### 黄芪多糖调控 TGF-β/Smad 信号通路及上皮间充质转化抑制结直肠癌 肝转移

王炎炎1,3,杨世发1,孙维义2,张 楠2,席作武3\*

- 1. 河南中医药大学, 河南 郑州 450046
- 2. 河南中医药大学第一附属医院,河南 郑州 450000
- 3. 河南省中医院 (河南中医药大学第二附属医院), 河南 郑州 450002

**摘 要:目的** 基于转化生长因子-β (transforming growth factor-β, TGF-β) /Smad 信号通路和上皮间充质转化 (epithelialmesenchymal transition, EMT) 探讨黄芪多糖 (*Astragalus* polysaccharides, APS) 抑制结直肠癌肝转移的作用及机制。方法 小鼠脾脏注射结直肠癌 MC-38 细胞建立结直肠癌肝转移模型,造模成功后随机模型组、5-氟尿嘧啶 (5-fluorouracil, 5-FU) 组和黄芪多糖低、中、高剂量组。连续给药 21 d 后,通过活体成像仪评估肝转移情况;收集小鼠血清和肝脏组织,采用苏木 素-伊红 (HE) 染色考察肝脏组织病理变化,采用 ELISA 试剂盒检测血清中白细胞介素-1β (interleukin-1β, IL-1β)、IL-6、 肿瘤坏死因子-α (tumor necrosis factor-α, TNF-α) 水平,采用 qRT-PCR 检测肝脏组织 EMT 相关基因表达,采用 Western blotting 检测肝脏组织 TGF-β/Smad 信号通路和 EMT 相关蛋白表达。结果 与模型组比较,黄芪多糖组小鼠肝脏转移灶明显 减少 (P<0.05), 肝脏组织结构较完整,血清中炎性因子水平显著降低 (P<0.05), 肝脏组织 TGF-β, Smad2、Smad3、Ncadherin、Vimentin 表达显著降低 (P<0.05), E-cadherin 表达显著升高 (P<0.05)。结论 黄芪多糖通过调控 TGF-β/Smad 信号通路,抑制炎症反应及 EMT 过程,从而抑制结直肠癌的肝转移。 关键词:黄芪多糖;结肠癌肝转移;炎症因子;上皮间充质转化; TGF-β/Smad 信号通路

中图分类号: R285.5 文献标志码: A 文章编号: 0253 - 2670(2025)08 - 2861 - 08 **DOI**: 10.7501/j.issn.0253-2670.2025.08.021

# *Astragalus* polysaccharides inhibit liver metastasis of colorectal cancer by regulating TGF-β/Smad signaling pathway and epithelial-mesenchymal transition

WANG Yanyan<sup>1, 3</sup>, YANG Shifa<sup>1</sup>, SUN Weiyi<sup>2</sup>, ZHANG Nan<sup>2</sup>, XI Zuowu<sup>3</sup>

1. Henan University of Chinese Medicine, Zhengzhou 450046, China

- 2. The First Affiliated Hospital of Henan University of Chinese Medicine, Zhengzhou 450000, China
- Henan Provincial Hospital of Traditional Chinese Medicine (The Second Affiliated Hospital of Henan University of Chinese Medicine), Zhengzhou 450002, China

**Abstract Objective** To explore the effect and mechanism of *Astragalus* polysaccharides (APS) on inhibiting liver metastasis of colorectal cancer based on transforming growth factor- $\beta$  (TGF- $\beta$ )/Smad signaling pathway and epithelial-mesenchymal transition (EMT). **Methods** A colorectal cancer liver metastasis model was established by injecting MC-38 cells into the spleen of mice. After successful modeling, model group, 5-fluorouracil (5-FU) group, and APS low-, medium-, high-dose groups were randomly selected. After 21 d of continuous administration, liver metastasis was evaluated using a live imaging device; Serum and liver tissue were collected, the pathological changes of liver tissue was investigated using hematoxylin eosin (HE) staining, the levels of interleukin-1 $\beta$  (IL-1 $\beta$ ), IL-6 and tumor necrosis factor- $\alpha$  (TNF- $\alpha$ ) in serum were detected using ELISA kit, the expressions of EMT-related genes in liver tissue were detected using qRT-PCR, the expressions of TGF- $\beta$ /Smad signaling pathway and EMT-related proteins in liver tissue were detected using Western blotting. **Results** Compared with model group, APS group showed a significant reduction in liver

收稿日期: 2024-12-30

基金项目:河南省中医药科学研究专项课题(2021JDZY026);河南中医药学科领军人才项目(豫卫中医函[2021]8号);河南省自然科学基金项目(222300420489)

作者简介: 王炎炎, 博士研究生, 从事中西医防治肛肠疾病研究。E-mail: 651521630@qq.com

<sup>\*</sup>通信作者:席作武,教授,主任医师,博士生导师,从事中西医防治肛肠疾病研究。E-mail: xizuowu@126.com

metastases (P < 0.05) and a more complete liver tissue structure, levels of inflammatory factors in serum were significantly decreased (P < 0.05), expressions of TGF- $\beta$ , Smad2, Smad3, N-cadherin and Vimentin in liver tissue were significantly decreased (P < 0.05), while the expression of E-cadherin was significantly increased (P < 0.05). **Conclusion** APS inhibits liver metastasis of colorectal cancer by regulating TGF- $\beta$ /Smad signaling pathway, suppressing inflammatory response and EMT process.

**Key words:** *Astragalus* polysaccharides; colorectal cancer liver metastasis; inflammatory factors; epithelial-mesenchymal transition; TGF-β/Smad signaling pathway

结直肠癌因其高度的侵袭性和转移性,常导致 患者死亡,尤其肝脏转移往往是患者预后不佳的关 键转折点[1]。结直肠癌的肝脏转移过程涉及多个环 节,包括肿瘤细胞的侵袭、新血管的形成、细胞外 基质的破坏以及肿瘤逃避免疫系统的监控等[2]。肝 转移的发生通常通过血液循环和淋巴系统传播,从 原发肿瘤通过侵袭进入肝脏形成转移灶[3]。在肿瘤 发展的过程中,癌细胞会经历一种称为上皮间质转 化 (epithelial-mesenchymal transition, EMT) 的生物 学变化,这一变化导致它们丧失了上皮细胞的黏附 特性,并获得了间充质细胞的特性,为癌细胞的移 动和扩散提供了可能。EMT 在肿瘤的起始和扩散中 扮演着关键角色, 它增强了癌细胞的移动性和侵袭 性,从而推动了肿瘤的扩散[4-5]。同时,肿瘤转移过 程中炎症介质的作用不容忽视, 它们对肿瘤细胞的 扩散有着显著影响,尤其是在肿瘤微环境中,炎症 因子能够促进肿瘤血管生成、破坏细胞外基质并促 进细胞间的迁移,从而为肿瘤细胞的侵袭提供支 持。研究发现,多种炎症介质如白细胞介素-1β (interleukin-1β, IL-1β)、IL-6、肿瘤坏死因子-α (tumor necrosis factor-α, TNF-α)、IL-11 等是 EMT 的强效诱导剂<sup>[6]</sup>。炎症反应与 EMT 过程密切相关, 且肿瘤细胞可以通过分泌细胞因子来调节肿瘤微 环境,从而增强其转移能力[7-8]。

黄芪 Astragali Radix 中的主要成分黄芪多糖在 免疫调节、抗癌、抗炎以及提升肿瘤药物敏感性方 面均表现出了显著的效果<sup>[9-11]</sup>。研究表明,黄芪多糖 通过调节多条信号通路增强机体的免疫功能,减轻 肿瘤的耐药性,并在一定程度上抑制肿瘤的生长与 转移<sup>[12-13]</sup>;黄芪多糖能够有效抑制结直肠癌细胞的 生长、扩散和侵袭行为,同时对于优化结直肠癌患 者的免疫功能也显示出积极效果<sup>[14-15]</sup>。尽管黄芪多 糖的抗肿瘤作用在一定程度上得到了验证,但其在 结直肠癌肝转移中的具体作用机制仍不明确。本研 究通过构建结直肠癌小鼠肝转移模型,基于转化生 长因子-β(transforming growth factor-β, TGF-β)/ Smad 信号通路探究黄芪多糖影响 EMT 进程的作用 机制。

#### 1 材料

#### 1.1 细胞株与动物

小鼠结肠癌 MC-38 细胞(批号 353445)购自河北北纳生物科技有限公司。

SPF级 C57B6L 雄性小鼠 40 只, 7~8 周龄, 体质量(16.41±0.70)g,北京华阜康生物科技股份 有限公司供应),许可证编号为 SCXK(豫)2020-0002。动物实验经河南中医药大学第一附属医院实 验 动 物 福 利 伦 理 委 员 会 批 准 ( 批 准 号 YFYDW2021027)。

#### 1.2 药品与试剂

5-氟尿嘧啶(5-fluorouracil, 5-FU, 批号 H12620959)购自天津金耀药业有限公司;注射用黄 芪多糖(国药准字号 Z20040086, 批号 Z20040086) 购自天津赛诺制药有限公司; RPMI 1640 培养基(批 号 PM150110)、胰蛋白酶(批号 T1350) 购自 Biosharp 公司; 二甲基亚砜 (dimethyl sulfoxide, DMSO, 批号 D8370)、苏木素-伊红(HE)染色试 剂盒(批号G1120)购自北京索莱宝科技有限公司; PBS 缓冲液(批号 PB180329)购自武汉普诺赛生命 科技有限公司; 胎牛血清 (fetal bovine serum, FBS, 批号 SA201.02) 购自赛澳美细胞技术(北京) 有限 公司; RIPA 组织/细胞裂解液(批号 PC101)、蛋白 酶抑制剂(批号 GRF101)、BCA 蛋白定量试剂盒 (批号 ZJ101)、ECL 发光液(批号 SQ201) 购自 Epizyme 公司; 总 RNA 提取试剂(批号 YY101) 购自上海雅酶生物科技有限公司; TGF-β1、Smad2、 Smad3、E-cadherin、N-cadherin、Vimintin(批号 GB111876、GB11172、GB13518、AP0063、AP0063、 LF101) 购自美国 CST 公司。

#### 1.3 仪器

SW-CJ-1FD 型超净工作台(苏净安泰空气技术 有限公司); ROC-3000TVBB 型 CO<sub>2</sub>恒温恒湿培养 箱(美国 REVCO 公司); D3024R 型台式高速冷冻 离心机[大龙兴创实验仪器(北京)股份有限公司]; 6100型化学发光仪(上海勤翔科学仪器有限公司); DP70型显微镜及显微照相系统(日本 Olympus 公 司); ChemiDoc M 全能成像系统(美国 Bio-Rad 公 司); IVIS Lumina III 小鼠活体成像仪(上海珀金埃 尔默企业管理有限公司)。

#### 2 方法

#### 2.1 细胞培养

MC-38 细胞用含 10% FBS 的 RPMI 1640 培养 基,于 37 ℃、5% CO<sub>2</sub>的培养箱中培养。

2.2 结直肠癌肝转移小鼠模型的建立、分组与给药

小鼠 ip 5%戊巴比妥钠麻醉,备毛,消毒脾脏 区域的皮肤,在左上腹部肋缘下做 0.5~1 mm 的斜 切口,逐步进入腹腔以暴露脾脏,镊子夹住脾脏下 端,将其拉出腹腔外。将 100 µL MC-38 细胞(2× 10<sup>7</sup>个)缓慢注射进脾脏内<sup>[16]</sup>,注射时针头与脾脏平 行且略微向上倾斜,深度约为 3 mm。注射完成后, 对注射点施加压力 5 min,以防止出血和细胞外溢。 操作完成后,轻柔地将脾脏归位至腹腔内,并进行 分层缝合。缝合结束后,对缝合部位进行二次碘伏 消毒。造模后,将小鼠放回笼中,并密切监视其饮 食、精神状态和活动能力等状况。

造模 1 周后采用活体成像仪评价小鼠造模情况,将造模成功的小鼠随机分为模型组、5-FU(10 mg/kg)组和黄芪多糖低、中、高剂量(50、100、250 mg/kg)组,每组 8 只。各给药组 ip 相应药物(20 mL/kg),模型组 ip 等体积生理盐水,1 次/d,连续给药 21 d。每 4 天称定小鼠体质量并记录。

#### 2.3 小鼠活体成像的检测

末次给药结束后,采用活体成像仪对小鼠进行 荧光成像检测。小鼠于麻醉状态放置在活体成像仪 的成像平台上,使肝脏区域处于成像视野内。使用 活体成像仪的荧光成像模式,设置激发波长和发射 波长以检测荧光信号,并调整曝光时间和增益以获 得清晰的成像结果,记录成像过程中荧光信号的分 布和强度。使用成像软件对荧光信号进行定量分 析,计算每个小鼠肝脏区域的荧光信号覆盖面积 (ROI 值),并对各实验组的 ROI 值进行统计分析, 比较不同组之间的差异。

#### 2.4 血清中 TNF-α、IL-1β 和 IL-6 水平的测定

末次给药结束后,小鼠 ip 5%戊巴比妥钠麻醉, 腹主动脉采血,静置 30 min 后,低温 3 000 r/min 离 心 10 min(离心半径 10 cm),分离血清。按照 ELISA 试剂盒说明书检测血清 TNF-α、IL-1β 和 IL-6 水平。

#### 2.5 HE 染色检测小鼠肝脏组织病理变化

取各组小鼠肝脏组织,于多聚甲醛中固定,石 蜡包埋后切片(4μm),脱蜡至水,进行 HE 染色, 于显微镜下观察并拍照。

2.6 qRT-PCR 检测小鼠肝脏组织 *E-cadherin、N-cadherin、Vimentin* mRNA 表达

取各组小鼠肝脏组织,按照试剂盒说明书提取 总 RNA 并合成 cDNA,进行 qRT-PCR 分析。引物 序列见表 1。

表1 引物序列

Table 1	Primer	sequences
I abit I	1 I IIIICI	sequences

基因	引物序列 (5'-3')	产物大小/bp
E-cadherin	F: CCTCGTCCCGTAGACAAAATG	133
	R: TGAGGTCAATGAAGGGGTCGT	
N-cadherin	F: ACTCCGCCAGTGGTGAAGAG	164
	R: CAAGCTCATCTAACCGTCCTG	
Vimintin	F: GGAATGCAGCCGTGGAACTT	181
	R: TTGCAGCCTGGTGGGATCTT	
GAPDH	F: TAATGGTGGACCGCAACAAC	171
	R: ACATGTTGCTCCACACTTGAT	

## **2.7** Western blotting 检测小鼠肝脏组织 TGF-β/Smad 信号通路及 EMT 相关蛋白表达

取各组小鼠肝脏组织,切成小块,加入裂解液 提取总蛋白,采用 BCA 蛋白定量试剂盒测定蛋白 浓度。蛋白样品经十二烷基硫酸钠-聚丙烯酰胺凝胶 电泳,转至 PVDF 膜,封闭后加入相应抗体,4 ℃ 孵育过夜;TBST 洗膜 3 次,加入二抗,室温孵育 1 h,TBST 洗膜 3 次,加入 ECL 发光液显影,利用 Image J 软件进行定量分析。

#### 2.8 统计学分析

采用 SPSS 26.0 软件进行数据处理,定量资料 采用 x ± s 表示。符合正态分布采用 LSD 法进行分 析,不符合正态分布采用 Dunnetts T3 法分析。

#### 3 结果

### 3.1 黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠一般情况及体质量的影响

实验过程中,模型组和 5-FU 组各有 1 只小鼠 死亡。随着给药时间的延长,模型组小鼠活动、进 食量和饮水量大幅减少,毛发无光泽,出现脱毛现 象,同时伴有大量腹水积聚,体质量逐渐升高(图 1);5-FU 组小鼠活动降低,进食量和饮水量略有下 降,毛发光泽度降低,偶尔出现脱毛现象,腹水积 聚量较少,体质量明显降低;黄芪多糖低、中剂量



各组小鼠体质量变化 ( $\bar{x} \pm s, n = 8$ ) 冬1 Fig. 1 Changes in body weight of mice in each group





模型



荧光区域相对面积 (×10<sup>4</sup>)







150 100 50 10 5

0 模型 5-FU 100 250 50 黄芪多糖/(mg·kg<sup>-1</sup>)

与模型组比较: \*P<0.05; 与 5-FU 组比较: \*P<0.05, 图 4 同。  $^*P < 0.05$  vs model group;  $^{\#}P < 0.05$  vs 5-FU group, same as Fig. 4.

图 2 各组小鼠活体成像结果 ( $\bar{x} \pm s, n = 8$ )



见大量灰白结节,与模型组相比结节相对较小;黄 芪多糖高剂量组和 5-FU 组小鼠肝脏表面光滑且规 则,结构完整。对肝脏组织进行 HE 染色,结果见 图 3,模型组小鼠肿瘤细胞排列紧密,异型性显著, 出现巨核和异形核;黄芪多糖低剂量组肿瘤细胞排 列稍稀疏,但异形性仍较为明显;黄芪多糖中剂量 组肿瘤细胞分布较为松散,细胞核的染色较为浅 淡,核分裂现象有所降低;黄芪多糖高剂量组和5-FU 组小鼠肝脏组织结构较为完好, 肝细胞排列呈 现出较好的秩序,可见少量形态异常的细胞。

3.4 黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠血清中 IL-1β、IL-6 和 TNF-α 水平的影响

如表2所示,与模型组比较,各给药组小鼠血 清中 TNF- $\alpha$ 、IL-1 $\beta$  和 IL-6 水平均显著降低 (P <0.05); 与 5-FU 组比较, 黄芪多糖高剂量组 IL-1β 和 IL-6 水平显著降低 (P<0.05)。

3.5 黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠肝脏组 织 E-cadherin、N-cadherin、Vimentin mRNA 表达 的影响

如表3所示,与模型组比较,各给药组小鼠肝

组小鼠活动和进食量减少,毛发暗淡,有少量毛发 脱落,存在大量腹水,体质量逐渐升高;黄芪多糖 高剂量组小鼠活动正常,进食量和饮水量稳定,毛 发有色泽, 仅有轻微的腹水积聚, 体质量逐渐升高。

#### 3.2 各组小鼠活体成像结果

如图 2 所示, 给药 21 d 后, 各给药组小鼠荧光 成像 ROI 值显著低于模型组 (P<0.05), 其中 5-FU 组 ROI 值最低。

#### 3.3 黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠肝脏组 织病理变化的影响

对肝脏组织进行观察,模型组小鼠肝脏表面出 现较多较大的灰白色肝转移结节,肝脏结构模糊, 难以分辨; 黄芪多糖低、中剂量组小鼠肝脏区域可



黄芪多糖 100 mg·kg<sup>-1</sup> 黄芪多糖 250 mg·kg-1



图 3 各组小鼠肝脏组织 HE 染色结果 (×200)

Fig. 3 HE staining results of liver tissues in each group of mice (× 200)

表 2	黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠血清中 TNF-a-	, IL-1β 和 IL-6 水平的影响	$(\overline{x} \pm s)$

Table 2 Effect of *Astragalus* polysaccharides on levels of TNF- $\alpha$ , IL-1 $\beta$  and IL-6 in serum of of mice with colorectal cancer liver metastasis model ( $\bar{x} \pm s$ )

组别	剂量/(mg·kg <sup>-1</sup> )	<i>n</i> /只	$TNF-\alpha/(pg \cdot mL^{-1})$	IL-1 $\beta/(pg \cdot mL^{-1})$	IL-6/( $pg \cdot mL^{-1}$ )
模型	—	7	$244.81 \pm 10.69$	$115.43 \pm 15.92$	$165.30 \pm 10.15$
5-FU	10	7	$100.84 \pm 7.49^{*}$	$65.28 \!\pm\! 14.37^*$	$79.53 \!\pm\! 5.71^*$
黄芪多糖	50	8	$162.95 \pm 12.68^*$	$86.23 \pm 6.47^{*}$	$111.30 \pm 11.53^{*}$
	100	8	$135.62 \pm 14.05^*$	$65.67 \pm 6.02^*$	$83.28 \pm 9.83^{*}$
	250	8	$85.09\!\pm\!20.58^*$	$38.81 \pm 6.95^{*\#}$	$53.21 \pm 8.09^{*\#}$

与模型组比较: \*P<0.05; 与 5-FU 组比较: \*P<0.05, 表 3 同。

\*P < 0.05 vs model group; \*P < 0.05 vs 5-FU group, same as table 3.

表 3 黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠肝脏组织 *E-cadherin、N-cadherin、Vimentin* mRNA 表达的影响(x±s) Table 3 Effect of *Astragalus* polysaccharides on mRNA expressions of *E-cadherin*, *N-cadherin* and *Vimentin* in liver tissue of mice with colorectal cancer liver metastasis model(x±s)

4日 見山	刘县//11)		mRNA 相对表达量		
纽利	剂里/(mg·kg <sup>-</sup> )	n/只	E-cadherin	N-cadherin	Vimentin
模型	—	7	$1.00 \pm 0.00$	$1.00 \pm 0.00$	$1.00 \pm 0.00$
5-FU	10	7	$3.18 \pm 0.14^{*}$	$0.36 \pm 0.05^{*}$	$0.49 \pm 0.02^{*}$
黄芪多糖	50	8	$1.41 \pm 0.06^{*\#}$	$0.85 \pm 0.03^{*\#}$	$0.72 \pm 0.03^{*\#}$
	100	8	$2.08 \pm 0.12^{*\#}$	$0.69 \pm 0.03^{*\#}$	$0.69 \pm 0.02^{*\#}$
	250	8	$2.84 \pm 0.08^{*\!\#}$	$0.43 \pm 0.02^{*}$	$0.52 \pm 0.04^{*}$

脏组织 *E-cadherin* mRNA 表达水平显著升高 (P < 0.05), *N-cadherin* 和 *Vimentin* mRNA 表达水平显著降低 (P < 0.05); 与 5-FU 组比较,黄芪多糖各剂量 组 *E-cadherin* mRNA 表达水平显著降低(P < 0.05), 黄芪多糖低、中剂量组 *N-cadherin* 和 *Vimentin* mRNA 表达水平显著升高 (P < 0.05)。

**3.6** 黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠肝脏组 织中 TGF-β/Smad 信号通路及 EMT 相关蛋白表达 的影响

如图 4 所示,与模型组比较,各给药组小鼠肝 脏组织 E-cadherin 蛋白表达水平显著升高 (P < 0.05),TGF- $\beta$ 、Smad2、Smad3、N-cadherin 和 Vimentin 蛋白表达水平均显著降低 (P < 0.05);与 5-FU 组比较,黄芪多糖各剂量组 E-cadherin 蛋白表 达水平显著降低 (P < 0.05),N-cadherin 和 Vimentin 蛋白表达水平均显著升高 (P < 0.05)。表明黄芪多 糖通过调控 TGF-β/Smad 信号通路来抑制 EMT,从 而降低小鼠结直肠癌向肝脏转移的风险。

#### 4 讨论

结直肠癌是消化系统中最常见的恶性肿瘤之 一,其发病率和死亡率均居高不下,对全球公共卫 生构成挑战<sup>[17]</sup>。结直肠癌患者的死亡率高,很大程 度上是因为肝脏转移,肝脏是结直肠癌最常见的转 移部位<sup>[18]</sup>。统计显示,50%结直肠癌患者在病程中 会发生肝脏转移<sup>[19]</sup>,而在初次诊断时 20%~25%的 患者已存在肝转移,即使在原发肿瘤被切除后,仍 有15%~25%的患者会出现新的肝脏转移<sup>[20]</sup>。手术 切除是目前唯一可能治愈结直肠癌肝转移的方法, 但由于许多患者在确诊时已经不符合手术切除的指 征,治疗结直肠癌的肝脏转移面临着重大挑战<sup>[18]</sup>。根 据《中国结直肠癌肝转移诊断和综合治疗指南 (2023 版)》<sup>[19]</sup>,未接受治疗的肝转移患者预期生存



图 4 黄芪多糖对结直肠癌肝转移模型小鼠肝脏组织中 TGF-β/Smad 信号通路及 EMT 相关蛋白表达的影响 (x ± s, n = 8) Fig. 4 Effect of *Astragalus* polysaccharides on expressions of TGF-β/Smad signaling pathway and EMT related proteins in liver tissue of mice with colorectal cancer liver metastasis model (x ± s, n = 8)

时间仅为 6.9 个月,而能够完全切除或达到无病状态的患者,预期生存时间可延长至 35 个月,5 年生存率为 30%~57%。因此,控制结直肠癌向肝脏的转移对于提升患者的生存率至关重要。

结直肠癌中肝脏转移涉及多个环节,癌细胞通 过血液和淋巴系统从原发肿瘤部位扩散至肝脏,而 EMT 是此过程中癌细胞侵袭和转移的核心环节<sup>[21]</sup>。 EMT 使癌细胞失去了上皮细胞的特性,转而获得类 似间充质细胞的移动能力,有助于癌细胞的侵袭、 扩散以及逃避免疫系统的监控<sup>[22]</sup>。目前,EMT 的启 动涉及众多信号传导路径,TGF-β/Smad 信号传导 路径被认为是调控 EMT 的关键路径之一。TGF-β 在 肿瘤微环境中发挥着重要作用,不仅参与炎症反 应,还通过激活 Smad 家族蛋白来调控肿瘤细胞的 EMT 过程,促进肿瘤的侵袭与转移<sup>[21,23]</sup>。黄芪多糖 作为黄芪的关键活性成分,具有抗肿瘤、免疫激活 和抗炎等多重生物活性<sup>[24,26]</sup>。研究发现,黄芪多糖 具有抗结直肠癌的作用,能够抑制肿瘤细胞生长、 促进细胞死亡、遏制肿瘤扩散<sup>[24]</sup>。但黄芪多糖在结 直肠癌肝脏转移中的具体作用机制尚不清晰。

在 EMT 过程中,上皮性标志物 E-cadherin 的 表达降低,间充质标志物 N-cadherin 和 Vimentin 的 表达升高。E-cadherin 表达的下调使肿瘤细胞间的 黏附力减弱,进而促进肿瘤细胞向远处扩散; Ncadherin 表达的上调推动肿瘤细胞的侵袭和远处转 移,Vimentin 表达的上调使肿瘤上皮细胞向间质细 胞转化,从而获得间质细胞的运动能力使肿瘤细胞 向远处转移<sup>[27-28]</sup>。本研究结果显示,黄芪多糖能够 上调 E-cadherin 表达,并下调 N-cadherin 和 Vimentin 表达,表明黄芪多糖对结直肠癌肝转移的抑制作用 可能与其调控 EMT 的能力有着直接的联系。

TGF-β 参与细胞的增殖分化,能够调节免疫及 肿瘤微环境<sup>[29]</sup>。Smad 蛋白家族在 TGF-β 信号传导 中扮演着关键的信号转导和效应蛋白角色,它们共 同构成了 TGF-β/Smad 信号网络,不仅能调控正常 细胞的生理活动,在肿瘤细胞的生长、分化、死亡 以及扩散等方面发挥着关键作用<sup>[30]</sup>。此外,TGF-β/ Smad 信号网络还能调节炎症因子的表达,进而影 响肿瘤的生长和扩散。本研究发现,黄芪多糖显著 抑制 TGF-β1 及其下游信号蛋白 Smad2 和 Smad3 的 表达。表明黄芪多糖通过调节 TGF-β/Smad 信号通 路,抑制 TGF-β1、Smad2、Smad3 核心蛋白的活性, 从而抑制 EMT 的启动,减弱了癌细胞的侵袭性和 转移能力。

肿瘤扩散是一个复杂的过程,炎症标志物不仅 促进肿瘤血管生成,还能引起细胞外基质的解构和 组织重建,从而促进肿瘤细胞的增殖和扩散<sup>[6]</sup>。既 往有研究指出,炎症标志物能够通过激活核因子κB(nuclear factor-κB, NF-κB)和信号转导和转录 激活因子 3(signal transducer and activator of transcription 3, STAT3)信号通路,促进EMT 的发  $\pm^{[31]}$ 。本研究结果显示,黄芪多糖组小鼠血清中 TNF-α、IL-1β和 IL-6 水平显著降低,提示黄芪多 糖可能通过抑制肿瘤周围环境中的炎症反应抑制 EMT 的发展,从而限制结直肠癌的生长和转移。

综上,本研究发现黄芪多糖能够通过抑制 TGFβ/Smad 信号途径的激活,阻止结直肠癌细胞的 EMT,从而抑制结直肠癌向肝脏的转移。本研究主 要基于小鼠模型,未来有必要开展更多细胞实验及 临床试验,进一步明确黄芪多糖在人体结直肠癌防 治中的效果与机制,为临床应用提供更充分的科学 依据。

利益冲突 所有作者均声明不存在利益冲突

#### 参考文献

- [1] 冯子夜,李松岩,滕达,等.结直肠癌肝转移患者的临床表现及预后关联因素研究 [J]. 解放军医学院学报, 2023,44(4):333-338.
- [2] Zhou H, Liu Z T, Wang Y X, et al. Colorectal liver metastasis: Molecular mechanism and interventional therapy [J]. Signal Transduct Target Ther, 2022, 7(1): 70.
- [3] 黄翌楚,姜雷.结直肠癌肝转移与肿瘤微环境关系的 研究进展 [J]. 肿瘤, 2024, 44(3): 241-251.
- [4] Yang S, Zhang D S, Sun Q Y, et al. Single-cell and spatial transcriptome profiling identifies the transcription factor BHLHE40 as a driver of EMT in metastatic colorectal cancer [J]. Cancer Res, 2024, 84(13): 2202-2217.
- [5] Bakir B, Chiarella A M, Pitarresi J R, et al. EMT, MET, plasticity, and tumor metastasis [J]. *Trends Cell Biol*, 2020,

30(10): 764-776.

- [6] Hibino S, Kawazoe T, Kasahara H, et al. Inflammationinduced tumorigenesis and metastasis [J]. Int J Mol Sci, 2021, 22(11): 5421.
- [7] Jang J H, Kim D H, Surh Y J. Dynamic roles of inflammasomes in inflammatory tumor microenvironment [J]. NPJ Precis Oncol, 2021, 5(1): 18.
- [8] Karki R, Kanneganti T D. Diverging inflammasome signals in tumorigenesis and potential targeting [J]. *Nat Rev Cancer*, 2019, 19(4): 197-214.
- [9] 徐世一,刘秀波,陆佳欣,等.黄芪活性成分抗肿瘤作 用机制的研究进展 [J].中草药, 2022, 53(23): 7613-7623.
- [10] 杨伟,秦娟.黄芪多糖在肿瘤治疗中的作用机制研究 进展 [J].临床医学进展,2021(11):5353-5357.
- [11] 王祯, 张俊令, 焦宏基, 等. 黄芪有效成分的药理作用 与质量控制研究进展 [J]. 药物评价研究, 2023, 46(4): 917-924.
- [12] 杨乾方, 王帆, 叶婷, 等. 黄芪多糖提取工艺、化学结构及药理作用的研究进展 [J]. 中草药, 2023, 54(12):4069-4081.
- [13] 彭雅琼,向辉,冯振源,等.黄芪多糖通过 MEK/ERK 通路调控食管癌细胞生物学行为 [J].中国老年学杂 志,2024,44(19):4759-4763.
- [14] 赵媛媛,张楠,孙维义,等.黄芪多糖对裸鼠结直肠癌
   移植瘤的抑制作用 [J].郑州大学学报:医学版,2021, 56(3):375-379.
- [15] 招志辉, 丘振文, 招远明. 黄芪多糖通过调控 miR-20a/ TGFBR2 分子轴降低结直肠癌 HT-29/DDP 细胞的顺铂 耐药性 [J]. 中国肿瘤生物治疗杂志, 2019, 26(4): 417-425.
- [16] 文字,张子建,颜世超,等.理想小鼠结直肠癌肝转移
   模型的建立及研究进展 [J].中国普通外科杂志,2019, 28(4):484-490.
- [17] 郭兰伟,张兴龙,蔡林,等. 全球结直肠癌流行和防控 现状 [J]. 中华肿瘤杂志, 2024, 46(1): 57-65.
- [18] 张宜利, 李巍. 结直肠癌肝转移转化治疗进展 [J]. 腹 部外科, 2021, 34(4): 322-326.
- [19] 中国医师协会外科医师分会,中华医学会外科分会胃 肠外科学组,中华医学会外科分会结直肠外科学组,
  等.中国结直肠癌肝转移诊断和综合治疗指南 (2023 版)[J].中国普通外科杂志,2023,32(1):1-29.
- [20] 朱德祥, 任黎, 许剑民. 中国结直肠癌肝转移诊断和综合治疗指南 (2023 版) [J]. 中国实用外科杂志, 2023, 43(1): 9-22.
- [21] Zhang Y X, Yang Y M, Qi X, *et al.* SLC14A1 and TGF-β signaling: A feedback loop driving EMT and colorectal cancer metachronous liver metastasis [J]. *J Exp Clin*

Cancer Res, 2024, 43(1): 208.

- [22] Shin A E, Giancotti F G, Rustgi A K. Metastatic colorectal cancer: Mechanisms and emerging therapeutics [J]. *Trends Pharmacol Sci*, 2023, 44(4): 222-236.
- [23] Lee J H, Massagué J. TGF-β in developmental and fibrogenic EMTs [J]. Semin Cancer Biol, 2022, 86(Pt 2): 136-145.
- [24] Li Q Y, Zhang C H, Xu G C, et al. Astragalus polysaccharide ameliorates CD8<sup>+</sup> T cell dysfunction through STAT3/Gal-3/LAG3 pathway in inflammationinduced colorectal cancer [J]. Biomed Pharmacother, 2024, 171: 116172.
- [25] He L H, Xu K C, Niu L Z, et al. Astragalus polysaccharide (APS) attenuated PD-L1-mediated immunosuppression via the miR-133a-3p/MSN axis in HCC [J]. Pharm Biol, 2022, 60(1): 1710-1720.
- [26] Zhang Q F, Su C Z, Luo Y N, et al. Astragalus polysaccharide enhances antitumoral effects of chimeric antigen receptor- engineered (CAR) T cells by increasing CD122<sup>+</sup>CXCR3<sup>+</sup>PD-1<sup>-</sup> memory T cells [J]. Biomed Pharmacother, 2024, 179: 117401.

- [27] Huang Y H, Hong W Q, Wei X W. The molecular mechanisms and therapeutic strategies of EMT in tumor progression and metastasis [J]. *J Hematol Oncol*, 2022, 15(1): 129.
- [28] Loh C Y, Chai J Y, Tang T F, et al. The E-cadherin and Ncadherin switch in epithelial-to-mesenchymal transition: Signaling, therapeutic implications, and challenges [J]. *Cells*, 2019, 8(10): 1118.
- [29] 马钧.转化生长因子 β 在肿瘤微环境中的作用及其靶 向药物研究进展 [J].国际生物制品学杂志,2023, 46(2):103-108.
- [30] Gamage C D B, Kim J H, Zhou R, et al. Plectalibertellenone A suppresses colorectal cancer cell motility and glucose metabolism by targeting TGF-β/ Smad and Wnt pathways [J]. *Biofactors*, 2025, 51(1): e2120.
- [31] Florescu D N, Boldeanu M V, Şerban R E, *et al.* Correlation of the pro-inflammatory cytokines IL-1β, IL-6, and TNF-α, inflammatory markers, and tumor markers with the diagnosis and prognosis of colorectal cancer [J]. *Life*, 2023, 13(12): 2261.

[责任编辑 李亚楠]