

良性脑膜瘤中 IL-1 β 对 NF2 基因甲基化调控的作用研究

李 峰¹, 张 超²

(1. 陕西省核工业二一五医院, 陕西 咸阳 712000; 2. 汉中市中心医院, 陕西 汉中 723000)

摘要: [目的] 探讨良性脑膜瘤中炎症因子 IL-1 β 在 NF2 甲基化中的作用及调控机制。[方法] 利用 2 个脑膜瘤患者手术后的标本做原代细胞培养, 不同浓度 IL-1 β (0, 0.2, 0.4, 0.8, 1.0, 10ng/ml) 处理细胞, 利用 RT-PCR 和 Western blot 检测 NF2、merlin 和 DNMTs 的表达, 利用甲基化特异性 PCR 检测 NF2 启动子甲基化水平。通过共同添加 IL-1 β 和 DNMT 抑制剂或 siRNA, 观察 IL-1 β 与 NF2 甲基化的关系。[结果] IL-1 β 能促进脑膜瘤细胞的增殖。RT-PCR 及 Western blot 结果显示, IL-1 β 能降低脑膜瘤细胞 NF2 和 merlin 的表达。IL-1 β 能诱导脑膜瘤细胞 NF2 启动子甲基化; 同时 IL-1 β 能增加脑膜瘤细胞中 DNMT1 的表达, 而 IL-1 β 诱导脑膜瘤细胞的 NF2 启动子甲基化可以被 DNMT 抑制剂和 siRNA 抑制。[结论] IL-1 β 通过 DNMT1 诱导 NF2 基因启动子的甲基化, 这种甲基化可以下调 NF2 基因的转录。抑制 DNMTs 可以考虑作为调控 NF2 表达和抑制脑膜瘤发展的治疗靶点。

主题词: 良性脑膜瘤; IL-1 β ; NF2; 甲基化; 甲基化转移酶

中图分类号: R739.41 **文献标识码:** A **文章编号:** 1671-170X(2019)02-0116-05

doi: 10.11735/j.issn.1671-170X.2019.02.B008

IL-1 β Regulates NF2 Gene Methylation in Benign Meningioma

LI Feng¹, ZHANG Chao²

(1. No.215 Hospital of Shaanxi Nuclear Industry, Xianyang 712000, China;

2. Hanzhong Central Hospital, Hanzhong 723000, China)

Abstract: [Objective] To investigate the role of IL-1 β in regulating the NF2 gene methylation in benign meningioma. [Methods] The primary meningioma cells obtained from 2 patients were cultured, and the cells were treated with IL-1 β at different concentrations (0, 0.2, 0.4, 0.8, 1.0, 10ng/ml). The mRNA and protein expressions of NF2, merlin and DNMT were detected by RT-PCR and Western blot, respectively. The methylation level of NF2 promoter was detected by MS-PCR. The relationship between IL-1 β and NF2 methylation was observed by co-treatment with IL-1 β and DNMT inhibitors or siRNA. [Results] IL-1 β promoted the proliferation of meningioma cells. RT-PCR and Western blot results showed that IL-1 β reduced the expression of NF2 and Merlin in meningioma cells. IL-1 β induced methylation of NF2 gene promoter in meningioma cells, and increased the expression of DNMT1 in meningioma cells, while this effect was inhibited by DNMT inhibitors and siRNA. [Conclusion] IL-1 β induces methylation of NF2 gene promoter through DNMT1, which can downregulate the transcription of NF2 gene. Inhibition of DNMTs might be used as a therapeutic approach for regulating the expression of NF2 and inhibiting the development of meningioma.

Subject words: benign meningioma; IL-1 β ; NF2; methylation; DNMTs

脑膜瘤起源于大脑, 人群发病率 1.3/10 万到 7.8/10 万^[1]。根据 2007 WHO 分类, 约 90% 的脑膜瘤

通信作者: 张超, 副主任医师, 硕士; 汉中市中心医院神经外科, 陕西省汉中市汉台区劳动西路中段 557 号 (723000); E-mail: zhangchao2735@163.com

收稿日期: 2018-03-06; 修回日期: 2018-05-14

为良性肿瘤 (I 级)^[2,3]。常规手术是脑膜瘤的主要治疗手段, 但病理性良性脑膜瘤在肿瘤完全切除后仍可复发, 其复发率约为 7%~25%^[4]。研究表明, 脑膜瘤切除程度、骨侵犯和肿瘤组织病理学是其主要的预后因素^[5]。神经纤维瘤病 2 型 (neurofibromatosis

type 2, NF2) 是一种常染色体显性遗传性疾病, NF2 基因的失活在肿瘤的发生、发展过程中起重要作用, 但和脑膜瘤的生长无关^[6]。研究表明, 约 60% 的零星脑膜瘤和 NF2 基因突变导致的失活、杂合性缺失及启动子甲基化有关^[7,8]。NF2 基因的转录产物 merlin, 已被证实在控制细胞增殖中起着重要作用^[8]。NF2 基因启动子甲基化水平是恶性脑膜瘤中 merlin 的表达与肿瘤生长的一个关键因素。大量研究表明, 促炎性细胞因子白细胞介素-1β(IL-1β) 在多种肿瘤包括脑膜瘤中表达升高, 并在肿瘤的生长、转移和血管生成中发挥重要作用^[9-11]。本研究通过对良性脑膜瘤中 IL-1β 和 NF2 启动子甲基化的关系进行研究, 探讨脑膜瘤发生的分子机制。

1 材料与方法

1.1 细胞分离与培养

两个原发性脑膜瘤细胞来自外科手术标本 (WHO I 级)^[2]。肿瘤组织切成小于 1mm³ 0.25% 胰蛋白酶消化 1h。室温离心 1000g×5min, 弃上清; 沉淀加入适量含 10% FBS 的 DMEM/F12 培养基 (含 100 IU/ml 青霉素, 100 μg/ml 链霉素) 重悬细胞, 接种于 35 mm 培养皿中, 置于 37°C、含 5% CO₂、99% 湿度的培养箱中培养过夜, 次日换液。组织标本的获取及实验研究计划获得医院伦理委员会批准, 术前告知患者及患者家属并签署知情同意书。

1.2 试剂与仪器

PCR 仪购自德国 Eppendorf 公司; 激光共聚焦购自德国 Zeiss 公司, 凝胶图像分析系统购自美国 Bio-Rad 公司; 100/500 型电泳仪和转移仪购自美国 Bio-Rad 公司; 酶标仪购自美国 Thermo 公司; DN-MTs 的抑制剂 AZA 购自美国 Sigma 公司。

1.3 细胞增殖实验

通过 CCK-8 试剂盒测定细胞活性 (碧云天, 中国)。根据说明书, 2×10³/孔细胞接种于 96 孔平底板, 在 37°C 培养箱放置 24h。然后, 用不同浓度(0、0.2、0.4、0.6、0.8、1.0、10ng/ml) 的 IL-1β 处理细胞不同时间。将 10μl CCK-8 溶液分别添加到每个孔中, 混合培养 2h 后, 用酶标仪在 450nm 测定吸光度。

1.4 实时定量 PCR 实验

采用 Trizol 法提取细胞的总 RNA, 并通过 RT

Master Mix 试剂盒 (Takara, 日本) 反转录成 cDNA。检测系统为 Applied Biosystems Real-Time PCR, 反应条件如下: 95°C 30s, 95°C 5s, 60°C 34s 循环 40 次。通过测定 Ct 值表示目的基因 mRNA 表达量, 基因表达的相对变化用 2^{-ΔΔCt} 法分析表示。

1.5 甲基化特异性 PCR 实验 (MS-PCR)

根据说明书, 用 Takara MiniBEST Universal Genomic DNA Extraction Kit (TaKaRa, 日本) 抽提细胞中的 DNA, 然后用 CpGenome Turbo Bisulfite Modification Kit (MERCK MILLIPORE, 德国) 进行 DNA 的重亚硫酸氢化处理。通过 MethPrimer 设计用来区分 NF2 启动子 CpG 岛的甲基化特异性引物, 甲基化正向引物: 5'-AGTTTGACGAATATGGAGAAA-TTTC-3', 反向引物: 5'-ACTAAAATACAATAACGCG-ATCTCG-3'; 非甲基化正向引物: 5'-TTAGTTTGAT-GAATATGGAGAAATTTC-3', 反向引物: 5'-ACTAAATACAATAACACAATCTCAAC-3'。用 EpiScope MSP kit (TaKaRa, 日本) 进行 MS-PCR 实验。取 5μl PCR 产物在含有溴化乙锭的 2.0% 琼脂糖电泳上检测, 用 Gene Genius 生物成像系统 (Syngene, 美国) 照相、分析。

1.6 Western blot 实验

将细胞用含蛋白酶抑制剂的 RIPA (Thermo, 美国) 冰上裂解 30min。用干净的刮棒将细胞刮于培养皿的一侧, 然后用移液枪将细胞碎片和裂解液移至 1.5ml 离心管中。4°C, 12 000 rpm 离心 5 min, 上清即为细胞总蛋白。将蛋白样品进行 SDS-PAGE 电泳分离 (每孔 40 μg 上样), 转至 PVDF 膜。室温下用含 5% 牛血清白蛋白的 TBS 缓冲液封闭 1 h。然后与一抗 (1:1000) 4°C 孵育过夜, 次日再与 HRP 标记的二抗 (1:5000) 室温孵育 1 h。TBST 洗涤 3 次后, 用 ECL 试剂盒显影成像。

1.7 siRNA 实验

设计 DNMT1 基因的 siRNA 引物序列, 上游: GGCGGCTCAAAGATTGGATT, 下游: TCCAAATC-TTGAGCCGCCTG。构建 DNMT1 基因的 siRNA 载体。转染前 1d, 将细胞消化、接种至培养板中, 并加入不含双抗的完全培养基, 培养箱中继续培养, 使转染前细胞融合至 40% 左右。转染前, 去除培养板中的培养基, PBS 冲洗 2 遍。每个孔加入 1.5ml 无血清的 DMEM/F12 培养基。将 5μl 质粒储存液稀释于

250 μ l 不含血清的 Opti-MEM 培养基中,轻轻混匀,室温放置 5min。将 5 μ l lipo2000 稀释于 250 μ l 不含血清的 Opti-MEM 培养基中,轻轻混匀,室温放置 5min。将上述稀释液逐一混合,轻轻混匀,室温放置 20min; 将上述质粒 lipo2000 混合液每孔 500 μ l 加入培养板各孔中,轻轻混匀,放入培养箱中继续培养; 6h 后,移除培养基,更换为完全培养基。SYBR Green 荧光定量 PCR 法检测 DNMT1 的表达,确定转染成功及抑制率,DNMT1 基因的 mRNA 表达抑制率为 52.54%。

1.8 统计学处理

采用 SPSS 20.0 进行统计分析,计量资料以均数±标准差表示,两组间比较采用独立样本 t 检验,3 组及以上比较采用单因素方差分析,P<0.05 为差异有统计学意义。

2 结 果

2.1 IL-1 β 促进脑膜瘤细胞增殖

不同浓度 IL-1 β (0, 0.2, 0.4, 0.8, 1.0, 10ng/ml) 处理细胞 24h,结果显示,脑膜瘤细胞存活率高于对照组,且呈剂量依赖性。见 Figure 1, Table 1。

2.2 IL-1 β 对 NF2 和 merlin 的表达及 NF2 启动子甲基化的作用

1ng/ml IL-1 β 处理细胞 6h 细胞后与对照组相比,NF2 基因的表达受到抑制(Table 2)。不同浓度的 IL-1 β (0, 0.2, 0.4, 0.8, 1.0, 10ng/ml) 处理细胞 12h,merlin 蛋白表达呈剂量依赖性降低(Figure 2)。

不同浓度的 IL-1 β (0, 0.2, 0.4, 0.8, 1.0, 10ng/ml) 处理细胞 12h 后结果显示,脑膜瘤细胞中观察到大量 NF2 启动子发生甲基化,NF2 启动子非甲基化水平呈显著的剂量依赖性降低(Table 3)。

2.3 IL-1 β 增加脑膜瘤细胞中 DNMT1 的表达

不同浓度 IL-1 β (0, 0.2, 0.4, 0.8, 1.0, 10ng/ml) 处理细胞 12h。Western blot 检测 DNMT1, DNMT3A 和 DNMT3B 的蛋白表达水平, β -actin 作为内参。甲基化转移酶 DNMT1, DNMT3A 和 DNMT3B 检测结果显

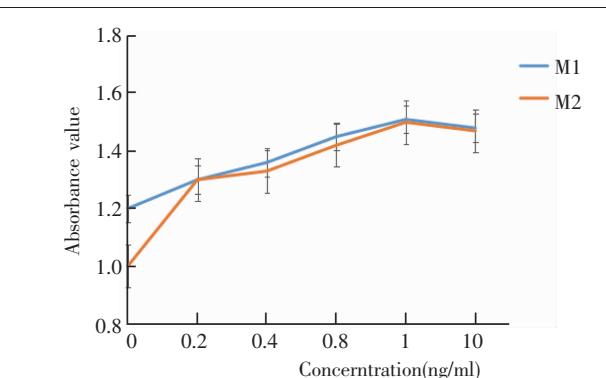


Figure 1 Comparison of absorbance of CKK-8 in meningoma cells after treated with different concentration of IL-1 β

Table 1 IL-1 β promotes the viability of meningioma/meningeal cells

Cells	Control	0.2	0.4	0.8	1.0	10
M1	1.20±0.10	1.30±0.17	1.36±0.19*	1.45±0.06*	1.51±0.05*	1.48±0.20*
M2	1.00±0.15	1.30±0.12*	1.33±0.08*	1.42±0.05*	1.50±0.21*	1.47±0.12*

Note: Compared with control group, *P<0.05

IL-1 β (ng/ml) Control 0.2 0.4 0.6 0.8 1.0 10

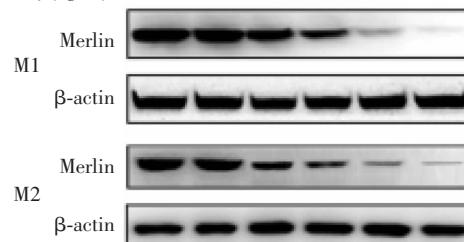


Figure 2 IL-1 β reduced the expression of merlin and NF2 promoter methylation in meningioma cells

Table 2 The relative expression of NF2 mRNA

Cells	Control group	IL-1 β treatment group	t	P
M1	0.98±0.23	0.65±0.16	2.034	0.025
M2	1.06±0.29	0.42±0.21	7.026	<0.001

Table 3 NF2 gene promoter methylation level

Index	Control	0.2	0.4	0.8	1.0	10
M1-M	0.21±0.08	0.46±0.06*	0.55±0.12*	1.34±0.31*	1.69±0.15*	1.48±0.22*
M1-UM	0.73±0.05	0.58±0.07*	0.52±0.08*	0.54±0.02*	0.38±0.03*	0.29±0.03*
M2-M	0.62±0.18	0.49±0.10	0.98±0.15*	1.96±0.20*	1.89±0.28*	3.95±0.38*
M2-UM	1.20±0.32	0.58±0.14*	0.42±0.12*	0.28±0.07*	0.19±0.05*	0.15±0.19*

Note: M1-M represents the level of methylation of the NF2 promoter of the meningioma cell M1, and M1-UM represents the level of the non methylation of the NF2 gene promoter of the meningioma cells M1.

Compared with control group, *P<0.05.

示：脑膜瘤细胞中只有 *DNMT1* 基因表达明显增加 ($P<0.001$)，而 *DNMT3a* 和 *DNMT3b* 没有受到 IL-1 β 处理的影响 ($P>0.05$)。见 Table 4、5。

2.4 IL-1 β 诱导脑膜瘤细胞的 NF2 启动子甲基化可被 DNMT 抑制剂和 siRNA 抑制

IL-1 β (1ng/ml) 和 AZA 或 siRNA 共同处理脑膜瘤细胞 12h 后结果显示：IL-1 β 诱导脑膜瘤细胞的 NF2 启动子甲基化可以被 DNMT 抑制剂和 siRNA 抑制 (Figure 3A, Table 6)，提示 DNMTs 在 IL-1 β 和 NF2 启动子甲基化之间的关键作用。Merlin 的表达结果显示：与对照组相比，IL-1 β 明显下调。与 IL-1 β 组相比，AZA 或 *DNMT1* siRNA 共培养组 merlin 表达升高 (Figure 3B, Table 7)。

3 讨 论

脑膜瘤原发于蛛网膜层的蛛网膜内皮细胞，绝大多数为良性肿瘤。目前临幊上多采用手术治疗，效果较好，但有部分脑膜瘤即使病幊学特征是良性肿瘤，包膜完整，手术切除后仍出现复

发。脑膜瘤术后复发是神经外科治疗脑膜瘤的一大难题，为寻找良性脑膜瘤术后复发相关因素，本研究从分子角度研究发病机制。在本究中，探讨了良性脑膜瘤 IL-1 β 在 *NF2* 基因甲基化中的调控机幊，发现 IL-1 β 通过 *DNMT1* 诱导 *NF2* 基因启动子的甲基化，而且这种甲基化可以下调 *NF2* 基因的转录。表明 IL-1 β 是脑膜瘤中异常的 NF2 启动子甲基化的一种可能因素，DNMTs 在 IL-1 β 诱导的 *NF2* 基因启动子甲基化过程中起着至关重要的作用。

慢性炎症增加肿瘤发生的风险，促进肿瘤的发展和转移扩散^[11]。在肿瘤发生发展的初级阶段，炎症介质如细胞因子、活性氧(ROS)和活性氮(RNS)引起的表观遗传学改变导致肿瘤抑制基因沉默^[12]。表观遗传学机制，尤其是 DNA 甲基化，被认为是最慢

Table 4 The relative expression of DNMTs mRNA

Index	Control group	IL-1 β treatment group
M1-DNMT1	1.15±0.23	13.55±2.68*
M1-DNMT3a	1.11±0.12	1.28±0.20
M1-DNMT3b	0.98±0.21	1.19±0.14
M2-DNMT1	1.03±0.15	5.21±0.48*
M2-DNMT3a	1.18±0.30	1.34±0.17
M2-DNMT3b	1.05±0.28	1.20±0.13

Note: Compared with control group, * $P<0.01$

Table 5 The relative expression of DNMTs protein

Index	Control	0.2	0.4	0.8	1.0	10
M1-DNMT1	0.48±0.25	0.51±0.27	0.62±0.30	0.85±0.18**	1.38±0.32*	1.62±0.20**
M1-DNMT3a	1.40±0.12	1.49±0.16	1.42±0.11	1.39±0.22	1.34±0.20	1.36±2.56
M1-DNMT3b	1.15±0.33	1.12±0.25	1.10±0.27	0.98±0.12	1.14±0.30	0.97±0.38
M2-DNMT1	0.32±0.18	0.30±0.12	0.35±0.10	0.62±0.22*	0.66±0.20*	0.52±0.14*
M2-DNMT3a	1.38±0.18	1.46±0.15	1.52±0.20	1.41±0.18	1.42±0.21	1.45±0.25
M2-DNMT3b	0.52±0.10	0.54±0.18	0.53±0.09	0.56±0.16	0.54±0.15	0.49±0.20

Note: Compared with control group, ** $P<0.05$

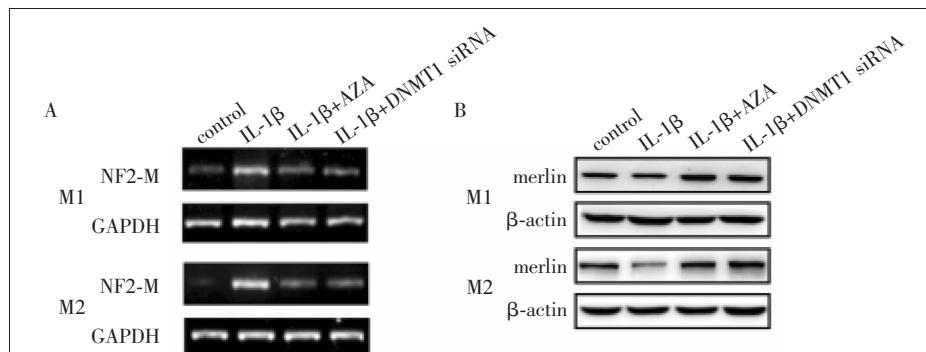


Figure 3 Inhibition of DNMTs down-regulation of NF2 methylation induced by IL-1 β and restoration of merlin expression

Table 6 The methylation level of NF2 gene promoter

Cells	Control	IL-1 β	IL-1 β +AZA	IL-1 β +DNMT siRNA
M1	1.05±0.08	3.82±0.21	1.62±0.15*	1.88±0.19*
M2	1.10±0.12	1.91±0.13	1.42±0.14*	1.40±0.16*

Note: Compared with control group, * $P<0.05$

Table 7 The relative expression of merlin protein

Cells	Control	IL-1 β	IL-1 β +AZA	IL-1 β +DNMT siRNA
M1	1.02±0.10	0.81±0.22	1.55±0.13***	1.47±0.15***
M2	1.14±0.32	0.78±0.23	1.48±0.12**	1.51±0.11**

Note: Compared with control group, ** $P<0.05$

性炎症和肿瘤发生之间的转换，如胃癌、肝细胞癌和结肠癌^[13]。以往的研究也支持这一想法，沉默的 *NF2* 基因表达与脑膜瘤的^[5,13]的初始阶段有关。本研究进一步证实了脑膜瘤中 *NF2* 基因的甲基化是 IL-1 β 所致，这一结果也提示炎症微环境对脑膜瘤的表观遗

传改变的作用。

DNA 甲基化是哺乳动物基因表达的表观遗传调控过程中的一个关键过程。DNMT1、DNMT3a 和 DNMT3b 在哺乳动物细胞 DNA 甲基化中扮演不同的角色。最近的研究表明,在肿瘤发生中 DNMTs 起着重要的作用,并且在不同肿瘤中表达明显不同^[14]。DNMT1 和 DNMT3a 在散发性乳腺癌中高表达,和雌激素受体 α 表达减少及预后差相关^[15]。然而,在胶质瘤中,DNMT1 和 DNMT3b 高表达^[16]。我们的结果也显示,在正常脑膜瘤细胞中 DNMTs 可以被诱导表达。脑膜瘤细胞经 IL-1 β 处理后,只有 DNMT1 的表达上调,DNMT3a 和 DNMT3b 未受明显影响。

目前,DNMTs 被认为是癌症预防和治疗的新靶点^[17]。几种酶的抑制剂已被开发,如 AZA,4-脱氧尿苷,他们已被用于治疗血液系统恶性肿瘤、妇科肿瘤和肺癌。本实验使用了 AZA 和 DNMT1 siRNA,结果表明,IL-1 β 诱导的 NF2 基因甲基化可以被 DNMT 抑制剂抑制,IL-1 β 抑制 merlin 表达也可以被逆转。脑膜瘤复发或残留是临床面临的一大挑战,临床分析显示复发与性别、部位、组织学特征、骨或软组织侵犯有关。分子标记可能包括更高的 PI、PR 阴性表达,而 p53、bcl2 和 Her-2 的阳性表达。其他基因,包括 Wnt、CKS2、UCHL1,也在脑膜瘤的发生和复发中显著异常表达。本研究通过对分子机制的阐述,有助于理解炎症环境和 NF2 基因的表观遗传改变导致脑膜瘤复发“再生”。

综上所述,表观遗传学机制是炎症与肿瘤发生之间的“桥梁”,甲基化转移酶表达的异常和 NF2 基因的甲基化在 IL-1 β 诱导的细胞增殖过程中发挥了关键作用,抑制 DNMTs 可以考虑作为调控脑膜瘤 NF2 表达和抑制肿瘤发展的治疗靶点。

参考文献:

- [1] Baldi I, Engelhardt J, Bonnet C, et al. Epidemiology of meningiomas[J]. Neurochirurgie, 2014, 64(1):5–14.
- [2] Louis DN, Ohgaki H, Wiestler OD, et al. The 2007 WHO classification of tumours of the central nervous system[J]. Acta Neuropathol, 2007, 114(2):97–109.
- [3] Zhao J, Li X, Liang J, et al. Morphological coding analysis of meningioma [J]. Chinese Medical Record, 2017, 18(3): 28–30. [赵杰,李想,梁健,等. 脑膜瘤形态学编码分析 [J]. 中国病案, 2017, 18(3):28–30.]
- [4] Abdelzaher E, El-Gendi SM, Yehya A, et al. Recurrence of benign meningiomas: predictive value of proliferative index, BCL2, p53, hormonal receptors and HER2 expression [J]. Br J Neurosurg, 2011, 25(6):707–713.
- [5] Liu X, Wang SS, Mei JH. Research progress in treatment of meningioma [J]. Journal of Nanchang University(Medical Science), 2017, 57(1):93–96. [刘璇,王珊珊,梅金红. 脑膜瘤治疗的研究进展 [J]. 南昌大学学报 (医学版), 2017, 57(1):93–96.]
- [6] Agarwal S, Amin KS, Jagadeesh S, et al. Mahanine restores RASSF1A expression by down-regulating DNMT1 and DNMT3B in prostate cancer cells[J]. Mol Cancer, 2013, 12(1):99.
- [7] Huang FY, Chan AO, Lo RC, et al. Characterization of interleukin-1beta in Helicobacter pylori-induced gastric inflammation and DNA methylation in interleukin-1 receptor type 1 knockout (IL-1R1 (-/-)) mice [J]. Eur J Cancer, 2013, 49(12):2760–2770.
- [8] Yang X, Zhang JQ, Wei CM. Research progress of p53 and NF2 gene methylation in cervical cancer [J]. Advances in Modern Obstetrics and Gynecology, 2016, 25(11):862–863. [杨杏,张建青,魏春梅. p53 和 NF2 基因甲基化在宫颈癌中研究进展 [J]. 现代妇产科进展, 2016, 25(11):862–863.]
- [9] Liu Y, Mayo MW, Nagji AS, et al. Phosphorylation of RelA/p65 promotes DNMT-1 recruitment to chromatin and represses transcription of the tumor metastasis suppressor gene BRMS1[J]. Oncogene, 2012, 31(9):1143–1154.
- [10] Kar S, Deb M, Sengupta D, et al. An insight into the various regulatory mechanisms modulating human DNA methyltransferase 1 stability and function[J]. Epigenetics, 2012, 7(9):994–1007.
- [11] Jiao YY, Fu P. Research progress in relationships between thyroid carcinoma and interferon- γ and interleukin-6 [J]. Practical Oncology Journal, 2017, 31(1):88–92. [教玉颖,付鹏. 甲状腺癌与干扰素- γ 、白介素-6 关系的研究进展 [J]. 实用肿瘤学杂志, 2017, 31(1):88–92.]
- [12] Huang FY, Chan AO, Rashid A, et al. Helicobacter pylori induces promoter methylation of E-cadherin via interleukin-1beta activation of nitric oxide production in gastric cancer cells[J]. Cancer, 2012, 118(20):4969–4980.
- [13] Cairo S, Buendia MA. How transient becomes stable: an epigenetic switch linking liver inflammation and tumorigenesis[J]. J Hepatol, 2012, 57(4):910–912.
- [14] Zhao SL, Wang J. New progress of the research on the DNA methyltransferases in the pathogenesis of carcinoma [J]. Practical Oncology Journal, 2014, 12(1):75–80. [赵淑磊,王京.DNA 甲基转移酶在肿瘤发病机制中的研究进展 [J]. 实用肿瘤学杂志, 2014, 12(1):75–80.]
- [15] Forde PM, Brahmer JR, Kelly RJ. New strategies in lung cancer: epigenetic therapy for non-small cell lung cancer [J]. Clin Cancer Res, 2014, 20(9):2244–2248.
- [16] Kyriakis JM, Avruch J. Mammalian MAPK signal transduction pathways activated by stress and inflammation: A 10-year update[J]. Physiol Rev, 2012, 92(2):689–737.
- [17] Subramaniam D, Thombre R, Dhar A, et al. DNA methyltransferases: a novel target for prevention and therapy[J]. Front Oncol, 2014, 4(4):80.