

本文引用:任怡君,陈玺倩,卢伟.黄连素对脑出血大鼠脑组织免疫炎症反应的影响[J].湖南中医药大学学报,2022,42(8):1261-1265.

黄连素对脑出血大鼠脑组织免疫炎症反应的影响

任怡君,陈玺倩,卢伟*

(中南大学湘雅二医院神经病学科,湖南 长沙 400012)

[摘要] 目的 探究黄连素对脑出血(intracerebral hemorrhage, ICH)大鼠脑组织中免疫炎症反应的影响。**方法** 48只SD大鼠随机分为假手术(Sham)组、模型(ICH)组、黄连素(BBR)组,每组分为24 h及72 h两个时间点,每个亚组各8只。采用IV型胶原酶法构建ICH大鼠模型,BBR组给予黄连素200 mg/(kg·d)灌胃。对各组大鼠进行改良Garcia评分,Western blot法检测基质金属蛋白酶9(matrix metalloproteinase-9, MMP-9)、肿瘤坏死因子 α (tumor necrosis factor α , TNF- α)、白细胞介素-6(interleukin-6, IL-6)蛋白表达水平,免疫荧光染色法检测小胶质细胞活化和极化的情况。**结果** 与相同时间点的Sham组相比,ICH组改良Garcia评分明显升高($P<0.05$),脑组织中出现明显血肿,脑组织中MMP-9、TNF- α 和IL-6表达明显升高($P<0.05$),脑组织中小胶质细胞活化。与各时间点ICH组相比,BBR组改良Garcia评分呈下降趋势,但差异无统计学意义($P>0.05$)。24 h时,与ICH组相比,BBR组脑组织中MMP-9表达明显降低($P<0.05$),TNF- α 和IL-6表达降低,但差异无统计学意义($P>0.05$),M2型小胶质细胞比例升高;72 h时,与ICH组相比,BBR组脑组织中MMP-9和TNF- α 表达明显降低($P<0.05$),IL-6表达降低,但差异无统计学意义($P>0.05$),M2型小胶质细胞比例升高。**结论** 黄连素可通过影响中枢神经系统免疫反应,下调炎症因子表达、促进小胶质细胞极化为M2抗炎亚型,发挥神经保护作用。

[关键词] 脑出血;免疫炎症反应;小胶质细胞;黄连素;神经保护;炎症因子;大鼠

[中图分类号] R285.5

[文献标志码] A

[文章编号] doi:10.3969/j.issn.1674-070X.2022.08.006

Effect of berberine on immune inflammatory response after intracerebral hemorrhage in SD rats

REN Yijun, CHEN Xiqian, LU Wei*

(Department of Neurology, The Second Xiangya Hospital, Central South University, Changsha, Hunan 400012, China)

[Abstract] **Objective** To investigate the influence of berberine on immune and inflammation responses in brain tissues of rats with intracerebral hemorrhage (ICH). **Methods** A total of 48 SD rats were randomly divided into sham-operated group (Sham group), ICH model group (ICH group), and berberine (BBR) group. Each group was divided into 24 h and 72 h time points. The IV collagenase was used to construct experimental ICH models in rats. The BBR group was given berberine 200 mg/(kg·d) by gavage, once a day. Modified Garcia score was performed on rats in each group. Western blot method was used to detect the protein expression levels of matrix metalloproteinase-9 (MMP-9), tumor necrosis factor α (TNF- α) and interleukin-6 (IL-6). Fluorescence immunostaining was used to detect the activation and polarization of microglia. **Results** Compared with the Sham group at each time point, the modified Garcia scores were significantly increased ($P<0.05$) in the ICH group. Obvious hematoma appeared in the brain tissue, and the expression levels of MMP-9, IL-6 and TNF- α in the brain tissue were increased significantly ($P<0.05$). Microglia were activated after ICH. Compared with the ICH model group at each time point, the modified Garcia scores in the BBR group showed a downward trend, which was not of statistically significance ($P>0.05$). At 24 h, compared with the ICH group, the expression of MMP-9 in the BBR group was significantly decreased ($P<0.05$), and the expression levels of TNF- α and IL-6 were decreased, which was not

[收稿日期] 2021-11-02

[基金项目] 湖南省自然科学基金项目(S2020JJMSXM3101)。

[第一作者] 任怡君,女,硕士研究生,研究方向:脑血管病及神经免疫性疾病。

[通信作者]* 卢伟,女,博士,教授,博士研究生导师,E-mail:luwei0338@csu.edu.cn。

of statistically significance ($P>0.05$). The proportion of M2-type microglia increased. At 72 h, compared with the ICH group, the expression levels of MMP-9 and TNF- α in the BBR group were significantly decreased ($P<0.05$), and the expression of IL-6 decreased, which was not of statistically significance ($P>0.05$). The proportion of M2-type microglia increased. **Conclusion** Berberine exhibits neuroprotective effects by influencing the immune response of the central nervous system through down-regulating the expression of inflammatory factors and promoting the polarization of microglia into the M2 anti-inflammatory subtype.

[Keywords] intracerebral hemorrhage; immune inflammatory response; microglia; berberine; neuroprotection; inflammatory cytokine; rat

脑出血(intracerebral hemorrhage, ICH)是一种常见的、具有高死亡率及高致残率的脑血管疾病^[1]。ICH造成脑组织损伤的原因包括由血肿直接引起占位和压迫作用造成的原发性损伤,以及由于脑水肿、释放的血液成分以及炎症反应等造成的继发性损伤^[2]。免疫炎症反应失调是 ICH 后继发神经功能损伤的重要原因^[3]。ICH 后血肿附近区域小胶质细胞被激活,同时外周的炎性细胞通过受损的血脑屏障浸润脑组织,并产生大量炎性细胞因子,引起脑水肿并导致大量脑细胞死亡^[4-5]。但这些免疫细胞对于血肿的清除也起到了至关重要的作用^[5]。小胶质细胞是中枢神经系统中重要的免疫细胞,活化后主要分化为 M1(促炎型)和 M2(抗炎型)亚型^[6]。调节小胶质细胞的 M1/M2 比例可以影响免疫炎症反应的程度,可能改善患者的临床结局,然而目前临幊上尚缺乏针对性药物。

黄连素是中药黄连中的主要有效活性成分之一。黄连素易于透过血脑屏障,其药理作用广泛,具有抗菌、消炎、抗病毒、降血糖、降血脂、抗抑郁、抗肿瘤等生物学活性^[7]。在脑缺血再灌注、阿尔茨海默病、帕金森病等神经系统疾病的研究中,黄连素表现为脑保护作用^[8]。黄连素可以通过对神经递质的调节起到改善神经退行性疾病的作用^[9]。但是对于 ICH 后黄连素治疗是否可以减轻脑组织中免疫炎症反应尚无具体报道。因此,本研究通过建立 ICH 大鼠模型,探究黄连素对 ICH 的具体治疗作用。

1 资料和方法

1.1 实验对象及分组

体质量为 250~300 g 的 SPF 级雄性 SD 大鼠,购自湖南斯莱克景达动物实验公司。实验动物饲养在湖南省人民医院实验动物中心清洁级动物房中,饲养环境温度恒定,遵循昼夜节律,每日光照时间 12 h,自由摄取食物及饮用水。将 48 只 SD 大鼠随机分为 3 组:假手术(Sham)组,模型(ICH)组,黄连素(BBR)组。各组大鼠分为 24 h 及 72 h 两个时间点,每个亚组 8 只。

1.2 主要试剂和仪器

IV型胶原酶(美国 Sigma 公司,批号:V900893);

10%水合氯醛(湖南维世尔生物科技有限公司,批号:WB05007A);黄连素(盐酸小檗碱片)(江苏亚邦药业,批号:H32024537);基质金属蛋白酶 9(matrix metalloproteinase-9, MMP-9)一抗、离子钙接头蛋白分子 1(ionized calcium binding adaptor molecule-1, Iba1)一抗(英国 Abcam 公司,批号:ab76003, ab5076);肿瘤坏死因子 α (tumor necrosis factor α , TNF- α)一抗、白细胞介素-6(interleukin-6, IL-6)一抗、精氨酸酶-1(arginase-1, Arg-1)一抗、诱导型一氧化氮合酶(inducible nitric oxide synthase, iNOS)一抗(美国 Proteintech 公司,批号:17590-1-AP, 21865-1-AP, 16001-1-AP, 18985-1-AP)。

脑立体定位仪(安徽正华生物仪器设备公司,型号:ZH-蓝星 B);大鼠用颅骨钻(北京众实迪创科技发展有限责任公司,型号:ZS-GSZ);台式冷冻离心机(湖南湘仪实验室仪器开发有限公司,型号:H1650R);电泳仪、转膜仪(北京六一生物科技有限公司,型号:DYY-6C, DYCZ-40D);光学显微镜(麦克奥迪实业集团有限公司,型号:BA410T)。

1.3 造模方法

1.3.1 ICH 大鼠模型的建立 采用 IV型胶原酶法造模^[10]。按照 0.004 mL/g 的剂量腹腔注射 10%水合氯醛麻醉大鼠。麻醉成功后,将大鼠固定于脑立体定位仪上。剔除头部毛发,消毒,剪开中线处的头部皮肤,暴露前囟,以前囟为原点,以向右 3 mm、向前 1 mm、深 5 mm 为注射点,颅骨钻钻开颅骨,缓慢插入微量注射器到目标注射点,以 0.4 μ L/min 的速度注入 2 μ L 胶原酶溶液(含 0.2 U IV型胶原酶),留针 10 min,后将注射器取出,骨蜡封闭钻孔,逐层缝合组织。Sham 组大鼠注入等量生理盐水。术后大鼠送回动物房。待大鼠麻醉复苏后,使用 Zea Longa 评分方法判断造模是否成功。Zea Longa 评分包含 0~4 分,神经功能缺损越严重则得分越高,其中 1~3 分的大鼠视为造模成功,0 分及 4 分者予以剔除^[11]。

1.3.2 黄连素给药方法 ICH 大鼠模型构建成功后,采用灌胃法对大鼠进行黄连素干预,200 mg/kg,每

日1次,直至处死当日。其余组采用等量纯净水灌胃处理。

1.4 检测指标

1.4.1 改良 Garcia 评分^[1]评估大鼠神经功能缺损 采用0~3分4级评分方式,从以下6个方面对动物的表现进行评分:运动的自主性、体态对称性、前肢伸展运动、网壁攀爬能力、两侧躯体触觉反应和两侧胡须触觉反应。总分最低3分、最高18分,分数越高说明神经功能缺损越轻,18分代表无神经功能缺损。

1.4.2 Western blot 法检测 MMP-9、TNF- α 和 IL-6 含量 将血肿周围新鲜脑组织匀浆,提取总蛋白并定量。取等量裂解产物,上样,电泳,转膜,室温封闭1 h,将膜于一抗中4 °C孵育过夜,TBST洗膜3次,每次5 min。二抗37 °C孵育2 h,TBST洗膜3次,每次5 min,ECL化学发光法显色,运用ImageJ图像分析系统进行灰度分析。

1.4.3 免疫荧光染色法标记脑组织中小胶质细胞

取脑组织切片室温放置30 min后洗涤、室温孵育,加入一抗4 °C过夜,PBS振洗3次,每次15 min,二抗孵育90 min,PBS振洗3次,每次15 min,封片。使用激光共聚焦显微镜观察及拍照。

1.5 统计学分析

采用Graphpad Prism 8.0软件对数据进行统计分析以及绘图。各组计量数据以“ $\bar{x}\pm s$ ”表示,采用One-way ANOVA检验比较各组间的差异,方差齐者采用LSD-t检验,方差不齐者采用Dunnett's检验。以P<0.05为差异具有统计学意义。

2 结果

2.1 ICH 大鼠模型的建立

以10%水合氯醛麻醉SD大鼠后,采用IV型胶原酶法造模。Sham组未见明显的脑组织内血肿形成;ICH组大鼠尾状核区出现明显的血肿组织,提示ICH模型构建成功。详见图1。

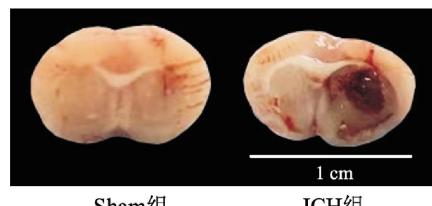


图1 大鼠脑组织冠状切面

2.2 黄连素干预对大鼠改良 Garcia 评分的影响

与Sham组相比,ICH组大鼠在24 h及72 h改良Garcia评分明显降低(P<0.05)。与ICH组相比,

BBR组大鼠在24 h时改良Garcia评分差异无统计学意义(P>0.05),在72 h时改良Garcia评分呈回升趋势,但差异无统计学意义(P>0.05)。详见表1。

表1 各组大鼠改良 Garcia 评分($\bar{x}\pm s$, n=8, 分)

| 时间点 | Sham组 | ICH组 | BBR组 |
|------|------------|-------------|------------|
| 24 h | 17.50±0.58 | 11.25±1.50* | 11.25±0.50 |
| 72 h | 17.25±0.50 | 9.25±1.71* | 10.25±0.96 |

注:与Sham组比较,*P<0.05。

2.3 黄连素干预后 ICH 大鼠血肿周围脑组织中炎症因子表达情况

与同时间点Sham组相比,ICH组大鼠脑组织中MMP-9、TNF- α 、IL-6表达均明显增加(P<0.05)。24 h时,与ICH组相比,BBR组大鼠脑组织中MMP-9表达明显降低(P<0.05),TNF- α 和IL-6表达降低,但差异无统计学意义(P>0.05)。72 h时,与ICH组相比,BBR组大鼠脑组织中MMP-9和TNF- α 表达明显降低(P<0.05),IL-6表达降低,但差异无统计学意义(P>0.05)。详见图2。

2.4 黄连素干预后 ICH 大鼠脑组织中小胶质细胞极化情况

24 h及72 h时,Sham组大鼠脑组织中Iba1、iNOS、Arg-1荧光信号弱,小胶质细胞基本未活化。与Sham组相比,24 h及72 h ICH组大鼠脑组织中Iba1、iNOS、Arg-1荧光信号增强;与24 h ICH组相比,72 h ICH组大鼠脑组织中Arg-1荧光信号更强。与ICH组相比,24 h及72 h BBR组iNOS荧光信号减弱,Arg-1荧光信号增强,且Arg-1与Iba-1双阳性的细胞(M2型小胶质细胞)比例升高。详见图3。

3 讨论

ICH是第二大卒中类型,具有发病率高、致残率高和死亡率高的特点,已经成为全球危及健康的主要问题之一^[1,12]。ICH后继发性脑损伤是引起神经功能缺损的主要原因之一,包括脑水肿形成、凝血酶释放、细胞凋亡、血脑屏障破坏和免疫炎症反应等^[5],其中免疫炎症反应又是引起继发性脑损伤的重要因素。ICH后大量血浆蛋白和细胞因子等物质被释放到组织间隙中,继而激活补体、免疫系统^[13],引起局部和全身炎症反应,造成脑组织损伤以及炎症水肿,但是免疫炎症反应同时也参与了血肿清除等修复过程^[5]。因此,调控免疫炎症反应可能有助于清除血肿、减轻脑水肿,从而改善ICH造成的神经功能障碍^[14-15]。然而,目前临幊上ICH继发性损伤的

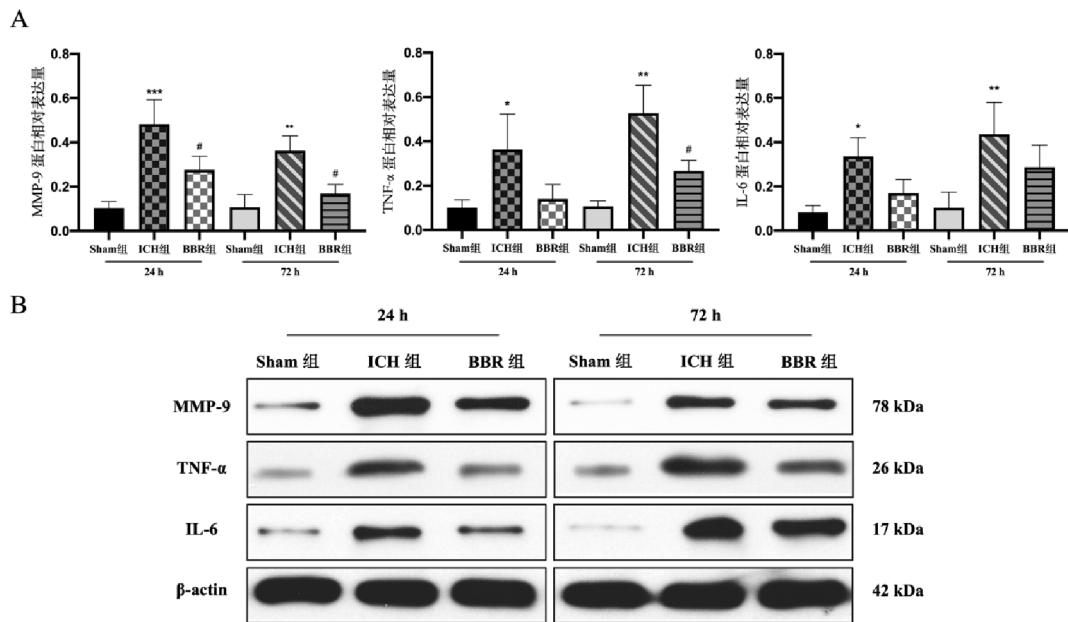


图2 各组大鼠炎症因子表达情况

注:A.蛋白相对表达量;B.蛋白电泳图。与Sham组相比,*P<0.05,**P<0.01,***P<0.001;与ICH组相比,#P<0.05。

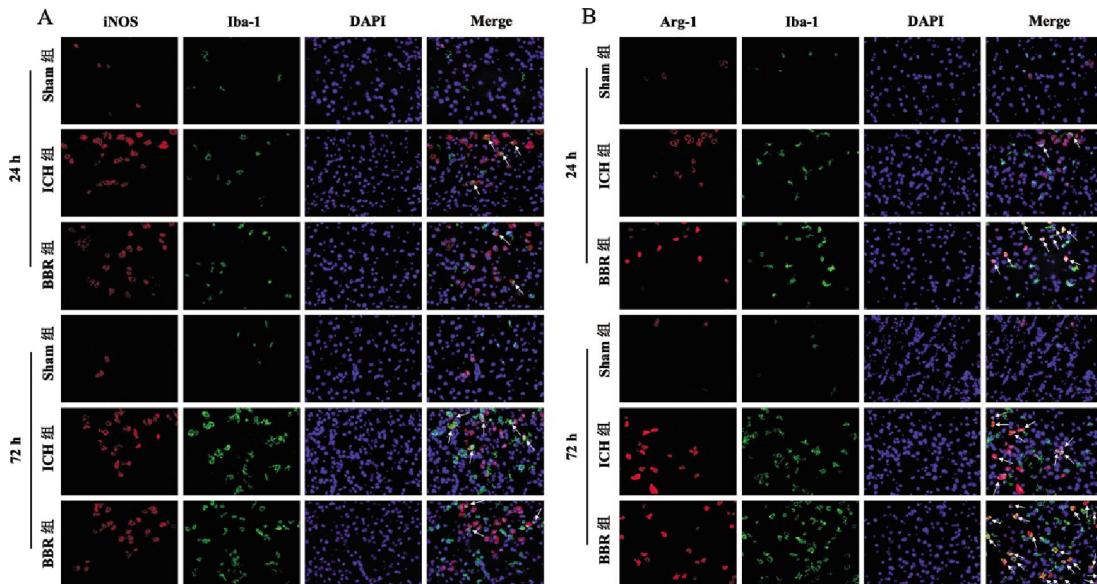


图3 各组大鼠小胶质细胞标记物免疫荧光染色图(×400)

注:A.M1型小胶质细胞表面标志物免疫荧光染色图,其中iNOS为红色荧光信号,Iba1为绿色荧光信号,DAPI为蓝色细胞核染色信号,Merge为荧光重叠形态,白色箭头为iNOS与Iba1双标阳性细胞;B.M2型小胶质细胞表面标志物免疫染色图,其中Arg-1为红色荧光信号,Iba1为绿色荧光信号,DAPI为蓝色细胞核染色信号,Merge为荧光重叠形态,白色箭头为Arg-1与Iba1双标阳性细胞。

治疗效果不甚理想,特别是缺乏有效调节ICH后免疫炎症反应的药物,因此,寻找一个理想的治疗药物对改善ICH患者临床预后具有重要意义。

黄连素是传统中草药黄连中的有效生物活性成分之一,曾经是治疗消化道感染的一线药物,目前随着各项研究的开展,发现其在高血糖、高脂血症、心血管疾病、神经退行性疾病中均可以发挥药理作用^[7]。研究发现,黄连素具有抗炎、抗菌、神经保护、调节免疫等多种生物活性^[8,16-17]。但目前黄连素在

ICH中的作用研究甚少。有研究发现,口服黄连素可以抑制线粒体凋亡通路,从而改善ICH大鼠的神经功能缺损^[18],提示黄连素可能有助于ICH的治疗,但是黄连素是否可以在ICH后调节脑组织免疫炎症反应尚不清楚。基于黄连素在既往其他疾病研究中的免疫调节作用,本研究在ICH大鼠模型中探索黄连素是否可以通过调节ICH后免疫炎症反应来减轻神经功能缺损,从而改善预后。

本研究结果显示,使用黄连素干预后,ICH大

鼠脑组织中的促炎因子 MMP-9、TNF- α 、IL-6 表达出现不同程度的下降,因此认为黄连素可能通过缓解 ICH 大鼠脑组织中的免疫炎症反应而发挥神经保护作用。

此外,对大鼠脑组织中小胶质细胞活化和极化的研究显示,经黄连素干预的 ICH 大鼠脑组织中出现 M1 型小胶质细胞比例降低、M2 型小胶质细胞比例升高,且在 72 h 时这种小胶质细胞亚型极化的改变趋势更为显著。既往文献表明,M1 型小胶质细胞为促炎亚型,可造成组织损伤加重,而 M2 型小胶质细胞为抗炎亚型,发挥抗炎和神经保护作用^[19],小胶质细胞向 M2 型极化比例增加可以减轻炎性损伤。而在黄连素干预 24 h 后大鼠神经功能缺损无改善,72 h 后的大鼠神经功能缺损呈现改善趋势,但无统计学差异,推测可能与黄连素干预后观察时间点较短,或与样本量较少有关,下一步实验将适当延长观察时间以及增加实验样本量进行验证。因此,黄连素可能通过下调炎症因子表达、促进小胶质细胞极化为 M2 抗炎亚型,从而影响中枢神经系统免疫反应,表现出神经保护作用。

黄连素作为传统中药成分,提取自天然植物中,价格低廉、口服副作用小。虽然黄连素经胃肠道吸收效果有限,但目前通过纳米技术、微分子等药物新形式提高药物利用度的研究方向是一大热点^[20]。本研究发现黄连素具有缓解 ICH 后脑组织中免疫炎症反应的作用,为临幊上使用黄连素药物作为 ICH 辅助治疗方案提供了实验数据。在未来,黄连素在 ICH 中的具体神经保护机制仍有待进一步研究,这对于挖掘和发展中医药医学具有十分重要的意义。

参考文献

- [1] MAGID-BERNSTEIN J, GIRARD R, POLSTER S, et al. Cerebral hemorrhage: Pathophysiology, treatment, and future directions[J]. Circulation Research, 2022, 130(8): 1204–1229.
- [2] BAUTISTA W, ADELSON P D, BICHER N, et al. Secondary mechanisms of injury and viable pathophysiological targets in intracerebral hemorrhage[J]. Therapeutic Advances in Neurological Disorders, 2021, 14: 2032–2060.
- [3] REN H L, HAN R R, CHEN X M, et al. Potential therapeutic targets for intracerebral hemorrhage-associated inflammation: An update[J]. Journal of Cerebral Blood Flow and Metabolism, 2020, 40(9): 1752–1768.
- [4] ZHU H M, WANG Z Q, YU J X, et al. Role and mechanisms of cytokines in the secondary brain injury after intracerebral hemorrhage[J]. Progress in Neurobiology, 2019, 178: 101610.
- [5] DASARI R, BONSACK F, SUKUMARI-RAMESH S. Brain injury and repair after intracerebral hemorrhage: The role of microglia and brain-infiltrating macrophages[J]. Neurochemistry International, 2021, 142: 104923.
- [6] LIU J C, LIU L R, WANG X Y, et al. Microglia: A double-edged sword in intracerebral hemorrhage from basic mechanisms to clinical research[J]. Frontiers in Immunology, 2021, 12: 675660.
- [7] SINGH S, PATHAK N, FATIMA E, et al. Plant isoquinoline alkaloids: Advances in the chemistry and biology of berberine[J]. European Journal of Medicinal Chemistry, 2021, 226: 113839.
- [8] SHOU J W, SHAW P C. Therapeutic efficacies of berberine against neurological disorders: An update of pharmacological effects and mechanisms[J]. Cells, 2022, 11(5): 796.
- [9] 万瑾舒,张孟仁.小檗碱的神经保护作用及其相关机制的研究进展[J].医学研究杂志,2018,47(6):197–200.
- [10] CHEN X Q, DENG S W, LEI Q, et al. miR-7-5p affects brain edema after intracerebral hemorrhage and its possible mechanism[J]. Frontiers in Cell and Developmental Biology, 2020, 8: 598020.
- [11] 卢小叶,吕倩忆,李棋龙,等. Zea-longa 评分与改良 Garcia 评分应用于针刺治疗 CIRI 大鼠神经功能缺损评估的研究[J].湖南中医药大学学报,2021,41(9):1356–1360.
- [12] WU S M, WU B, LIU M, et al. Stroke in China: Advances and challenges in epidemiology, prevention, and management[J]. The Lancet Neurology, 2019, 18(4): 394–405.
- [13] EHTESHAMFAR S M, AKHBARI M, AFSHARI J T, et al. Anti-inflammatory and immune-modulatory impacts of berberine on activation of autoreactive T cells in autoimmune inflammation[J]. Journal of Cellular and Molecular Medicine, 2020, 24 (23): 13573–13588.
- [14] XUE M Z, YONG V W. Neuroinflammation in intracerebral haemorrhage: Immunotherapies with potential for translation[J]. The Lancet Neurology, 2020, 19(12): 1023–1032.
- [15] ZHANG R Y, XUE M Z, YONG V W. Central nervous system tissue regeneration after intracerebral hemorrhage: The next frontier[J]. Cells, 2021, 10(10): 2513.
- [16] HAFTCHESHMEH S M, ABEDI M, MASHAYEKHI K, et al. Berberine as a natural modulator of inflammatory signaling pathways in the immune system: Focus on NF- κ B, JAK/STAT, and MAPK signaling pathways[J]. Phytotherapy Research, 2022, 36(3): 1216–1230.
- [17] KHAN S, HUSSAIN A, ATTAR F, et al. A review of the berberine natural polysaccharide nanostructures as potential anticancer and antibacterial agents[J]. Biomedecine & Pharmacotherapy, 2022, 146: 112531.
- [18] 关庆凯,赵树鹏,刁玉领,等.黄连素对实验性脑出血大鼠脑水肿与神经功能的影响[J].临床与病理杂志,2017,37(7):1356–1360.
- [19] ZHANG Z, ZHANG Z E, LU H, et al. Microglial polarization and inflammatory mediators after intracerebral hemorrhage [J]. Molecular Neurobiology, 2017, 54(3): 1874–1886.
- [20] BEHL T, SINGH S, SHARMA N, et al. Expatiating the pharmacological and nanotechnological aspects of the alkaloidal drug berberine: Current and future trends[J]. Molecules, 2022, 27(12): 3705.