁺ 通透心肌细胞质膜的流 入符合自由 扩散动力学 特征,显示了 Ca²⁺ 通 道的功能活性。从而,为进一步开展心脏复苏 药物对心肌细胞膜 Ca²⁺ 通道作 用机理 的分析 和缺血缺氧对心肌细胞功能影响的研究提供了 一个体外实验模型。

参考文献

- [1] Neyier, W. G., 1981, Am. J. Pathol., 102: 262.
- [2] Murphy, J. G. et al., 1987, J. Mol. Cell cardiol. 19: 271-279.
- [3] McCall, D. and T. A. Fried, 1990, J. Mol. Cell. Cardiol, 22: 201.
- [4] Heide, R. S. V. et al., 1990, J. Mol. Cell Cardiol., 22: 165.
- [5] 顾全保,细胞生物学杂志,1983,5(3): 39.
- [6] Stegemann, M. et al., 1990. J. Mol. Cell. Cardiol., 22: 787.
- [7] Grardos, G. et al., 1969, In: Laboratory Techniques in membrane Biophysics, (Passow, H, and Stampfl, R. Eds.) Springer Verlay, P. 8-20.
- [8] Darnell, J. et al., In: Molecular cell biology, 2 nd ed, W. H. Freeman and Company, New Youk, 1990, 531-582.
- [9] McCarthy, R. T. and C. J. Cohen, 1989, J. Gen. Physiol., 94(4); 669,