

DOI:10.13350/j.cjpb.240208

• 论著 •

# 红景天昔调节 FAK/MEK/ERK 信号通路对 HPV 阳性宫颈癌细胞发生发展的影响

张要盛\*,任晓,沈玲,杨秀丽

(河南省南阳医学高等专科学校第一附属医院肿瘤内科三病区,河南南阳 473000)

**【摘要】目的** 探讨红景天昔(Sal)调节局部黏着斑激酶(FAK)/胞外信号调节激酶的激酶(MEK)/细胞外信号调节激酶(ERK)信号通路对人乳头瘤病毒(HPV)阳性宫颈癌细胞发生发展的影响。**方法** 分别用0、2.5、5、10、20、40、80、160、320 μg/mL Sal处理HPV18阳性人宫颈癌细胞HeLa,根据细胞存活率确定适宜的Sal浓度用于正式实验。将HeLa细胞分组为对照组、Sal低剂量组、Sal中剂量组、Sal高剂量组、表皮生长因子(EGF)(FAK激活剂)组、Sal高剂量+EGF组,CCK-8法、5-乙炔基-2'-脱氧尿苷(EdU)染色检测细胞增殖;Transwell检测细胞迁移与侵袭;qRT-PCR检测HeLa细胞中增殖细胞核抗原(PCNA)、转移侵袭增强因子1(MIEN1)、基质金属蛋白酶9(MMP-9)mRNA表达;Western Blot检测细胞中人乳头瘤病毒18型(HPV18)E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达。**结果**选取Sal浓度为40、80、160 μg/mL用于正式实验。与对照组比较,Sal低剂量组、Sal中剂量组、Sal高剂量组HeLa细胞A<sub>450</sub>值、EdU阳性细胞率、细胞迁移及侵袭数目、PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA表达及HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达降低,且呈剂量依赖性( $P<0.05$ );与对照组比较,EGF组HeLa细胞A<sub>450</sub>值、EdU阳性细胞率、细胞迁移及侵袭数目、PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA表达及HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达升高( $P<0.05$ );与Sal高剂量组比较,Sal高剂量+EGF组HeLa细胞A<sub>450</sub>值、EdU阳性细胞率、细胞迁移及侵袭数目、PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA表达及HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达升高( $P<0.05$ )。**结论** Sal可能通过抑制FAK/MEK/ERK信号通路抑制HPV阳性宫颈癌细胞发生发展。

**【关键词】** 红景天昔;局部黏着斑激酶/胞外信号调节激酶的激酶/细胞外信号调节激酶信号通路;人乳头瘤病毒;宫颈癌;增殖;侵袭

【文献标识码】 A

【文章编号】 1673-5234(2024)02-0166-06

[Journal of Pathogen Biology. 2024 Feb;19(2):166-171.]

## Effect of salidroside on the occurrence and development of HPV positive cervical cancer cells by regulating the FAK/MEK/ERK signaling pathway

ZHANG Yaosheng, REN Xiao, SHEN Ling, YANG Xiuli (The Third Ward of the Oncology Department of the First Affiliated Hospital of Nanyang Medical College, Nanyang, Henan 473000, China)\*

**【Abstract】** **Objective** To investigate the effects of salidroside (Sal) on the occurrence and development of human papillomavirus (HPV) positive cervical cancer cells by regulating the focal adhesion kinase (FAK)/mitogen-activated protein kinase (MEK)/extracellular regulated protein kinase (ERK) signaling pathway. **Methods** HPV18 positive human cervical cancer cells HeLa were treated with 0, 2.5, 5, 10, 20, 40, 80, 160, and 320 μg/mL Sal, respectively. The appropriate Sal concentration was determined based on cell survival rate for formal experiments. HeLa cells were divided into control group, low-dose Sal group, medium-dose Sal group, high-dose Sal group, epidermal growth factor (EGF) (FAK activator) group, and high-dose Sal + EGF group, CCK-8 method and 5-ethynyl-2'-deoxyuridine (EdU) staining were applied to detect cell proliferation; Transwell was applied to detect cell migration and invasion; qRT-PCR was applied to detect the mRNA expression of proliferating cell nuclear antigen (PCNA), migration and invasion enhancer 1 (MIEN1), and matrix metalloproteinase-9 (MMP-9) in HeLa cells; Western blot was applied to detect the expression of human papillomavirus 18 (HPV18) E6, HPV18 E7, p-FAK, p-MEK, and p-ERK1/2 proteins in cells. **Results** Sal concentrations of 40, 80, and 160 μg/mL were selected for formal experiments. Compared with the control group, the A<sub>450</sub> value, EdU positive cell rate, cell migration and invasion numbers, PCNA, MIEN1, MMP-9 mRNA expression, and HPV18 E6, HPV18 E7, p-FAK, p-MEK, p-ERK1/2 protein expression of HeLa cells in the low-dose, medium-dose, and high-dose Sal groups were reduced, and were dose-dependent ( $P<0.05$ ); compared with the control group, the A<sub>450</sub> value, EdU

\* 【通讯作者(简介)】 张要盛(1982-),男,河南镇平人,本科,主治医师,从事临床肿瘤内科,各种恶性肿瘤的诊断和治疗工作研究。

E-mail:stmar123@126.com

positive cell rate, cell migration and invasion numbers, PCNA, MIEN1, MMP-9 mRNA expression, and HPV18 E6, HPV18 E7, p-FAK, p-MEK, and p-ERK1/2 protein expression of HeLa cells in the EGF group were increased ( $P < 0.05$ ); compared with the high-dose Sal group, the  $A_{450}$  value, EdU positive cell rate, cell migration and invasion numbers, PCNA, MIEN1, MMP-9 mRNA expression, and protein expression of HPV18 E6, HPV18 E7, p-FAK, p-MEK, and p-ERK1/2 in HeLa cells in the high-dose Sal+EGF group were increased ( $P < 0.05$ ). **Conclusion** Sal may inhibit the occurrence and development of HPV positive cervical cancer cells by inhibiting the FAK/MEK/ERK signaling pathway.

**【Key words】** salidroside; focal adhesion kinase/mitogen-activated protein kinase/extracellular regulated protein kinase signaling pathway; human papillomavirus; cervical cancer; proliferation; invasion

宫颈癌在发展中国家发病率较高,是女性癌症相关死亡的最常见原因之一,严重威胁着女性的健康、生命和安全<sup>[1-2]</sup>。高危人乳头瘤病毒(human papillomavirus, HPV)感染被认为是宫颈癌最重要的危险因素,与宫颈癌的发生发展密切相关<sup>[3]</sup>。统计表明,感染高危型HPV的宫颈癌患者,尤其是16型和18型,占宫颈癌总病例的70%左右<sup>[4]</sup>。相关研究已经尝试通过疫苗/免疫疗法治疗由HPV引起的宫颈癌。然而,由于局部和全身免疫抑制因子在HPV阳性肿瘤中的作用,其成功程度有限<sup>[5]</sup>。因此,亟需开发新型、更安全的方法治疗HPV阳性宫颈癌。红景天苷(Salidroside, Sal)是红景天的提取物,具有增强免疫功能、保护心血管、抵抗癌症等作用<sup>[6]</sup>。已有报道,Sal可以抑制宫颈癌C33A细胞的增殖和侵袭、促进细胞凋亡<sup>[7]</sup>。但Sal对HPV阳性宫颈癌细胞发生发展的影响尚不清楚。研究显示,局部黏着斑激酶(focal adhesion kinase, FAK)/胞外信号调节激酶的激酶(mitogen-activated protein kinase, MEK)/细胞外信号调节激酶(extracellular regulated protein kinase, ERK)信号通路的阻断可以抑制结直肠癌细胞的迁移<sup>[8]</sup>;且Sal处理显著抑制了ERK和FAK的磷酸化,进而抑制了胃癌BGC-823细胞的迁移和侵袭<sup>[9]</sup>。但Sal能否通过调控FAK/MEK/ERK信号通路影响HPV阳性宫颈癌细胞发生发展尚不可知。

本研究以人乳头瘤病毒18型(human papillomavirus 18, HPV18)阳性的人宫颈癌细胞HeLa为研究对象,探究Sal对HeLa细胞增殖、迁移及侵袭的影响以及相应的作用机制。

## 材料与方法

### 1 细胞

HPV18阳性的子宫颈癌细胞HeLa购自中国科学院上海细胞库。

### 2 主要试剂

红景天苷标准品(纯度≥98%)购自瑞威尔生物科技有限公司;FAK激活剂表皮生长因子(epidermal growth factor, EGF)、CCK-8试剂盒购自美国MCE公司;5-乙炔基-2'-脱氧尿苷(5-ethynyl-2'-

deoxyuridine, EdU)染色试剂盒购自上海东寰生物科技有限公司;兔源一抗HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2、FAK、MEK、ERK1/2、GAPDH及二抗均购自英国Abcam公司。

### 3 细胞培养及Sal浓度的筛选

将HeLa细胞置于含有10%胎牛血清的DMEM培养基培养。取 $1 \times 10^4$ 个/孔的HeLa细胞接种96孔板中,分别用0、2.5、5、10、20、40、80、160、320 μg/mL Sal处理48 h,再向各孔加入CCK-8试剂10 μL,孵育1.5 h后测量 $A_{450}$ 值,并计算细胞存活率=( $A_{\text{实验组}} - A_{\text{空白组}}$ )/( $A_{\text{对照组}} - A_{\text{空白组}}$ )×100%。最后筛选适宜的Sal浓度用于正式实验。

### 4 分组及处理

取HeLa细胞分组为:对照组、Sal低剂量组、Sal中剂量组、Sal高剂量组、EGF(FAK激活剂)组、Sal高剂量+EGF组。Sal低剂量组、Sal中剂量组、Sal高剂量组HeLa细胞分别用40、80、160 μg/mL Sal处理48 h;EGF组<sup>[10]</sup>HeLa细胞用10 nmol/L EGF处理48 h;Sal高剂量+EGF组HeLa细胞用160 μg/mL Sal和10 nmol/L EGF同时处理48 h;对照组则为正常培养的HeLa细胞。

### 5 CCK-8检测HeLa细胞增殖

将HeLa细胞以 $1 \times 10^4$ 个/孔的密度接种于96孔板上。37 °C培养12 h后,分别按上述分组在37 °C下处理48 h。随后在每孔中加入CCK-8试剂(10 μL),细胞在37 °C、5% CO<sub>2</sub>下孵育2 h。使用酶标仪在波长450 nm处检测吸光度。

### 6 EdU染色检测HeLa细胞增殖

HeLa细胞接种于96孔板( $1 \times 10^4$ 个/孔)后,向各孔加入50 μmol/L EdU孵育2 h,4%多聚甲醛固定细胞1 h,阿波罗染色后再用DAPI染色细胞核20 min。通过荧光显微镜下观察并计算EdU阳性细胞率(%)=EdU阳性细胞数/总细胞数×100%。

### 7 Transwell检测HeLa细胞迁移与侵袭

迁移实验:各组HeLa细胞悬浮在无胎牛血清的DMEM培养基中,上腔加入细胞( $2 \times 10^4$ 个/孔),下腔加入0.6 mL含20%胎牛血清的DMEM培养基,

在37℃ 5% CO<sub>2</sub>培养箱中孵育24 h后,已迁移到膜下表面的细胞在室温下用4%多聚甲醛固定20 min。用PBS洗涤三次膜,然后在室温下用0.1%结晶紫染色30 min。通过光学显微镜观察细胞迁移。

**侵袭实验:**各组HeLa细胞悬浮在无胎牛血清的DMEM培养基中,覆盖有基质胶的上腔加入细胞(2×10<sup>4</sup>个/孔),下腔加入0.6 mL含20%胎牛血清的DMEM培养基,其他操作同细胞迁移。

## 8 qRT-PCR检测HeLa细胞中PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA表达变化

用Trizol试剂收集HeLa的总RNA。将RNA逆转录为cDNA后,使用SYBR Green PCR预混液对cDNA进行PCR。以GAPDH为内参,用2<sup>-ΔΔCt</sup>方法计算增殖细胞核抗原(proliferating cell nuclear antigen, PCNA)、转移侵袭增强因子1(migration and invasion enhancer 1, MIEN1)、基质金属蛋白酶9(matrix metalloproteinase 9, MMP-9)mRNA相对表达量。引物为:GAPDH正向:5'-AAAGGGTCATCATCTCTG-3';反向:5'-GCTGTTGTCATACTTC-3';PCNA正向:5'-GCGGATATGGGACACTTA-3';反向:5'-TGGCATCTTAGAACAGATT-3';MIEN1正向:5'-ACTCTCCTCACTCACAAAG-3';反向:5'-GACGACCAGATCATTCTTAT-3';MMP-9正向:5'-AACTGGTATTCTGTTCTG-3';反向:5'-GGTTAGAGAATCCAAGTT-3'。

## 9 Western blot检测HeLa细胞中HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达

用RIPA裂解缓冲液收集HeLa细胞的蛋白质。用12%SDS-PAGE凝胶分离蛋白质并转移到PVDF膜上。在37℃下用5%脱脂牛奶封闭膜2 h。用PBS洗涤后,将膜与一抗HPV18 E6(1:5000)、HPV18 E7(1:5000)、p-FAK(1:3000)、p-MEK(1:5000)、p-ERK1/2(1:4000)、FAK(1:5000)、MEK(1:2000)、ERK1/2(1:5000)、GAPDH(1:3000)在4℃下孵育过夜。次日,将膜与二抗(1:4000)在37℃下孵育1.5 h。用ECL试剂检测蛋白印迹,并用ImageJ软件评估蛋白灰度值。

## 10 统计学分析

采用SPSS25.0统计软件对实验数据进行分析。数据以( $\bar{x} \pm s$ )表示,多组间的差异比较采用单因素方差分析,进一步两两差异比较采用SNK-q检验, $P < 0.05$ 被认为具有统计学意义。

## 结 果

### 1 不同浓度Sal对HeLa细胞存活率的影响

随着Sal浓度的逐渐升高,HeLa细胞存活率呈逐

渐下降趋势( $P < 0.05$ ),在Sal浓度为40、80、160、320 μg/mL Sal处理下HeLa细胞存活率均高于且接近50%,且160 μg/mL Sal与320 μg/mL Sal对HeLa细胞存活率的影响差异不显著( $P > 0.05$ )。因此,选取Sal浓度为40、80、160 μg/mL用于正式实验,见表1。

表1 不同浓度Sal对HeLa细胞存活率的影响( $\bar{x} \pm s, n=6$ )

Table 1 Effect of different concentrations of Sal on the survival rate of HeLa cells

Sal(μg/mL)	细胞存活率(%) Cell survival rate
0	99.97±0.03
2.5	97.78±0.15*
5	92.23±0.21*
10	85.56±0.37*
20	80.33±0.26*
40	67.96±0.23*
80	60.51±0.27*
160	53.25±0.34*
320	52.84±0.28*

注:与0 μmol/L Sal比较,\*  $P < 0.05$ 。

### 2 Sal对HeLa细胞增殖的影响

与对照组比较,Sal低剂量组、Sal中剂量组、Sal高剂量组HeLa细胞A<sub>450</sub>值、EdU阳性细胞率降低,且呈剂量依赖性( $P < 0.05$ );与对照组比较,EGF组HeLa细胞A<sub>450</sub>值、EdU阳性细胞率升高( $P < 0.05$ );与Sal高剂量组比较,Sal高剂量+EGF组HeLa细胞A<sub>450</sub>值、EdU阳性细胞率升高( $P < 0.05$ ),见图1和表2。

表2 各组HeLa细胞A<sub>450</sub>值、EdU阳性细胞率变化比较( $\bar{x} \pm s, n=6$ )

Table 2 Comparison of A<sub>450</sub> values and EdU positive cell rates of HeLa cells in different groups

分组 Groups	A <sub>450</sub> 值 A <sub>450</sub> value	EdU阳性细胞率(%) EdU positive cell rate
对照组	0.99±0.08	57.65±2.33
Sal低剂量组	0.86±0.08*	51.03±2.19*
Sal中剂量组	0.75±0.07*#	42.68±2.05*#
Sal高剂量组	0.47±0.04*#&	28.85±1.36*#&
EGF组	1.21±0.12*	63.34±2.55*
Sal高剂量+EGF组	0.78±0.07@	46.68±1.95@

注: \*与对照组相比,\*  $P < 0.05$ ; #与Sal低剂量组相比, $P < 0.05$ ; &与Sal中剂量组相比, $P < 0.05$ ; @与Sal高剂量组相比, $P < 0.05$ 。

### 3 Sal对HeLa细胞迁移及侵袭的影响

与对照组比较,Sal低剂量组、Sal中剂量组、Sal高剂量组HeLa细胞迁移及侵袭数目降低,且呈剂量依赖性( $P < 0.05$ );与对照组比较,EGF组HeLa细胞迁移及侵袭数目升高( $P < 0.05$ );与Sal高剂量组比较,Sal高剂量+EGF组HeLa细胞迁移及侵袭数目升高( $P < 0.05$ ),见图2和表3。

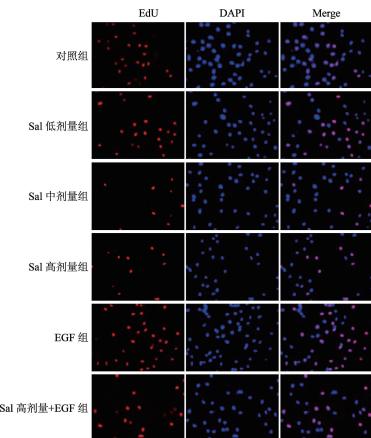


图 1 HeLa 细胞增殖的 EdU 染色结果图(200×)  
Fig. 1 EdU staining results of HeLa cell proliferation

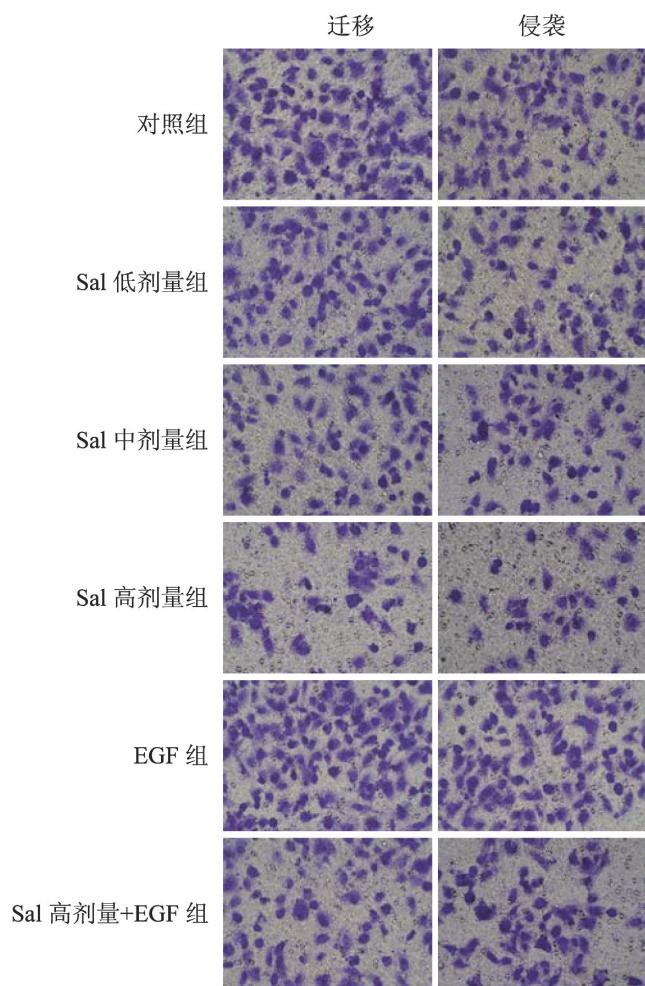


图 2 HeLa 细胞迁移及侵袭的 Transwell 检测结果(200×)  
Fig. 2 Transwell detection results of HeLa cell migration and invasion

#### 4 Sal 对 HeLa 细胞中 PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA 表达变化的影响

与对照组比较,Sal 低剂量组、Sal 中剂量组、Sal 高剂量组 HeLa 细胞中 PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA 表达降低,且呈剂量依赖性( $P < 0.05$ );与对照组比较,EGF 组 HeLa 细胞中 PCNA、MIEN1、

MMP-9 mRNA 表达升高( $P < 0.05$ );与 Sal 高剂量组比较,Sal 高剂量 + EGF 组 HeLa 细胞中 PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA 表达升高( $P < 0.05$ ),见表 4。

表 3 各组 HeLa 细胞迁移及侵袭数目变化比较( $\bar{x} \pm s, n=6$ )  
Table 3 Comparison of changes in migration and invasion numbers of HeLa cells in each group

分组 Groups	细胞迁移数目(个) Number of cell migration	细胞侵袭数目(个) Number of cell invasions
对照组	95.56±3.15	81.14±3.65
Sal 低剂量组	84.43±2.93*	72.55±3.41*
Sal 中剂量组	73.36±2.76*#	60.66±2.15*#
Sal 高剂量组	42.23±2.02*#&	31.32±1.25*#&
EGF 组	113.35±5.78*	91.83±4.15*
Sal 高剂量+EGF 组	78.25±3.13@	65.58±2.34@

注: \* 与对照组相比, \*  $P < 0.05$ ; # 与 Sal 低剂量组相比,  $P < 0.05$ ; & 与 Sal 中剂量组相比,  $P < 0.05$ ; @与 Sal 高剂量组相比,  $P < 0.05$ 。

表 4 各组 HeLa 细胞中 PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA 表达变化比较( $\bar{x} \pm s, n=6$ )

Table 4 Comparison of mRNA expression changes of PCNA, MIEN1, and MMP-9 in HeLa cells of different groups

分组 Groups	PCNA mRNA	MIEN1 mRNA	MMP-9 mRNA
对照组	1.00±0.00	1.00±0.00	1.00±0.00
Sal 低剂量组	0.91±0.07*	0.85±0.07*	0.81±0.07*
Sal 中剂量组	0.75±0.06*#	0.69±0.06*#	0.63±0.06*#
Sal 高剂量组	0.56±0.05*#&	0.41±0.05*#&	0.36±0.03*#&
EGF 组	1.36±0.11*	1.43±0.12*	1.58±0.13*
Sal 高剂量+EGF 组	0.83±0.07@	0.71±0.07@	0.66±0.07@

注: \* 与对照组相比, \*  $\bar{x} < 0.05$ ; # 与 Sal 低剂量组相比,  $\bar{x} < 0.05$ ; & 与 Sal 中剂量组相比,  $\bar{x} < 0.05$ ; @与 Sal 高剂量组相比,  $\bar{x} < 0.05$ 。

#### 5 Sal 对 HeLa 细胞中 HPV18 E6、HPV18 E7 蛋白及 FAK/MEK/ERK 通路相关蛋白表达变化的影响

与对照组比较,Sal 低剂量组、Sal 中剂量组、Sal 高剂量组 HeLa 细胞中 HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2 蛋白表达降低,且呈剂量依赖性( $P < 0.05$ );与对照组比较,EGF 组 HeLa 细胞中 HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2 蛋白表达升高( $P < 0.05$ );与 Sal 高剂量组比较,Sal 高剂量 + EGF 组 HeLa 细胞中 HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2 蛋白表达升高( $P < 0.05$ ),见图 3 和表 5。

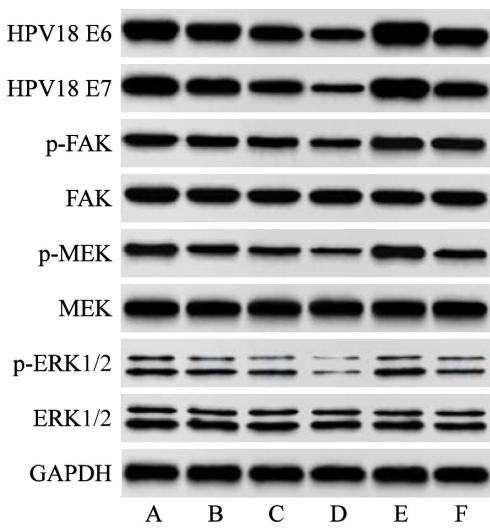
## 讨 论

宫颈癌主要由高危型 HPV 感染引起,是全球性的重大负担<sup>[11]</sup>。宫颈癌治疗的一个主要挑战在于由 HPV 病毒介导的肿瘤细胞逃避免疫监视的能力,可有助于疾病的进展,导致临床预后不良<sup>[12]</sup>。因此,开发新的治疗干预措施至关重要。

表5 各组HeLa细胞中HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达变化比较( $\bar{x} \pm s, n=6$ )  
Table 5 Comparison of protein expression changes of HPV18 E6, HPV18 E7, p-FAK, p-MEK, and p-ERK1/2 in HeLa cells of each group

分组 Groups	HPV18 E6/ GAPDH	HPV18 E7/ GAPDH	p-FAK/ FAK	p-MEK/ MEK	p-ERK1/2/ ERK1/2
对照组	1.56±0.13	1.21±0.13	0.86±0.07	0.80±0.07	0.73±0.07
Sal低剂量组	1.21±0.10*	1.03±0.11*	0.72±0.07*	0.65±0.05*	0.61±0.05*
Sal中剂量组	1.03±0.09**	0.85±0.07**	0.63±0.06**	0.50±0.04**	0.40±0.04**
Sal高剂量组	0.65±0.05**	0.43±0.04**	0.51±0.05**	0.32±0.03**	0.18±0.01**
EGF组	1.89±0.12*	1.39±0.10*	0.96±0.03*	0.92±0.05*	0.83±0.06*
Sal高剂量+ EGF组	1.15±0.12@	0.92±0.08@	0.66±0.05@	0.53±0.04@	0.43±0.04@

注: \*与对照组相比, \*P<0.05; \*\*与Sal低剂量组相比, P<0.05; &与Sal中剂量组相比, P<0.05;  
@与Sal高剂量组相比, P<0.05。



A 对照组 B Sal 低剂量组 C Sal 中剂量组 D Sal 高剂量组 E EGF 组 F Sal 高剂量+EGF 组

图3 HeLa细胞中HPV18 E6、HPV18 E7、p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达的Western blot检测图

A Control group B Sal low-dose group C Sal medium dose group D Sal high-dose group E EGF group F Sal high-dose+EGF group

Fig. 3 Western blot detection of HPV18 E6, HPV18 E7, p-FAK, p-MEK, and p-ERK1/2 protein expression in HeLa cells

天然产物因其作为新型治疗剂的潜在来源而在癌症研究中获得了相当大的关注<sup>[13]</sup>。Sal是从红景天根茎中分离得到的活性成分,其不仅具有抗缺氧、抗炎、抗衰老、增强免疫力等功能,还具有免疫调节、抗癌等多种药理作用<sup>[14]</sup>。相关研究表明,Sal可抑制宫颈癌HeLa细胞增殖<sup>[15]</sup>;Sal可抑制卵巢癌细胞增殖并促进细胞凋亡<sup>[16]</sup>。以上研究表明了Sal的抗癌作用。本研究结果与其是一致的,本研究显示,Sal可呈剂量依赖性地抑制HPV18阳性的人宫颈癌细胞HeLa增殖、迁移及侵袭。此外,对于HPV致癌机制,HPV18 E6和HPV18 E7是重要的致癌蛋白,它们对于在细胞中产生一系列变化至关重要,增加了有助于肿瘤发展的突变<sup>[17-18]</sup>;PCNA对于癌细胞中的DNA复制至关重要,具有促进细胞增殖的作用<sup>[19]</sup>;MIEN1、MMP-

9作为常见的评估细胞迁移与侵袭的标志物,对促进细胞的迁移与侵袭能力至关重要<sup>[20-21]</sup>。本研究发现,Sal可呈剂量依赖性地抑制HPV18阳性的HeLa中HPV18 E6、HPV18 E7蛋白及PCNA、MIEN1、MMP-9 mRNA表达,再次从分子水平上证实了Sal可通过抑制细胞增殖、迁移及侵袭的方式抑制HPV阳性宫颈癌细胞发生发展。提示Sal可能成为治疗HPV阳性宫颈癌的潜在有效药物之一。

FAK/MEK/ERK信号通路参与许多细胞功能,包括细胞存活和迁移,抑制该通路已被证明可以阻止多种类型细胞的迁移<sup>[22]</sup>。据报道,抑制FAK/MEK/ERK通路可促进5-氟尿嘧啶诱导的结直肠癌细胞凋亡<sup>[23]</sup>。本研究显示,与对照组比较,EGF组HeLa细胞中p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达升高,细胞增殖、迁移及侵袭能力增强,且EGF为FAK激活剂,表明FAK/MEK/ERK通路确实参与了HPV阳性宫颈癌的发生与发展。此外,本研究还发现,Sal可呈剂量依赖性地抑制HPV18阳性人宫颈癌细胞HeLa中p-FAK、p-MEK、p-ERK1/2蛋白表达,推测Sal可能通过抑制FAK/MEK/ERK信号通路抑制HPV阳性宫颈癌细胞发生发展。为了验证该猜想是否与实际一致,本研究用高剂量Sal和EGF共同处理HPV18阳性人宫颈癌细胞HeLa,结果显示,EGF减弱了高剂量Sal对HPV18阳性人宫颈癌细胞HeLa发生发展的抑制作用。证实了猜想的合理性。

综上所述,Sal可能通过抑制FAK/MEK/ERK信号通路抑制HPV阳性宫颈癌细胞增殖、迁移及侵袭,进而抑制肿瘤的发生发展。未进行体内动物实验进一步验证该结论是否成立是本研究设计的不足之一,后期将继续深入探究。

#### 【参考文献】

- [1] Sadri Nahand J, Moghoofei M, Salmaninejad A, et al. Pathogenic role of exosomes and microRNAs in HPV-mediated inflammation and cervical cancer: A review[J]. Int J Cancer, 2020, 146(1):305-320.
- [2] Yu F, Liu J, Dong W, et al. The diagnostic value of miR-145 and miR-205 in patients with cervical cancer[J]. Am J Transl Res, 2021, 13(1):1825-1832.
- [3] Dong A, Xu B, Wang Z, et al. Survival-related DLEU1 is associated with HPV infection status and serves as a biomarker in HPV-infected cervical cancer[J]. Mol Med Rep, 2022, 25(3):77-85.
- [4] Wu S, Liu L, Xu H, et al. The involvement of MALAT1-ALKBH5 signaling axis into proliferation and metastasis of human papillomavirus-positive cervical cancer[J]. Cancer Biol Ther, 2023, 24(1):2249174-2249187.
- [5] Cakir MO, Bilge U, Naughton D, et al. Ficus carica latex modulates immunity-linked gene expression in human

- papillomavirus positive cervical cancer cell lines: Evidence from RNA Seq transcriptome analysis[J]. Int J Mol Sci,2023,24(17):13646-13656.
- [6] Liu S, Li Y, Li Z. Salidroside suppresses the activation of nasopharyngeal carcinoma cells via targeting miR-4262/GRP78 axis[J]. Cell Cycle,2022,21(7):720-729.
- [7] 黄进,刘福蓉,温婷,等.红景天苷通过JAK2/STAT3通路影响宫颈鳞癌C33A细胞的增殖、侵袭和凋亡[J].中国肿瘤生物治疗杂志,2020,27(5):522-527.
- [8] Jang HJ,Bak Y,Pham TH,et al. STK899704 inhibits stemness of cancer stem cells and migration via the FAK-MEK-ERK pathway in HT29 cells[J]. BMB Rep,2018,51(11):596-601.
- [9] Qi Z,Tang T,Sheng L,et al. Salidroside inhibits the proliferation and migration of gastric cancer cells via suppression of Src-associated signaling pathway activation and heat shock protein 70 expression[J]. Mol Med Rep,2018,18(1):147-156.
- [10] 张珊珊,刘嗣同,石洪爽,等.刺芒柄花素通过FAK/AKT/Bcl-2通路促进外阴鳞癌SW962细胞凋亡[J].解剖科学进展,2021,27(6):653-656.
- [11] Burmeister CA,Khan SF,Schafer G,et al. Cervical cancer therapies: Current challenges and future perspectives [J]. Tumour Virus Res,2022,13(1):200238-200251.
- [12] Singh G,Sharma SK,Singh SK. miR-34a negatively regulates cell cycle factor Cdt2/DTL in HPV infected cervical cancer cells [J]. BMC Cancer,2022,22(1):777-787.
- [13] Kubczak M,Szustka A,Rogalinska M. Molecular targets of natural compounds with anti-cancer properties[J]. Int J Mol Sci,2021,22(24):13659-13685.
- [14] Yang P,Chai Y,Wei M,et al. Mechanism of salidroside in the
- (上接161页)
- [23] Kullaya V,van der Ven A,Mpagama S,et al. Platelet-monocyte interaction in *Mycobacterium tuberculosis* infection [J]. Tuberculosis (Edinb),2018,111:86-93.
- [24] Biswas SK M M S E. Exploring the role of C-C motif chemokine ligand-2 single nucleotide polymorphism in pulmonary tuberculosis:a genetic association study from north india[J]. J Immunol Res,2020,2020:1019639.
- [25] Badewa AP,Quinton LJ,Shellito JE,et al. Chemokine receptor 5 and its ligands in the immune response to murine tuberculosis [J]. Tuberculosis (Edinb),2005,85(3):185-195.
- [26] Ness TL,Carpenter KJ,Ewing JL,et al. CCR1 and CC
- (上接165页)
- [9] Azzouz N,Kamena F,Laurino P,et al. *Toxoplasma gondii* secretory proteins bind to sulfated heparin structures [J]. Glycobiology,2013,23(1):106-120.
- [10] Loureiro EV,Pereira SR,Faca VM,et al. *Toxoplasma gondii* micronemal protein MIC1 is a lactose-binding lectin [J]. Glycobiology,2001,11(7):541-547.
- [11] Zhang Y,Lai BS,Juhas M,et al. *Toxoplasma gondii* secretory proteins and their role in invasion and pathogenesis[J]. Microbiol Res,2019,227:126293.
- [12] Boothroyd JC,Dubremetz JF. Kiss and spit: the dual roles of Toxoplasma rhoptries[J]. Nat Rev Microbiol,2008,6(1):79-88.
- [13] Sinai AP,Joiner KA. The *Toxoplasma gondii* protein ROP2 treatment of endometrial cancer based on network pharmacology and molecular docking[J]. Sci Rep,2023,13(1):14114-14123.
- [15] 张洋,董天睿,倪锦红.红景天苷对宫颈癌HeLa细胞增殖抑制作用的研究[J].国际妇产科学杂志,2017,44(4):396-398,481.
- [16] 袁肇方,时小凤,张向博,等.红景天苷抑制卵巢癌细胞SKOV3增殖的基因水平研究[J].西北民族大学学报(自然科学版),2022,43(1):32-39.
- [17] Mogi K,Koya Y,Yoshihara M,et al. 9-oxo-ODAs suppresses the proliferation of human cervical cancer cells through the inhibition of CDKs and HPV oncoproteins[J]. Sci Rep,2023,13(1):19208-19220.
- [18] Morale MG,Tamura RE,Cintra R,et al. TLR4 and SARM1 modulate survival and chemoresistance in an HPV-positive cervical cancer cell line[J]. Sci Rep,2022,12(1):6714-6725.
- [19] Wang YL,Wu WR,Lin PL,et al. The Functions of PCNA in Tumor Stemness and Invasion[J]. Int J Mol Sci,2022,23(10):5679-5690.
- [20] Xu J,Qu Q,Liu B,et al. The circular RNA circ\_0030018/miR-136/migration and invasion enhancer 1 (MIEN1) axis promotes the progression of polycystic ovary syndrome [J]. Bioengineered,2022,13(3):5999-6011.
- [21] Li Z,Wei J,Chen B,et al. The role of MMP-9 and MMP-9 inhibition in different types of thyroid carcinoma[J]. Molecules,2023,28(9):3705-3732.
- [22] Niu X,Han Q,Li X,et al. EDIL3 influenced the  $\alpha\beta\gamma$ -FAK/MEK/ERK axis of endothelial cells in psoriasis[J]. J Cell Mol Med,2022,26(20):5202-5212.
- [23] Yang K,Gao K,Hu G,et al. CTGF enhances resistance to 5-FU-mediated cell apoptosis through FAK/MEK/ERK signal pathway in colorectal cancer[J]. Onco Targets Ther,2016,9(1):7285-7295.

【收稿日期】 2023-10-11 【修回日期】 2024-01-20

chemokine ligand 5 interactions exacerbate innate immune responses during sepsis[J]. J Immunol,2004,173(11):6938-6948.

- [27] Pydi SS,Ghousunissa S,Devalraju KP,et al. Down regulation of RANTES in pleural site is associated with inhibition of antigen specific response in tuberculosis[J]. Tuberculosis (Edinb),2019,116S:S123-S130.
- [28] Vesosky B,Rottinghaus EK,Stromberg P,et al. CCL5 participates in early protection against *Mycobacterium tuberculosis*[J]. J Leukoc Biol,2010,87(6):1153-1165.

【收稿日期】 2023-09-14 【修回日期】 2023-12-11

mediates host organelle association with the parasitophorous vacuole membrane[J]. J Cell Biol,2001,154(1):95-108.

- [14] Rezaei F,Sharif M,Sarvi S,et al. A systematic review on the role of GRA proteins of *Toxoplasma gondii* in host immunization [J]. J Microbiol,2019,165:105696.
- [15] 胡玲英,张念章,王金磊,等.弓形虫致密颗粒蛋白的生物学功能及免疫原性研究的新进展[J].中国人兽共患病学报,2015,31(7):663-668.
- [16] 柳方远,李双星,印春生,等.弓形虫主要分泌蛋白及其功能的研究进展[J].中国动物传染病学报,2020,28(5):94-102.

【收稿日期】 2023-09-14 【修回日期】 2023-12-10