

## 注射用脑蛋白水解物(Ⅱ)促进神经细胞轴突再生及其相关机制

魏大厦<sup>1</sup>, 管昕<sup>1</sup>, 张盛滨<sup>2</sup>, 余芳<sup>2</sup>, 王存芳<sup>2</sup>, 周余<sup>2</sup>, 庞涛<sup>1\*</sup>

(<sup>1</sup>中国药科大学药物科学研究所 新药筛选中心, 南京 210009; <sup>2</sup>广东隆赋药业股份有限公司, 中山 528451)

**摘要** 大多数哺乳动物中枢神经系统疾病发生后神经细胞轴突受到损伤, 由于受损的神经细胞促进轴突再生的能力有限, 同时胶质疤痕的生成以及抑制性营养因子的释放, 导致受损神经细胞轴突难以再生。为研究注射用脑蛋白水解物(Ⅱ) [cerebroprotein hydrolysate for injection (II), CBL] 对神经细胞轴突再生的影响及其潜在的分子机制, 采用免疫荧光染色检测小鼠脑神经瘤细胞(Neuro-2a)和小鼠原代皮层神经细胞的轴突长度; 通过蛋白免疫印迹法检测 Neuro-2a 细胞和小鼠原代皮层神经细胞内磷酸化 TrkB 蛋白的表达水平。结果显示: CBL 可以促进 Neuro-2a 细胞和小鼠原代皮层神经细胞的轴突再生, 上调神经细胞内 TrkB 的磷酸化水平; 5  $\mu\text{g/mL}$  的 CBL 作用于神经细胞 1 h, 可以显著升高神经细胞内 TrkB 磷酸化水平。研究结果表明: CBL 可以促进神经细胞轴突再生以及升高 TrkB 磷酸化水平, 提示 CBL 促进神经细胞轴突再生的作用可能与激活 TrkB 信号通路有关。

**关键词** 注射用脑蛋白水解物(Ⅱ); 轴突再生; TrkB; 神经系统疾病

**中图分类号** R965 **文献标志码** A **文章编号** 1000-5048(2021)02-0219-08

doi: 10. 11665/j. issn. 1000-5048. 20210211

**引用本文** 魏大厦, 管昕, 张盛滨, 等. 注射用脑蛋白水解物(Ⅱ)促进神经细胞轴突再生及其相关机制[J]. 中国药科大学学报, 2021, 52(2): 219–226.

**Cite this article as:** WEI Dasha, GUAN Xin, ZHANG Shengbin, *et al.* Effects of cerebroprotein hydrolysate for injection (II) on neuritogenesis and its underlying mechanisms[J]. *J China Pharm Univ*, 2021, 52(2): 219–226.

## Effects of cerebroprotein hydrolysate for injection (II) on neuritogenesis and its underlying mechanisms

WEI Dasha<sup>1</sup>, GUAN Xin<sup>1</sup>, ZHANG Shengbin<sup>2</sup>, YU Fang<sup>2</sup>, WANG Cunfang<sup>2</sup>, ZHOU Yu<sup>2</sup>, PANG Tao<sup>1\*</sup>

<sup>1</sup>Center for New Drug Screening, Institute of Pharmaceutical Sciences, China Pharmaceutical University, Nanjing 210009;

<sup>2</sup>Guangdong Longfu Pharmaceutical Co., Ltd., Zhongshan 528451, China

**Abstract** In most mammalian central nervous system diseases, axons are damaged. Due to the limited ability of damaged neurons to promote axonal regeneration, the formation of glial scar and the release of inhibitory nutrients, it is difficult to regenerate axons of damaged neurons. The purpose of this study was to investigate the effect of cerebroprotein hydrolysate for injection (II) (CBL) on neuritogenesis and its underlying mechanism. Immunofluorescence staining was used to detect the axon length of mouse neuroma cells (Neuro-2a) and mouse primary cortical neuronal cells. Western blotting was used to detect the expression of phosphorylated TrkB protein in Neuro-2a cells and mouse primary cortical neuronal cells. The results showed that CBL could increase the axon length of Neuro-2a cells or mouse primary cortical neuronal cells, and that the phosphorylation level of TrkB in neuronal cells was significantly increased when 5  $\mu\text{g/mL}$  CBL was applied to neuronal cells for 1 h. In conclusion, CBL can promote neuritogenesis, and increase the expression of phosphorylated TrkB, which may be related to the activation of TrkB signaling pathway.

**Key words** cerebroprotein hydrolysate for injection (II); neuritogenesis; TrkB; neurological disorders

收稿日期 2020-09-11 \* 通信作者 Tel: 025-83271043 E-mail: tpang@cpu.edu.cn

基金项目 国家自然科学基金资助项目(No. 81973512)

This study was supported by the National Natural Science Foundation of China (No. 81973512)

神经元和神经元之间的轴突连接对于维持神经系统的功能十分重要,在中枢神经系统中,多发性硬化<sup>[1]</sup>、脑卒中<sup>[2]</sup>、肌萎缩性侧索硬化症<sup>[3]</sup>和帕金森病<sup>[4]</sup>等多种神经系统疾病的病理进程中均出现神经元轴突损伤,破坏神经元的功能。神经营养因子的缺乏、胶质疤痕的形成以及微环境中具有抑制作用的分子都会导致轴突再生障碍<sup>[5]</sup>,但当药物可以促进轴突再生时即可恢复神经元功能,改善损伤后的中枢神经元<sup>[6]</sup>。因此,寻找促进轴突再生的药物可以成为治疗损伤神经元的新策略。

注射用脑蛋白水解物(Ⅱ)[cerebroprotein hydrolysate for injection(Ⅱ),CBL]是猪脑蛋白经酶水解而产生的富含多种氨基酸和小分子生物活性多肽的混合物,作用于神经系统,促进神经元的存活,具有神经营养和神经保护的作用<sup>[7]</sup>。Plosker等<sup>[8]</sup>研究发现,对SD大鼠静脉注射<sup>125</sup>I标记的脑蛋白水解物0.79 mg,35 min后,检测到每克脑组织中脑蛋白水解物的平均含量为170~237 ng。据文献报道<sup>[9-10]</sup>,已在临床上使用CBL治疗缺血性脑血管病,可显著改善神经功能,促进神经元的分化,保护神经元免受缺血和神经毒素的影响。但是,尚不清楚CBL改善神经功能的作用是否与轴突再生有关,缺乏对CBL的作用机制的探究。

本文研究了CBL对神经细胞轴突再生的作用,阐述了CBL的作用机制,发现CBL可能是通过激活TrkB信号通路发挥作用,研究结果为进一步提高CBL药物临床应用提供理论指导。

## 1 材料

### 1.1 药品与试剂

注射用脑蛋白水解物(Ⅱ)(CBL,国药准字H20051230,规格:30.5 mg,无菌冻干粉,内含约16种游离氨基酸和不同长度的多肽,以及适宜辅料,广东隆赋药业股份有限公司);MEM培养基、DMEM/F12培养基、青链霉素(美国Gibco公司);Neurobasal培养基、B27添加剂、胰酶、Hoechst 33342(美国Invitrogen公司);DNA酶、多聚赖氨酸(美国Sigma公司);胎牛血清(美国Clark公司);Hank's平衡盐缓冲溶液(美国赛默飞世尔公司);RIPA细胞裂解液(上海碧云天生物技术有限公司);

BCA蛋白浓度测定试剂盒(美国Thermo公司);牛血清白蛋白(BSA,南京生兴生物科技有限公司);上样缓冲液(美国Bio-Rad公司);Alexa Fluor 633羊抗鼠IgG(H+L)抗体、p-TrkB(Tyr706)抗体(美国Affinity Biosciences公司); $\beta$ -actin抗体(武汉爱博泰克公司);TUBB3抗体、TrkB抗体(美国Proteintech公司);山羊血清(北京索莱宝公司);Triton-100(上海生工生物工程有限公司);其他试剂均为市售分析纯。

### 1.2 仪器

FV3000型激光共聚焦显微镜(日本Olympus公司);Operetta Phenix高内涵荧光成像系统(美国PerkinElmer公司);BT25S电子分析天平(德国Sartorius公司);BB15型CO<sub>2</sub>细胞培养箱(美国Thermo公司);垂直凝胶电泳仪、Gel DOC XR凝胶成像仪(美国Bio-Rad公司);冷冻离心机(美国Thermo公司)。

### 1.3 细胞株和动物

Neuro-2a细胞购于中国科学院上海生命科学研究院细胞库。怀孕两周的SPF级C57BL/6孕鼠,体重(30 $\pm$ 2)g,购于上海斯莱克实验动物有限公司(合格证号:SYXK(苏)2016-0011)。所有动物实验均符合动物伦理委员会标准。

## 2 方法

### 2.1 化合物的配制

如先前报道所述<sup>[11-12]</sup>,CBL的蛋白质含量根据凯氏定氮法(GB 50010.3—2011)测定。从-20℃冰箱中取出CBL粉末30 mg,加入无菌生理盐水6 mL,然后配成5 mg/mL的CBL生理盐水溶液,放在-20℃冰箱保存。

### 2.2 小鼠原代皮层神经细胞的培养

根据文献报道<sup>[13]</sup>,将怀孕14 d的C57BL/6孕鼠用异氟烷麻醉,75%乙醇溶液喷洒于表皮,在超净台内取出胎鼠立即放入预冷的Hank's平衡盐缓冲溶液中,在显微镜下分离出大脑皮质,除去血管和脑膜,加入等体积的0.25%胰酶室温消化30 min,加入含10% FBS的DMEM/F12培养基终止消化,离心,弃上清液,加入含10% FBS的DMEM/F12重悬均匀,70  $\mu$ m孔径的细胞筛网过滤,制备单细胞

悬液,以每孔 $4 \times 10^5$ 个细胞接种到多聚赖氨酸包被的 24 孔细胞培养板中,于  $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ 、 $5\%$   $\text{CO}_2$  的细胞孵箱中培养。4 h 后弃去培养基,换用含  $2\%$  B27 添加剂的 Neurobasal 培养基培养,每隔 3 天对小鼠原代神经细胞进行半量换液。

### 2.3 Neuro-2a 细胞的培养

将 Neuro-2a 细胞用含  $10\%$  FBS 的 MEM 培养基于  $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ 、 $5\%$   $\text{CO}_2$  的细胞孵箱中培养,每隔 24 小时换液。当细胞达到  $80\% \sim 90\%$  融合度后用  $0.25\%$  胰酶消化,制成单细胞悬液备用。

### 2.4 蛋白免疫印迹分析

对细胞进行相应的处理后,弃掉细胞培养基,用预冷的 PBS 溶液洗涤 3 次,加入含蛋白酶及磷酸酶抑制剂的 RIPA 裂解液,转移至新的  $1.5\text{ mL}$  离心管,用 BCA 蛋白试剂盒检测蛋白浓度,加入适量的上样缓冲液后,在  $95\text{ }^{\circ}\text{C}$  的金属浴中加热  $10\text{ min}$ ,使蛋白变性。每个泳道加入同等质量的蛋白进行 SDS-PAGE 电泳。电泳结束后转至 PVDF 膜,随后用  $5\%$  BSA 溶液封闭  $60\text{ min}$ ;加入  $5\%$  BSA 溶液稀释的一抗溶液(p-TrkB、TrkB、 $\beta$ -actin), $4\text{ }^{\circ}\text{C}$  孵育过夜。用 TBST 缓冲液洗涤 5 次后用 HRP 偶联的山羊抗兔二抗( $1:10\,000$ )室温孵育  $1\text{ h}$ 。随后用 ECL 化学发光液孵育  $2\text{ min}$ ,使用凝胶成像系统分析。用 Image J 软件分析图像灰度,以目的蛋白和其内参蛋白  $\beta$ -actin 的光密度值做比值,作为目的蛋白的相对表达量,实验重复 3 次。

### 2.5 细胞免疫荧光实验

将 Neuro-2a 细胞、小鼠原代神经细胞接种于共聚焦小皿中,在  $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ 、 $5\%$   $\text{CO}_2$  的细胞孵箱培养  $24\text{ h}$ ,加入不同质量浓度( $1\text{ }\mu\text{g/mL}$ 、 $5\text{ }\mu\text{g/mL}$ )的 CBL 生理盐水溶液,对照孔加入相应体积的生理盐水,分别于  $24\text{ h}$ 、 $48\text{ h}$  及  $72\text{ h}$  弃去小皿中的培养液,用预冷的 PBS 溶液洗涤 3 次;加入  $4\%$  多聚甲醛固定  $30\text{ min}$ ,用 PBS 洗涤 3 次;加入  $5\%$  山羊血清溶液,室温孵育  $1\text{ h}$ ;弃掉  $5\%$  山羊血清溶液后,加入  $5\%$  山羊血清稀释后的 TUBB3 一抗, $4\text{ }^{\circ}\text{C}$  孵育  $12\text{ h}$ ;用 PBS 溶液洗涤 3 次,然后用  $5\%$  山羊血清稀释后的羊抗鼠 IgG 二抗溶液,室温避光孵育  $1\text{ h}$ ;最后加入 Hoechst 33342 染液,采用激光扫描共聚焦显微镜观察并拍照保存,采用 Image J 软件对图像进行分析。

### 2.6 统计分析

实验数据均采用 GraphPad Prism 7.0 进行统计学分析,数据均采用  $\bar{x} \pm s$  表示。单因素多组别之间用 One-Way ANOVA 加 Bonferroni 检验进行分析差异,多因素多组别之间用 Two-Way ANOVA 加 Bonferroni 检验进行分析差异。当组间差异  $P < 0.05$ ,即认为组间差异具有统计学意义。

## 3 结果

### 3.1 CBL 对低血清诱导 Neuro-2a 细胞轴突再生模型的作用

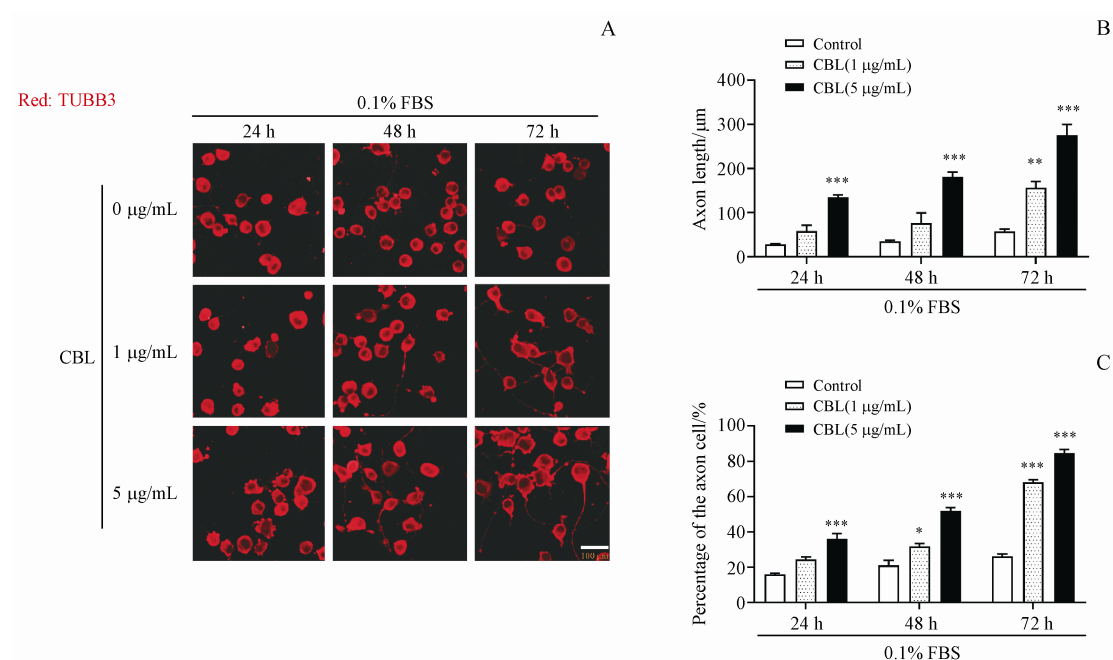
将 Neuro-2a 细胞接种在培养皿中,根据文献报道<sup>[14]</sup>,用含有  $0.1\%$  FBS 的 MEM 培养基诱导其轴突再生;然后将  $1\text{ }\mu\text{g/mL}$  和  $5\text{ }\mu\text{g/mL}$  的 CBL 分别作用于 Neuro-2a 细胞  $24\text{ h}$ 、 $48\text{ h}$  及  $72\text{ h}$ ,对其进行免疫荧光实验。结果如图 1 所示,与溶剂对照组相比, $1\text{ }\mu\text{g/mL}$  和  $5\text{ }\mu\text{g/mL}$  的 CBL 处理后的 Neuro-2a 细胞中,轴突长度以及有轴突细胞的数目显著增加,且 CBL 质量浓度为  $5\text{ }\mu\text{g/mL}$ ,作用时间为  $72\text{ h}$  时,CBL 促进 Neuro-2a 细胞轴突再生的作用最为明显。

### 3.2 CBL 对小鼠原代皮层神经细胞轴突再生的作用

为了探索 CBL 对小鼠原代神经细胞轴突再生的作用,将不同浓度的 CBL 分别处理小鼠原代皮层神经细胞,通过免疫荧光染色检测小鼠原代皮层神经细胞中轴突长度及有轴突细胞的比例。结果如图 2 所示,与溶剂对照组相比, $1\text{ }\mu\text{g/mL}$ 、 $5\text{ }\mu\text{g/mL}$  的 CBL 作用于小鼠原代皮层神经细胞  $24\text{ h}$ 、 $48\text{ h}$  及  $72\text{ h}$  后,小鼠原代皮层神经细胞的轴突长度以及有轴突细胞的数目显著增加( $P < 0.001$ ),并且当 CBL 质量浓度为  $5\text{ }\mu\text{g/mL}$  处理原代皮层神经元  $72\text{ h}$  时,CBL 促进原代皮层神经元轴突再生作用最强。

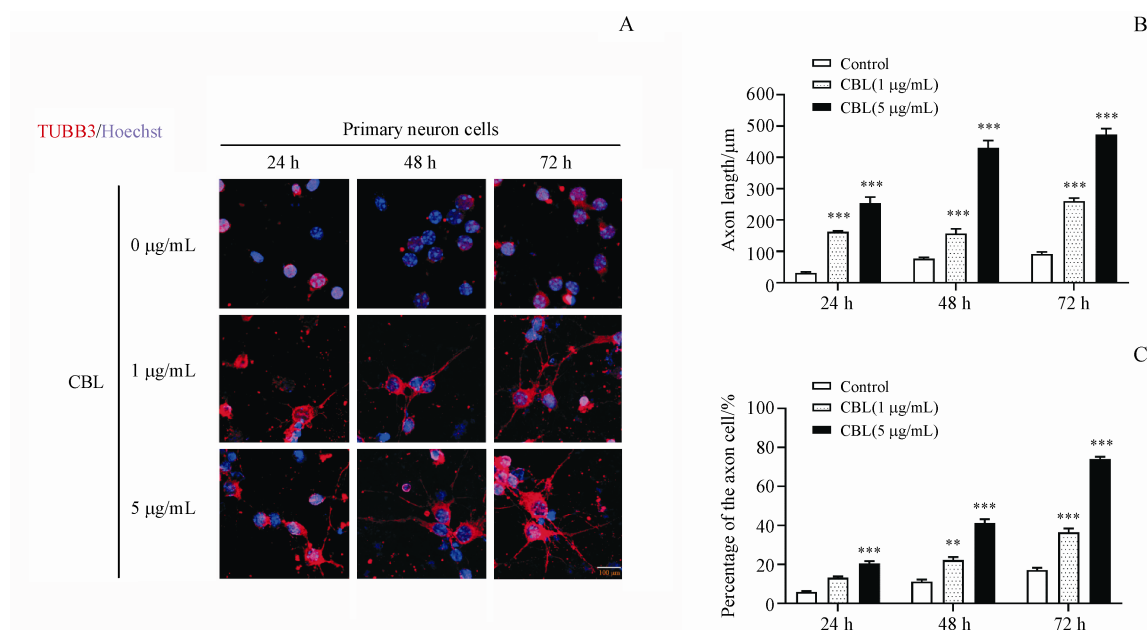
### 3.3 CBL 对 Neuro-2a 细胞 TrkB 磷酸化水平的作用

为了研究 CBL 对 Neuro-2a 细胞轴突再生的作用机制,给予 Neuro-2a 细胞  $5\text{ }\mu\text{g/mL}$  的 CBL 分别处理  $15\text{ min}$ 、 $30\text{ min}$  及  $1, 3, 6, 9, 12\text{ h}$ ,通过 Western blot 检测 CBL 对 Neuro-2a 细胞 TrkB 磷酸化水平的影响。结果如图 3 所示,与对照组相比,CBL 作用  $0.5, 1$  及  $3\text{ h}$  后能显著上调 Neuro-2a 细胞的 TrkB 磷酸化水平。当 CBL 作用于 Neuro-2a 细胞  $1\text{ h}$  时,TrkB 的磷酸化水平达到最高值,且与对照组有显著性差异( $P < 0.001$ )。



**Figure 1** Effect of cerebroprotein hydrolysate for injection (II) (CBL) on axon regeneration of Neuro-2a cells incubated with low serum  
A: Representative immunofluorescence staining for the TUBB3 (red) in Neuro-2a cells treated with different concentrations of CBL for 24 h, 48 h and 72 h after low serum culture, scale bar =100 µm; B: Axon length of Neuro-2a cells was measured by Image J software; C: Percentage of the axon of cells was counted by Image J software ( $\bar{x} \pm s, n = 3$ )

\*\* $P < 0.01$ , \*\*\* $P < 0.001$  vs control group

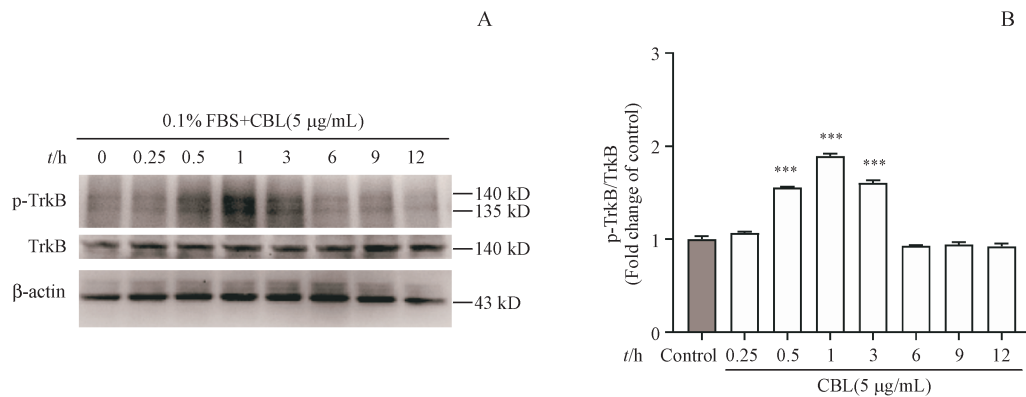


**Figure 2** Effect of CBL on axon regeneration of mouse primary cortical neuronal cells

A: Representative immunofluorescence staining for the TUBB3 (red) and Hoechst (blue) in mouse primary cortical neuronal cells treated with different concentrations of CBL for 24 h, 48 h and 72 h, scale bar =100 µm; B: Axon length of mouse primary cortical neuronal cells was measured by Image J software; C: Percentage of the axon of cells was counted by Image J software ( $\bar{x} \pm s, n = 3$ )

\* $P < 0.05$ , \*\* $P < 0.01$ , \*\*\* $P < 0.001$  vs control group





**Figure 3** Effect of CBL on the phosphorylation of TrkB at different time points in Neuro-2a cells

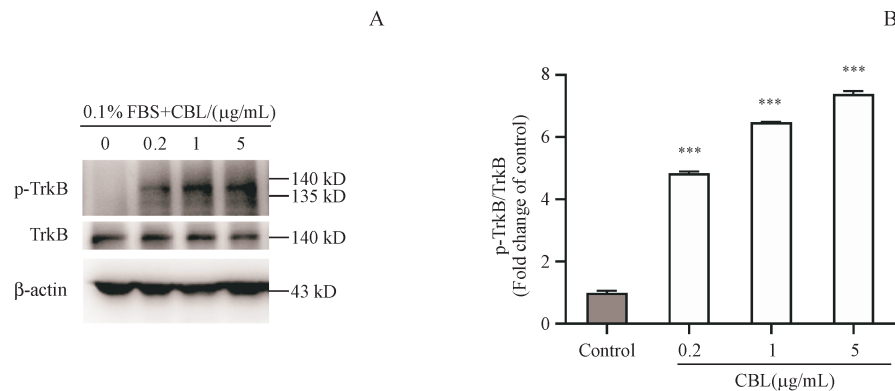
A: Neuro-2a cells were treated with CBL (5  $\mu\text{g/mL}$ ) at the different time points, and the expression of p-TrkB and total TrkB were detected by Western blot; B: Quantitative measurement of the ratio of p-TrkB/TrkB expression by Image J software ( $\bar{x} \pm s, n = 3$ )

\*\*\* $P < 0.001$  vs control group

为了研究 CBL 质量浓度与 Neuro-2a 细胞 p-TrkB 表达水平是否存在相关性,用 0.2、1、5  $\mu\text{g/mL}$  的 CBL 溶液处理 Neuro-2a 细胞 1 h,通过 Western blot 检测不同质量浓度的 CBL 对 Neuro-2a 细胞内 TrkB 磷酸化水平的影响。结果如图 4 所示,与对照

组相比,5  $\mu\text{g/mL}$  的 CBL 处理后的 Neuro-2a 细胞中 TrkB 磷酸化水平显著升高。

上述结果表明,当 CBL 质量浓度为 5  $\mu\text{g/mL}$ 、作用于 Neuro-2a 细胞 1 h 时,Neuro-2a 细胞的 TrkB 磷酸化水平最高。



**Figure 4** Effect of CBL on the phosphorylation of TrkB in different concentrations in Neuro-2a cells

A: Neuro-2a cells were treated with different concentrations of CBL for 1 h, and the expression of p-TrkB and total TrkB were detected by Western blot; B: Quantitative measurement of the ratio of p-TrkB/TrkB expression by Image J software ( $\bar{x} \pm s, n = 3$ )

\*\*\* $P < 0.001$  vs control group

### 3.4 CBL 对小鼠原代皮层神经细胞 TrkB 磷酸化水平的作用

为了确定 CBL 对小鼠原代皮层神经细胞是否存在这样的机制,用 5  $\mu\text{g/mL}$  的 CBL 处理小鼠原代皮层神经细胞 15 min、30 min、1 h、3 h 及 6 h,通过 Western blot 检测小鼠原代皮层神经细胞中 TrkB 磷酸化水平的变化。结果如图 5 所示,与对照组相比,5  $\mu\text{g/mL}$  的 CBL 处理后,小鼠原代皮层神经细胞中 TrkB 的磷酸化水平显著升高。当 CBL 作

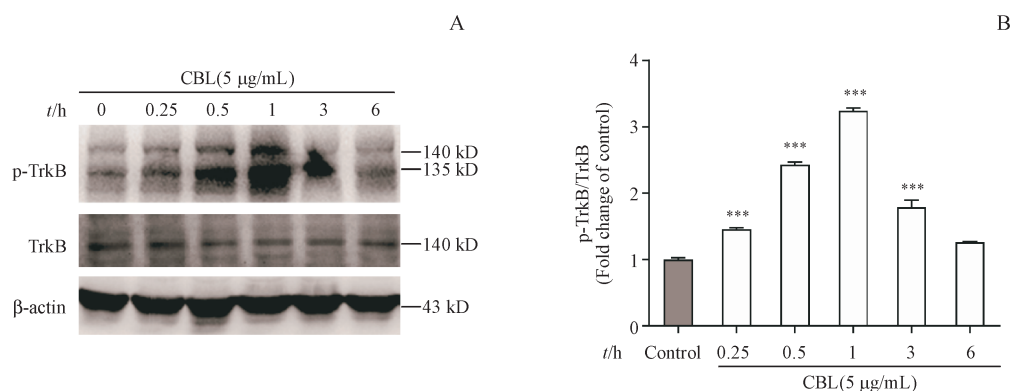
用于小鼠原代皮层神经细胞 1 h 时,细胞内 TrkB 的磷酸化水平达到最高值,且与对照组有显著性差异( $P < 0.001$ )。

为了研究 CBL 质量浓度与小鼠原代皮层神经细胞 TrkB 磷酸化水平是否存在相关性,用不同浓度的 CBL 溶液处理小鼠原代皮层神经细胞 1 h,用 Western blot 检测小鼠原代皮层神经细胞中 TrkB 的磷酸化水平。结果如图 6 所示,与对照组相比,0.2、1 或 5  $\mu\text{g/mL}$  的 CBL 溶液处理过的小鼠原代皮

层神经细胞中 TrkB 磷酸化水平显著升高,并且当 CBL 质量浓度为 5  $\mu\text{g/mL}$  时小鼠原代皮层神经细胞中 TrkB 磷酸化水平最高。

上述结果表明,当 CBL 质量浓度为 5  $\mu\text{g/mL}$ ,

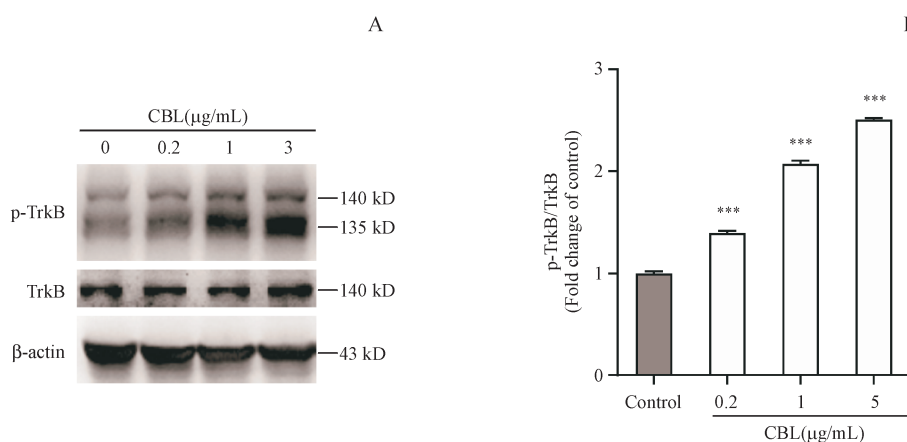
作用于小鼠原代皮层神经细胞 1 h 时, CBL 能够显著上调细胞内 TrkB 的磷酸化水平,可能通过激活 TrkB 信号通路促进神经元轴突再生。



**Figure 5** Effect of CBL on the phosphorylation of TrkB at different time points in mouse primary cortical neuronal cells

A: Mouse primary cortical neuronal cells were treated with CBL (5  $\mu\text{g/mL}$ ) at the different time points, and the expression of p-TrkB and total TrkB were detected by Western blot; B: Quantitative measurement of the ratio of p-TrkB/TrkB expression by Image J software ( $\bar{x} \pm s, n = 3$ )

\*\*\* $P < 0.001$  vs control group



**Figure 6** Effect of CBL on the phosphorylation of TrkB in different concentrations in mouse primary cortical neuronal cells

A: Mouse primary cortical neuronal cells were treated with different concentrations of CBL for 1 h, and the expression of p-TrkB and total TrkB were detected by Western blot; B: Quantitative measurement of the ratio of p-TrkB/TrkB expression by Image J software ( $\bar{x} \pm s, n = 3$ )

\*\*\* $P < 0.001$  vs control group

#### 4 讨论

中枢神经系统损伤后,通过轴突再生促进中枢神经系统的恢复,但由于自身再生能力差,以及微环境中的抑制因子,导致轴突再生失败,无法修复损伤的中枢神经系统。有研究表明,脑蛋白水解物可以促进突触的再生<sup>[15]</sup>,但不清楚 CBL 促进神经细胞轴突再生的作用及其分子机制。在本研究中,证明了 CBL 可以促进神经细胞轴突再生,可以上调神经细胞 TrkB 的磷酸化水平;当 CBL 作用

于神经细胞 1 h 时, TrkB 的磷酸化水平达到峰值,并且随着 CBL 浓度的增加, TrkB 的磷酸化水平也随之增加,当 CBL 质量浓度为 5  $\mu\text{g/mL}$  时可以显著促进神经细胞轴突再生。因此,上调 TrkB 的磷酸化水平可能是 CBL 促进神经细胞轴突再生的重要分子机制, CBL 可能通过激活 TrkB 信号通路促进神经细胞轴突再生。

原肌球蛋白相关激酶 (tropomyosin related kinase, Trk) 受体是酪氨酸激酶受体家族的一种,

包括 TrkA、TrkB 和 TrkC 共 3 种亚型<sup>[16]</sup>。脑源性神经营养因子 (brain-derived neurotrophic factor, BDNF) 是小分子多肽,在神经元的发育、受损神经元的修复和轴突的再生中发挥至关重要的作用<sup>[17]</sup>。BDNF 和受体 TrkB 结合后,会激活 3 个主要的信号传导途径:磷脂酶 C (PLC $\gamma$ ) 和细胞外信号调节激酶 (ERK)<sup>[18]</sup>。除此之外,BDNF 也可以调节 cAMP 反应元件结合蛋白 (cAMP-response element binding protein, CREB),对神经细胞具有保护作用<sup>[19]</sup>。PI3K/AKT 信号通路有助于稳定大脑内环境和保护神经元。中枢神经系统损伤后,通过 PI3K/Akt 信号通路逐级调节,促进 3-磷脂酰肌醇依赖性的蛋白激酶-1 (3-phosphoinositide dependent protein kinase 1, PDK1) 磷酸化,进一步激活雷帕霉素靶蛋白 (mammalian target of rapamycin, mTOR) 和糖原合成激酶 3 (glycogen synthase kinase 3, GSK3),促进蛋白的合成和轴突再生<sup>[20]</sup>。在中枢神经系统中,ERK 的激活通过影响轴突的运输、局部蛋白的合成和基因的表达来调节轴突的再生和神经元的存活。细胞培养和动物模型表明,ERK 的信号传导主要参与体外轴突的生长和体内远距离神经再生<sup>[21]</sup>。BDNF 和 TrkB 受体结合后,导致细胞内多种蛋白质 (如 PLC $\gamma$ ) 磷酸化,进而激活 Ras/MEK/MAPK 途径,促进细胞的增殖和分化<sup>[22]</sup>。

轴突再生的机制尚不清晰,可能涉及到多个神经递质和细胞受体,但与 TrkB 的关系密切。Zheng 等<sup>[23]</sup>发现补肾益髓配方可以通过调节 BDNF-TrkB 信号通路以及下游的 PI3K/AKT 信号通路促进轴突再生;使用小分子 TrkB 激动剂可以促进周围神经切断后的轴突再生<sup>[24]</sup>以及靶向 TrkB 可以促进髓鞘的再生,进一步促进轴突再生<sup>[25]</sup>。TrkB 的激动抗体在体内体外模型中可以提高运动神经元的存活率,用于治疗运动神经元的变性<sup>[26]</sup>,促进损伤后中枢神经系统的恢复,改善神经细胞的功能。Fan 等<sup>[27]</sup>基于 TrkB 受体信号通路在轴突发芽、树突状乔木的增殖、突触可塑性和神经元分化中起关键作用,使用 TrkB 的激动剂可以挽救神经元的丢失,对海马神经元具有保护作用,可用于治疗早期阿尔兹海默病。因此,细胞表面的受体 TrkB 是促进轴突再生药物潜在的作用靶标<sup>[28]</sup>。此外,TrkB 的完整性表达对于轴突再生至关重要,

TrkB 过表达可以促进神经细胞轴突再生<sup>[29]</sup>。在本研究中,实验结果证明了 CBL 可以使神经细胞内 TrkB 的磷酸化水平上调,促进神经细胞轴突再生。这些研究都表明 TrkB 与轴突再生密切相关,靶向 TrkB 可以促进轴突再生。除了以上的信号通路,是否存在其他的信号通路调控轴突再生,这些信号通路中是否存在联系,激活多个信号通路是否可以进一步提高神经细胞轴突再生的能力,这些问题都不是很清楚。所以,轴突再生的具体机制还没有被真正阐明,仍然存在一些局限。

CBL 是复合物,成分较为复杂,含有多种氨基酸和小分子多肽。本研究只是证明了 CBL 可以促进神经细胞轴突再生,无法确定其真正的有效成分。有研究表明,CBL 中的有效成分为小分子多肽,发挥着神经营养因子的作用。因此,需要进一步确定 CBL 中与 TrkB 结合的多肽,确定 CBL 中促进神经细胞轴突再生的有效成分,以明确 CBL 临床发挥药效的有效成分。

## References

- [1] Perry VH, Anthony DC. Axon damage and repair in multiple sclerosis [J]. *Philos Trans R Soc Lond B Biol Sci*, 1999, **354** (1390):1641-1647.
- [2] Hinman JD. The back and forth of axonal injury and repair after stroke [J]. *Curr Opin Neurol*, 2014, **27**(6):615-623.
- [3] Deng BB, Lv WJ, Duan WS, et al. Progressive degeneration and inhibition of peripheral nerve regeneration in the SOD1-G93A mouse model of amyotrophic lateral sclerosis [J]. *Cell Physiol Biochem*, 2018, **46**(6):2358-2372.
- [4] Kordower JH, Burke RE. Disease modification for Parkinson's disease: axonal regeneration and trophic factors [J]. *Mov Disord*, 2018, **33**(5):678-683.
- [5] Wang L, Yang HY, Zang CX, et al. CXCR2 antagonism promotes oligodendrocyte precursor cell differentiation and enhances remyelination in a mouse model of multiple sclerosis [J]. *Neurobiol Dis*, 2020, **134**:104630.
- [6] O'Donovan KJ. Intrinsic axonal growth and the drive for regeneration [J]. *Front Neurosci*, 2016, **10**:486.
- [7] Lao RJ, Feng FF, Li WE, et al. Analysis on the rationality of the application of brain protein hydrolysates for injection in 520 inpatients [J]. *Eval Anal Drug Use Hosp China* (中国医院用药评价与分析), 2018, **18**(5): 684-686.
- [8] Plosker GL, Gauthier S. Cerebrolysin: a review of its use in dementia [J]. *Drugs Aging*, 2009, **26**(11): 893-915.
- [9] Zhao LR. Effects of brain protein hydrolysate for injection on

- neurological function and cerebral hemodynamics in patients with acute cerebral infarction[J]. *Mod Diagn Treatment* (现代诊断与治疗), 2019, **30**(18):3199-3200.
- [10] Wei J, Ma YL, Shao XT, *et al.* Effect of brain protein hydrolysate on memory consolidation in mice and its mechanism[J]. *Chin J Gerontol* (中国老年学杂志), 2015, **35**(9):2362-2365.
- [11] Guan X, Wang YJ, Kai G, *et al.* Cerebrolysin ameliorates focal cerebral ischemia injury through neuroinflammatory inhibition via CREB/PGC-1 $\alpha$  pathway[J]. *Front Pharmacol*, 2019, **10**:1245.
- [12] Liu ZH, Wang WY, Huang TY, *et al.* CH(II), a cerebroprotein hydrolysate, exhibits potential neuro-protective effect on alzheimer's disease[J]. *PLoS One*, 2019, **14**(9):e0222757.
- [13] Liu R, Tang JC, Pan MX, *et al.* ERK 1/2 activation mediates the neuroprotective effect of BpV (pic) in focal cerebral ischemia-reperfusion injury[J]. *Neurochem Res*, 2018, **43**(7):1424-1438.
- [14] Tremblay RG, Sikorska M, Sandhu JK, *et al.* Differentiation of mouse neuro-2a cells into dopamine neurons[J]. *J Neurosci Methods*, 2010, **186**(1):60-67.
- [15] Rockenstein E, Adame A, Mante M, *et al.* The neuroprotective effects of cerebrolysin in a transgenic model of Alzheimer's disease are associated with improved behavioral performance[J]. *J Neural Transm (Vienna)*, 2003, **110**(11):1313-1327.
- [16] Tajbakhsh A, Mokhtari-Zaer A, Rezaee M, *et al.* Therapeutic potentials of BDNF/TrkB in breast cancer; current status and perspectives[J]. *J Cell Biochem*, 2017, **118**(9):2502-2515.
- [17] Wang Y, Teng HL, Gao Y, *et al.* Brain-derived neurotrophic factor promotes the migration of olfactory ensheathing cells through TRPC channels[J]. *Glia*, 2016, **64**(12):2154-2165.
- [18] Zhu WJ, Frost EE, Begum F, *et al.* The role of dorsal root ganglia activation and brain-derived neurotrophic factor in multiple sclerosis[J]. *J Cell Mol Med*, 2012, **16**(8):1856-1865.
- [19] Dai C, Ciccotosto GD, Cappai R, *et al.* Rapamycin confers neuroprotection against colistin-induced oxidative stress, mitochondria dysfunction, and apoptosis through the activation of autophagy and mTOR/Akt/CREB signaling pathways[J]. *ACS Chem Neurosci*, 2018, **9**(4):824-837.
- [20] Wang JH, Wan D, Wan GR, *et al.* Catalpol induces cell activity to promote axonal regeneration via the PI3K/AKT/mTOR pathway *in vivo* and *in vitro* stroke model[J]. *Ann Transl Med*, 2019, **7**(23):756.
- [21] Hausott B, Klimaschewski L. Promotion of peripheral nerve regeneration by stimulation of the extracellular signal-regulated kinase (ERK) pathway[J]. *Anat Rec (Hoboken)*, 2019, **302**(8):1261-1267.
- [22] Segal RA, Greenberg ME. Intracellular signaling pathways activated by neurotrophic factors[J]. *Annu Rev Neurosci*, 1996, **19**:463-489.
- [23] Zheng Q, Liu L, Liu HL, *et al.* The *Bu Shen Yi Sui* formula promotes axonal regeneration via regulating the neurotrophic factor BDNF/TrkB and the downstream PI3K/Akt signaling pathway[J]. *Front Pharmacol*, 2019, **10**:796.
- [24] English AW, Liu K, Nicolini JM, *et al.* Small-molecule trkB agonists promote axon regeneration in cut peripheral nerves[J]. *Proc Natl Acad Sci U S A*, 2013, **110**(40):16217-16222.
- [25] Fletcher JL, Wood RJ, Nguyen J, *et al.* Targeting trkB with a brain-derived neurotrophic factor mimetic promotes myelin repair in the brain[J]. *J Neurosci*, 2018, **38**(32):7088-7099.
- [26] Guo W, Pang KL, Chen YB, *et al.* TrkB agonistic antibodies superior to BDNF: utility in treating motoneuron degeneration[J]. *Neurobiol Dis*, 2019, **132**:104590.
- [27] Fan CH, Lin CW, Huang HJ, *et al.* LMDS-1, a potential trkB receptor agonist provides a safe and neurotrophic effect for early-phase Alzheimer's disease[J]. *Psychopharmacology (Berl)*, 2020, **237**(10):3173-3190.
- [28] Cheah M, Andrews MR. Targeting cell surface receptors for axon regeneration in the central nervous system[J]. *Neural Regen Res*, 2016, **11**(12):1884-1887.
- [29] Hollis ER, Jamshidi P, Löw K, *et al.* Induction of corticospinal regeneration by lentiviral TrkB-induced Erk activation[J]. *Proc Natl Acad Sci U S A*, 2009, **106**(17):7215-7220.