改变IFT57表达水平对结肠癌SW480细胞增殖的 影响及其分子机制

吴 剑^{1,2} 贾亚春¹ 彭 琳¹ 聂睿智¹ 王 萌¹ 李诗琴¹ 王 伟¹ 陈扬辉¹ 吴君颖¹ 潘泽政^{1*} (¹南昌大学医学院, 南昌 330006; ²江西医学高等专科学校, 上饶 334000)

摘要 IFT57是一种纤(鞭)毛内转运蛋白,其功能与信号通路的转导相关。该研究通过改变 IFT57表达水平后,观察其对结肠癌SW480细胞增殖能力的影响,探讨IFT57基因改变SW480增殖能 力的分子机制。首先,构建IFT57过表达及干扰质粒,分别转染结肠癌SW480细胞株后,采用Realtime PCR及Western blot技术检测Hedgehog信号通路关键转录因子Gli1、主要靶基因CyclinD1的表 达水平变化;采用CCK-8法及BrdU法检测SW480活性及增殖能力的情况。成功构建了IFT57高表 达质粒及3个shRNA质粒并筛选出干扰效率最高的1个(P<0.05)。将IFT57过表达质粒转染SW480 细胞株后,Hedgehog信号通路活性升高,细胞活性和增殖能力增强(P<0.05);当沉默IFT57表达后, Hedgehog信号通路活性下降,细胞的活性及增殖能力降低(P<0.05)。以上结果提示,IFT57表达水 平可影响结肠癌SW480细胞株活性及增殖能力,其可能机制是通过调控Hedgehog信号通路活性来 影响SW480细胞的增殖活力。

关键词 结肠癌细胞; IFT57; Hedgehog信号通路; 细胞增殖

The Effect of IFT57 Expression Level Change on the Proliferation of Colon Carcinoma SW480 Cells and Its Molecular Mechanism

Wu Jian^{1,2}, Jia Yachun¹, Peng Lin¹, Nie Ruizhi¹, Wang Meng¹, Li Shiqin¹, Wang Wei¹, Chen Yanghui¹, Wu Junying¹, Pan Zezheng^{1*} (¹Medical College, Nanchang University, Nanchang 330006, China;

²Medical Laboratory Staff Room of Jiangxi Medical College, Shangrao 334000, China)

Abstract IFT57 is one of intraflagellar transport protein in cilia, whose function is implicated with the conduction of signaling pathway. The aim of this study was to investigate the effect on viability and proliferation of colon carcinoma SW480 and explore the possible molecular mechanism when the expression level of IFT57 was altered in SW480 cells. We altered the expression level of IFT57 in SW480 cells by transfecting pcDNA3.1-IFT57 or shRNA pcDNA6.2-IFT57. The key molecular Gli1 and target gene CyclinD1 of Hedgehog signaling pathway were detected by Real-time PCR and Western blot. The cell viability and proliferation of SW480 were determined by CCK-8 and BrdU assay, respectively. The results showed that the activity of Hedgehog signaling pathway had been changed along with the expression level of IFT57 (P<0.05). The viability and proliferation of SW480 were increased along with the elevated expression level of IFT57 (P<0.05), and SW480 was inhibited after the decreased

收稿日期: 2015-11-25 接受日期: 2016-01-22

Received: November 25, 2015 Accepted: January 22, 2016

江西省自然科学基金(批准号: 20142BAB205069、20142BAB205002)和江西省卫生厅科技计划(批准号: 20121156)资助的课题

^{*}通讯作者。Tel: 0791-86360581, E-mail: panzz@ncu.edu.cn

This work was supported by the Natural Science Foundation of Jiangxi Province (Grant No.20142BAB205069, 20142BAB205002) and Program of the Department of Public Health of Jiangxi Province (Grant No.20121156)

^{*}Corresponding author. Tel: +86-791-86360581, E-mail: panzz@ncu.edu.cn

网络出版时间: 2016-03-11 16:13:13 URL: http://www.cnki.net/kcms/detail/31.2035.Q.20160311.1613.002.html

expression level of IFT57 (P<0.05). Our results indicated that IFT57 could alter the viability and proliferation of SW480, and the possible molecular mechanism might alter the activity of Hedgehog signaling pathway to contribute the viability and proliferation ability of SW480 cells.

Keywords colon carcinoma; IFT57; Hedgehog pathway; cell proliferation

Hedgehog(Hh)蛋白质首次被发现于果蝇体内, 现已证实哺乳动物中存在3种Hh同源蛋白质,这些 蛋白质通过Hh信号通路参与胚胎期的细胞增殖与 分化、组织发育及疾病发生等^[1]。经典的Hh信号 通路由4个核心组分组成:分泌性蛋白配体Hh、膜 受体复合物Ptch和Smo、核转录因子Gli及通路靶基 因(如Hh、CyclinD1、Bcl-2)等^[2]。Hh信号通路的活 性主要由转录因子Gli决定,在哺乳动物中,已发现3 种Gli蛋白:Gli1、Gli2及Gli3。其中,Gli1主要起转 录激活作用,Gli2具有转录激活与抑制双重功能,而 Gli3主要起转录抑制作用^[3]。因此,当Gli1表达水平 升高时,意味着Hh通路活性的激活,典型的Hh信号 通路通过对转录因子Gli的作用,调控靶基因的表达 水平而发挥功能^[4]。

纤(鞭)毛是基于微管组成的细胞表面细微突出 结构,由基底部向顶部生长,存在于体内几乎所有类 型的细胞,其重要功能之一是感受细胞外来信号并 进行信号转导。Kozminski等^[5]观察到在衣滴虫目的 鞭毛上有颗粒沿着鞭毛由基底部向顶部移动并最终 回到底部,并随之把这种特殊的运输物质方式命名 为纤(鞭)毛内转运(intraflagellar transport, IFT), 而把 这种颗粒命名为IFT蛋白复合物。IFT蛋白质目前发 现至少有20种以上,分为IFT-A和IFT-B两种复合体, 其功能是沿轴丝微管进行双向物质运输:基底至纤 (鞭)毛顶端的正向运输和顶端到基底的逆向运输。 在机体发育、细胞增殖与分化等过程中, IFT复合物 参与了细胞内的各种蛋白质或分子的运输,是各种 信号通路的感觉中心,调控着各种信号通路的转导, 其中比较典型的有Hh信号通路和Wnt信号通路^[6]。 IFT出现功能缺陷时可引起各种纤(鞭)毛疾病,是许 多类型肿瘤发生发展的重要决定因素[7-8]。

研究表明, 在多种肿瘤中存在Hh信号通路的异 常激活现象。结肠癌是恶性程度较高、预后较差的 消化道肿瘤之一, 随着膳食中肉类食物摄入的增加 及食品添加剂的广泛使用, 结肠癌在我国的发病率 直线上升。研究证实, 成年的结肠组织中Hh组分活 性较低¹⁰, 但在结肠癌细胞中却检测到Hh组分的异 常高表达现象,因此推测Hh信号通路的活化与结肠 癌的发生发展有密切关联^[10-11]。鉴于IFT在信号转导 中的重要作用,其功能的异常有可能引起Hh信号通 路的活性改变,从而影响肿瘤的发生发展。IFT57是 IFT蛋白复合体IFT-B的组成元件之一, 广泛表达于 真核生物细胞中,其对纤(鞭)毛的维持和对IFT颗粒 的双向运输是必需的。Houde等^[12]研究发现, IFT57 是Hh信号通路的重要组成成分之一,对Shh信号介 导的神经管发育是必需的,当缺乏IFT57时,Hh信号 通路受到较大损伤。在针对人类基因组广谱RNAi 分析后发现,当抑制IFT57表达后,Hh信号通路活性 受到抑制^[13]。为进一步探讨IFT57是否通过Hh信号 通路影响肿瘤的发生发展,我们利用结肠癌细胞株, 采用IFT57过表达质粒及shRNA干扰质粒转染细胞 后,观察Hh组分的表达改变及对细胞活性或增殖能 力的影响。目前,针对IFT57基因的研究较少,本研 究将有助于加深对IFT57功能的认识,为进一步拓展 IFT57的研究提供依据。

1 材料与方法

1.1 材料

1.1.1 细胞系 人类结肠癌细胞株HT-29、SW480、HCT116购自中国典型培养物保藏委员会细胞库。

1.1.2 主要试剂 DMEM培养基、胎牛血清购自 Solarbio公司。胰蛋白酶购自Gibco公司。RIPA蛋 白裂解液购自Beyotime公司。质粒pcDNA3.1/myc-His、pcDNA6.2-GW/EmGFP-miR、pcDNA6.2-GW/ EmGFP-Con和Trizol试剂购自Life Technology公司。 兔抗人IFT57、CyclinD1、Gli1、GAPDH抗体购自 Boster公司。BrdU抗体及BCA蛋白定量试剂盒购 自Boster公司。RT-PCR及Real-time PCR试剂盒购 自TaKaRa公司。DNA内切酶及连接酶、蛋白预染 Marker等购自Fermentas公司。

1.2 实验方法

1.2.1 细胞培养 实验所用3株细胞均用含10%胎 牛血清的DMEM培养基于37 ℃、5% CO₂恒温培养 箱常规培养,细胞密度达80%~90%时进行传代。

1.2.2 质粒构建 根据*IFT57*基因(NM_018010)的 Coding sequence(CDS)设计引物, 克隆全长CDS, 按 常规基因克隆技术, 采用质粒pcDNA3.1/myc-His构 建IFT57高表达载体, 命名为pcDNA3.1-IFT57; 根据 Life Technology公司在线软件设计3条shRNA干扰 片段, 用于沉默*IFT57*的mRNA表达, 采用pcDNA6.2-GW/EmGFP构建3个干扰质粒pcDNA6.2-IFT57, 分 别命名为IFT57-363、IFT57-755、IFT57-1043。 DNA序列见表1。

1.2.3 最佳干扰质粒筛选 人胚肾293T细胞传代 铺6孔板,使转染实验前细胞密度达50%~60%。4个 质粒(3个pcDNA6.2-IFT57质粒及pcDNA6.2-Con质 粒)与pcDNA3.1-IFT57按3:1(6 μg:2 μg)的比例,采 用磷酸钙沉淀法共转染293T细胞,24 h后更换新鲜 培养基。继续培养48 h后,收集细胞,提取总蛋白, Western blot检测IFT57的蛋白质水平,从中筛选最佳 干扰质粒,实验重复3次。

1.2.4 检测IFT57表达对Hh通路的影响 收集 对数生长期结肠癌细胞,调整细胞密度铺板于6 孔板,24 h后细胞密度约为50%~60%。设置4组细胞:pcDNA3.1-Con组、质粒pcDNA3.1-IFT57组、 pcDNA6.2-Con组和pcDNA6.2-IFT57组。采用脂质体法转染细胞,质粒转染量均为2 µg/孔, 6~24 h后更 换正常培养基,继续培养细胞48 h,提取总RNA及蛋白质,检测Hh通路重要组分*Gli1、*靶基因*CyclinD1*的表达情况,实验重复3次。

1.2.5 细胞总RNA提取及逆转录 转染48 h后收集 细胞,采用Trizol法提取总RNA: 6孔板中按1 mL/孔加 入Trizol,充分溶解细胞后,按常规方法提取总RNA, 最后用无核酶水溶解RNA,定量备用。逆转录前,采 用TaKaRa公司的PrimeScript Kit with gDNA Eraser 试剂去除残留的基因组DNA,再逆转录生成cDNA, -20°C保存。

1.2.6 Real-time PCR 采用TaKaRa公司的SYBR Premix试剂,引物终浓度为0.4 μmol/L, cDNA用量 为1~10 ng。反应条件:启动温度95 °C 30 s;二步法 PCR,共40个循环,95 °C 5 s,60 °C 60 s,实验重复3 次。引物序列见表2。

1.2.7 蛋白液收集及Western blot 转染48 h后收 集细胞,采用RIPA Buffer裂解细胞: 冰上放置15 min, 细胞刮收集细胞,4°C、12 000 r/min离心15 min, 吸 取上清蛋白液, BCA定量后,按比例添加6×Protein Loading Buffer, 沸水煮3~5 min,进行SDS-PAGE胶电 泳,常规Western blot,实验重复3次。

1.2.8 CCK-8检测细胞活性 细胞培养至对数期 后,细胞按约1 200/孔铺板于96孔平底培养板,24 h 后进行转染实验。实验分为2组: IFT57高表达组,

| 基因 | DNA序列(5′→3′) | 基因编号 | |
|------------|--|-------------|--|
| Gene | DNA sequence $(5' \rightarrow 3')$ | Gene number | |
| IFT57 | Forward: GCG CGG ATC CAT GAC TGC TGC TCT GGC | NM_018010 | |
| | Reverse: CCG GAA TTC ATA AAA GCC TGT TGC TGG TTC | | |
| IFT57-363 | CTC TTG CTG CTT GGT TGA TTA | NM_018010 | |
| IFT57-755 | ATG AAC GAG ACT GCC AAA CAA | NM_018010 | |
| IFT57-1043 | CAA GAA TAT CGT GCA GCT CAA | NM_018010 | |

表1 IFT57克隆PCR引物及干扰片段DNA序列 Table 1 DNA sequences used for PCR or RNAi of IFT57

表2 Real-time PCR的引物序列

| 1 a D C = 1 T H C S C U C C S U S C U T C T C A - C H C T C T C T C T C T C T C T C T C T | Table 2 | Primer sequences | used for | Real-time | PCF |
|---|---------|------------------|----------|------------------|-----|
|---|---------|------------------|----------|------------------|-----|

| | · · · · · · · · · · · · · · · · · · · | | |
|----------|---|-------------|--|
| 基因 | 引物序列(5'→3') | 基因编号 | |
| Genes | Primer Sequence $(5' \rightarrow 3')$ | Gene number | |
| IFT57 | Forward: TCT TGA TTG CTT CGC TGA AGA A | NM 019010 | |
| | Reverse: GCA GTC TCG TTC ATA TCC AAG TG | NWI_018010 | |
| Gli1 | Forward: AGC GTG AGC CTG AAT CTG TG | ND (0052/0 | |
| | Reverse: CAG CAT GTA CTG GGC TTT GAA | NM_005269 | |
| CyclinD1 | Forward: GCT GCG AAG TGG AAA CCA TC | NM_053056 | |
| | Reverse: CCT CCT TCT GCA CAC ATT TGA A | | |
| GADPH | Forward: GGA GCG AGA TCC CTC CAA AAT | NM_002046 | |
| | Reverse: GGC TGT TGT CAT ACT TCT CAT GG | | |

以pcDNA3.1-Con作为对照组, pcDNA3.1-IFT57按 5 ng/孔、10 ng/孔、20 ng/孔及40 ng/孔浓度转染 细胞; IFT57干扰组, 以pcDNA6.2-Con作为对照组, pcDNA6.2-IFT57按10 ng/孔、20 ng/孔、40 ng/孔及 80 ng/孔浓度转染细胞,每孔设置5个复孔。培养72 h 后,按每孔添加10 μL CCK溶液,培养箱孵育2~4 h, 酶标仪450 nm处测吸光值(D),实验重复3次。

1.2.9 BrdU法检测细胞增殖 结肠癌细胞按1 200/ 孔铺96孔板, 24 h后进行转染细胞, 实验分组同1.2.7。 转染后培养72 h, 加入BrdU(终浓度100 μmol/L)继续 培养12 h, PBS洗后70%乙醇固定1 h, 加入BrdU一抗 4 °C过夜, 之后按常规操作, 最后450 nm处测吸光值 (*D*), 分别以空载质粒为对照组, 检测结肠癌细胞增 殖情况, 实验重复3次。

1.3 统计学处理

应用SPSS 18.0统计软件进行数据分析, 计量 资料采用均数±标准差(x±s)表示, 行方差分析, 以 P<0.05为差异有统计学意义。

2 结果

2.1 结肠癌细胞系表达IFT57及Hh信号通路重要 组分的检测

从3株结肠癌细胞HT-29、SW480和HCT116 中分别提取总RNA及蛋白质,通过Real-time PCR 及Western blot检测IFT57、Gli1、CyclinD1各自 的mRNA及蛋白质水平(图1)(P<0.05)。结果显示, IFT57均表达于3株细胞,但以SW480细胞株表达最 高。Hh重要组分中,Gli1、CyclinD1表达在SW480 最强。

2.2 筛选IFT57 mRNA最佳干扰片段

我们提取了结肠癌细胞株总RNA, 以逆转录 后的cDNA为模板, 扩增*IFT57*全长CDS, 克隆入 pcDNA3.1/myc-His, 构建*IFT57*高表达载体, 经琼脂 糖电泳及酶切鉴定(图2A), 成功构建了重组质粒。 另外, 成功构建了针对*IFT57*基因mRNA的3个干扰 质粒, 经测序确认正确后与pcDNA3.1-IFT57共转染 293T细胞。结果显示, 3个干扰质粒对*IFT57* mRNA 均有沉默效果, 但沉默效果差异较大, 其中IFT57-363沉默效果最好, 达80%以上, 而IFT57-755的沉默 效果较差, 只有20%左右(图2B和图2C)(*P*<0.05)。

2.3 改变IFT57表达水平对Hh通路的影响

我们选用SW480细胞株作为研究对象,通过转 染pcDNA3.1-IFT57过表达质粒组及IFT57-363干扰 质粒组,在改变IFT57表达水平后,Hh重要组分Gli1、 CyclinD1的表达水平也发生了相应改变(图3)。与 pcDNA3.1-Con组相比,质粒pcDNA3.1-IFT57组对Hh 通路活性有一定影响,在IFT57蛋白质水平表达上调 后,Gli1和CyclinD1的表达水平也呈现上升趋势(图3A 和图3B)(P<0.05)。与之相对应,与pcDNA6.2-Con组 相比,IFT57-363干扰组对Hh通路活性有一定的抑制,



A: Real-time PCR检测IFT57、Gli1及CyclinD1在3株细胞中mRNA的相对表达水平; B: Western blot检测IFT57、Gli1及CyclinD1在3株细胞中的 蛋白相对表达水平。*P<0.05, **P<0.01, ***P<0.001。

A: the mRNA expression level of *IFT57*, *Gli1* and *CyclinD1* in three kinds of colon carcinoma cells by Real-time PCR; B: the protein expression level of IFT57, Gli1 and CyclinD1 in three kinds of colon carcinoma cell by Western blot. **P*<0.05, ***P*<0.01, ****P*<0.001.

图1 结肠癌细胞株HT-29、SW480和HCT116中IFT57、Gli1及CyclinD1的表达情况

Fig.1 The mRNA and protein levels of IFT57, Gli1 and CyclinD1 in colon carcinoma cell HT-29, SW480 and HCT116



A: IFT57过表达质粒的构建及酶切鉴定; B,C: Western blot检测IFT57被沉默后的相对表达量。*P<0.05, **P<0.01, ***P<0.001。 A: the construction and identification of IFT57 over expression plasmid; B,C: the protein relative expression of IFT57 after RNAi by Western blot. *P<0.05, **P<0.01, ***P<0.001.



IFT57 CyclinD1

Gil1 GAPDH

图2 最佳IFT57干扰片段的筛选

A:转染pcDNA3.1-IFT57质粒后,Western blot检测Gli1、CyclinD1蛋白质在SW480细胞内的表达情况;B:A的灰度值相对分析;C:转染IFT57-363质粒后, Western blot检测Gli1、CyclinD1蛋白质在SW480细胞内的表达情况; D: C的灰度值相对分析。*P<0.05, **P<0.01。 A: the protein level of Gli1, CyclinD1 were detected by Western blot after transfected pcDNA3.1-IFT57 into SW480; B: the relative gray value analysis of A; C: the protein level of Gli1, CyclinD1 were detected by Western blot after transfected IFT57-363 into SW480; D: the relative gray value analysis of C. *P<0.05, **P<0.01.

18157

CyclinDi

图3 改变IFT57基因表达后对Hedgehog信号通路的影响

Fig.3 The activity of Hedgehog signaling pathway changed after altered IFT57 gene expression level in SW480 cells

在沉默IFT57的mRNA后, Gli1和CyclinD1表达水平出 现降低现象(图3C和图3D)(P<0.05)。

2.4 IFT57表达水平改变对结肠癌细胞活性影响 IFT57蛋白质水平改变后,对SW480细胞株的活

Gill



A:转染pcDNA3.1-IFT57质粒后, CCK-8法检测对SW480细胞的生存率的影响; B:转染IFT57-363质粒后, CCK-8法检测对SW480细胞的生存率的影响。*P<0.05,**P<0.01,与对照组比较。

A: the relative survive rate of SW480 cells was detected by CCK-8 after transfercted pcDNA3.1-IFT57 into SW480; B: the relative survive rate of SW480 cells was detected by CCK-8 after transfected IFT57-363 into SW480. *P<0.05, **P<0.01 vs control group. **图4 CCK-8法检测SW480细胞的活性**



A:转染pcDNA3.1-IFT57质粒后,BrdU法检测对SW480细胞的增殖能力的影响;B:转染IFT57-363质粒后,BrdU法检测对SW480细胞的增殖能力的影响。*P<0.05,**P<0.01。

A: the relative proliferation rate of SW480 cells was detected by BrdU after transfercted pcDNA3.1-IFT57 into SW480; B: the relative proliferation rate of SW480 cells was detected by BrdU after transfected IFT57-363 into SW480. *P < 0.05, **P < 0.01.

图5 IFT57对SW480细胞的增殖能力的影响

Fig.5 The effect of IFT57 on the proliferation ability in SW480 cells

性有一定影响(图4)。pcDNA3.1-IFT57加入量为5 ng 组对细胞活性影响不大,但10 ng组对细胞活性有一 定提高,而20 ng、40 ng组对细胞活性增强有显著 提升(图4A)(P<0.05)。IFT57-363干扰质粒加入量 为10 ng组对细胞活性有轻微影响,而20 ng组、40 ng 组抑制细胞活性明显,80 ng组抑制率与40 ng组持平 (图4B)(P<0.05)。

2.5 IFT57表达水平改变对结肠癌细胞增殖的影响

我们通过BrdU实验检测了结肠癌细胞株的增殖能力。pcDNA3.1-IFT57加入量为5 ng组对细胞增殖影响不大,但10 ng组、20 ng组对细胞增殖有一定促进作用,而40 ng组对细胞的增殖达到一定的峰值(图5A)(P<0.05)。IFT57-363干扰质粒加入量为10 ng组、20 ng组对细胞增殖抑制作用不明显,40 ng组抑

制细胞增殖率降至91%左右, 80 ng组抑制率与40 ng 相似(图5B)(P<0.05)。

3 讨论

作为经典的信号通路之一, Hh信号通路对细胞 结构的发育和维持起着至关重要的作用, Hh可以维 持正常细胞的增殖及分化, 一旦机体出现信号通路 失调, 则可引起多种类型的肿瘤, 比如典型的有结肠 癌^[14-15]、胰腺癌^[16]、基底细胞癌^[17]、神经胶质瘤^[18] 和乳腺癌^[19-20]等。纤(鞭)毛通常被认为是原始运动纤 毛的退化器官, 因此没有任何功能。但近年来研究发 现, 纤(鞭)毛参与了细胞内信号转导等一系列细胞过 程^[21-22], 而Hh信号转导需要纤(鞭)毛的参与^[23], 两者中 任何一个出现异常将导致许多疾病的发生。纤(鞭) 毛的组装、维持和解聚主要由IFT颗粒执行, IFT颗 粒沿着轴丝微管进行双向物质运输而行使功能。研 究表明,在哺乳动物细胞中,Hh通路成分Ptch、Smo 及下游转录因子Gli均存在于纤(鞭)毛上,在没有Hh 时,Ptch聚集在纤(鞭)毛,防止Smo进入纤(鞭)毛;当 存在Hh时,可以与Ptch结合并促使其离开纤(鞭)毛, Smo得以进入纤(鞭)毛并启动下游基因的表达^[24]。 IFT蛋白质颗粒是Hh通路成分进出纤(鞭)毛所必需 的,因此IFT颗粒的功能与Hh信号转导通路关系密 切。

作为IFT蛋白复合物IFT-B的亚基之一, IFT57对 维持纤(鞭)毛的长度及功能具有重要作用^[25-27], 其功 能的异常与一些疾病的发生相关^[28-29], 此外, IFT57 也被发生在神经胶质瘤中发挥作用^[30]。鉴于Hh信号 通路在结肠癌中存在高度活化现象, 我们以结肠癌 细胞株作为研究对象, 通过改变*IFT57*基因在细胞中 的表达水平, 探讨IFT57与Hh信号通路之间的关联。

本文选用了HT-29、SW480、HCT116等3株人 结肠癌细胞株进行实验。首先,检测了IFT57及Hh 通路关键分子Gli1、CyclinD1在3株细胞中的表达 情况。结果显示,IFT57在3株结肠癌细胞中都有表 达,但以SW480表达相对最高;Hh通路重要组分在 3株细胞中的表达水平各有差异。综合考虑,后续 实验选择IFT57表达最高及Hh组分表达相对完整的 SW480细胞株进行研究。

根据IFT57的CDS,我们构建了pcDNA3.1-IFT57高表达质粒(图2A)及pcDNA6.2-IFT57干扰质 粒。通过转染293T细胞观察干扰质粒对IFT57的 沉默效果,结果显示,3个质粒都能够下调*IFT57*的 mRNA水平,但以IFT57-363对*IFT57*的mRNA降解效 果最好,达到了80%左右,因此,我们选择IFT57-363 作为干扰质粒进行接下来的研究。

为了观察IFT57是否对Hh信号通路有影响, 我 们将IFT57过表达质粒及干扰质粒共转染IFT57表 达相对最高的结肠癌SW480细胞株。转染48 h后, 提取总蛋白质, 结果显示, IFT57在细胞中过表达 后, Hh信号通路中Gli1的表达水平呈现一定的升高, CyclinD1的表达水平却未见明显升高。导致这种现 象的原因可能是由于将表达IFT57质粒转染入细胞 内后, 细胞内IFT57蛋白质水平明显升高, 而IFT57作 为一种纤毛转运蛋白, 参与了细胞内信号通路的转 导, 因而对Hh信号通路起激活作用, 其直接作用表 现为Gli1转录因子的表达水平明显增高; CyclinD1 作为Hh信号通路的靶基因之一, 当通路被激活后, 也会有一定程度的表达上升, 但表达水平上升未必 与通路的活化之间呈正比例关系。相反, 通过RNA 干扰技术沉默IFT57的表达后, 对通路也存在抑制作 用, 表现为Gli1、CyclinD1的相应降低。结果证实了 IFT57作为一种运输蛋白, 在Hh通路的转导过程中 发挥了重要的作用, 而且对整个通路是起着正调控 的作用。

随后,通过CCK-8比色法检测SW480的活性和 BrdU法检测SW480的增殖情况,结果显示,SW480 的活性和增殖能力相应增强。虽然在SW480细胞 过表达ITF57后,CyclinD1的表达水平未见明显升 高,但由于与细胞增殖相关的基因主要有CyclinD1、 CyclinD2、FOXM1、Bcl-2、FOX2等,这些靶基因产 物在Hedgehog信号通路调控细胞增殖与分化中都起 到重要作用。而且,细胞的活性与增殖能力与多个 细胞周期蛋白表达上升有关,是多个基因产物共同 作用的结果。因此,Hh信号通路在活化后有可能也 增强了其它靶基因的表达,虽然CyclinD1表达水平 未明显上升,但多个靶基因被激活后,仍可能最终增 强了细胞的活性和增殖能力。总之,本研究结果显 示,转运蛋白IFT57表达水平的改变,影响了SW480 细胞株的活性和增殖能力。

综上所述,本研究实验发现,IFT57在3株结肠 癌细胞株中均有表达,作为纤(鞭)毛的内源性运输 蛋白质之一,*IFT57*表达水平可以影响Hh信号通路 的活性,其机制之一有可能是通过调控Hh信号通路 的活性从而影响结肠癌SW480细胞的活性和增殖能 力,有助于为深入研究IFT57蛋白质功能提供基础。

参考文献 (References)

- 1 Villavicencio EH, Walterhouse DO, Iannaccone PM. The sonic hedgehog-patched-gli pathway in human development and disease. Am J Hum Genet 2000; 67(5): 1047-54.
- 2 Varjosalo M, Taipale J. Hedgehog: Functions and mechanisms. Gene Dev 2008; 22(18): 2454-72.
- 3 Falkenstein KN, Vokes SA. Transcriptional regulation of graded Hedgehog signaling. Semin Cell Dev Biol 2014; 33: 73-80.
- 4 Humke EW, Dorn KV, Milenkovic L, Scott MP, Rohatgi R. The output of Hedgehog signaling is controlled by the dynamic association between suppressor of fused and the Gli proteins. Gene Dev 2010; 24(7): 670-82.
- 5 Kozminski KG, Johnson KA, Forscher P, Rosenbaum JL. A motility in the eukaryotic flagellum unrelated to flagellar beating. Proc Natl Acad Sci USA 1993; 90(12): 5519-23.

- 6 Pedersen LB, Rosenbaum JL. Intraflagellar transport (IFT) role in ciliary assembly, resorption and signalling. Curr Top Dev Biol 2008; 85: 23-61.
- 7 Clement CA, Larsen LA, Christensen ST. Using nucleofection of siRNA constructs for knockdown of primary cilia in P19.CL6 cancer stem cell differentiation into cardiomyocytes. Method Cell Biol 2009; 94: 181-97.
- 8 Ko HW. The primary cilium as a multiple cellular signaling scaffold in development and disease. BMB Rep 2012; 45(8): 427-32.
- 9 van Den Brink GR, Peppelenbosch MP. Expression of hedgehog pathway components in the adult colon. Gastroenterology 2006; 130(2): 619.
- 10 Yoshimoto AN, Bernardazzi C, Carneiro AJ, Elia CC, Martinusso CA, Ventura GM, *et al.* Hedgehog pathway signaling regulates human colon carcinoma HT-29 epithelial cell line apoptosis and cytokine secretion. PLoS One 2012; 7(9): e45332.
- 11 Cai X, Yu K, Zhang L, Li Y, Li Q, Yang Z, et al. Synergistic inhibition of colon carcinoma cell growth by Hedgehog-Gli1 inhibitor arsenic trioxide and phosphoinositide 3-kinase inhibitor LY294002. Onco Targets Ther 2015; 8: 877-83.
- 12 Houde C, Dickinson RJ, Houtzager VM, Cullum R, Montpetit R, Metzler M, *et al.* Hippi is essential for node cilia assembly and Sonic hedgehog signaling. Dev Biol 2006; 300(2): 523-33.
- 13 Jacob LS, Wu X, Dodge ME, Fan CW, Kulak O, Chen B, et al. Genome-wide RNAi screen reveals disease-associated genes that are common to Hedgehog and Wnt signaling. Sci Signal 2011; 4(157): ra4.
- 14 Wang H, Ke F, Zheng J. Hedgehog-glioma-associated oncogene homolog-1 signaling in colon cancer cells and its role in the celecoxib-mediated anti-cancer effect. Oncol Lett 2014; 8(5): 2203-08.
- 15 Wang ZC, Gao J, Zi SM, Yang M, Du P, Cui L. Aberrant expression of sonic hedgehog pathway in colon cancer and melanosis coli. J Digest Dis 2013; 14(8): 417-24.
- 16 Qin Y, Ma Z, Dang X, Li W, Ma Q. Effect of resveratrol on proliferation and apoptosis of human pancreatic cancer MIA PaCa-2 cells may involve inhibition of the Hedgehog signaling pathway. Mol Med Rep 2014; 10(5): 2563-7.
- 17 Otsuka A, Dreier J, Cheng PF, Nageli M, Lehmann H, Felderer L, *et al.* Hedgehog pathway inhibitors promote adaptive immune responses in basal cell carcinoma. Clin Cancer Res 2015; 21(6): 1289-97.
- 18 Yan GN, Lv YF, Yang L, Yao XH, Cui YH, Guo DY. Glioma

stem cells enhance endothelial cell migration and proliferation via the Hedgehog pathway. Oncol Lett 2013; 6(5): 1524-30.

- 19 Bao C, Namgung H, Lee J, Park HC, Ko J, Moon H, et al. Daidzein suppresses tumor necrosis factor-alpha induced migration and invasion by inhibiting hedgehog/Gli1 signaling in human breast cancer cells. Journal Agr Food Chem 2014; 62(17): 3759-67.
- 20 Zhuang Z, Wang K, Cheng X, Qu X, Jiang B, Li Z, *et al*. LKB1 inhibits breast cancer partially through repressing the Hedgehog signaling pathway. PLoS One 2013; 8(7): e67431.
- 21 Eguether T, San Agustin JT, Keady BT, Jonassen JA, Liang Y, Francis R, *et al.* IFT27 links the BBSome to IFT for maintenance of the ciliary signaling compartment. Dev Cell 2014; 31(3): 279-90.
- 22 Kornberg TB. The contrasting roles of primary cilia and cytonemes in Hh signaling. Dev Biol 2014; 394(1): 1-5.
- 23 Kim J, Hsia EY, Brigui A, Plessis A, Beachy PA, Zheng X. The role of ciliary trafficking in Hedgehog receptor signaling. Sci Signal 2015; 8(379): ra55.
- 24 Milenkovic L, Weiss LE, Yoon J, Roth TL, Su YS, Sahl SJ, et al. Single-molecule imaging of Hedgehog pathway protein Smoothened in primary cilia reveals binding events regulated by Patched1. Proc Natl Acad Sci USA 2015; 112(27): 8320-5.
- 25 Sarmah B, Winfrey VP, Olson GE, Appel B, Wente SR. A role for the inositol kinase Ipk1 in ciliary beating and length maintenance. Proc Natl Acad Sci USA 2007; 104(50): 19843-8.
- 26 Omori Y, Chaya T, Katoh K, Kajimura N, Sato S, Muraoka K, et al. Negative regulation of ciliary length by ciliary male germ cell-associated kinase (Mak) is required for retinal photoreceptor survival. Proc Natl Acad Sci USA 2010; 107(52): 22671-6.
- 27 Krock BL, Perkins BD. The intraflagellar transport protein IFT57 is required for cilia maintenance and regulates IFT-particlekinesin-II dissociation in vertebrate photoreceptors. J Cell Sci 2008; 121(Pt 11): 1907-15.
- 28 Sukumaran S, Perkins BD. Early defects in photoreceptor outer segment morphogenesis in zebrafish ift57, ift88 and ift172 intraflagellar transport mutants. Vision Res 2009; 49(4): 479-89.
- 29 Karam A, Tebbe L, Weber C, Messaddeq N, Morle L, Kessler P, et al. A novel function of Huntingtin in the cilium and retinal ciliopathy in Huntington's disease mice. Neurobiol Dis 2015; 80: 15-28.
- 30 Gdynia G, Lehmann-Koch J, Sieber S, Tagscherer KE, Fassl A, Zentgraf H, *et al.* BLOC1S2 interacts with the HIPPI protein and sensitizes NCH89 glioblastoma cells to apoptosis. Apoptosis 2008; 13(3): 437-47.