

·论著·

# 清开灵对大鼠谷氨酸神经毒性脑水肿时突触体游离钙的影响

陶永光, 岳少杰, 俞燕, 杨于嘉

(湖南医科大学附属湘雅医院儿科, 湖南 长沙 410008)

**[摘要]** 目的 探讨清开灵注射液对谷氨酸(Glu)神经毒性脑水肿时突触体内游离钙( $[Ca^{2+}]_i$ )的影响。方法 30只大鼠分成正常对照组、模型组、治疗组3组, 右侧脑室注射Glu制作大鼠神经毒性脑水肿模型, 4 h后处死大鼠测定其脑皮质含水量、钠、钾、钙和突触体 $[Ca^{2+}]_i$ 含量。结果 模型组脑含水量(82.04±0.8)%、钠含量(244.4±29.3) mmol/kg,  $[Ca^{2+}]_i$  (327.9±33.2) nmol/L 分别较正常对照组(79.93±0.59)%、(213.8±13.0) mmol/kg, (159.6±18.6) nmol/L 显著升高( $P < 0.01$ ,  $P < 0.05$ ,  $P < 0.01$ ), 模型组钙(4.76±0.74) mmol/kg 较正常对照组(5.21±0.81) mmol/kg 显著降低( $P < 0.05$ )。治疗组脑含水量(80.13±0.72)%、钠含量(209.4±14.7) mmol/kg,  $[Ca^{2+}]_i$  (162.5±17.6) nmol/L 较模型组显著降低( $P < 0.01$ ), 钙(5.44±0.76 mmol/kg, 干重)却增高( $P < 0.05$ )。结论 清开灵对大鼠谷氨酸神经毒性脑水肿有保护作用, 其机制可能与拮抗突触体钙离子内流有关。

**[关键词]** 清开灵; 脑水肿; 钙; 谷氨酸; 大鼠

**[中图分类号]** R-332 **[文献标识码]** A **[文章编号]** 1008-8830(2000)05-0325-03

## Effects of Qingkailing on Free Calcium of Synaptosomes in Rats with Neurotoxic Brain Edema Induced by L-glutamate

TAO Yong-Guang, YUE Shao-Jie, YU Yan, et al.

Department of Pediatrics, Xiangya Hospital, Hunan Medical University, Changsha 410008, China

**Abstract:** **Objective** To determine the effects of Qingkailing Injection (QKL) on free calcium of synaptosomes in rats with neurotoxic brain edema (NBE) induced by L-glutamate. **Methods** Thirty Sprague-Dawley rats were randomly divided into 3 groups: ①sham control group (SHA, n=10); ②model group (MOD, n=10); ③therapy group (QKL, n=10), each rat was injected QKL (10'ml/kg, i. p.). The water content and the concentrations of sodium, potassium, calcium of the cerebral cortex and free calcium ( $[Ca^{2+}]_i$ ) of the synaptosomes were determined at 4 hours after injecting chloride sodium or glutamate into the right lateral ventricle. **Results** The level of water content 82.04% ± 0.8%, and the concentrations of sodium (244.4±29.3) mmol/kg and  $[Ca^{2+}]_i$  (327.9±33.2) nmol/L significantly increased in MOD compared with SHA 79.93% ± 0.59%, (213.8±13.0) mmol/kg, (159.6±18.6) nmol/L,  $P < 0.01$ ,  $P < 0.05$ ,  $P < 0.01$  respectively, while the concentration of calcium in MOD (4.76±0.74) mmol/kg significantly decreased compared with SHA (5.21±0.81) mmol/kg ( $P < 0.05$ ). The water content 80.13% ± 0.72% and the concentrations of sodium (209.4±14.7) mmol/kg and  $[Ca^{2+}]_i$  (162.5±17.6) nmol/L significantly decreased in QKL compared with MOD ( $P < 0.01$ ,  $0.01$ ,  $0.01$  respectively), while calcium (5.44 ± 0.76) mmol/kg increased ( $P < 0.05$ ). **Conclusions** These findings suggest that QKL can protect against NBE, whose mechanism may be related to preventing the free calcium of the synaptosomes influx.

**Key words:** Qingkailing; Brain edema; Calcium; Glutamate; Rat

[收稿日期] 2000-05-27; [修回日期] 2000-06-15

[基金项目] 国家自然科学基金资助(No. 39700193)

[作者简介] 陶永光(1973-), 男, 硕士研究生。

清开灵注射液具有清热解毒、化痰通络、醒神开窍等功效,对中枢神经系统有镇静作用<sup>[1]</sup>。神经元细胞内兴奋性氨基酸尤其是谷氨酸(Glu)的增加,引起Na<sup>+</sup>,Cl<sup>-</sup>内流,造成细胞肿胀,同时激活细胞膜上Glu受体,导致细胞内游离钙([Ca<sup>2+</sup>]i)超载,造成细胞超微结构改变而致细胞损伤<sup>[2]</sup>。本研究采用本科建立的谷氨酸神经毒性脑水肿模型,探讨清开灵是否通过对钙的影响产生对脑水肿的保护作用。

## 1 材料及方法

### 1.1 材料

Sprague-Dawley大鼠,30只,雌雄不拘,体重(254±18)g,由湖南医科大学实验动物中心提供。清开灵注射液购自北京中医院院实验药厂。Fura-2/AM,Triton X-100,EGTA,Glu,BSA均购自美国Sigma公司。

### 1.2 方法

1.2.1 模型制备 采用本科建立的大鼠谷氨酸神经毒性脑水肿模型<sup>[3]</sup>,大鼠采用25%乌拉坦(3 ml/kg)腹腔注射麻醉,用脑立体定位仪固定头部,从矢状缝右旁开3.5 mm,冠状缝后2 mm交汇处钻孔,孔径约2 mm,用50 μl微量移液器垂直向孔内进针,插入4 mm进入右脑室。注入1.67 mol/L Glu 25 μl(约40 μmol)以诱发神经毒性脑水肿,正常对照组注入等量等浓度的生理盐水。4 h后断头取脑于冰台上,切取左大脑皮层后半部测含水量、右大脑皮层制备突触体。动物随机分成3组,每组10只。正常对照组注生理盐水,模型组注Glu,治疗组于注Glu前30 min腹腔注射清开灵注射液7 ml/kg,并于注Glu后2 h追加半量。模型组和对照组同时间注射等量生理盐水。

1.2.2 脑含水量及钠、钾、钙测定 干湿法测定脑含水量,原子吸收光谱法测定钠、钾、钙含量,方法同文献<sup>[4]</sup>。

1.2.3 大脑皮层突触体制备 采用蔗糖梯度离心法制备<sup>[5]</sup>。冰台上取右大脑皮质,按W/V为1:10加入0.32 mol/L蔗糖(含4 mmol/L HEPES),匀浆后1 000 r/min离心10 min,取上清置1.2 mmol/L蔗糖液面上,20 000 r/min离心20 min,取中间液置0.8 mol/L蔗糖液面上,20 000 r/min离心20 min,沉淀中加入HEPES液(含0.1% BSA)1 ml,Fura-2/AM 2.5 μl(终浓度为2.5 μmol/L),37℃恒温避光水浴45 min,加入冷HEPES液(含0.1% BSA)5

ml终止反应,20 000 r/min离心5 min,沉淀中加入冷Hank's液5 ml洗两遍,去除多余Fura-2/AM,沉淀中加入冷HEPES液1 ml,混匀后待测。

1.2.4 [Ca<sup>2+</sup>]i测定 测定前突触体经HL-600透射电镜确认,细胞悬液测定前在37℃水浴复温5 min。日本岛津RF-5000双波长荧光分光度计,在激光波长340 nm和380 nm,发射波长510 nm条件下,测定突触体荧光强度,以未加Fura-2/AM的突触体悬液作对照分别读取R(样本测定值),Rmax(加入300 μl 10% Triton X-100混匀后测值),Rmin(加入10 μl 4 mol/L EGTA混匀后测值),以公式Kd×(R-Rmin)/(Rmax-R)计算[Ca<sup>2+</sup>]i(nmol/L)。其中Kd是Fura-2/AM的Ca<sup>2+</sup>解离常数为224 nmol/L。

1.2.5 统计学处理 数据用 $\bar{x} \pm s$ 表示,组间比较用F检验。采用Sigma Stat软件包计算检验各组有无显著性意义。

## 2 结果

### 2.1 肉眼观察

模型组大鼠脑组织均有肿胀,体积增大,脑回增宽变平,脑沟变浅,脑膜紧张,血管充血较多,灰、白质分界欠清楚。而对照组脑组织不肿胀,体积不增大,脑沟正常,血管不充血,灰、白质分界清楚。治疗组介于两组之间,血管不充血,灰、白质分界较清楚。

### 2.2 脑组织含水量、钠、钾测定结果

模型组脑含水量和钠含量较正常对照组明显增高,差异有显著性意义(*P*值分别<0.01,0.05);治疗组脑含水量和钠含量较模型组均明显降低,有极显著性差异(*P*<0.01)。脑组织钾含量各组间无显著性差异(*P*>0.05)。见表1。

表1 各组脑皮质含水量、钠含量和钾含量的变化

Table 1 The changes of water content and the concentrations of sodium and potassium in the cortex in each group ( $\bar{x} \pm s$ )

组别	例数	含水量(%)	钠(mmol/kg)	钾(mmol/kg)
正常对照组	10	79.93±0.59	213.8±13.0	473.8±18.1
模型组	10	82.04±0.80 <sup>a</sup>	244.4±29.3 <sup>b</sup>	460.4±21.2
治疗组	10	80.13±0.72 <sup>c</sup>	209.4±14.7 <sup>c</sup>	467.0±22.0
F值		34.9 <sup>d</sup>	10.6 <sup>d</sup>	1.22

注:与正常对照组比较a: *P*<0.01,b: *P*<0.05;与模型组比较c: *P*<0.01;各组总比较d: *P*<0.01

### 2.3 脑组织突触体[Ca<sup>2+</sup>]i,钙含量测定结果

模型组突触体[Ca<sup>2+</sup>]i较正常对照组明显增

高,而钙含量却明显降低,差异有显著性意义( $P$ 值分别 $<0.01, 0.05$ );治疗组突触体 $[Ca^{2+}]_i$ 较模型组明显降低,而钙含量明显增高,均有显著性差异( $P$ 值分别 $<0.01, 0.05$ )。见表2。

表2 各组突触体 $[Ca^{2+}]_i$ 和脑皮质钙含量的变化

Table 2 The changes of the concentrations of free calcium in the synaptosomes and tissue calcium in the cortex in each groups ( $\bar{x} \pm s$ )

组别	例数	$[Ca^{2+}]_i$ (nmol/L)	钙(mmol/kg)
正常对照组	10	$159.6 \pm 18.6$	$5.21 \pm 0.81$
模型组	10	$327.9 \pm 33.2^a$	$4.76 \pm 0.74^b$
治疗组	10	$162.5 \pm 17.6^c$	$5.44 \pm 0.76^d$
$F$ 值		12.0 <sup>e</sup>	7.6 <sup>e</sup>

注:与正常对照组比较 a:  $P < 0.01$ ; b:  $P < 0.05$ ;与模型组比较 c:  $P < 0.01$ , d:  $P < 0.05$ ;各组总比较 e:  $P < 0.01$

### 3 讨论

兴奋性神经递质主要包括谷氨酸(Glu)和天冬氨酸,以Glu最为重要。Glu是中枢神经系统含量最多的非必需游离氨基酸,以大脑皮质、尾核、小脑和海马中含量最高。Glu大部分参与神经细胞的中间代谢过程,少量作为兴奋性神经递质参与信号传递。当神经末梢去极化时,突触前神经元内Glu释放进入突触间隙,在生理条件下,突触体内的Glu被星形胶质细胞转化成谷氨酰胺而灭活。当Glu含量明显增高时,使N-甲基-D-天门冬氨酸(NMDA)受体激活,不仅使兴奋性神经细胞突触后去极化,同样又刺激Glu释放,形成恶性循环,即增强兴奋毒性作用。其机制可能一种是持续去极化导致细胞内外 $Cl^-$ 分布失去平衡, $Cl^-$ 内流引起 $Na^+$ 和水内流,细胞肿胀而死亡;另一种是与 $Ca^{2+}$ 有关的作用,Glu激活Glu受体,引起 $Ca^{2+}$ 大量内流,继发通过电压门钙通道,NMDA受体或 $Na^+-K^+$ 交换子(exchanger)等钙通道的开放引起细胞内长期 $Ca^{2+}$ 聚积,从而激活一系列蛋白酶,引起细胞的超微结构改变和树突断裂,造成神经元损伤或坏死<sup>[2,6,7]</sup>。

正常情况下,脑脊液从侧脑室产生后,不断沿脑室系统单向流动,到达上矢状窦两旁的蛛网膜粒,吸收进入静脉窦而被吸收入血,完成整个脑脊液的循环。本研究从大鼠侧脑室注入一定量的Glu,使Glu沿脑室系统进入脑脊液的循环,引起细胞外Glu增高,从而导致神经细胞的增强兴奋作用,导致脑水肿。肉眼观察发现脑组织肿胀,脑回增宽变平,脑沟变浅,脑膜紧张,脑血管充血,说明已成功复制了大

鼠Glu神经毒性脑水肿模型。本科业已证明Glu含量增高可能是感染性脑水肿的启动因素<sup>[8]</sup>。本研究在侧脑室注入Glu 4 h后,发现脑皮层含水量、 $Na^+$ 含量增加,同时还发现突触体内 $[Ca^{2+}]_i$ 含量显著增加,而脑皮层 $Ca^{2+}$ 却明显降低。说明脑水肿的发生与Glu增加密切相关,很可能是由于Glu通过Glu受体使钙通道开放,引起细胞内外 $Ca^{2+}$ 浓度失衡,突触体内 $[Ca^{2+}]_i$ 超载和脑组织 $Ca^{2+}$ 降低,从而导致脑水肿。

清开灵注射液由黄芩、水牛角、牛黄、银花、山梔等药组成,具有清热解毒、镇静开窍等功效。该方具有调整机体阴阳、扶正祛邪,通过活血化瘀、疏通脉络,保护神经元,增强机体抗病能力<sup>[1]</sup>。本科已证实清开灵可明显减轻Glu神经毒性所致脑含水量及 $Na^+$ 含量的增加<sup>[3]</sup>。陈光福等<sup>[9]</sup>证实清开灵成份之一黄芩甙可降低兔感染性脑水肿时脑含水量和 $Na^+$ 含量,增加 $K^+$ 含量,降低颅内压,对脑水肿有保护作用。本研究发现清开灵在降低脑含水量、 $Na^+$ 含量,减轻脑水肿程度的同时,而且可以拮抗突触体 $[Ca^{2+}]_i$ 的增加,并使脑组织 $Ca^{2+}$ 降低至正常。说明清开灵对脑水肿有保护作用,其机制可能与拮抗突触体 $Ca^{2+}$ 内流有关。

### [参考文献]

- [1] 蒋玉凤,黄启福,邹丽琰,等.清开灵注射液对SHPsp出血性中风病作用的研究[J].北京中医药大学学报,1997,20(1):34-37.
- [2] Christopher SC, Michael SL. Glutamate receptor-induced toxicity in neostriatal cells [J]. Brain Res, 1996, 724(2): 205-212.
- [3] 岳少杰,罗自强,虞佩兰,等.清开灵对谷氨酸神经毒性脑水肿的保护作用[J].北京中医药大学学报,1998,21(1):32-33.
- [4] 虞佩兰,杨于嘉.小儿脑水肿与颅内高压[M].北京:人民卫生出版社,1999,349-350.
- [5] Dodd PR, Hardy JA, Oakley AE, et al. A rapid method for preparing synaptosomes: Comparison alternative procedures [J]. Brain Res, 1981, 226(1): 107-118.
- [6] Phyllis JW, Song D, O'Regan MH. Effects of hyperosmolarity and ion substitutions on amino acid efflux from the ischemic rat cerebral cortex [J]. Brain Res, 1999, 828(1): 1-11.
- [7] Fern R, Moller T. Rapid ischemic cell death in immature oligodendrocytes: A fatal glutamate release feedback loop [J]. J Neurosci, 2000, 20(1): 34-42.
- [8] 尹飞,杨于嘉,虞佩兰,等.百日咳菌液诱发大鼠脑水肿时脑组织中兴奋性氨基酸时相的变化[J].中华儿科杂志,2000,38(1):9-12.
- [9] 陈光福,虞佩兰,金立明,等.黄芩甙、川芎嗪对兔感染性脑水肿与磷脂酶A<sub>2</sub>的作用[J].中国当代儿科杂志,1999,1(3):149-152.

(本文编辑:尹飞)