DOI:10.16781/j.0258-879x.2021.07.0749

・论著・

# 重复经颅磁刺激对慢性背根神经节受压致神经病理性疼痛大鼠的镇痛 作用和机制

张 也<sup>1</sup>, 赵 丹<sup>1</sup>, 许东升<sup>1,2\*</sup>
1. 同济大学附属同济医院康复中心, 上海 200065
2. 同济大学附属同济医院骨科, 上海 200065

[摘要] **β** 钖 探讨重复经颅磁刺激(rTMS)对慢性背根神经节受压(CCD)致神经病理性疼痛(NPP)大鼠 模型的镇痛作用及机制。*σ* 法 将 36 只 10 周龄雄性 SD 大鼠随机分为 3 组:假手术+假刺激组、NPP+假刺激组、NPP+rTMS 组,每组成功纳入 12 只。假手术+假刺激组和 NPP+假刺激组大鼠上午、下午均接受假刺激,NPP+rTMS 组大鼠上午接受假刺激,下午接受高频 rTMS(大脑皮质 M1 区, 20 Hz)。在 CCD 致 NPP 模型建立后第 8 天开 始对大鼠进行 rTMS 真刺激或假刺激干预,连续 11 d。rTMS 干预前后用 von Frey 纤维丝和条件性位置偏爱实验分别 测定机械痛阈和自发痛。在造模后第 20 天取大鼠左侧 L<sub>4</sub>~L<sub>5</sub> 节段背根神经节(DRG)及脊髓背角和血清标本,用蛋 白质印迹法检测 DRG 和脊髓背角中卫星胶质细胞和星形胶质细胞活化标志物胶质纤维酸性蛋白(GFAP)及脊髓背 角中突触后致密区 95(PSD-95)蛋白的表达,ELISA 检测血清中促炎因子 IL-18 和 TNF-α 水平。结果 与假手术+假刺激组相比,NPP+假刺激组大鼠机械痛阈降低,DRG 中 GFAP 表达增加,脊髓背角中 GFAP 和 PSD-95 蛋白表达 均增加,血清中 IL-18、TNF-α 水平均增高,差异均有统计学意义(P均<0.05);两组大鼠对 A、B 箱均无偏爱。而 NPP+rTMS 组(即高频 rTMS 干预后)大鼠上述改变与 NPP+假刺激组相比均被逆转,且大鼠对 B 箱产生明显偏爱 (P均<0.05)。结论 高频 rTMS 可能通过抑制 DRG 中卫星胶质细胞活化、抑制脊髓背角中星形胶质细胞活化和 突触连接形成及改善炎症微环境,缓解 CCD 导致的大鼠 NPP。

[关键词] 重复经颅磁刺激;神经病理性疼痛;背根神经节;脊髓背角;星形胶质细胞;突触后致密区 95; 炎症因子

[中图分类号] R 441.1 [文献标志码] A [文章编号] 0258-879X(2021)07-0749-06

Analgesic effect of repetitive transcranial magnetic stimulation on rats with neuropathic pain caused by chronic compression of dorsal root ganglion and its mechanism

ZHANG Ye<sup>1</sup>, ZHAO Dan<sup>1</sup>, XU Dong-sheng<sup>1,2\*</sup>

1. Rehabilitation Center, Tongji Hospital, Tongji University, Shanghai 200065, China

2. Department of Orthopaedics, Tongji Hospital, Tongji University, Shanghai 200065, China

[Abstract] Objective To investigate the analgesic effect of repetitive transcranial magnetic stimulation (rTMS) on rats with neuropathic pain (NPP) caused by chronic compression of dorsal root ganglion (CCD) and to explore the mechanism. Methods A total of 36 male rats aged 10 weeks were evenly randomized into 3 groups: sham operation+sham stimulation group, NPP+sham stimulation group, and NPP+rTMS group. The rats in the sham operation+sham stimulation group and NPP+sham stimulation group received sham stimulation in the morning and afternoon, while the rats in the NPP+rTMS group received sham stimulation in the morning and high frequency rTMS (M1 area of cerebral cortex, 20 Hz) in the afternoon. On the 8<sup>th</sup> day after CCD-caused NPP modeling, rats were intervened by rTMS or sham stimulation for 11 consecutive days. Von Frey filaments and conditioned place preference test were used to evaluate the mechanical withdrawal threshold and spontaneous pain before and after rTMS intervention. The left  $L_4$ - $L_5$  dorsal root ganglion (DRG), spinal cord dorsal horn and sera were collected on the 20<sup>th</sup> day after NPP modeling, the expression levels of glial fibrillary acidic protein (GFAP), an activation marker of satellite glial cells and astrocytes, in DRG and spinal cord dorsal horn and the postsynaptic density-95 (PSD-95) in spinal cord dorsal horn were measured by Western blotting. The interleukin 18 (IL-18) and tumor

[基金项目] 国家自然科学基金(81772453,81974358). Supported by National Natural Science Foundation of China (81772453,81974358).

[作者简介] 张 也,硕士生.E-mail: 1731219@tongji.edu.cn

<sup>[</sup>收稿日期] 2020-02-22 [接受日期] 2020-07-27

<sup>\*</sup>通信作者(Corresponding author). Tel: 021-51323092, E-mail: dxu0927@tongji.edu.cn

necrosis factor  $\alpha$  (TNF- $\alpha$ ) in sera were detected by enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA). **Results** Compared with the sham operation + sham stimulation group, the mechanical withdrawal threshold was significantly decreased, the expression of GFAP in DRG was significantly increased, the expression levels of GFAP and PSD-95 in spinal cord dorsal horn were significantly higher, and the serum levels of IL-18 and TNF- $\alpha$  were significantly increased in the NPP+sham stimulation group (all P < 0.05); and the rats in the 2 groups had no preference for cage A or cage B. However, these changes were all reversed in the NPP+rTMS group after receiving high-frequency rTMS, and the rats had a preference for cage B compared with the NPP+sham stimulation group (all P < 0.05). **Conclusion** High-frequency rTMS may relieve CCD-caused NPP by inhibiting the activation of satellite glial cells in DRG, by inhibiting astrocyte activation and synaptic connection formation in spinal cord dorsal horn, and by improving inflammatory microenvironment.

[Key words] repetitive transcranial magnetic stimulation; neuropathic pain; dorsal root ganglion; spinal cord dorsal horn; astrocytes; postsynaptic density-95; inflammatory factors

神经病理性疼痛(neuropathic pain, NPP)是 由躯体感觉神经系统损伤或疾病引起的疼痛,是腰 椎间盘突出症、腰椎间孔狭窄的常见并发症,临 床主要表现为自发痛、痛觉过敏和痛觉异常[1-5]。 重复经颅磁刺激 (repetitive transcranial magnetic stimulation, rTMS)是一种无痛、无创、安全性 高的治疗方法,近年来被广泛应用于神经科学领 域。多项动物实验及临床研究发现,高频rTMS对 各种原因导致的 NPP (如带状疱疹后疼痛、三叉 神经痛、脊髓损伤后患肢痛等)有较好的镇痛效 果<sup>[6-9]</sup>,但其如何发挥镇痛作用目前尚无定论。 研究显示,神经胶质细胞如卫星胶质细胞和星形 胶质细胞的激活及突触可塑性增强在 NPP 的发病 中发挥了重要作用<sup>[10-12]</sup>。本研究通过建立慢性背 根神经节受压 (chronic compression of dorsal root ganglion, CCD) 致 NPP 大鼠模型, 探讨 rTMS 对 NPP 的镇痛效果及对卫星胶质细胞、星形胶质细胞 活化、突触可塑性的影响。

#### 1 材料和方法

1.1 实验动物 清洁级健康 10 周龄雄性 SD 大鼠
 50 只,体重为 220~250 g,购自上海杰思捷实验动物有限公司[实验动物生产许可证号: SCXK(沪)
 2018-0004],自由饮食。

1.2 主要仪器与试剂 MagPro X100 重复经颅磁 刺激仪(丹麦 Tonica 公司), von Frey 纤维丝(美 国 Stolting 公司), 兔 GAPDH 抗体(英国 Abcam 公司), 兔胶质纤维酸性蛋白(glial fibrillary acidic protein, GFAP)抗体(武汉三鹰生物技术 有限公司), 小鼠突触后致密区 95 (postsynaptic density-95, PSD-95) 抗体(英国 Abcam 公司), [Acad J Sec Mil Med Univ, 2021, 42(7): 749-754]

山羊抗兔二抗、山羊抗小鼠二抗(上海碧云天生物技术有限公司),快速封闭液(上海碧云天生物技术有限公司),HRP化学发光试剂盒(美国Millipore公司),IL-18、TNF-α ELISA检测试剂 盒(上海西唐生物科技有限公司)。

1.3 实验分组与处理 大鼠随机分为3组: 假手术+ 假刺激组、CCD致 NPP模型+假刺激组(NPP+假刺 激组)、NPP+rTMS组,剔除术前先天存在条件偏爱 和痛觉过敏及术后造模失败的大鼠后,每组成功纳入 12只。NPP+rTMS组大鼠刺激部位为大脑皮质 M1 区,上午接受假刺激,下午接受真刺激; 假手术+ 假刺激组和 NPP+假刺激组大鼠上午、下午均接受 假刺激。

1.4 CCD 致 NPP 大 鼠模型 建立 CCD 致 NPP 大 鼠模型的建立采用既往报道的方法<sup>[13]</sup>,即将免受 磁场干扰的"L"型聚乳酸棒置于大鼠左侧 L<sub>4/5</sub> 椎间 孔。假手术组大鼠仅暴露左侧 L<sub>4/5</sub> 椎间孔,不插入 "L"型聚乳酸棒,其他操作与模型组相同。各组 大鼠术后均腹腔注射 20 万 U 青霉素预防感染,每 天 1 次,连续 3 d。

1.5 机械痛阈测量 在25℃、安静、明亮的环境 中进行机械痛阈测试。将大鼠置于底部为金属网格 (网孔大小为0.5 cm×0.5 cm)的透明丙烯酸塑料 盒内,适应15~30 min,采用"up-down"法<sup>[14]</sup>测 试机械痛阈,von Frey纤维丝从0.6g递增至26.0g<sup>[15]</sup>。 用 von Frey纤维丝尖端垂直刺激大鼠足底第3、 4 趾间皮肤,大鼠抬足或舔舐被刺激侧记为阳性反 应,否则为阴性反应。在出现首次阳性反应后再用 "up-down"法测试3次或26.0g刺激时仍为阴性 则停止测试。术后第1天,疼痛行为不明显的大鼠 将被剔除(6g无阳性反应)。 1.6 条件性位置偏爱 (conditioned place preference, CPP) 实验

1.6.1 基础值测定 造模前1d,将大鼠置于有 CPP系统的中间室,抽去隔板,让大鼠可在A、B 箱和中间室自由探索,A、B箱的唯一不同点为底 板纹路不同,其余条件均相同。让大鼠自由活动 15 min,剔除存在偏爱(在某一箱中逗留时间> 720 s 或<180 s)的大鼠。

1.6.2 rTMS 干预及训练期 在造模后第8~18 天,假手术+假刺激组、NPP+假刺激组大鼠上午 接受假刺激,与A箱配对半小时;4h后再次接受 假刺激,与B箱配对半小时。NPP+rTMS组大鼠 上午接受假刺激,与A箱配对半小时;4h后接受 高频rTMS,与B箱配对半小时。

1.6.3 逗留时间测定 在造模后第 19 天,3 组大鼠 均不给予真或假rTMS 刺激,抽去隔板,让大鼠在 A、B箱中自由活动 15 min,分别记录大鼠在A、B 箱中的逗留时间。假设rTMS 可以缓解疼痛,那么 在真刺激后被放入B箱配对的大鼠会对B箱产生偏 爱,而假刺激后放入A箱配对的大鼠无疼痛缓解, 则大鼠不会对A箱产生偏爱。连续训练11 d后,大 鼠会形成条件反射。因此当大鼠被放在A、B箱中 自由活动时,会选择停留在B箱。反之,若rTMS 无镇痛作用,则大鼠不会对B箱产生偏爱,那么大 鼠在A、B箱中的停留时间将会比较平均。

1.7 rTMS 千预方法 CCD 致 NPP 大鼠模型建立 后第 8 天,大鼠被固定在自制固定器(已申请发明 专利,专利申请号:202010093329.2)上,使用直 径为 9 cm 的圆形线圈刺激大鼠大脑皮质 M1 区, 刺激频率为 20 Hz,刺激强度为 35% 的机器最大输 出强度(最大磁场强度为 4.2 T),每串 80 个脉冲, 共 1 600 个脉冲,每串间隔 10 s。假刺激组将线圈 与大鼠颅骨垂直,仅让大鼠接受机器发出的声音刺 激。造模后第 8 天开始干预,连续干预 11 d。

1.8 蛋白质印迹法检测大鼠背根神经节(dorsal root ganglion, DRG)和脊髓背角中GFAP、PSD-95 蛋白的表达 在造模后第20天,腹腔注射3%戊巴比妥钠深度麻醉大鼠,眼眶采血后冰上快速取出大鼠左侧L<sub>4</sub>、L<sub>5</sub>节段DRG和脊髓背角组织。组织经冰上匀浆裂解、BCA法蛋白定量,金属浴5min使蛋白变性,80V恒压电泳,200mA转膜120min,加入一抗GFAP抗体(稀释比例1:1000)、

PSD-95 抗体(稀释比例1:1000)4℃孵育过 夜,加入二抗(稀释比例1:1000)室温孵育2h, ECL显色。以GAPDH为内参照,计算GFAP和PSD-95 的相对表达量,利用ImageJ软件进行灰度值分析。 1.9 ELISA检测大鼠血清促炎因子IL-18、TNF- $\alpha$ 的 表达 在造模后第20天,各组大鼠用3%戊巴 比妥钠腹腔注射深度麻醉后,眼眶采血,4℃ 1503×g离心10 min后收集血清。具体操作按试 剂盒说明书进行。

1.10 统计学处理 应用 SPSS 20.0 软件进行统计 学分析。数据以 x±s 表示;各组大鼠的机械痛阈 值采用双因素方差分析,自发痛、蛋白质印迹法检 测结果及 ELISA 结果采用单因素方差分析;组间 两两比较时,若方差齐选择 Tukey 检验,若方差不 齐选择 Dunnett T3 检验。检验水准(α)为 0.05。

### 2 结 果

2.1 rTMS 干预缓解了大鼠 CCD 造模后的机械痛阈 和自发痛 NPP+假刺激组大鼠 DRG 持续受压后 机械痛阈值迅速且持续降低,从 CCD 造模后第1天 开始与假手术+假刺激组相比差异均有统计学意义 (P均<0.01)。在rTMS 干预后第1天,NPP+ rTMS 组大鼠机械痛阈值略高于 NPP+假刺激组, 但差异无统计学意义(P>0.05);而从 rTMS 干 预后第2天开始 NPP+rTMS 组机械痛阈值逐渐上 升,与 NPP+假刺激组比较差异均有统计学意义 (P均<0.05)。见图 1。

CPP 实验结果显示, 在经rTMS 干预后, NPP+ rTMS 组大鼠对具备 rTMS 干预条件的 B 箱产生了 偏爱, 在B 箱中逗留时间长于 NPP+ 假刺激组(P< 0.01), 而假手术+ 假刺激组、NPP+ 假刺激组大 鼠在 A、B 两箱中的逗留时间差异均无统计意义 (P均>0.05)。见图 2。

2.2 rTMS 千预抑制大鼠 CCD 造模后 DRG 及脊髓 背角中 GFAP 和 PSD-95 表达 蛋白质印迹法检测结 果显示,在大鼠 DRG,NPP+假刺激组卫星胶质细 胞活化标志物 GFAP 的蛋白表达水平高于假手术+ 假刺激组和 NPP+rTMS组(P均<0.01);而在 大鼠脊髓背角,NPP+假刺激组星形胶质细胞活 化标志物 GFAP 和参与突触连接形成的 PSD-95 的 蛋白表达水平均高于假手术+假刺激组和 NPP+ rTMS 组(P均<0.01)。见图 3。





SS group: Sham operation+sham stimulation group; NS group: NPP+sham stimulation group; NT group: NPP+rTMS group. \*\*P < 0.01 vs SS group;  $^{\triangle}P < 0.05$ ,  $^{\triangle}P < 0.01$  vs NS group. n=12,  $\bar{x}\pm s$ . rTMS: Repetitive transcranial magnetic stimulation; NPP: Neuropathic pain; CCD: Chronic compression of dorsal root ganglion.



## Fig 2 CPP test detecting stay in cage A or B of rats in each group

SS group: Sham operation+sham stimulation group; NS group: NPP+sham stimulation group; NT group: NPP+rTMS group. \*\*P < 0.01. n=12,  $\bar{x}\pm s$ . CPP: Conditioned place preference; NPP: Neuropathic pain; rTMS: Repetitive transcranial magnetic stimulation.

2.3 rTMS 千预降低大鼠血清中促炎因子 IL-18、
TNF-α水平 ELISA 检测结果显示, NPP+ 假刺激组大鼠血清中促炎因子 IL-18、TNF-α水平均高于假手术+ 假刺激组和 NPP+rTMS 组(P均<</li>
0.01)。见图 4。

#### 3 讨 论

腰椎间盘突出症或腰椎间孔狭窄常压迫腰神

经根导致长期的 NPP,这是全球范围内引起人们工作能力丧失及活动受限的主要原因之一<sup>[16]</sup>。NPP 机制复杂,常规的治疗方法(如药物)往往效果不佳。对大脑皮质 M1 区进行高频 rTMS 是欧洲神经病学学会推荐的治疗 NPP 的有效方法。国内外多项研究也证明了高频 rTMS 在 NPP 中的镇痛效果<sup>[69]</sup>。本研究结果同样显示,高频 rTMS 缓解了大鼠 DRG 持续受压引起的 NPP。

大部分学者认为外周敏化和中枢敏化是 NPP 的重要表现,而卫星胶质细胞和星形胶质细胞活 化、突触可塑性变化及炎症是外周敏化和中枢敏化 的重要原因<sup>[17-19]</sup>。卫星胶质细胞与星形胶质细胞 均为神经胶质细胞,前者位于外周神经系统 DRG 上,后者则广泛分布在中枢神经系统。但两者在功 能上被认为无明显差异,且存在着共同的活化标志 物 GFAP。神经损伤时,GFAP表达增多,说明神经 系统中卫星胶质细胞和星形胶质细胞呈活跃状态。 研究表明,抑制卫星胶质细胞和星形胶质细胞活化 可以有效缓解 NPP<sup>[20-21]</sup>。

PSD-95 是位于中枢神经系统突触后膜的特殊 结构,具有参与突触连接形成、维持突触可塑性、 参与疼痛调控等生物学功能,在神经元发生、突 触长时程增强中发挥重要作用。研究表明,应用 PSD-95 抑制剂<sup>[22]</sup>或阻断 PSD-95 的作用<sup>[23]</sup>均可延 缓 NPP 进展。





Fig 3 Protein expression of GFAP and PSD-95 in DRG and spinal cord dorsal horn of rats in each group detected by Western blotting

A: Expression of GFAP protein in DRG; B: Expression of GFAP and PSD-95 proteins in spinal cord dorsal horn. SS group: Sham operation+sham stimulation group; NS group: NPP+sham stimulation group; NT group: NPP+rTMS group. \*\*P < 0.01. n=12,  $\bar{x}\pm s$ . DRG: Dorsal root ganglion; GFAP: Glial fibrillary acidic protein; PSD-95: Postsynaptic density-95; GAPDH: Glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase; NPP: Neuropathic pain; rTMS: Repetitive transcranial magnetic stimulation.





Fig 4 Serum levels of IL-18 and TNF-a of rats in each group detected by ELISA

SS group: Sham operation+sham stimulation group; NS group: NPP+sham stimulation group; NT group: NPP+rTMS group. \*\*P < 0.01. n=12,  $\bar{x} \pm s$ . ELISA: Enzyme-linked immunosorbent assay; IL-18: Interleukin 18; TNF- $\alpha$ : Tumor necrosis factor  $\alpha$ ; NPP: Neuropathic pain; rTMS: Repetitive transcranial magnetic stimulation.

IL-18 及 TNF-α 均为致炎细胞因子,它们不仅 可通过调控初级感觉神经元上多种离子通道的表 达使神经元兴奋性持续增高,从而导致外周敏化, 还可使脊髓背角突触传递效率持续增强而引起中枢 敏化<sup>[24-25]</sup>。

本研究中,建立CCD致NPP大鼠模型后, 大鼠DRG中GFAP表达增加,脊髓背角中GFAP 和PSD-95蛋白表达均增加,血清中促炎因子 IL-18、TNF-α水平增高。而高频rTMS不仅抑制了 大鼠 DRG 及脊髓背角中 GFAP 的表达,还降低了 脊髓背角中 PSD-95 蛋白的表达及血清中促炎因子 IL-18、TNF-α的水平。这些结果表明,高频rTMS 可能通过抑制 DRG 中卫星胶质细胞活化、脊髓背 角中星形胶质细胞活化和突触连接形成及改善炎症 微环境,有效地缓解外周敏化及中枢敏化,从而改 善 NPP 症状。

## [参考文献]

- [1] SCHOLZ J, FINNERUP N B, ATTAL N, AZIZ Q, BARON R, BENNETT M I, et al. The IASP classification of chronic pain for ICD-11: chronic neuropathic pain[J]. Pain, 2019, 160: 53-59.
- [2] PATEL E A, PERLOFF M D. Radicular pain syndromes: cervical, lumbar, and spinal stenosis[J]. Semin Neurol, 2018, 38: 634-639.
- [3] RAINVILLE J, LOPEZ E. Comparison of radicular symptoms caused by lumbar disc herniation and lumbar spinal stenosis in the elderly[J]. Spine (Phila Pa 1976), 2013, 38: 1282-1287.
- [4] RICE A S C, SMITH B H, BLYTH F M. Pain and the global burden of disease[J]. Pain, 2016, 157: 791-796.
- [5] FINNERUP N B, ATTAL N, HAROUTOUNIAN S, MCNICOL E, BARON R, DWORKIN R H, et al. Pharmacotherapy for neuropathic pain in adults: a systematic review and meta-analysis[J]. Lancet Neurol, 2015, 14: 162-173.
- [6] O'CONNELL N E, MARSTON L, SPENCER S, DESOUZA L H, WAND B M. Non-invasive brain stimulation techniques for chronic pain[J/CD]. Cochrane Database Syst Rev, 2018, 4: CD008208.
- [7] KHEDR E M, KOTB H, KAMEL N F, AHMED M A, SADEK R, ROTHWELL J C. Longlasting antalgic effects of daily sessions of repetitive transcranial magnetic stimulation in central and peripheral neuropathic pain[J]. J Neurol Neurosurg Psychiatry, 2005, 76: 833-838.
- [8] SUN X, LONG H, ZHAO C, DUAN Q, ZHU H, CHEN C, et al. Analgesia-enhancing effects of repetitive transcranial magnetic stimulation on neuropathic pain after spinal cord injury: an fNIRS study [J]. Restor Neurol Neurosci, 2019, 37: 497-507.
- [9] QUESADA C, POMMIER B, FAUCHON C, BRADLEY C, CRÉAC'H C, MURAT M, et al. New procedure of high-frequency repetitive transcranial magnetic stimulation for central neuropathic pain: a placebo-controlled randomized crossover study[J]. Pain, 2020, 161: 718-728.
- [10] ISHIGURO H, KAITO T, HASHIMOTO K, KUSHIOKA J, OKADA R, TSUKAZAKI H, et al. Administration of ONO-2506 suppresses neuropathic pain after spinal cord injury by inhibition of astrocytic activation[J]. Spine J, 2019, 19: 1434-1442.
- [11] LIM H, LEE H, NOH K, LEE S J. IKK/NF-κBdependent satellite glia activation induces spinal cord microglia activation and neuropathic pain after nerve injury[J]. Pain, 2017, 158: 1666-1677.
- [12] D'MELLO R, MARCHAND F, PEZET S, MCMAHON S B, DICKENSON A H. Perturbing PSD-95 interactions with NR2B-subtype receptors attenuates spinal nociceptive plasticity and neuropathic pain[J]. Mol Ther, 2011, 19: 1780-1792.
- [13] SONG X J, VIZCARRA C, XU D S, RUPERT R L, WONG Z N. Hyperalgesia and neural excitability following injuries to central and peripheral branches of axons and somata of dorsal root ganglion neurons[J]. J Neurophysiol, 2003, 89: 2185-2193.

- [14] CHAPLAN S R, BACH F W, POGREL J W, CHUNG J M, YAKSH T L. Quantitative assessment of tactile allodynia in the rat paw[J]. J Neurosci Methods, 1994, 53: 55-63.
- [15] MIAO X R, FAN L C, WU S, MAO Q, LI Z, LUTZ B, et al. DNMT3a contributes to the development and maintenance of bone cancer pain by silencing Kv1.2 expression in spinal cord dorsal horn[J/OL]. Mol Pain, 2017, 13: 1744806917740681. DOI: 10.1177/1744806917740681.
- [16] LIDGREN L. The bone and joint decade 2000-2010[J]. Bull World Health Organ, 2003, 81: 629.
- [17] FERRARI L F, LOTUFO C M, ARALDI D, RODRIGUES MA, MACEDO L P, FERREIRA S H, et al. Inflammatory sensitization of nociceptors depends on activation of NMDA receptors in DRG satellite cells[J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2014, 111: 18363-18368.
- [18] KAWASAKI Y, ZHANG L, CHENG J K, JI R R. Cytokine mechanisms of central sensitization: distinct and overlapping role of interleukin-1β, interleukin-6, and tumor necrosis factor-α in regulating synaptic and neuronal activity in the superficial spinal cord[J]. J Neurosci, 2008, 28: 5189-5194.
- [19] TANG Y, LIU L, XU D, ZHANG W, ZHANG Y, ZHOU J, et al. Interaction between astrocytic colony stimulating factor and its receptor on microglia mediates central sensitization and behavioral hypersensitivity in chronic post ischemic pain model[J]. Brain Behav Immun, 2018, 68: 248-260.
- [20] LEE J Y, CHOI H Y, JU B G, YUNE T Y. Estrogen alleviates neuropathic pain induced after spinal cord injury by inhibiting microglia and astrocyte activation[J]. Biochim Biophys Acta Mol Basis Dis, 2018, 1864: 2472-2480.
- [21] OLIVEIRA M E, SANTOS F M, BONIFÁCIO R P, FREITAS M F, MARTINS D O, CHACUR M. Low level laser therapy alters satellite glial cell expression and reverses nociceptive behavior in rats with neuropathic pain[J]. Photochem Photobiol Sci, 2017, 16: 547-554.
- [22] ANDREASEN J T, NASSER A, CABALLERO-PUNTIVERIO M, SAHLHOLT M, BACH A, GYNTHER M, et al. Effects of the dimeric PSD-95 inhibitor UCCB01-144 in mouse models of pain, cognition and motor function[J]. Eur J Pharmacol, 2016, 780: 166-173.
- [23] XU F, ZHAO X, LIU L, SONG J, ZHU Y, CHU S, et al. Perturbing NR2B-PSD-95 interaction relieves neuropathic pain by inactivating CaMK II -CREB signaling[J]. Neuroreport, 2017, 28: 856-863.
- [24] 李秋月,许海玉,杨洪军.促炎因子TNF-α,IL-1β,IL-6 在神经病理性疼痛中的研究进展[J].中国中药杂志, 2017,42:3709-3712.
- [25] LIU S, LIU Y P, LV Y, YAO J L, YUE D M, ZHANG M Y, et al. IL-18 contributes to bone cancer pain by regulating glia cells and neuron interaction[J]. J Pain, 2018, 19: 186-195.