## 【专论】

### 脂肪生成影响恶性肿瘤发展与转移机制的研究进展

莎仁高娃<sup>1,2</sup>,印 凡<sup>1</sup>,程海东<sup>3</sup>,赵 健<sup>1,4\*</sup>
1. 中国人民解放军总医院 肿瘤中心实验室,北京 100853
2. 内蒙古医科大学 基础医学院 分子病理实验室,内蒙古 呼和浩特 010059
3. 中国人民解放军总医院 普外科,北京 100853
4. 第二军医大学 国际肿瘤研究所,上海 200433

**摘 要:** 正常组织中用于供能的脂肪酸主要来自饮食中的游离脂质,但在生长旺盛的肿瘤组织中,能量却来自于脂质的重新 合成,所以在不同来源的肿瘤组织中见到脂质合成相关基因的变化,在原发肿瘤中和肿瘤发生相关的生脂基因功能已经基本 明确。研究表明在肿瘤细胞中脂肪酸合成酶,硬脂酰辅酶 A 脱氢酶 1、乙酰辅酶 A 羧化酶在肿瘤的生成和发展起非常重要 的作用。脂肪酸的功能与能量贮存、生物膜的结构、信号转导和蛋白质的乙酰化有关,但是现在对脂肪重新生成进程在肿瘤 转移中的作用尚不明确。由于耐药性的产生和化疗药物的毒副反应,恶性肿瘤的化疗效果一直不满意,为了寻找新的、选择 性抗肿瘤方法,以脂代谢催化酶为靶点的抗肿瘤药物亟待进一步研究和应用。

关键词: 脂肪生成; 脂肪酸; 脂肪酸合酶; 上皮间质转化; 硬脂酰辅酶 A 脱氢酶 1; 胆固醇调节元件结合蛋白
中图分类号: R73-051 文献标志码: A 文章编号: 1674-6376 (2016) 06-0909-10
DOI: 10.7501/j.issn.1674-6376.2016.06.001

## **Research progress on mechanism of lipogenesis in cancer progression and metastasis**

SHA-Ren-gao-wa<sup>1,2</sup>, YIN Fan<sup>1</sup>, CHENG Hai-dong<sup>3</sup>, ZHAO Jian<sup>1,4</sup>

1. Cancer Center key Lab, Chinese PLA General Hospital, Beijing 100853, China

2. Molecular Pathology Laboratory ,College of Basic Medical, Inner Mongolia Medical University, Hohhot 010059, China

3. Department of General Surgery, Chinese PLA General Hospital, Beijing 100853, China

4. International Joint Cancer Research Institute, The Second Military Medical University, Shanghai 200433, China

**Abstract:** The fatty acids in normal tissues for energy supply are mainly from dietary free lipid. However, in fast-developing tumor tissues, energy is supplied by lipid resynthesis, which explains why resynthesis-related genes are spotted in tumors of various origins. And the functions of the lipogenesis genes concerning the onset of primary tumors have been basically clear. A great number of studies have indicated that intracellular fatty acid synthase (FAS), stearoyl-CoA desaturase-1 (SCD1), and acetyl-CoA carboxylase (ACC) all play important roles in the genesis and development of tumors. The functions of fatty acids regard energy reserve, biomembrane structure, signal transduction, and protein acetylation. But unfortunately, the effect of lipid resynthesis on tumor metastasis remains unclear. The curative effect of chemotherapy in malignant tumors has been unsatisfactory because of drug resistance and the toxicity of chemotherapeutic drugs. In order to find new and selective antitumor methods, anticancer drugs targeting lipid metabolism catalyzing enzyme are urgently to be further studied and applied.

**Key words:** lipogenesis; fatty acid; epithelial-mesenchymal transition; fatty acid synthase; stearoyl-CoA desaturase-1; sterol regulatory element binding protein

收稿日期: 2016-08-21

基金项目: 国家自然科学基金项目面上项目(81472281)

作者简介: 莎仁高娃(1983—),女,蒙古族,博士在读,研究方向为肿瘤代谢和肿瘤免疫。Tel: 18647158301 E-mail: reakyo@163.com \*通信作者 赵 健,女,博士,教授,博士生导师,主要从事肿瘤病因学和肿瘤免疫的研究。E-mail: zj\_xd@126.com

实体肿瘤需要很高的能量以供应其生长和膜结构合成,这种能量的来源就是脂肪。健康个体正常细胞优先利用饮食来源的游离脂肪酸,很少利用重新合成的脂肪酸,但是在生长旺盛的肿瘤组织中,却绝大多数依赖脂质的重新合成<sup>[1]</sup>,于是脂肪生成率也被明显诱导增加<sup>[2]</sup>。脂肪的生成过程发生在肝和脂肪组织中,并使糖酵解来的乙酰辅酶 A 开始生成脂肪,乙酰辅酶 A 随即被乙酰辅酶 A 开始生成脂肪,乙酰辅酶 A 随即被乙酰辅酶 A 教化酶(Acetyl CoA carboxylase, ACC)羧化生成丙二酰辅酶 A,丙二酰辅酶 A 和乙酰辅酶 A 由脂肪酸合成酶(fatty acid synthase, FAS)进一步处理生成棕榈酸,然后再转化生成硬脂酸<sup>[3]</sup>。脂肪生成率被明显诱导增加<sup>[4]</sup>,并以脂滴的形式储存在细胞内,为肿瘤细胞提供充分的内源性脂肪酸,恶性肿瘤也因此得以实现其生物学功能。

选择性抑制内源性脂肪酸的合成,从而切断肿 瘤增殖的能量来源已成为肿瘤治疗和抗肿瘤新药研 发的新思路。抑制脂肪酸的合成必须抑制指导脂肪 酸合成的关键酶,有研究发现<sup>[5]</sup>利用靶向抗血管生 成药物舒尼替尼或索拉非尼治疗肿瘤,停药后复发 的肿瘤细胞恶性程度增加,并且脂肪酸合成显著增 强。在动物实验中,再利用 FAS 抑制剂可明显抑制 肿瘤的复发和转移。这提示阻断表达 FAS 可以抑制 肿瘤的侵袭和浸润。同样道理,抑制了 SCD1 的表 达也可抑制肿瘤的生长和代谢, Mason 等<sup>[6]</sup>通过 RNAi 干扰技术,分别降低结肠癌细胞系(HCT116) 中 FAS、SCD1、ACC 的表达,导致细胞毒性增加, 而这种毒性可以通过加入外源性的脂肪酸逆转。 FAS 抑制剂浅蓝菌素、C75 均可抑制 HCT116 细胞 的活性,且这两种药物对棕榈酸、硬脂酸及油酸的 刺激无反应。而 ACC 抑制剂 TOFA 的细胞毒性仅 被油酸逆转,实验发现 TOFA 可以作为一个强有力 的 SCD1 抑制剂。该研究为脂肪酸合成关键酶作为 切断癌细胞营养供应的潜在有效靶点提供了证据, 对癌症的治疗具有重要的理论和临床意义。本文综 述脂肪生成影响恶性肿瘤发展与转移机制的研究进 展,为寻找新的、选择性抗肿瘤方法,以脂代谢催 化酶为靶点的抗肿瘤药物奠定基础。

#### 1 恶性肿瘤转移进程

为了更好地了解脂肪生成对恶性肿瘤的影响, 使研究成果更多地应用于使患者受益上,首先需要 着眼于癌症中脂肪生成的各个环节。转移进程是一 个复杂的多步骤过程,肿瘤细胞需要从原发肿瘤逃 逸,进入血液和淋巴系统。大多数循环中的细胞会 最终凋亡<sup>[7]</sup>,但有一些能够生存并侵犯新的组织<sup>[8]</sup>。 上皮间充质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)与肿瘤进展和转移有关<sup>[9-10]</sup>。它能打开上皮 细胞间的紧密联接、细胞外基质以及基底部联接,导 致形成失去正常组织关联的活动的间充质细胞群<sup>[10]</sup>。 在 EMT 中首先发生的事件是钙黏附蛋白 (E-cadherin) 表达缺失, E-cadherin 是一种跨膜蛋 白,与紧密结合联接形成有关<sup>[11]</sup>。其中 E-cadherin 表达缺失与转录遏制蛋白表达增加有关[12-13]。正常 情况下糖原合成激酶(glycogen synthase kinase, GSK3β)可以磷酸化 E-cadherin 的转录抑制子使其 经蛋白酶体降解,并允许 E-cadherin 转录<sup>[14]</sup>。患癌 症时 TGF-β、Wnt、RTK 和整合蛋白(integrin)途 径活化<sup>[15-16]</sup>,导致 GSK3β 受抑<sup>[17]</sup>,并且造成 E-cadherin 的转录抑制子不能磷酸化也不能降解, 最终使 E-cadherin 表达缺失<sup>[18]</sup>。另一个途径是连环 素(β-catenin)磷酸化缺失,导致其不能进入蛋白 酶体和胞浆中累积, 而是转位进入细胞核, 进而活 化转录基因如 c-myc,后者是重要的细胞周期调节 因子<sup>[19-20]</sup>。E-cadherin 也在肌动蛋白骨架结构中发 挥作用, 它直接与肌动蛋白微丝结合或 β-catenin 结 合,维持细胞极性和组织结构<sup>[21]</sup>。在癌细胞中,一 旦 E-cadherin/β-catenin 复合物消失,激动蛋白网络系 统就中断了调节细胞迁移的功能[22-23],并且核 β-catenin 也增加了一些间充质蛋白表达<sup>[24-25]</sup>。

FAS 表达上调是肿瘤发生 EMT 的一个关键因素。Jiang 等<sup>[26]</sup>发现在发生 EMT 的细胞中 FAS 表达 上调,相反沉默 FAS 可逆转 EMT 的表型。Wnt 信 号通路通过抑制 GSK3β 进而抑制细胞质中 β-catenin 降解,最终诱发 EMT。FAS 可通过两个途 径调节肿瘤 EMT:一是通过调控脂筏的组成和稳定 性,进而影响定位于脂筏的蛋白,最终对 EMT 进 行调控;二是 FAS 通过调控 Wnt 的棕榈酰化水平, 激活 Wnt/β-catenin 信号通路,进而诱导 EMT<sup>[27]</sup>。 另外 TGFβ 和 EGF 介导 SCD1 的表达,有证据表明 SCD1 能活化 GSK3β 以及调整细胞黏附与迁移的下 游信号,从而在转移癌细胞中中发挥作用。

# 2 胆固醇调节原件结合蛋白(SREBPs)和核转录 因子肝 X 受体(LXR)的作用

生脂酶 FAS、SCD1 和 ACC 的表达受核转录因 子肝 X 受体(liver X receptor, LXR) 和胆固醇调 节原件结合蛋白(sterol regulatory element-binding proteins, SREBPs)的控制<sup>[2]</sup>。其中 SREBPs 对 FAS 基因表达调控相比 LXR 起主要作用。SREBPs 是调 节脂肪酸和胆固醇合成的反式作用因子,属于碱性-螺旋-环-螺旋亮氨酸拉链家族,是脂肪酸和胆固醇 合成的关键酶。SREBPs 前体固定在胞内内质网和 核膜上,当被活化后易位到核内,并和目的基因的 增强子结合从而激活转录。SREBPs 共有 3 种亚型 SREBP-1a、SREBP-1c 和 SREBP-2<sup>[26-29]</sup>。作为 SREBP-1 在肝脏中表达的主要亚型, SREBP-1c 是 众多脂质合成基因的表达调控枢纽。SREBP-1 和 SREBP-2 有不同的效应, SREBP-1 优先活化脂肪酸 合成相关酶,如FAS、ACC,而SREBP-2则优先活 化胆固醇合成的相关基因,如羟甲基戊二酸单酰 CoA 合酶(hydroxymethy lglutaryl CoA synthase, HMG CoA synthase) 和羟甲基戊二酸单酰 CoA 还 原酶(hydroxymethy lglutary l CoA reductase, HMGCoA reductase)等。Viollet 等<sup>[30-31]</sup>研究还发现 腺苷酸活化酶 (5' AMP-activated protein kinase, AMPK)可以失活 ACC 和 SREBP-1c 而参与肝脏内 脂肪生成过程。ACC 和 FAS 在大量癌细胞中都有 过度表达,而在一些肿瘤中 SCD1 的表达增加和活 性增加往往使这些肿瘤组织中单不饱和脂肪酸 (MUFA)表达大幅增加<sup>[32]</sup>,同时 SREBP1 也参与肿 瘤生长<sup>[33]</sup>,由此可见高脂生成率可能与肿瘤发生有 关。生脂活性增高也与癌症进展和转移有关, SREBP1 高表达可能至少部分解释生脂基因表达增加与恶性肿 瘤分层有关[34]。然而生脂酶的表达是与恶性肿瘤相 关却并不依赖于 SREBP1 的表达。最近的研究也证 实了脂肪生成在癌症进展和转移中的作用。

肝 X 受体 LXR 是转录因子核激素受体超家族 成员,现己知其配体主要是胆固醇及其衍生物。LXR 分两种亚型——LXRα和 LXRβ, LXRα在肝脏、小 肠、肾、脂肪组织高表达, LXRβ 几乎表达于所有 组织是配体调节的核受体,在脂肪酸合成、葡萄糖、 胆固醇代谢的过程中起重要作用<sup>[35-36]</sup>。LXR 和视黄 酸 X 受体 (retinoid X receptor, RXR)一起结合于 DNA 调控元件,参与诱导多基因转录,如脂肪合成、 胆汁酸生成、胆固醇和葡萄糖代谢。LXR 影响脂肪 酸合成主要包括 LXR/RXR 二聚体直接结合在脂肪 合成相关酶的启动子区;或者间接地通过激活 SREBP-1c 来调节脂肪酸的生成<sup>[36]</sup>。Repa等<sup>[37]</sup>和 Yoshikawa等<sup>[38]</sup>证实 LXR 可直接作用于 SREBP-Ic 进行调控。

#### 3 癌症进程中脂生成调控及影响

癌细胞中脂生成由 EGF 介导,可以通过活化人 表皮生长因子受体 2(human epidermal growth factor receptor-2, HER2)<sup>[39]</sup>和靶向 SREBP-1<sup>[40-41]</sup>的 PI3k/Akt 途径<sup>[40, 42, 43]</sup>来诱导完成。PI3K 属于磷脂酰 肌醇 3-激酶(PI3Ks)蛋白家族,因结构和功能的 差异又分为 PI3K1、PI3K2 和 PI3K3 亚型,参与增 殖、分化、凋亡和葡萄糖转运等多种细胞功能的调 节。蛋白激酶 B (Protein kinase B, PKB/Akt) 是 PI3K 的下游分子,活化的 AKT 通过磷酸化多种酶、 激酶和转录因子等下游因子,进而调节细胞的功能。 其作用主要表现为抗凋亡,细胞增殖和细胞生长。 它也参与胰岛素介导的代谢效应(如脂肪生成),葡 萄糖摄取和转换为糖原并转化为脂肪酸和胆固醇等 进程<sup>[40]</sup>。而 AKT 与其重要下游分子哺乳动物雷帕 霉素靶蛋白(mTOR)组成了 PI3K/Akt/mTOR 信号 通路,该通路与细胞增殖及肿瘤血管形成密切相关。 另外一条和 mTOR 相关的通路是 LKB1/AMPK/ mTOR 通路, LKB1 通过磷酸化激活腺苷酸活化蛋 白激酶 (adenosine monophosphate activated protein kinase, AMPK), 进而实现对 mTOR 的负性调控。 LKB1 基因又称 Serine-Threonine11、STK11,作为 AMPK 底物其活性调节可以通过多位点水平磷酸 化激活 AMPT 来调节细胞的能量代谢、细胞周期和 增值凋亡等进程<sup>[44]</sup>。

AMPK 是生物能量代谢调节的关键分子, 它在 代谢相关的器官中均有表达,当体内能量耗竭时, 如缺氧、运动、缺血等状态,细胞内 ATP 下降, AMP 增加,均能够激活 AMPK 对线粒体功能进行 调控,维持能量稳态,直接或间接调节 mTORC1 的活性,在抗肿瘤、抗感染、预激综合征等治疗中 发挥重要作用<sup>[45]</sup>。乙酰辅酶 A 羧化酶 (ACC) 和 3-羟基-3-甲基戊二酸单酰辅酶 A 还原酶 (3-hydroxy-3-methylglutaryl coenzyme A reductase, HMGR) 均是 AMPK 的重要底物, 分别调节脂肪酸 和胆固醇的合成代谢过程<sup>[46]</sup>。ACC 是催化长链脂肪 酸合成的关键酶,糖代谢生成的乙酰辅酶 A 可在其 作用下合成丙二酰辅酶 A,丙二酰辅酶 A 是脂肪酸合 成的产物,通过负反馈抑制肉毒碱棕榈酸转移酶-1 (carnitine palmitoyl transterase-1, CPT-1)的活性, 从而对线粒体的脂肪酸氧化和酮体的生成起到抑制 作用。激活 AMPK 可以使其底物磷酸化而失去活 性,抑制脂肪酸和胆固醇的合成,从而减少脂供应、

阻滞细胞周期、减少细胞分裂和肿瘤生长<sup>[47]</sup>。在早 期乳癌能看到 ACC 表达增加<sup>[48]</sup>,并且沉默 ACC 表 达可以使生长抑制、癌细胞凋亡<sup>[49-51]</sup>。相对于 HMGR 来说,ACC 对 AMPK 更敏感,更容易受到 AMPK 活化水平的影响。所以脂肪酸相对于胆固醇 更容易受到 AMPK 活化程度的影响,更说明脂肪酸 的合成可能为癌细胞提供能量供应,刺激细胞分裂 和生存,导致肿瘤生长。另外 FAS 表达增加诱导癌 细胞进入 S 期<sup>[52]</sup>;相反,抑制 FAS 表达增加诱导癌 细胞进入 S 期<sup>[52]</sup>;相反,抑制 FAS 表达降低肿瘤生 长并诱导癌细胞凋亡<sup>[53]</sup>。SCD1 的高表达与癌细胞 增 殖 有 关,并且可以降低细胞死亡率<sup>[54-57]</sup>。 SREBP1c 在正常细胞转化中也发挥作用<sup>[58]</sup>。

#### 4 脂肪酸合成酶的作用

毋庸置疑,肿瘤的恶性程度与肿瘤相关的能量 代谢密不可分,而出现代谢异常又与控制代谢的关 键酶异常表达有关,因此研究调控这些关键酶表达 的调控基因就变得尤为重要。与癌转移有关的生脂 酶中, FAS 是研究最多的蛋白。FAS 广泛存在于动、 植物组织细胞中,是内源性脂肪酸合成的限速酶, 脂肪酸的功能与能量贮存、生物膜的结构、信号转 导和蛋白质的乙酰化有关。FAS 较高表达基本上集 中分布于脂质代谢程度高的细胞,如脂肪细胞、黄 体、肝细胞;对激素敏感的细胞,如乳腺、子宫内 膜、前列腺、肾上腺皮质;处于增殖状态的细胞, 如胃十二指肠上皮细胞、结肠吸收细胞、胎儿消化 呼吸系统增殖上皮。FAS 表达上升是对内源性脂肪 酸合成和细胞增殖的适应。FAS 的主要产物软脂酸 既是细胞膜结构的主要成分,也是细胞能量代谢的 重要底物。

肿瘤患者的预后与生存期主要与转移和 FAS 过度表达有关,这个机制也与几种激素依赖型癌症 的不良预后有关<sup>[59-63]</sup>。FAS 高表达和转移的直接关 系在前列腺癌<sup>[64]</sup>和乳癌中<sup>[60]</sup>可以观察到。转基因小 鼠前列腺癌模型能密切反映人类前列腺癌进展,这 种模型中 FAS 表达和活性明显增高<sup>[65]</sup>。给免疫缺陷 小鼠注入高表达 FAS 和雄激素受体(androgen receptor, AR)的人前列腺癌细胞导致侵袭性腺癌, 雄激素通过增加核的 SREBP 水平刺激前列腺癌中 FAS 高表达<sup>[66]</sup>。这最可能是激活蛋白(Srebp Cleavage Activating Protein, SCAP)表达增加的结 果,SCAP 能从内质网输送 SREBP 到高尔基体,并 在那里裂解活化。随后 SREBP 被雄激素刺激激活, 生脂基因表达亦增加<sup>[67-68]</sup>。如前介绍 AR 下游 PI3K∖Akt 途径与 FAS 活性有关<sup>[69]</sup>。前列腺癌中, 异肽酶 USP2a 通过抑制蛋白酶体降解参与 FAS 表 达活化<sup>[70]</sup>。

卵巢癌细胞中 FAS 和局部黏附激酶(focal adherinkinase, FAK)的蛋白水解导致血管内皮生长 因子(vascular endothelial growth factor, VEGF)介 导的细胞迁移和侵袭明显减少<sup>[71]</sup>,同时在相同的研 究中,异肽酶 USP2a 表现出能稳定 FAS 的能力。 另一个研究证明绿茶提取物 EGCG 在乳腺癌细胞中 通过调节 FAS 和 EGFR 信号途径来、干扰细胞黏附, 原因是 EGCG 可以使 β-catenin 在胞浆中累积,从而 减少 E-cadherin 表达<sup>[72]</sup>。

FAS 通过影响 EGFR 表达参与乳癌细胞转化<sup>[73]</sup>。 HER2 是癌基因,与乳癌转移和发展有关<sup>[74]</sup>。在 HER2 阳性细胞中,FAS 表达增加能稳定脂筏结构 rafts,结果 HER2 表达的增加活化了下游通路<sup>[75]</sup>。 同时 EGF 也增加 FAS 转录,从而建立起 FAS 和 EGF 间的正反馈调节<sup>[76-78]</sup>。

在乳腺癌和子宫内膜癌中 FAS 的表达受雌激 素的刺激<sup>[62]</sup>。FAS 的表达增加可能与原发肿瘤的建 立有关,因为肿瘤内存在雌激素和孕激素受体的患 者预后好于有 HER2 表达的病人<sup>[74,79]</sup>。FAS 表达和 预后差的相关性在非激素依赖的肿瘤<sup>[80-82]</sup>和其转移 中也可以观察到<sup>[83]</sup>。

转移性肾癌中,FAS 表达明显强于非恶化的肿瘤<sup>[84]</sup>。人类胰腺癌细胞的侵袭性可被人工合成的FAS 抑制剂 C75 所遏制,后者可能通过下调 HER2和/STAT3 磷酸化来实现这一过程<sup>[83]</sup>。在一个小鼠自发黑色素瘤转移的模型中,腹腔直接注入一种天然的FAS 抑制剂 Orlistat,也可以半数抑制淋巴结转移<sup>[85]</sup>。

进展期结肠癌的异种移植模型中,抑制 FAS 可减少肝转移<sup>[86-87]</sup>,这与 FAS 下游的 AKT 有关。抑制 FAS 也能削弱 MET 受体和 FAK 的活性,MET 是肝细胞生长因子的受体,由原癌基因 c-Met 编码, 是一种赖氨酸激酶受体。这两种蛋白都与黏附、迁移和癌细胞侵袭有关<sup>[71]</sup>。

上述研究指出癌症进展中 FAS 的关键作用,可 能通过调节脂筏结构形成进而活化 EGFR、HER2 和 MET。下游信号活化增加 SREBP1c 活化 FAS 的 核定位,并且与其他生脂基因完成正反馈。

#### 5 硬脂酰辅酶 A 脱氢酶 1

SCD1 是催化饱和脂肪酸(saturated fatty acid,

SFA)向单不饱和脂肪酸(monounsaturated fatty acid, MUFA)转变的限速酶,与肥胖、脂肪性肝脏 病变、胰岛素敏感性调节等一系列的代谢综合征及 癌症的发生、发展密切相关。SCD1 的活性受到发 育、饮食、激素、温度等多种途径的调节。目前较 为清楚的是多不饱和脂肪酸(polyunsaturated fatty acid, PUFA)主要通过 SREBP-1c 依赖途径抑制 SCD1 的活性。

MUFA 在恶变的癌细胞中增加,这暗示 SCD1 在肿瘤发生中发挥作用。脂肪酸的表达特性特别是 SFA 和 MUFA 的平衡可以用于预测乳腺癌<sup>[88-90]</sup>。最 近证实沉默乳腺癌细胞 SCD1 不影响细胞存活能 力,但可以抑制细胞周期<sup>[91]</sup>,导致参与细胞周期进 展的关键蛋白的表达下降。SCD1 表达受抑制的程 度直接与抑制癌细胞增殖相关<sup>[55]</sup>,并且减少 ACC 的主要抑制物 SFA(SCD1 的底物)的表达<sup>[92]</sup>。

其他研究也指出了 SCD1 与癌症进展和转移中的作用。胆固醇酯中 MUFA 含量与癌症患者的高死 亡率有关<sup>[93]</sup>,转移性乳腺癌中油酸增加,这都意味 着 SCD1 活性增加<sup>[94]</sup>。乳腺癌磷脂酰胆碱中低含量 硬脂酸(SCD1 底物)也与后续的转移相关。乳腺 脂肪组织中, MUFA 在良性肿瘤组织和正常组织中没 有区别,但 MUFA 的浓度却和转移正相关<sup>[95]</sup>。乳腺 癌中 SFA/MUFA 比例的改变不能反映患者的饮食 摄入,但却能反映细胞中脂肪酸代谢的变化<sup>[96]</sup>,是 新合成 MUFA 和 SCD1 的潜在基础。

众所周知 AKT 与癌症进展有关<sup>[97]</sup>,一个研究 在肺腺癌细胞中敲除 SCD1 可以抑制 AKT 的磷酸化 和活性<sup>[56]</sup>,延缓其进展。SV40 转化肺成纤维细胞和乳 癌细胞中沉默 SCD1 可以抑制 GSK3β 磷酸化<sup>[56]</sup>。核内 β-catenin 转运减少导致细胞周期蛋白 D1 (cyclin D1)和波形蛋白 (vimentin)表达降低,这二种蛋 白都与间充质细胞表型有关<sup>[98]</sup>。在 MCF7 和 MDA-MB-231 乳癌细胞中沉默 SCD1 增加 E-cadherin 表达,这与细胞形态学变化和细胞迁移 减少有关<sup>[91]</sup>。Wnt 通路蛋白表达修饰时需要棕榈酸 (SCD1 产物)参与,也能导致 Wnt 信号途径活化而 促进癌症进展<sup>[99]</sup>。

在乳腺癌细胞中,如果终止沉默 SCD1,观察 到转化生长因子-β(transforming growth factor-β, TGF-β)诱导 β-catenin 核转运会减少,TGF-β 作为 肿瘤抑制子,但当癌细胞对其作用拮抗时,它的作 用就转为刺激恶性转化<sup>[10]</sup>。TGF-β 通过 Smad 依赖 途径活化 SCD1 表达<sup>[98]</sup>。通过 ErbB 受体活化 EGF 信号途径与转移和预后差有关<sup>[100]</sup>。但矛盾的是,乳 癌细胞与油酸共同孵育后抑制 HER2 表达,这意味 着 SCD1 产物的抗转移作用<sup>[101]</sup>。

#### 6 其他生脂基因的作用

在癌症进展中调节脂的表达与几个参与脂代谢 的基因表达增加有关<sup>[94]</sup>,并且除了 FAS 和 SCD1, 其他基因的表达如 ACC、胰岛素诱导基因抗体 1 (insulin-induced gene 1, INSIG1)、SCAP 和甲状腺 激素反应基因(thyroid hormone-responsive protein) 都可以不同程度地调节脂代谢。

THRSP 也称作 Spot14,是核蛋白,能够活化生 脂基因<sup>[102]</sup>。Spot14 低表达与延长侵袭性乳癌生存有 关,这暗示 Spot14 可能在 EMT 中起关键作用<sup>[102]</sup>。 另一项研究也表明乳癌细胞不表达脂蛋白酶,脂必 需由局部微环境如乳腺脂肪供给,这就解释了为什 么癌细胞低表达 Spot14 不能在低脂表达的环境(如 淋巴结)中生存<sup>[103]</sup>。以上结论也暗示癌细胞中 Spot14 表达增加是唯一能解释癌细胞中脂生成增加 的原因。

ACC 作为 AMPK 的重要底物能被其磷酸化, 也与恶性肿瘤有关,并可以为癌细胞提供能量[47]。 增加的ACC表达也与乳腺癌细胞更易浸润有关<sup>[60]</sup>。 ACC 基因拷贝扩增可以使乳癌生存率降低<sup>[104]</sup>。 BCRA1 与遗传易感性癌症有关,突变后不能与失活 的磷酸化的 ACC 相互作用, 使 ACC 去磷酸化而活 化<sup>[105]</sup>。脂联素 (adiponectin) 是一种脂肪细胞因子, 被认为具有抗转移作用,能够增加 AMPK 活性而抑 制 ACC 的表达<sup>[106]</sup>。在乳癌细胞中, ACC 通过与 AKR1B10 (aldoketo reductase family 1 B10) 作用后 被泛素降解<sup>[48]</sup>。癌细胞中使用药物抑制 ACC 能够 抑制伪足形成,伪足是突出细胞表面的膜结构,帮 助基质降解和细胞侵袭[107],但在伪足形成中不需要 SCD1 参与,这意味着和 SCD1 遵循不同的途径。 丙二酰 CoA 能减少 HER2 基因表达,提示 ACC 的 抗转移作用<sup>[108]</sup>。这是因为 FAS 能减少细胞中丙二 酰 CoA 含量,并且强调了 FAS 在 EMT 中的作用。 前列腺癌的出现与进展依赖雄激素,证据显示雄激 素活化 SREBP 途径可能解释了大多数雄激素在脂 生成中的作用<sup>[109]</sup>。雄激素通过增加 SCAP 和 INSIG 的表达增加 SREBP 的分裂激活<sup>[68]</sup>。雄激素通过增 加活性氧(reactive oxygen species, ROS)产生,活 化裂解 SREBP 而诱导肿瘤进展<sup>[110-111]</sup>。一些研究观 察到在乳癌中孕激素和 EGF 对 SREBP 同样有裂解 作用<sup>[58, 76, 78]</sup>。

#### 7 结语

脂质生成增多和生脂酶的表达变化是癌症进展和转移的重要标志,这些作用一部分是通过 SREBP1 介导的,但证据指出生脂酶的作用并不依赖 SREBP1。在癌细胞中 ACC 活性通过 AMPK 磷酸化或与 BCRA1 相互作用而调节。ACC 的产物丙二酰 CoA 具有抗转移作用,这暗示 FAS 对 EMT 的更直接作用。棕榈酸酯对膜形成和脂筏形成中的作用使得脂筏招募稳定受体如 EGF、HER2 和 MET来促进癌症进展。与 FAS 相反,SCD1 可以直接参与 EMT 但与伪足形成并不相关,这就揭示了这两个酶都与EMT有关,但调节机制各不同。增加SCD1 活性可以减少 SFA 的水平,SFA 抑制 ACC 的表达从而活化癌细胞中的脂生成。

以上证据表明研究生脂酶 FAS 和 SCD1 可能成 为治疗转移性癌症最有价值的靶点而具有深远意 义。肿瘤因为其异质性,免疫逃逸等特点,仅仅是 孤立地作用于肿瘤相关信号通路的靶向治疗效果比 较局限,而相对于基因水平的改变,肿瘤能量代谢 的改变是下游事件,并且不同来源的肿瘤在代谢层 面拥有基本类似的通路和特征,因此以肿瘤代谢特 征为靶标的抗肿瘤新药研发及治疗有其独特的优 势。总之,深入了解肿瘤细胞脂代谢调节的具体机 制,抑制恶性肿瘤细胞维持代谢需要的内源性脂肪 酸合成,研究及开发脂肪酸合成酶(如 FAS、SCD1) 的抑制剂,为恶性肿瘤的生物学治疗开拓了新的思 路与方法。

#### 参考文献

- Medes G, Thomas A, Weinhouse S. Metabolism of neoplastia tissue. IV. a study of lipid synthesis in neoplastia tissue slices *in vitro* [J]. *Cancer Res*, 1953, 13: 27-29.
- [2] Swinnen J V, Brusselmans K, Verhoeven G Increased lipogenesis in cancer cells: new players, novel targets [J]. *Curr Opin Clin Nutr Metab Care*, 2006, 9: 358-365.
- [3] Neuschwander-Tetri B A. Hepatic lipotoxicity and the pathogenesis of nonalcoholic steatohepatitis: the central role of nontriglyceride fatty acid metabolites [J]. *Hepatology*, 2010, 52(2): 774-788.
- [4] Johannes V. Swinnen KBaGV. Increased lipogenesis in cancer cells: new players, novel targets [J]. *Curr Opin Clin Nutr Metab Care*, 2006, 9: 358-365.
- [5] Sounni N E, Cimino J, Blacher S, et al. Blocking lipid

synthesis overcomes tumor regrowth and metastasis after antiangiogenic therapy withdrawal [J]. *Cell Metab*, 2014, 20(2): 280-294.

- [6] Mason P, Liang B, Li L, *et al.* SCD1 inhibition causes cancer cell death by depleting mono-unsaturated fatty acids [J]. *PLoS One*, 2012, 7(3): e33823.
- [7] Mehes G, Witt A, Kubista E, *et al.* Circulating breast cancer cells are frequently apoptotic [J]. *Am J Pathol*, 2001, 159(1): 17-20.
- [8] Iwatsuki M, Mimori K, Yokobori T, et al. Epithelial-mesenchymal transition in cancer development and its clinical significance [J]. *Cancer Sci*, 2010, 101(2): 293-299.
- [9] Polyak K, Weinberg R A. Transitions between epithelial and mesenchymal states: acquisition of malignant and stem cell traits [J]. *Nat Rev Cancer*, 2009, 9(4): 265-273.
- [10] Thiery J P. Epithelial-mesenchymal transitions in tumour progression [J]. Nat Rev Cancer, 2002, 2(6): 442-454.
- [11] Voulgari A, Pintzas A. Epithelial-mesenchymal transition in cancer metastasis: mechanisms, markers and strategies to overcome drug resistance in the clinic [J]. *Biochim Biophys Acta*, 2009, 1796(2): 75-90.
- [12] Yang J, Mani S A, Donaher J L, *et al.* Twist, a master regulator of morphogenesis, plays an essential role in tumor metastasis [J]. *Cell*, 2004, 117(7): 927-939.
- [13] Batlle E, Sancho E, Franci C, *et al.* The transcription factor snail is a repressor of E-cadherin gene expression in epithelial tumour cells [J]. *Nat Cell Biol*, 2000, 2(2): 84-89.
- [14] Darnell J E Jr. Transcription factors as targets for cancer therapy [J]. *Nat Rev Cancer*, 2002, 2(10): 740-749.
- [15] Moustakas A, Heldin C H. Signaling networks guiding epithelial-mesenchymal transitions during embryogenesis and cancer progression [J]. *Cancer Sci*, 2007, 98(10): 1512-1520.
- [16] Gordon K J, Blobe G C. Role of transforming growth factor-beta superfamily signaling pathways in human disease[J]. *Biochim Biophys Acta*, 2008, 1782(4): 197-228.
- [17] Stambolic V, Woodgett J R. Mitogen inactivation of glycogen synthase kinase-3 beta in intact cells via serine 9 phosphorylation [J]. *Biochem J*, 1994, 303(Pt 3): 701-704.
- [18] Peinado H, Portillo F, Cano A. Transcriptional regulation of cadherins during development and carcinogenesis [J]. *Int J Dev Biol*, 2004, 48(5/6): 365-375.
- [19] Hamada F, Bienz M. The APC tumor suppressor binds to C-terminal binding protein to divert nuclear beta-catenin from TCF [J]. *Dev Cell*, 2004, 7(5): 677-685.
- [20] He T C, Sparks A B, Rago C, et al. Identification of c-MYC as a target of the APC pathway [J]. Science, 1998, 281(5382): 1509-1512.
- [21] Takeichi M, Nakagawa S, Aono S, et al. Patterning of cell

assemblies regulated by adhesion receptors of the cadherin superfamily [J]. *Philos Trans R Soc Lond B Biol Sci*, 2000, 355(1399): 885-890.

- [22] Efstathiou J A, Pignatelli M. Modulation of epithelial cell adhesion in gastrointestinal homeostasis [J]. *Am J Pathol*, 1998, 153(2): 341-347.
- [23] Wijnhoven B P, Pignatelli M. E-cadherin-catenin: more than a "sticky" molecular complex [J]. *Lancet*, 1999, 354(9176): 356-357.
- [24] Gilles C, Polette M, Mestdagt M, et al. Transactivation of vimentin by beta-catenin in human breast cancer cells [J]. Cancer Res, 2003, 63(10): 2658-2664.
- [25] Takahashi M, Tsunoda T, Seiki M, et al. Identification of membrane-type matrix metalloproteinase-1 as a target of the beta-catenin/Tcf4 complex in human colorectal cancers [J]. Oncogene, 2002, 21(38): 5861- 5867.
- [26] Jiang L, Wang H, Li J, *et al.* Up-regulated FASN expression promotes transcoelomic metastasis of ovarian cancer cell through epithelial-mesenchymal transition [J]. *Int J Mol Sci*, 2014, 15(7): 11539-11554.
- [27] Vincan E, Barker N. The upstream components of the Wnt signalling pathway in the dynamic EMT and MET associated with colorectal cancer progression [J]. *Clin Exp Metastasis*, 2008, 25(6): 657-663.
- [28] Brown M S, Goldstein J L. The SREBP pathway: regulation of cholesterol metabolism by proteolysis of a membrane-bound transcription factor [J]. *Cell*, 1997, 89(3): 331-340.
- [29] Horton J D, Shimomura I. Sterol regulatory element-binding proteins: activators of cholesterol and fatty acid biosynthesis [J]. *Curr Opin Lipidol*, 1999, 10(2): 143-150.
- [30] Viollet B, Guigas B, Leclerc J, et al. AMP-activated protein kinase in the regulation of hepatic energy metabolism: from physiology to therapeutic perspectives [J]. Acta Physiol(Oxf), 2009, 196(1): 81-98.
- [31] Viollet B, Foretz M, Guigas B, et al. Activation of AMP-activated protein kinase in the liver: a new strategy for the management of metabolic hepatic disorders [J]. J Physiol, 2006, 574(Pt 1): 41-53.
- [32] Bougnoux P Chajes V, Lanson M, et al. Prognostic significance of tumor phosphatidylcholine stearic acid level in breast carcinoma [J]. Breast Cancer Res Treat, 1991, 20: 185-194.
- [33] Guo D, Reinitz F, Youssef M, et al. An LXR agonist promotes glioblastoma cell death through inhibition of an EGFR/AKT/SREBP-1/LDLR-dependent pathway [J]. *Cancer Discov*, 2011, 1(5): 442-456.

- [34] Nieva C, Marro M, Santana-Codina N, *et al.* The lipid phenotype of breast cancer cells characterized by Raman microspectroscopy: towards a stratification of malignancy [J]. *PLoS One*, 2012, 7(10): e46456.
- [35] Lu T T, Repa J J, Mangelsdorf D J. Orphan nuclear receptors as eLiXiRs and FiXeRs of sterol metabolism [J]. J Biol Chem, 2001, 276(41): 37735-37738.
- [36] Laffitte B A, Chao L C, Li J, *et al.* Activation of liver X receptor improves glucose tolerance through coordinate regulation of glucose metabolism in liver and adipose tissue [J]. *Proc Natl Acad Sci U S A*, 2003, 100(9): 5419-5424.
- [37] Repa J J, Liang G, Ou J, *et al.* Regulation of mouse sterol regulatory element-binding protein-1c gene (SREBP-1c) by oxysterol receptors, LXRalpha and LXRbeta [J]. *Genes Dev*, 2000, 14(22): 2819-2830.
- [38] Yoshikawa T, Shimano H, Amemiya-Kudo M, et al. Identification of liver X receptor-retinoid X receptor as an activator of the sterol regulatory element-binding protein 1c gene promoter [J]. Mol Cell Biol, 2001, 21(9): 2991-3000.
- [39] Zhang D, Tai L K, Wong L L, et al. Proteomic study reveals that proteins involved in metabolic and detoxification pathways are highly expressed in HER-2/neu-positive breast cancer [J]. Mol Cell Proteomics, 2005, 4(11): 1686-1696.
- [40] Porstmann T, Griffiths B, Chung Y L, et al. PKB/Akt induces transcription of enzymes involved in cholesterol and fatty acid biosynthesis via activation of SREBP [J]. Oncogene, 2005, 24(43): 6465-6481.
- [41] Chang Y, Wang J, Lu X, *et al.* KGF induces lipogenic genes through a PI3K and JNK/SREBP-1 pathway in H292 cells [J]. *J Lipid Res*, 2005, 46(12): 2624-2635.
- [42] Wang H Q, Altomare D A, Skele K L, et al. Positive feedback regulation between AKT activation and fatty acid synthase expression in ovarian carcinoma cells [J]. Oncogene, 2005, 24(22): 3574-3582.
- [43] Bandyopadhyay S, Pai S K, Watabe M, et al. FAS expression inversely correlates with PTEN level in prostate cancer and a PI 3-kinase inhibitor synergizes with FAS siRNA to induce apoptosis [J]. Oncogene, 2005, 24(34): 5389-5395.
- [44] Sapkota G P, Boudeau J, Deak M, *et al.* Identification and characterization of four novel phosphorylation sites (Ser31, Ser325, Thr336 and Thr366) on LKB1/STK11, the protein kinase mutated in Peutz-Jeghers cancer syndrome [J]. *Biochem J*, 2002, 362(Pt 2): 481-490.
- [45] Hardie G D. AMP-activated protein kinase: a key regulator of energy balance with many roles in human disease [J]. *J Intern Med*, 2014, 276(6): 543-559.

- [46] Abu-Elheiga L, Oh W, Kordari P, et al. Acetyl-CoA carboxylase 2 mutant mice are protected against obesity and diabetes induced by high-fat/high-carbohydrate diets [J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 2003, 100(18): 10207-10212.
- [47] Swinnen J V, Beckers A, Brusselmans K, *et al.* Mimicry of a cellular low energy status blocks tumor cell anabolism and suppresses the malignant phenotype [J]. *Cancer Res*, 2005, 65(6): 2441-2448.
- [48] Ma J, Yan R, Zu X, *et al.* Aldo-keto reductase family 1 B10 affects fatty acid synthesis by regulating the stability of acetyl-CoA carboxylase-alpha in breast cancer cells [J]. *J Biol Chem*, 2008, 283(6): 3418-3423.
- [49] Zhan Y, Ginanni N, Tota M R, et al. Control of cell growth and survival by enzymes of the fatty acid synthesis pathway in HCT-116 colon cancer cells [J]. Clin Cancer Res, 2008, 14(18): 5735-5742.
- [50] Chajes V, Cambot M, Moreau K, et al. Acetyl-CoA carboxylase alpha is essential to breast cancer cell survival [J]. Cancer Res, 2006, 66(10): 5287-5294.
- [51] Brusselmans K, De Schrijver E, Verhoeven G, et al. RNA interference-mediated silencing of the acetyl-CoAcarboxylase-alpha gene induces growth inhibition and apoptosis of prostate cancer cells [J]. Cancer Res, 2005, 65(15): 6719-6725.
- [52] Pizer E S, Chrest F J, DiGiuseppe J A, et al. Pharmacological inhibitors of mammalian fatty acid synthase suppress DNA replication and induce apoptosis in tumor cell lines [J]. *Cancer Res*, 1998, 58(20): 4611-4615.
- [53] Horiguchi A, Asano T, Asano T, et al. Pharmacological inhibitor of fatty acid synthase suppresses growth and invasiveness of renal cancer cells [J]. J Urol, 2008, 180(2): 729-736.
- [54] Scaglia N, Caviglia J M, Igal R A. High stearoyl-CoA desaturase protein and activity levels in simian virus 40 transformed-human lung fibroblasts [J]. *Biochim Biophys Acta*, 2005, 1687(1/3): 141-151.
- [55] Scaglia N, Chisholm J W, Igal R A. Inhibition of stearoyl CoA desaturase-1 inactivates acetyl-CoA carboxylase and impairs proliferation in cancer cells: role of AMPK [J]. *PLoS One*, 2009, 4(8): e6812.
- [56] Scaglia N, Igal R A. Inhibition of Stearoyl-CoA Desaturase 1 expression in human lung adenocarcinoma cells impairs tumorigenesis [J]. *Int J Oncol*, 2008, 33(4): 839-850.
- [57] Morgan-Lappe S E, Tucker L A, Huang X, et al. Identification of Ras-related nuclear protein, targeting protein for xenopus kinesin-like protein 2, and stearoyl-CoA desaturase 1 as promising cancer targets from an RNAi-based screen [J]. *Cancer Res*, 2007, 67(9): 4390-4398.

- [58] Guo D, Prins R M, Dang J, et al. EGFR signaling through an Akt-SREBP-1-dependent, rapamycin-resistant pathway sensitizes glioblastomas to antilipogenic therapy [J]. Sci Signal, 2009, 2(101): ra82.
- [59] Rakha E A. Pitfalls in outcome prediction of breast cancer[J]. J Clin Pathol, 2013, 66(6): 458-464.
- [60] Milgraum L Z, Witters L A, Pasternack G R, et al. Enzymes of the fatty acid synthesis pathway are highly expressed in in situ breast carcinoma [J]. Clin Cancer Res, 1997, 3(11): 2115-2120.
- [61] Epstein J I, Carmichael M, Partin A W. OA-519 (fatty acid synthase) as an independent predictor of pathologic state in adenocarcinoma of the prostate [J]. *Urology*, 1995, 45(1): 81-86.
- [62] Lupu R, Menendez J A. Targeting fatty acid synthase in breast and endometrial cancer: An alternative to selective estrogen receptor modulators? [J]. *Endocrinology*, 2006, 147(9): 4056-4066.
- [63] Davidson B, Smith Y, Nesland J M, *et al.* Defining a prognostic marker panel for patients with ovarian serous carcinoma effusion [J]. *Hum Pathol*, 2013, 44(11): 2449-2460.
- [64] Pflug B R, Pecher S M, Brink A W, et al. Increased fatty acid synthase expression and activity during progression of prostate cancer in the TRAMP model [J]. Prostate, 2003, 57(3): 245-254.
- [65] Greenberg N M, DeMayo F, Finegold M J, et al. Prostate cancer in a transgenic mouse [J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 1995, 92(8): 3439-3443.
- [66] Migita T, Ruiz S, Fornari A, et al. Fatty acid synthase: a metabolic enzyme and candidate oncogene in prostate cancer [J]. J Natl Cancer Inst, 2009, 101(7): 519-532.
- [67] Swinnen J V, Esquenet M, Goossens K, et al. Androgens stimulate fatty acid synthase in the human prostate cancer cell line LNCaP [J]. Cancer Res, 1997, 57(6): 1086-1090.
- [68] Heemers H, Maes B, Foufelle F, et al. Androgens stimulate lipogenic gene expression in prostate cancer cells by activation of the sterol regulatory element-binding protein cleavage activating protein/sterol regulatory element-binding protein pathway [J]. Mol Endocrinol, 2001, 15(10): 1817-1828.
- [69] Van de Sande T, De Schrijver E, Heyns W, et al. Role of the phosphatidylinositol 3'-kinase/PTEN/Akt kinase pathway in the overexpression of fatty acid synthase in LNCaP prostate cancer cells [J]. Cancer Res, 2002, 62(3): 642-646.
- [70] Graner E, Tang D, Rossi S, *et al.* The isopeptidase USP2a regulates the stability of fatty acid synthase in prostate cancer [J]. *Cancer Cell*, 2004, 5(3): 253-261.
- [71] Selvendiran K, Ahmed S, Dayton A, et al. HO-3867, a

synthetic compound, inhibits the migration and invasion of ovarian carcinoma cells through downregulation of fatty acid synthase and focal adhesion kinase [J]. *Mol Cancer Res*, 2010, 8(9): 1188-1197.

- [72] Hsu Y C, Liou Y M. The anti-cancer effects of (-)-epigallocatechin-3-gallate on the signaling pathways associated with membrane receptors in MCF-7 cells [J]. J Cell Physiol, 2011, 226(10): 2721-2730.
- [73] Menendez J A, Vellon L, Mehmi I, et al. Inhibition of fatty acid synthase (FAS) suppresses HER2/neu (erbB-2) oncogene overexpression in cancer cells [J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 2004, 101(29): 10715-10720.
- [74] Hartkopf A D, Banys M, Fehm T. HER2-positive DTCs/CTCs in breast cancer [J]. *Recent Results Cancer Res*, 2012, 195: 203-215.
- [75] Lee J S, Yoon I S, Lee M S, *et al.* Anticancer activity of pristimerin in epidermal growth factor receptor 2-positive SKBR3 human breast cancer cells [J]. *Biol Pharm Bull*, 2013, 36(2): 316-325.
- [76] Swinnen J V, Heemers H, Deboel L, et al. Stimulation of tumor-associated fatty acid synthase expression by growth factor activation of the sterol regulatory element-binding protein pathway [J]. Oncogene, 2000, 19(45): 5173-5181.
- [77] Oskouian B. Overexpression of fatty acid synthase in SKBR3 breast cancer cell line is mediated via a transcriptional mechanism [J]. *Cancer Lett*, 2000, 149(1/2): 43-51.
- [78] Kumar-Sinha C, Ignatoski K W, Lippman M E, et al. Transcriptome analysis of HER2 reveals a molecular connection to fatty acid synthesis [J]. Cancer Res, 2003, 63(1): 132-139.
- [79] Nicolini A, Giardino R, Carpi A, *et al.* Metastatic breast cancer: an updating [J]. *Biomed Pharmacother*, 2006, 60(9): 548-556.
- [80] Camassei F D, Cozza R, Acquaviva A, et al. Expression of the lipogenic enzyme fatty acid synthase (FAS) in retinoblastoma and its correlation with tumor aggressiveness [J]. Invest Ophthalmol Vis Sci, 2003, 44(6): 2399-2403.
- [81] Rashid A, Pizer E S, Moga M, *et al.* Elevated expression of fatty acid synthese and fatty acid synthetic activity in colorectal neoplasia [J]. *Am J Pathol*, 1997, 150(1): 201-208.
- [82] Kalyankrishna S, Grandis J R. Epidermal growth factor receptor biology in head and neck cancer [J]. J Clin Oncol, 2006, 24(17): 2666-2672.
- [83] Qiu Z, Huang C, Sun J, *et al.* RNA interference-mediated signal transducers and activators of transcription 3 gene silencing inhibits invasion and metastasis of human pancreatic

cancer cells [J]. Cancer Sci, 2007, 98(7): 1099-1106.

- [84] Horiguchi A, Asano T, Asano T, et al. Fatty acid synthase over expression is an indicator of tumor aggressiveness and poor prognosis in renal cell carcinoma [J]. J Urol, 2008, 180(3): 1137-1140.
- [85] Carvalho M A, Zecchin K G, Seguin F, et al. Fatty acid synthase inhibition with Orlistat promotes apoptosis and reduces cell growth and lymph node metastasis in a mouse melanoma model [J]. Int J Cancer, 2008, 123(11): 2557-2565.
- [86] Murata S, Yanagisawa K, Fukunaga K, et al. Fatty acid synthase inhibitor cerulenin suppresses liver metastasis of colon cancer in mice [J]. Cancer Sci, 2010, 101(8): 1861-1865.
- [87] Zaytseva Y Y, Rychahou P G, Gulhati P, et al. Inhibition of fatty acid synthase attenuates CD44-associated signaling and reduces metastasis in colorectal cancer [J]. *Cancer Res*, 2012, 72(6): 1504-1517.
- [88] Chajes V, Hulten K, Van Kappel A L, *et al.* Fatty-acid composition in serum phospholipids and risk of breast cancer: an incident case-control study in Sweden [J]. *Int J Cancer*, 1999, 83(5): 585-590.
- [89] Chajes V, Thiebaut A C, Rotival M, et al. Association between serum trans-monounsaturated fatty acids and breast cancer risk in the E3N-EPIC Study [J]. Am J Epidemiol, 2008, 167(11): 1312-1320.
- [90] Pala V, Krogh V, Muti P, *et al.* Erythrocyte membrane fatty acids and subsequent breast cancer: a prospective Italian study [J]. *J Natl Cancer Inst*, 2001, 93(14): 1088-1095.
- [91] Mauvoisin D, Charfi C, Lounis A M, et al. Decreasing stearoyl-CoA desaturase-1 expression inhibits beta-catenin signaling in breast cancer cells [J]. Cancer Sci, 2013, 104(1): 36-42.
- [92] Goodridge A G. Regulation of the activity of acetyl coenzyme A carboxylase by palmitoyl coenzyme A and citrate [J]. *J Biol Chem*, 1972, 247(21): 6946-6952.
- [93] Zureik M, Ducimetiere P, Warnet J M, et al. Fatty acid proportions in cholesterol esters and risk of premature death from cancer in middle aged French men [J]. BMJ, 1995, 311(7015): 1251-1254.
- [94] Petrek J A, Hudgins LC, Ho M, et al. Fatty acid composition of adipose tissue, an indication of dietary fatty acids, and breast cancer prognosis [J]. J Clin Oncol, 1997, 15(4): 1377-1384.
- [95] Zhu Z R, Agren J, Mannisto S, et al. Fatty acid composition of breast adipose tissue in breast cancer patients and in patients with benign breast disease [J]. *Nutr Cancer*, 1995, 24(2): 151-160.
- [96] Simonsen N R, Fernandez-Crehuet N J, Martin-Moreno J M, et al. Tissue stores of individual monounsaturated

fatty acids and breast cancer: the EURAMIC study. European Community Multicenter Study on Antioxidants, Myocardial Infarction, and Breast Cancer [J]. *Am J Clin Nutr*, 1998, 68(1): 134-141.

- [97] Lamouille S, Derynck R. Emergence of the phosphoinositide 3-kinase-Akt-mammalian target of rapamycin axis in transforming growth factor-beta-induced epithelial-mesenchymal transition [J]. *Cells Tissues Organs*, 2011, 193(1/2): 8-22.
- [98] Lin S Y, Xia W, Wang J C, et al. Beta-catenin, a novel prognostic marker for breast cancer: its roles in cyclin D1 expression and cancer progression [J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 2000, 97(8): 4262-4266.
- [99] Rios-Esteves J, Resh M D. Stearoyl CoA desaturase is required to produce active, lipid-modified Wnt proteins [J]. *Cell Rep*, 2013, 4(6): 1072-1081.
- [100] McIntyre E, Blackburn E, Brown P J, et al. The complete family of epidermal growth factor receptors and their ligands are co-ordinately expressed in breast cancer [J]. Breast Cancer Res Treat, 2010, 122(1): 105-110.
- [101] Menendez J A, Vazquez-Martin A, Ropero S, *et al.* HER2 (erbB-2)-targeted effects of the omega-3 polyunsaturated fatty acid, alpha-linolenic acid (ALA; 18:3n-3), in breast cancer cells: the "fat features" of the "Mediterranean diet" as an "anti-HER2 cocktail" [J]. *Clin Transl Oncol*, 2006, 8(11): 812-820.
- [102] Wells W A, Schwartz G N, Morganelli P M, et al. Expression of "Spot 14" (THRSP) predicts disease free survival in invasive breast cancer: immunohistochemical analysis of a new molecular marker [J]. Breast Cancer Res Treat, 2006, 98(2): 231-240.
- [103] Kinlaw W B, Quinn J L, Wells W A, et al. Spot 14: A marker of aggressive breast cancer and a potential therapeutic target

[J]. Endocrinology, 2006, 147(9): 4048-4055.

- [104] Chin K, De Vries S, Fridlyand J, et al. Genomic and transcriptional aberrations linked to breast cancer pathophysiologies [J]. Cancer Cell, 2006, 10(6): 529-541.
- [105] Moreau K, Dizin E, Ray H, et al. BRCA1 affects lipid synthesis through its interaction with acetyl-CoA carboxylase [J]. J Biol Chem, 2006, 281(6): 3172-3181.
- [106] Saxena N K, Sharma D. Metastasis suppression by adiponectin: LKB1 rises up to the challenge [J]. *Cell Adh Migr*, 2010, 4(3): 358-362.
- [107] Scott K E, Wheeler F B, Davis A L, et al. Metabolic regulation of invadopodia and invasion by acetyl-CoA carboxylase 1 and de novo lipogenesis [J]. PLoS One, 2012, 7(1): e29761.
- [108] Menendez J A, Lupu R. Mediterranean dietary traditions for the molecular treatment of human cancer: anti-oncogenic actions of the main olive oil's monounsaturated fatty acid oleic acid (18:1n-9) [J]. Curr Pharm Biotechnol, 2006, 7(6): 495-502.
- [109] Swinnen J V, Ulrix W, Heyns W, et al. Coordinate regulation of lipogenic gene expression by androgens: evidence for a cascade mechanism involving sterol regulatory element binding proteins [J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 1997, 94(24): 12975-12980.
- [110] Huang W C, Li X, Liu J, *et al.* Activation of androgen receptor, lipogenesis, and oxidative stress converged by SREBP-1 is responsible for regulating growth and progression of prostate cancer cells [J]. *Mol Cancer Res*, 2012, 10(1): 133-142.
- [111] Bhandary B, Marahatta A, Kim H R, *et al.* Mitochondria in relation to cancer metastasis [J]. *J Bioenerg Biomembr*, 2012, 44(6): 623-627.