专栏:环境有害因素对神经系统的影响

Special column: Effects of environmental hazards on the nervous system

TLR4/NF-κB 信号通路在富氢水改善电离辐射 致大鼠认知功能损伤中的作用

陈小曼^{1,2},王永^{1,2},刘梦雅²,罗浩²,王永丽²,李建国²,秦秀军²

1. 山西医科大学法医学院,山西太原 030001

2. 中国辐射防护研究院放射医学与环境医学研究所,药物毒理与放射损伤药物山西省重点实验室/中核 放射毒理与放射性药物临床前评价重点实验室,山西太原 030006

摘要:

[背景] 在放射治疗过程中,射线杀伤肿瘤细胞的同时,也会不可避免地损伤正常组织细胞。

[目的] 通过对大鼠全脑照射,研究 Toll 样受体 4(TLR4)/核因子-кВ(NF-кВ)信号通路在富氢水 改善电离辐射致认知功能损伤中的作用。

[方法] 将 15 只雄性 SD 大鼠随机分为对照组、照射组(IR 组)、富氢水干预组(IR+HRW 组), 每组 5 只。对照组不进行照射,每天灌胃给予纯化水(20 mL·kg⁻¹); IR 组和 IR+HRW 组进行单 次 20 Gy 全脑照射,照前 3 天、照前 10 分钟、照后每天灌胃给予纯化水/富氢水(持续 30 d, 20 mL·kg⁻¹)。每天观察大鼠一般状态,并在照射后第 7 天、第 14 天、第 21 天、第 30 天测定 动物体重。于照射后第 30 天开展 Morris 水迷宫实验,检测大鼠学习记忆能力;结束后剖杀 动物取材,采用 HE 染色检测海马病理学变化,酶联免疫吸附试验(ELISA)检测脑组织中谷胱 甘肽(GSH)、丙二醛(MDA)、白介素-1β(IL-1β)、羟自由基水平,实时荧光定量 PCR(qRT-PCR)、 Western blotting 检测大鼠海马中 TLR4、NF-κB、NOD 样受体蛋白-3(NLRP3)、半胱天冬酶 1(Caspase 1)的 mRNA、蛋白表达水平。

[结果] 照射后, IR 组大鼠出现头部脱毛、流涎等症状, IR+HRW 组大鼠症状较轻。对照组和 IR+ HRW 组未出现动物死亡情况, 而 IR 组有 1 只大鼠死亡。在照射后第 14 天-第 30 天, IR+ HRW 组大鼠体重均有高于 IR 组的趋势, 但差异无统计学意义(均 P>0.05)。Morris 水迷宫结 果表明, 与 IR 组相比, 除第 3 天外, 第 1 天-第 5 天 IR+HRW 组大鼠逃避潜伏期均有缩短的 趋势, 但差异尚无统计学意义(均 P>0.05), 在第 6 天撤去平台后到达平台原来位置所用时 间减少, 穿越平台次数和在原平台象限停留时间增加(均 P<0.05)。HE 染色显示, IR+HRW 组 大鼠海马细胞数量轻度减少, 排列整齐, 未见明显的胞核深染及固缩现象。ELISA 实验结果显 示, IR+HRW 组大鼠脑组织中 MDA、羟自由基水平较 IR 组降低(均 P<0.05), GSH 含量有升高、 IL-1β 浓度有降低的趋势, 但差异尚无统计学意义(均 P>0.05)。qRT-PCR 实验结果显示, IR+ HRW 组大鼠海马中 *TLR4、Caspase 1* mRNA 表达水平较 IR 组下降(均 P<0.05), *NF-кB、NLRP3* mRNA 表达水平有下降的趋势, 但差异无统计学意义(均 P>0.05)。Western blotting 实验结 果显示, IR+HRW 组大鼠较 IR 组海马中 TLR4、Caspase 1 蛋白表达水平下降(均 P<0.05), NFκB p65、NLRP3 蛋白表达水平有下降的趋势, 但差异尚无统计学意义(均 P>0.05)。

[结论] 富氢水可改善电离辐射导致的大鼠认知功能损伤,其机制可能与调控 TLR4/NF-кB 信 号通路,抑制炎性因子,减弱氧化应激反应有关。

关键词: 富氢水; 电离辐射; TLR4/NF-кВ 信号通路; 认知功能损伤

Role of TLR4/NF-κB signaling pathway in hydrogen-rich water improving cognitive impairment induced by ionizing radiation in rats CHEN Xiaoman^{1,2}, WANG Yong^{1,2}, LIU Mengya², LUO Hao², WANG Yongli², LI Jianguo², QIN Xiujun² (1. School of Forensics, Shanxi Medical University, Taiyuan, Shanxi 030001, China; 2. Shanxi Key Laboratory for Pharmaceutical Toxicology & Radiation Injury Pharmaceuticals/CNNC Key Laboratory for Radiotoxicology and Preclinical Assessment of Radiopharmaceuticals, Department of Radiology and Environment Medicine, China Institute for Radiation Protection, Taiyuan, Shanxi 030006, China) **Abstract:**

[Background] In the process of radiotherapy, when radiation kills tumor cells, it inevitably



组稿专家

牛侨(山西医科大学公共卫生学院),E-mail: niuqiao55@163.com

基金项目 山西省自然科学基金项目(201801D121363, 202203021211005)

作者简介 陈小曼(1997—),女,硕士生; E-mail: xmchen1997@163.com

通信作者 秦秀军,E-mail: xiujunqin@163.com

作者中包含编委会成员 无 伦理审批 已获取 利益冲突 无申报 收稿日期 2022-09-30 录用日期 2023-01-12

文章编号 2095-9982(2023)03-0254-07 中图分类号 R14 文献标志码 A

▶引用_

陈小曼, 王永, 刘梦雅, 等. TLR4/NF-кB 信号 通路在富氢水改善电离辐射致大鼠认知功 能损伤中的作用 [J]. 环境与职业医学, 2023, 40(3): 254-260.

▶本文链接 www.jeom.org/article/cn/10.11836/JEOM22397

Funding This study was funded.

Correspondence to QIN Xiujun, E-mail: xiujunqin@163.com

Editorial Board Members' authorship No Ethics approval Obtained Competing interests None declared Received 2022-09-30 Accepted 2023-01-12

To cite

CHEN Xiaoman, WANG Yong, LIU Mengya, et al. Role of TLR4/NF-kB signaling pathway in hydrogen-rich water improving cognitive impairment induced by ionizing radiation in rats[J]. Journal of Environmental and Occupational Medicine, 2023, 40(3): 254-260.

Link to this article www.jeom.org/article/en/10.11836/JEOM22397 damages normal tissue cells.

[Objective] To investigate the role of Toll-like receptor 4 (TLR4)/nuclear factor–kappa B (NF-kB) signaling pathway in the improvement of cognitive impairment induced by ionizing radiation by hydrogen-rich water before and after whole brain irradiation in rats.

[Methods] Fifteen male SD rats were randomly divided into three groups: control group, irradiated group (IR group), and hydrogen-rich water intervention group (IR+HRW group), with 5 rats in each group. The control group was not irradiated, but was given purified water ($20 \text{ mL} \cdot \text{kg}^{-1}$) by gavage every day, while the IR group and the IR+HRW group were irradiated with a single dose of 20 Gy. Three days before, 10 min before, and 30 days after irradiation, purified water/hydrogen-rich water ($20 \text{ mL} \cdot \text{kg}^{-1}$) was given by continuous gavage every day. The general condition of the rats was observed every day, and the body weight were measured on the 7th, 14th, 21st, and 30th days after irradiation. On the 30th day after irradiation, the learning and memory ability of the rats was tested by Morris water maze; the pathological changes of hippocampus were detected by hematoxylin-eosin (HE) staining after sacrificing the rats; the contents of glutathione (GSH), malondialdehyde (MDA), interleukin-1 β (IL-1 β), and hydroxyl radicals in brain tissues were detected by enzyme linked immunosorbent assay (ELISA); the mRNA and protein expression levels of TLR4, NF- κ B, NOD-like receptor pyrin domain 3 (NLRP3), and cysteinyl aspartate specific proteinase 1 (Caspase 1) were detected by quantitative real-time PCR (qRT-PCR) and Western blotting in the hippocampus of rats.

[Results] After irradiation, the rats in the IR group showed symptoms such as head hair removal and salivation, while the symptoms of the rats in the IR+HRW group were milder. No animal died in the control and the IR+HRW groups, while one rat died in the IR group. From day 14 to day 30 after irradiation, the body weight of the rats in the IR+HRW group tended to be higher than that in the IR group, but the difference was not statistically significant (P > 0.05). The Morris water maze results showed that the escape latency of the IR+ HRW group was shortened compared with that of IR group from day 1 to day 5 except day 3, but the difference was not statistically significant (P > 0.05). For the rats in the IR+HRW group, it took less time to reach the original location of the platform after removing the platform on day 6 and the number of crossing the platform and the residence time in the original platform quadrant increased (P < 0.05). The HE staining showed that the number of hippocampal cells in the IR+HRW group was slightly reduced and arranged neatly, without obvious nuclear hyperchromatic and pyknotic phenomenon. The ELISA results showed that the MDA and hydroxyl radical levels were decreased in the IR+HRW group compared with the IR group (P < 0.05), the GSH content was increased, and the IL-1 β concentration was decreased, but the differences were not statistically significant (P > 0.05). The results of qRT-PCR showed that the mRNA expression levels of TLR4 and Caspase 1 in the hippocampus of the IR+HRW group were decreased compared with the IR group (P < 0.05), and the mRNA expression levels of NF-KB and NLRP3 were also decreased, but the differences were not statistically significant (P > 0.05). The results of Western blotting showed that the expression levels of TLR4 and Caspase 1 protein in the hippocampus of the IR+HRW group were decreased compared with the IR group (P < 0.05), and the expression levels of NF- κ B p65 and NLRP3 protein were also decreased, but the differences were not statistically significant (P > 0.05).

[Conclusion] Hydrogen-rich water can improve cognitive impairment induced by ionizing radiation in rats, and its mechanism may be related to regulating TLR4/NF-kB signaling pathway, inhibiting inflammatory factors, and attenuating oxidative stress.

Keywords: hydrogen-rich water; ionizing radiation; TLR4/NF-kB signaling pathway; cognitive impairment

放射治疗是目前广泛应用于中枢神经系统肿瘤 的治疗方法,临床应用时在对肿瘤组织提供有效的照 射剂量前提下,也兼顾对健康组织产生尽可能小的损 伤。但即使采取了一定的保护措施,也不能完全避免 正常脑组织的损伤,接受放射治疗后存活期超过6个 月的患者中,有很大一部分会出现认知损伤,影响其 日常生活质量^[1-2],并且这种衰退是持续的、渐进的。 虽然辐射引起认知功能损伤的重要性和影响因素备 受关注,但其机制尚未完全阐明,尚无有效的预防或 治疗措施^[3]。

电离辐射通过电离与激发体液中的水分子,产生 具有毒性的羟自由基^[4],刺激大量内源性活性氧(reactive oxygen species, ROS)产生,主要影响线粒体呼吸链 和机体氧化还原系统^[5]。随着 ROS 的持续激活和增加, 形成氧化应激,导致人体的抗氧化系统遭到破坏^[6]。研 究表明电离辐射引起脑损伤的机制涉及细胞死亡、神 经发生损伤、氧化应激、血管损伤、脱髓鞘和炎症反 应等[7-8]。氢气已被证明是一种理想的具有抗氧化功 能的物质,可以中和羟自由基,对变态反应性疾病、炎 症反应性疾病及全身多个脏器疾病均有一定程度的 疗效⁽⁹⁾。氢气的辐射防护作用机制与清除羟自由基等 自由基有关,同时与其抗炎、抗凋亡的特性以及可调 节细胞内信号的基因表达间接相关^[10]。氢气有易燃易 爆性,由呼吸摄入氢气在使用上有一定局限性。而将 氢气溶解于水中,制成饱和富氢水溶液,拓展了氢气 的安全使用途径。饮用富氢水是摄入氢的有效方式之 一。本课题组在前期研究发现,富氢水对电离辐射引 起的认知功能损伤具有一定的保护作用,可能的作用 机制涉及富氢水可减少神经细胞凋亡,并通过调节脑 源性神经营养因子(brain-derived neurotrophic factor, BDNF)-酪氨酸激酶受体 B(tyrosine kinase receptor B, TrkB)信号通路保护新生神经元,改善动物的认知功

能^[11-13]。

Toll 样受体(Toll-like receptor, TLR)是先天性免疫 应答的模式识别受体^[14],可被与细胞损伤产物相关的 分子模式激活^[15]。研究表明,包括 TLR4 在内的一些 TLR 亚型在脑内广泛存在,并在脑损伤后炎症调节中 发挥重要作用^[16-17]。TLR4 是 TLRs 家族的关键成员之 一,与炎症反应过程密切相关。核因子-кВ(nuclear factor-kappa B, NF-κB)是位于 TLR4 下游的炎症因子,可 被其激活^[18-19]。TLR4/NF-κB 是经典的炎症反应信号转 导通路,NF-KB一旦被激活,就会诱导产生大量的炎性 细胞因子,导致炎症反应,从而引起更多的细胞氧化 应激。NF-кВ的激活可导致 Nod 样受体蛋白-3(Nodlike receptor pyrin domain 3, NLRP3)炎症小体的 mRNA 转录增加,激活 NLRP3 炎症小体,进而激活和募集半 胱天冬酶 1(cysteinyl aspartate specific proteinase 1, Caspase 1),释放白介素-1β(interleukin-1β, IL-1β)等炎 症因子,引起细胞焦亡。有研究指出 NLRP3 炎症小体 通路的激活和细胞焦亡可导致神经元损伤、认知功能 障碍,甚至死亡。通过降低 TLR4、NF-кВ、IL-1β 等细胞 因子的表达,可限制级联扩大的炎症反应,减少 NLRP3 激活导致的脑组织进一步损伤^[20]。富氢水能否通过调 控 TLR4/NF-кB 信号通路来改善电离辐射引起的大鼠 认知功能损伤未见相关报道,故本实验从氧化应激、 炎症角度研究 TLR4/NF-κB 信号通路在富氢水改善电 离辐射致认知功能损伤中的作用。

1 对象与方法

1.1 实验动物

雄性 SD 大鼠 15 只,体重 250~300 g,8 周龄。购 自北京维通利华实验动物技术有限公司(合格证号: 110011220104118961),饲养于中国辐射防护研究院 动物实验中心 [SYXK(晋)2018-0005]。本实验已通过中 国辐射防护研究院放医所实验动物管理和使用伦理 委员会伦理审查(受理编号: CIRP-IACUC-(R)2021015), 实验严格遵循国家有关实验动物管理和使用的规定。

1.2 主要试剂与仪器设备

谷胱甘肽(glutathione, GSH)、丙二醛(malondialdehyde, MDA)、羟自由基试剂盒(中国南京建成), IL-1β试剂盒(中国北京永辉),总 RNA 抽提试剂盒(中国 上海生工),反转录试剂盒、SYBR Green qPCR Mix 试剂 盒(中国北京莫纳),二喹啉甲酸(BCA)蛋白质浓度测 定试剂盒(中国上海雅酶),TLR4 抗体、NF-κB p65 抗体 (美国 Affinity), NLRP3 抗体、Caspase 1 抗体、辣根过 氧化物酶(HRP)标记山羊抗兔抗体、HRP标记山羊抗 鼠抗体(英国 Abcam)。

直线加速器(Elekta Synergy,瑞典 Elekta),富氢水 杯(ZFFQ-500,中国中辐核仪),便携式溶解氢测定仪 (ENH-1000,日本 Trustlex),全波长酶标仪(Multiskan GO,美国 Thermo Fisher),实时荧光定量 PCR(quantitative real-time polymerase chain reaction, qRT-PCR)仪 (Quantstudio 7 Flex,美国 Applied Biosystems)。

1.3 动物分组及处理

所有大鼠适应性喂养 1 周后,按照体重随机分成 对照组、照射组(IR 组)、富氢水干预组(IR+HRW 组), 每组 5 只,共 15 只。对照组不进行照射,每天灌胃给 予纯化水(20 mL·kg⁻¹); IR 组和 IR+HRW 组进行单次 20 Gy 全脑照射,照前 3 天、照前 10 分钟、照后每天 灌胃给予纯化水/富氢水(持续 30 d, 20 mL·kg⁻¹)。

富氢水采用富氢水杯制备,使用便携式溶解氢 测定仪测定其浓度为 0.5 mmol·L⁻¹,现制现用。照射条 件:在室温下用直线加速器传输的 6 MeV 电子束以 3 Gy·min⁻¹的剂量率对 IR 组和 IR+HRW 组大鼠进行单 次 20 Gy 全脑照射。Morris 水迷宫实验后,用 2.5%戊 巴比妥钠麻醉剖杀动物,收集大鼠的脑组织和海马, 于-80 ℃ 保存。

1.4 体重测定

在照射后第 7 天、第 14 天、第 21 天、第 30 天测 定各组动物体重变化情况。

1.5 Morris 水迷宫实验

Morris 水迷宫实验于照射后第 30 天进行。(1)定 位航行实验。在正式实验开始前1天,允许大鼠在未 放置平台的水池中自由游泳 2 min 以熟悉实验环境。 然后将水池划分为8个方向(东、南、西、北、东南、 西南、西北、东北)进行实验,在东北方向放置一个平 台,之后大鼠连续5d接受训练,每天从4个方向(西 南、北、东、东南)将大鼠面向池壁放入池中,追踪游 泳路线,记录从入水到爬上平台(所有肢体都在平台上) 的时间,视为逃避潜伏期。大鼠在平台上停留 10 s 后, 放回笼中。若 2 min 内未找到平台,将其引至平台,停 留 10 s,记录其逃避潜伏期为 120 s。计算每天 4 次逃 避潜伏期的平均值。(2)空间探索实验。在定位航行实 验后进行,即在第6天撤去平台,在西南方向将大鼠 面向池壁放入池中,记录大鼠在 2 min 内的游泳轨迹 并进行分析。记录大鼠到达原平台位置所用时间、穿 过平台位置的次数、在原平台象限停留时间,以检测 大鼠的空间记忆能力。

1.6 HE 染色

取新鲜大鼠脑组织,置于4%多聚甲醛固定后,进 行石蜡包埋,切成厚度为4μm的切片,然后用苏木精 和伊红染色。光镜下观察脑组织病理学改变。

1.7 酶联免疫吸附试验(enzyme linked immunosorbent assay, ELISA)

取大鼠脑组织。使用 GSH、MDA、IL-1β、羟自由基 试剂盒,按照说明书检测 GSH、MDA、IL-1β、羟自由基 水平。

1.8 qRT-PCR

分离大鼠海马。称量 30~50 mg 海马,加入 1 mL TRIzon 充分研磨离心,氯仿抽提,取水相,异丙醇沉淀, 乙醇清洗,晾干沉淀后加入 30 μL RNase-Free Water 充 分溶解 RNA,以提取大鼠海马 RNA,按照反转录试剂 盒说明书将 RNA 反转录为 cDNA,根据 SYBR Green qPCR Mix 试剂盒说明书检测 mRNA 表达水平。以βactin 为内参,对目标基因进行归一化处理,并应用 2^{-ΔΔCt} 法来计算每组 TLR4、NF-κB、NLRP3、Caspase 1 mRNA 的相对表达,引物序列见表 1。

表1 引物序列(5'→3')

Table 1 Sequence of primers $(5' \rightarrow 3')$		
基因名称(Gene)	正向引物(Forward prime)	反向引物(Reverse primer)
TLR4	TATCCAGAGCCGTTGGTGTA	CCCACTCGAGGTAGGTGTTT
NF-κB	CCACTGTCAACAGCAGATGG	TTCTTCTCACTGGAGGCACC
NLRP3	TCCTGCAGAGCCTACAGTTG	TCAGCTCAGGCTTTTCCTCC
Caspase 1	AACACATTGAAGTGCCCAAGC	ACTCCTTGTTTCTCTCCACGG
β-actin	CGTTGACATCCGTAAAGACCTC	TAGGAGCCAGGGCAGTAATCT

1.9 Western blotting

取大鼠海马组织 20~30 mg,提取组织蛋白,使用 BCA 法进行定量。根据蛋白分子量不同,设定不同条 件进行电泳及转膜,室温下使用 5%脱脂奶粉封闭 2 h, 加入一抗(稀释比例分别为: TLR4,1:500; NF-κB p65, 1:800; NLRP3,1:800; Caspase 1,1:2000; β-actin,1: 20000)4 °C 摇床孵育、过夜,用三乙醇胺缓冲盐水溶 液+吐温(TBST)漂洗 3 次,每次 10 min,分别加入 HRP 标记的山羊抗鼠抗体和山羊抗兔抗体(稀释比例为 1: 5000), 37 °C 孵育 1 h,然后用 TBST 漂洗 3 次,每次 10 min,洗脱后加入超敏发光液进行显像。用 Image J 1.52a 软件对蛋白条带图进行灰度值的分析。内参蛋 白为 β-actin,以 TLR4、NF-κB p65、NLRP3、Caspase 1 与 β-actin 的灰度值之比分析各蛋白的相对表达水平。 **1.10** 统计学分析

采用 SPSS 22.0 软件对数据进行统计分析, Graph-

pad prism 8.0 作图。体重与定位航行实验结果比较采 用重复测量方差分析,LSD 法两两分析;其余经方差齐 性检验后采用单因素 ANOVA 方差分析,LSD 法两两分 析。检验水准 α =0.05。

2 结果

2.1 一般状态和体重变化

实验期间,对照组大鼠发育正常,IR 组大鼠出现 头部脱毛(3/5,于照射后第7天出现)、流涎(5/5,于照 射后第4天出现),IR+HRW 组大鼠头部脱毛(2/5,于照 射后第7天出现)、流涎(5/5,于照射后第5天出现) 症状较IR 组略有减轻。对照组和IR+HRW 组大鼠未出 现死亡情况,而IR 组在照射后第14天有1只大鼠死亡。

IR 组大鼠体重在照射后第 14 天、第 21 天、第 30 天均低于对照组(P<0.05),IR+HRW 组大鼠体重在 照射后第 14 天、第 21 天低于对照组(P<0.05),在照 射后第 30 天有低于对照组的趋势,但差异无统计学 意义(P>0.05)。在照射后第 14 天—第 30 天,IR+HRW 组大鼠体重有高于 IR 组的趋势,但差异尚无统计学意 义(P>0.05)(图 1)。



___ 对照组(Control group) ___ IR 组(IR group) ___ IR+HRW 组(IR+HRW group)

[注]*: P<0.05,***: P<0.001。

[Note] *: *P* < 0.05, ***: *P* < 0.001.

图1 照射后不同组别大鼠体重变化(n=5)



2.2 学习记忆能力变化

随着大鼠训练天数的增加,所有组别的大鼠逃避 潜伏期都逐渐缩短。每个时间点各组间的逃避潜伏期 显示,除第 3 天外,第 1 天-第 5 天 IR+HRW 组大鼠相 对于 IR 组逃避潜伏期均有缩短的趋势,但差异尚无统 计学意义(*P*>0.05)(图 2)。与 IR 组相比,IR+HRW 组大 鼠在第 6 天撤去平台后到达平台原来位置所用时间 减少,穿越平台次数和在原平台象限停留时间增加 (*P*<0.05)(图 3)。







- [注] A: 首次到达原平台位置所用时间; B: 穿越平台次数; C: 原平台象 限停留时间。*: P<0.05, **: P<0.01。
- [Note] A: First arrival time at the original platform; B: Platform crossing times; C: Time to stay in the original platform quadrant. *: P < 0.05, **: P < 0.01.
 - 图 3 照射后不同组别大鼠 Morris 水迷宫实验结果 (n=5)
- Figure 3 Morris water maze experiment results of rats in different groups after irradiation (*n*=5)

2.3 海马病理学变化

镜下可见:对照组大鼠海马 CA3 区细胞形态正常, 排列整齐; IR 组大鼠海马细胞数量中度减少,排列紊 乱,部分神经元染色加深,胞核固缩; IR+HRW 组大鼠 海马细胞数量轻度减少,排列整齐,未见明显的胞核 深染及固缩现象(图 4)。



[注] A: ×200; B: ×400。

[Note] A: ×200; B: ×400.

图 4 照射后不同组别大鼠海马病理组织学变化(n=5) Figure 4 Histopathological changes of hippocampus in different groups of rats after irradiation (n=5)

2.4 脑组织中炎症因子、氧化应激指标变化

与 IR 组相比, IR+HRW 组大鼠脑组织中 MDA、羟 自由基水平降低(*P*<0.05), GSH 含量有升高、IL-1β 浓 度(质量浓度)有降低的趋势, 但差异尚无统计学意义 (*P*>0.05)(图 5)。



- [注] A: GSH; B: MDA; C: IL-1β; D: 羟自由基。**: P<0.01, ***: P<0.001, ****: P<0.001。
- [Note] A: GSH; B: MDA; C: IL-1β; D: Hydroxyl radical. **: P<0.01, ***: P<0.001, ****: P<0.0001.

图 5 照射后不同组别大鼠炎症因子、氧化应激指标变化 (*n*=5)

Figure 5 Changes in inflammatory factors and oxidative stress indexes of rats in different groups after irradiation (*n*=5)

2.5 海马中 *TLR4、NF-кB、NLRP3、Caspase 1* mRNA 表达变化

qRT-PCR 结果显示, 与 IR 组相比, IR+HRW 组大鼠 海马中 *TLR4、Caspase 1* mRNA 表达水平下降(*P*< 0.05), *NF-κB、NLRP3* mRNA 表达水平有下降的趋势, 但差异无统计学意义(*P*>0.05)(图 6)。



[注] A: TLR4; B: NF-кB; C: NLRP3; D: Caspase 1。*: P<0.05。
[Note] A: TLR4; B: NF-кB; C: NLRP3; D: Caspase 1.*: P<0.05.
图 6 照射后不同组别大鼠不同 mRNA 表达(n=5)
Figure 6 Selected mRNA expressions of rats in different groups

after irradiation (n=5)

2.6 海马中 TLR4、NF-кB p65、NLRP3、Caspase 1 蛋 白表达变化

Western blotting 结果显示,与 IR 组相比, IR+ HRW 组大鼠海马中 TLR4、Caspase 1 蛋白表达水平下 降(*P* < 0.05), NF-кВ p65、NLRP3 蛋白表达水平有下降 的趋势,但差异尚无统计学意义(*P* > 0.05)(图 7)。





[注] A: 电泳图; B: TLR4; C: NF-кB p65; D: NLRP3; E: Caspase 1。*: P<0.05。

[Note] A: Electrophoretogram; B:TLR4; C:NF-κBp65; D: NLRP3; E: Caspase 1. *: P < 0.05.

图 7 照射后不同组别大鼠不同蛋白表达(n=5) Figure 7 Selected protein expressions of rats in different groups after irradiation (n=5)

3 讨论

放射治疗是治疗原发性和继发性脑肿瘤最有效 的方法之一。大脑曾被认为是具有辐射抗性的组织器 官,但现在已证实大脑是放疗敏感器官之一,部分和 全脑放射治疗的标准治疗方法也可引起不同程度脑 组织损伤^[21-22]。脑肿瘤患者在放疗后一般预后较好, 超过一半的患者可以存活 6 个月以上。然而,其中 50%~90%的患者会伴随有放射性脑损伤,特别是认知 改变[23],主要表现为学习、记忆和空间信息处理能力 受损^[3],严重影响患者的生存质量。本实验 Morris 水 迷宫实验结果发现与 IR 组比较, IR+HRW 组大鼠逃避 潜伏期缩短,在第6天撤去平台后到达平台原来位置 所用时间减少,平台穿越次数和在平台原来位置停留 时间增加,提示富氢水对辐射导致的大鼠认知功能损 伤有一定的缓解作用。通过 ELISA 检测脑组织中 GSH、 MDA、羟自由基等水平发现富氢水可以防止组织过氧 化,减轻氧化应激程度,减少氧化损伤。

Dong 等^[24]通过实验得出大黄素甲醚通过抑制 TLR4/NF-кB 通路保护神经元细胞,使其免受脑缺血再

259

灌注损伤。霍瑞卿等^[25]研究得出化浊解毒活血通络方 具有改善脑缺血再灌注损伤的作用,其机制可能与降 低脂多糖含量,调控 TLR4/NF-кB 信号通路有关。He 等^[26]研究得出预防性电针可减轻空间学习记忆的损 伤,其机制可能与抑制 TLR4/NF-кB 信号通路有关。本 研究使用 qRT-PCR 和 Western blotting 进行检测,发现 照射后大鼠海马中 TLR4、NF-кB、NLRP3、Caspase 1 的 mRNA 和蛋白表达上调或有上调的趋势,富氢水干预 后上述指标表达下调或呈下调的趋势,混示电离辐射 可能通过 TLR4/NF-кB 介导的细胞焦亡参与放射性脑 损伤的发生发展,同时也提示富氢水可通过干预 TLR4/ NF-кB 信号通路改善电离辐射引起的认知功能损伤。

本研究有一定的局限性。其他一些炎性小体如 NLRP1b、黑素瘤缺乏因子 2、NOD 样受体家族凋亡抑 制蛋白、NLRP6、NLRP9b 也有报道可引发细胞焦亡^[27], 但本研究仅关注 NLRP3 介导的焦亡。因此,将在后续研 究中探索更多电离辐射所致脑细胞焦亡的可能机制。

本研究证实电离辐射可能通过 TLR4/NF-кB 信号 通路引起脑细胞焦亡,进而损伤认知功能,而富氢水 可能通过干预 TLR4/NF-кB 信号通路减轻电离辐射所 致脑损伤,改善认知功能,其机制与抑制炎症因子的 表达,减弱氧化应激有关。

参考文献

- [1] ZHANG Y, ZHU X B, ZHAO J C, et al. Neuroprotective effect of resveratrol against radiation after surgically induced brain injury by reducing oxidative stress, inflammation, and apoptosis through NRf2/HO-1/NF-κB signaling pathway[J]. J Biochem Mol Toxicol, 2020, 34(12): e22600.
- [2] LEAVITT RJ, LIMOLI CL, BAULCH J E. miRNA-based therapeutic potential of stem cell-derived extracellular vesicles: a safe cell-free treatment to ameliorate radiation-induced brain injury[J]. Int J Radiat Biol, 2019, 95(4): 427-435.
- [3] ARMSTRONG CL, CORN BW, RUFFER JE, et al. Radiotherapeutic effects on brain function: double dissociation of memory systems [J]. Neuropsychiatry Neuropsychol Behav Neurol, 2000, 13(2): 101-111.
- [4] TOFILON PJ, FIKE JR. The radioresponse of the central nervous system: a dynamic process [J]. Radiat Res, 2000, 153(4): 357-370.
- [5] NORDSTROM M, FELTON E, SEAR K, et al. Large vessel arteriopathy after cranial radiation therapy in pediatric brain tumor survivors[J]. J Child Neurol, 2018, 33(5): 359-366.
- [6] MAIER P, HARTMANN L, WENZ F, et al. Cellular pathways in response to ionizing radiation and their targetability for tumor radiosensitization [J]. Int J Mol Sci, 2016, 17(1): 102.
- [7] KOBASHIGAWA S, KASHINO G, SUZUKI K, et al. Ionizing radiation-induced cell death is partly caused by increase of mitochondrial reactive oxygen species in normal human fibroblast cells[J]. Radiat Res, 2015, 183(4): 455-464.
- [8] KIM S, KIM S H, LEE C E. SOCS1 represses fractionated ionizing radiationinduced EMT signaling pathways through the counter-regulation of ROSscavenging and ROS-generating systems[J]. Cell Physiol Biochem, 2020, 54(5): 1026-1040.
- [9] LUAN H, ZHANG Q, WANG L, et al. OM85-BV induced the productions of IL-1β, IL-6, and TNF-α via TLR4- and TLR2-mediated ERK1/2/NF-κB pathway

in RAW264.7 cells [J]. J Interferon Cytokine Res, 2014, 34(7): 526-536.

- [10] HIRANO S I, ICHIKAWA Y, SATO B, et al. Molecular hydrogen as a potential clinically applicable radioprotective agent[J]. Int J Mol Sci, 2021, 22(9): 4566.
- [11] 刘梦雅, 宋建波, 高洁, 等. BDNF-TrkB通路在富氢水减轻电离辐射致认 知功能损伤中的作用研究[C]//2017年(第七届)药物毒理学年会论文集. 太原: 中国毒理学会, 2017: 334.
 - LIU M Y, SONG J B, GAO J, et al. BDNF-TrkB pathways in hydrogen-rich water reduce ionizing radiation to study the role of cognitive function damage [C]// Proceedings of the 2017 (7th) Annual Meeting of Drug Toxicology. Taiyuan: Chinese Society of Toxicology, 2017: 334.
- [12] LIU M, YUAN H, YIN J, et al. Effect of hydrogen-rich water on radiation-induced cognitive dysfunction in rats [J]. Radiat Res, 2019, 193(1): 16-23.
- [13] 刘梦雅, 宋建波, 高洁, 等. 富H₂水对电离辐射所致认知功能损伤的保护作用[J]. 中华放射医学与防护杂志, 2018, 38(6): 414-418,465.
 LIU M Y, SONG J B, GAO J, et al. The protective effect of hydrogen-rich water on irradiation-induced cognitive dysfunction[J]. Chin J Radiol Med Prot, 2018, 38(6): 414-418,465.
- [14] ALFONSO-LOECHES S, UREÑA-PERALTA J, MORILLO-BARGUES MJ, et al. Ethanol-induced TLR4/NLRP3 neuroinflammatory response in microglial cells promotes leukocyte infiltration across the BBB[J]. Neurochem Res, 2016, 41(1/2): 193-209.
- [15] XING Z, PARK P K, LIN C, et al. LncRNA BCAR4 wires up signaling transduction in breast cancer [J]. RNA Biol, 2015, 12(7): 681-689.
- [16] TANG R, LIN Y M, LIU H X, et al. Neuroprotective effect of docosahexaenoic acid in rat traumatic brain injury model via regulation of TLR4/NF-Kappa B signaling pathway [J]. Int J Biochem Cell Biol, 2018, 99: 64-71.
- [17] WANG Y, GE P, ZHU Y. TLR2 and TLR4 in the brain injury caused by cerebral ischemia and reperfusion [J]. Mediators Inflamm, 2013, 2013: 124614.
- [18] ZAN J, ZHANG H, LU M Y, et al. Isosteviol sodium injection improves outcomes by modulating TLRs/NF-kB-dependent inflammatory responses following experimental traumatic brain injury in rats[J]. Neuroreport, 2018, 29(10): 794-803.
- [19] FENG Y, CUI C, LIU X, et al. Protective role of apocynin via suppression of neuronal autophagy and TLR4/NF-κB signaling pathway in a rat model of traumatic brain injury [J]. Neurochem Res, 2017, 42(11): 3296-3309.
- [20] WU T C, LIU W, FAN T, et al. 5-Androstenediol prevents radiation injury in mice by promoting NF-κB signaling and inhibiting AIM2 inflammasome activation [J]. Biomed Pharmacother, 2020, 121: 109597.
- [21] SULTANA N, SUN C, KATSUBE T, et al. Biomarkers of brain damage induced by radiotherapy [J]. Dose Response, 2020, 18(3): 1559325820938279.
- [22] TURNQUIST C, HARRIS BT, HARRIS CC. Radiation-induced brain injury: current concepts and therapeutic strategies targeting neuroinflammation [J]. Neurooncol Adv, 2020, 2(1): vdaa057.
- [23] MAKALE MT, MCDONALD CR, HATTANGADI-GLUTH JA, et al. Mechanisms of radiotherapy-associated cognitive disability in patients with brain tumours [J]. Nat Rev Neurol, 2017, 13(1): 52-64.
- [24] DONG X, WANG L, SONG G, et al. Physcion protects rats against cerebral ischemia-reperfusion injury via inhibition of TLR4/NF-kB signaling pathway [J]. Drug Des Dev Ther, 2021, 15: 277-287.

[25] 霍瑞卿, 田军彪, 赵敏菡, 等. 化浊解毒活血通络方对脑缺血再灌注损伤 大鼠LPS及TLR4/NF-κB信号通路的影响[J]. 中国免疫学杂志, 2022, 38(11):1317-1323,1332.
HUO RQ, TIAN JB, ZHAO MH, et al. Effect of Huazhuo Jiedu Huoxue Tongluo Decoction on LPS and TLR4/NF-κB signaling pathway of cerebral ischemia-reperfusion injury rats[J]. Chin J Immunol, 2022, 38(11):1317-1323.1332.

- [26] HE C, HUANG ZS, YU CC, et al. Preventive electroacupuncture ameliorates D-galactose-induced Alzheimer's disease-like inflammation and memory deficits, probably via modulating the microbiota-gut-brain axis[J]. Iran J Basic Med Sci, 2021, 24(3): 341-348.
- [27] XUE Y, ENOSI TUIPULOTU D, TAN W H, et al. Emerging activators and regulators of inflammasomes and pyroptosis[J]. Trends Immunol, 2019, 40(11): 1035-1052.

(英文编辑:汪源; 责任编辑:王晓宇)