2012 年 8 月 28(8):685~691

•综述•

## PPARy的翻译后修饰

陈勇军 , 刘智勇 , 沈萍萍\*

(南京大学生命科学学院 医药生物技术国家重点实验室 南京 210093)

摘要 过氧化物酶体增殖物激活受体  $\gamma$  (peroxisome proliferator-activated receptor gamma ,PPAR $\gamma$ ) 是一种配体依赖性核转录因子 ,它具有调控细胞分化、脂肪代谢、糖代谢及炎症等多种生物学功能. 机体对 PPAR $\gamma$  转录活性的调控方式是多种多样的 ,包括蛋白表达水平、配体以及转录辅助因子等不同层次上的调控. 近年来众多证据揭示 ,蛋白翻译后修饰 (posttranslational modifications , PTMs) 是机体调节 PPAR $\gamma$  转录活性的另一重要方式. 目前 ,已报道的 PPAR $\gamma$  翻译后修饰包括磷酸化、泛素化、SUMO 化和亚硝基化等 ,它们能够改变蛋白构象、调控蛋白相互作用、改变受体与配体间的亲和力 ,从而调控 PPAR $\gamma$  下游基因的转录. 重要的是 ,PPAR $\gamma$  的翻译后修饰与一些疾病如糖尿病、动脉粥样硬化、肿瘤等密切相关. 本文将主要围绕 PPAR $\gamma$  的各种翻译后修饰及其在疾病的发生、发展和治疗中的意义作一综述.

关键词 过氧化物酶体增殖物激活受体  $\gamma$ ; 转录活性; 翻译后修饰; 疾病中图分类号 Q51; Q71

# Posttranslational Modifications of Peroxisome Proliferator-activated Receptor $\gamma$

CHEN Yong-Jun , LIU Zhi-Yong , SHEN Ping-Ping\*

(State Key Laboratory of Pharmaceutical Biotechnology , School of Life Sciences , Nanjing University , Nanjing 210093 , China)

Abstract Peroxisome proliferator-activated receptor  $\gamma$  (PPAR $\gamma$ ) is a member of the nuclear receptor superfamily of ligand-dependent transcription factors. PPAR $\gamma$  regulates various biological processes such as cell differentiation , lipid metabolism , glucose metabolism and inflammation. It is acknowledged that the transcriptional activity of PPAR $\gamma$  may be fine-tuned by several mechanisms in vivo. For example , the expression level of PPAR $\gamma$  , the availability of its ligand and the association between PPAR $\gamma$  and corepressor/coactivator have been demonstrated to be able to regulate PPAR $\gamma$  activation. In addition , mounting evidence has defined posttranslational modifications (PTMs) as a novel essential factor tightly modulating PPAR $\gamma$  activation recently. Several PTMs of PPAR $\gamma$  including phosphorylation , ubiquitination , sumoylation and S-nitrosylation , might regulate its target genes by tuning protein conformation , protein-protein interactions and the affinity between the receptor and ligand. Importantly , there are some potential links between PTMs of PPAR $\gamma$  and the pathogenesis of several diseases such as diabetes , atherosclerosis and tumor. This review summarized the main characteristics of several PTMs of PPAR $\gamma$  , and highlighted the significance of PTMs in the occurrence , development and treatment of diseases.

**Key words** peroxisome proliferator-activated receptor  $\gamma$ ; transcriptional activity; posttranslational modifications; diseases

收稿日期: 2012-02-09; 接受日期: 2012-04-17

国家自然科学基金(No. 91013015,No. 81121062) 和江苏省自然科学基金(BK2010049) 资助项目

\* 联系人 Tel: 025-83686635; E-mail: ppshen@ nju. edu. cn

Received: February 9 2012; Accepted: April 17 2012

Supported by National Natural Science Foundation of China (No. 91013015, No. 81121062) and Natural Science Foundation of Jiangsu Province (BK2010049)

<sup>\*</sup> Corresponding author Tel: 025-83686635; E-mail: ppshen@nju.edu.cn

过氧化物酶体增殖物激活受体 γ(peroxisome proliferator-activated receptor gamma, PPARγ) 是 PPARs 亚家族中的一员. PPARy 能识别内源或外源 的特异性配体,发生激活并转录一系列靶基因,从而 参与众多生理功能的调控. PPARy 对于脂肪细胞的 分化起着决定性的作用,如果 PPARy 缺失则会导致 脂肪组织发育不良;同时 PPARy 还能调控许多与脂 防代谢相关基因的表达,对干脂肪细胞的功能至关 重要<sup>[1]</sup>. 另外 ,PPARγ 在葡萄糖的动态平衡及胰岛 素敏感性的调控中也发挥重要作用[2]. 此外, PPARγ 还能调节成骨细胞和破骨细胞的分化[3] ,调 控免疫细胞的表型和功能[1,4]. 随着研究的不断深 入 PPARγ 的功能正逐渐被揭示; 而 PPARγ 的功能 调控紊乱则与多种疾病密切相关(如糖尿病、动脉 粥样硬化、肿瘤等)<sup>[1]</sup>. 研究显示 ,PPARγ 的翻译后 修饰(posttranslational modifications, PTMs),如磷酸 化、泛素化和 SUMO 化等,可以直接影响其空间构

象并调控蛋白相互作用,因此,PTMs 对于 PPARγ的转录活性及功能有着重要的调节作用<sup>[5]</sup>,并能作为疾病治疗中的有效靶点.

## 1 PPARγ的结构及转录活性调节

PPARγ是核受体超家族中的一员,其亚家族包括 PPARα、PPARβ/δ和 PPARγ三个成员. 它们在结构上具有很大的同源性,主要包含以下几个结构域: N 端的 A/B 结构域,DNA 结合结构域(DBD)和配体结合结构域(LBD),以及 C 端的配体依赖性激活结构域(AF2),配体非依赖性激活结构域(AF1)则位于 N 端(Fig. 1A). 在体内,mRNA的可变剪切产生了 2 种亚型即 PPARγ1和 PPARγ2 ,其中 PPARγ2 比 PPARγ1 在 N 端多 30个氨基酸(人源细胞中两者相差 28 个氨基酸). 两者都能够促进脂肪细胞分化,而 PPARγ2 能力更强.

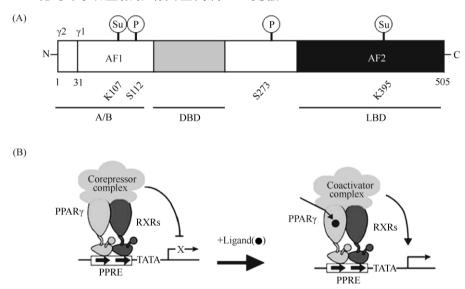


Fig. 1 The domain structure and ligand-dependent transactivation of PPAR $\gamma^{[1]}$  (A) The A/B, DNA-binding (DBD), and ligand-binding (LBD) domains of PPAR $\gamma$  are indicated. P, phosphorylation site; Su, sumoylation site; numbers correspond to amino acid positions. (B) A corepressor/coactivator exchange complex required for transcriptional activation by PPAR $\gamma$ . PPAR $\gamma$  binds to peroxisome proliferator response elements (PPRE) as a heterodimer with the retinoid X receptor (RXR). In the absence of ligand, PPAR $\gamma$ /RXR inhibits transcription through the recruitment of corepressor complex. Upon ligand is available, this corepressor complex dissociates and is replaced by a coactivator complex that then activates transcription at the promoter

PPARγ 通常与视黄酸 X 受体 (retinoid X receptor ,RXR) 结合为异二聚体. 在没有结合配体时 ,PPARγ/RXR 主要与一些辅助抑制因子结合 ,它们可招募组蛋白去乙酰化酶 (histone deacetylases ,HDACs) ,从而抑制靶基因的转录. 当配体与 LBD

结合之后 .便会诱导 PPARγ 构象发生改变 ,早期结合的辅助抑制因子会被一些辅助激活因子替代 ,从而促进基因的转录( Fig. 1B) . 此外 ,PPARγ 还能发生配体非依赖性的激活 ,即使在缺失 LBD 结构域的情形下 ,A/B 结构域中的 AF1 也能够启动特定基因

的转录. 然而奇怪的是 ,当把 N 端 A/B 结构域删除 , $PPAR\gamma$  的转录活性及其促脂肪细胞分化的能力都得到增强. 后来证实 ,这是因为 A/B 区具有 1 个抑制性的磷酸化位点( S112) .

## 2 PPARγ的磷酸化

与其他核受体相似, $PPAR\gamma$ 可以发生磷酸化修饰, $PPAR\gamma$ 与激酶信号通路之间存在交联. 在不同的细胞中、不同的刺激下, $PPAR\gamma$ 发生磷酸化位点也各不相同,产生的生物学效应也多种多样.

#### 2.1 A/B 结构域的磷酸化

S112 的磷酸化修饰( phosphorylation) 是 PPARγ 第 1 个被鉴定的翻译后修饰方式( Ser<sup>112</sup>-PPARγ2 , Ser<sup>82</sup>-PPARγ1) ,该位点位于 A/B 结构域. Hu 等<sup>[6]</sup> 发现 在 NIH 3T3 细胞中有丝分裂原( mitogen) 的刺激可以诱导 ERK2 活化并介导 PPARγ S112 的磷酸化修饰 ,从而抑制 PPARγ 的转录活性和脂肪细胞的分化. 此外 ,PPARγ 配体 troglitazone 和一些压力刺激( 如 anisomysin) 可以分别激活 ERK 和 JNK ,并介导 PPARγ S112 位的磷酸化<sup>[7]</sup>. PPARγ( S112) 磷酸化抑制 PPARγ 转录活性的机制在于: PPARγ 的 A/B 结构域与 LBD 结构域之间存在着紧密联系 ,位于 A/B 结构域上的 S112 磷酸化会改变蛋白的构象 ,从而抑制 LBD 结合配体的能力.

值得注意的是 ,PPAR<sub>Y</sub> 的 S112 位磷酸化并不都是降低其活性的. 研究发现 ,细胞周期素依赖性激酶 9 (cyclin-dependent kinase 9 ,CDK9) 介导的 S112 磷酸化可以提高 PPAR<sub>Y</sub> 转录活性 ,在 NIH 3T3 细胞中过表达 CDK9 能够增加 PPAR<sub>Y</sub> 的磷酸化程度 ,并促进脂肪细胞分化<sup>[8]</sup>. 与此类似的是 ,CDK7 介导的 S112 磷酸化也可增强 PPAR<sub>Y</sub> 的活性 *S*112E 突变能有效恢复因 CDK7 活性丧失导致的 PPAR<sub>Y</sub> 转录失活<sup>[9]</sup>. 而另一篇报道却指出 ,CDK7 介导的磷酸化抑制了 PPAR<sub>Y</sub> 促脂肪细胞分化的能力<sup>[10]</sup>. 这表明 磷酸化调控 PPAR<sub>Y</sub> 转录活性的模式十分复杂 特定的细胞中和特定的刺激下 ,参与的激酶类型不同(ERK 或 CDKs) ,招募的转录辅助因子也不一样 ,从而导致 PPAR<sub>Y</sub> 活性的上调或下降.

此外,细胞周期蛋白 D3 (cyclin D3) 可以与PPARγ相互作用,招募并激活 CDK6,进而使 A/B结构域磷酸化,从而促进脂肪细胞生成[11]. PPARγA/B结构域上的 S16 与 S21 位点可以被酪蛋白激酶 II(CK-II) 磷酸化,从而促进其从细胞核向细胞质的转运[12]. 在肾小管细胞中胰岛素和 C-肽可以激活

PPAR $\gamma$ ,此效应依赖于 PI3K 介导的 A/B 区磷酸化 (13). 综上所述 ,PPAR $\gamma$  A/B 结构域的多个位点可以被多种激酶磷酸化 ,这也充分证明 A/B 结构域调控 PPAR $\gamma$  功能的普遍性和重要性.

## 2.2 S273 的磷酸化

除了 A/B 结构域以外 ,最新研究发现 , $PPAR\gamma$  位于 DBD 和 LBD 之间铰链区的 S273 可以被 CDK5 磷酸化. 肥胖小鼠脂肪组织会释放大量促炎因子 ,这些信号会诱导 p35 发生切割而生成 p25 ,p25 入核与 CDK5 结合并使之激活 ,活化的 CDK5 进而特异性磷酸化  $PPAR\gamma2$  内 S273. 该位点的磷酸化不会影响  $PPAR\gamma$  的生脂能力 ,但会选择性抑制部分靶基因的表达. 抗糖尿病药物 rosiglitazone 和 MRL-24 ( $PPAR\gamma$  的完全或部分激动剂) 可以抑制 S273 位磷酸化 ,而不影响 CDK5 对视网膜母细胞瘤蛋白 (retinoblastoma protein ,Rb) 的磷酸化修饰 [14].

PPAR<sub>γ</sub> 内 S273 的磷酸化是依赖 CDK5 的 ,但是对于该过程的调控机制还不清楚. 研究发现 ,核受体辅阻遏子( nuclear receptor corepressor ,NCoR)可以调控 CDK5 对于 PPAR<sub>γ</sub> 的磷酸化  $^{[15]}$ . 脂肪细胞 NCoR 特异性敲除( NCoR  $^{-/-}$ ) 的小鼠 ,其肥胖、糖耐受及胰岛素敏感性都较野生型有较大改善 ,而且脂肪组织中巨噬细胞的浸润及炎症都降低. 进一步研究发现 ,NCoR 作为一种接头蛋白 ,可以增强 CDK5 与 PPAR<sub>γ</sub> 的相互作用并促进 S273 位磷酸化 ,NCoR  $^{-/-}$  小鼠中 CDK5 介导的 PPAR<sub>γ</sub> ( S273) 磷酸化程度下降 ,因此 PPAR<sub>γ</sub> 下游与糖代谢相关的部分靶基因发生上调.

值得注意的是,上述 CDK5、CDK6、CDK7 及 CDK9 都是细胞周期相关激酶,而 PPAR $\gamma$  对于细胞周期也有重要的调控作用,PPAR $\gamma$  配体能够上调 CDKs 的抑制蛋白 p $21^{Cip1}$ 、p $27^{Kip1}$ 等的表达,从而使细胞周期停滞 [16]. 由此可见,PPAR $\gamma$  和 CDKs 组成了复杂的调控模块,一方面,CDKs 可以通过对 PPAR $\gamma$  的磷酸化修饰而调控其活性;另一方面,PPAR $\gamma$  也可以通过其下游靶基因而间接调控 CDKs 的活性.

## 3 PPARγ的泛素化

蛋白质泛素化(ubiquitination)是指在靶蛋白的特定赖氨酸残基上共价连接1个由76个氨基酸残基组成并进化保守的多肽即泛素(ubiquitin).泛素化过程需要3种蛋白酶依次参与:即泛素活化酶E1、泛素结合酶E2和泛素连接酶E3.泛素化修饰

既能调控靶蛋白进行蛋白酶体介导的降解过程,也可以作为"支架"招募其他蛋白而形成信号复合物.研究发现,配体可以调控 PPAR $\gamma$  的泛素化修饰.在3T3-F442A 细胞中,PPAR $\gamma$  配体在诱导细胞分化的同时,还能促进 PPAR $\gamma$  AF2 区域的泛素化修饰及蛋白酶体依赖性的蛋白降解,而 AF2 区域的点突变(E499Q)则会抑制该过程<sup>[17]</sup>.由此推测,PPAR $\gamma$ 结合配体后发生构象改变,一方面,招募辅助激活因子而使其发生激活,另一方面,也可以招募泛素化相关酶的结合并诱导蛋白酶体依赖的降解,从而负反馈地调控 PPAR $\gamma$  的转录活性.但与此相反的是,PPAR $\gamma$  和 PPAR $\gamma$  的转录活性.但与此相反的是,PPAR $\gamma$  和 PPAR $\gamma$  的泛素化修饰,分别受到各自特异性配体的负调控<sup>[18,19]</sup>,出现这种差异的具体原因目前仍不清楚.

在遗传性疾病囊性纤维化(cystic fibrosis)中, 基因突变导致组织型转谷氨酰胺酶(tissue transglutaminase ,TG2) 上调 ,TG2 能够诱导上皮细胞 PPARγ 发生交联并形成聚集体 ,从而诱导 PPARγ 的多聚泛素化降解及转录活性下降[20]. 目前,泛素 化修饰对于 PPARy 转录活性的调节还存在争议. 有文献报道,泛素-蛋白酶体途径可介导 PPARγ的 蛋白更新 此过程对其下游基因的有效转录是必须 的 而泛素活化酶抑制剂 El inhibitor、蛋白酶体抑制 剂 MG-132 则能引起 PPARγ 转录活性的下降<sup>[21,22]</sup>. 值得注意的是 PPARy 在细胞内的降解方式并不是 单一的 ,PPARγ 还可以被胱天蛋白酶(caspase) 切割 而失活<sup>[23,24]</sup>. 用肿瘤坏死因子 α (tumor necrosis factor α ,TNFα) 处理脂肪细胞可导致全长 PPARγ 蛋 白的表达量下调,这是因为细胞核内活化的 caspase-3、caspase-6 能够在 PPARγ 的 N 端进行切 割, 生成分子量约 45kD 的片段, 随后此片段出核并 发生降解.

## 4 PPARγ的 SUMO 化

SUMO 化(sumoylation) 是一种类泛素化的翻译后修饰方式 ,SUMO 化可引起蛋白表面特征改变并调控蛋白相互作用 ,从而影响靶蛋白的稳定性、定位及活性等多方面性质. SUMO 化位点通常具有以下特征序列:  $\psi$ KxE ,其中 $\psi$ 代表疏水氨基酸 ,x 为任意氨基酸  $^{[25]}$ . PPAR $\gamma$ 2 AF1 区的 K107( 即 PPAR $\gamma$ 1 中 K77) 可以发生 SUMO 化修饰 ,泛素载体蛋白 9 (ubiquitin carrier protein 9 ,Ubc9) 和 PIAS1 (protein inhibitor of activated STAT1) 分别作为 PPAR $\gamma$  特异的 E2 结合酶和 E3 连接酶参与其中. PPAR $\gamma$  K107

位点的 SUMO 化会抑制其转录活性 ,如果将 K107 突变( K107R) 则能增强其转录活性 ,而且过表达突变型  $PPAR_{\gamma}$  的 HepG2 细胞对于配体诱导的凋亡更加敏感<sup>[26]</sup>.

PPAR $\gamma$ 1 的 K365 位点附近也含有 SUMO 化特征序列 ,并能发生与 K77 位相似的 SUMO 化修饰 ,该位点的 SUMO 化修饰 ,对于 rosiglitazone 介导的诱导型一氧化氮合酶基因 ( inducible NO synthase , iNOS) 的转录抑制是必须的  $^{[27]}$  . Rosiglitazone 与PPAR $\gamma$  上 LBD 区结合 ,并引起 K365 的  $\varepsilon$ -NH $_2$  上 N原子暴露 ,在 Ubc9 和 PIAS1 的催化下发生 SUMO 化修饰. SUMO 化的 PPAR $\gamma$  与 NCoR/HDAC3 形成复合物 ,从而阻止 19S 蛋白酶体的招募 ,导致这些辅助抑制因子无法从 iNOS 基因启动子上清除. 在凋亡细胞诱导的抑炎效应中也有类似的机制 ,凋亡细胞能诱导 PPAR $\gamma$  内 K77 位点发生 SUMO 化修饰 ,并在  $TNF\alpha$  启动子上形成抑制性的蛋白复合物 ,从而抑制  $TNF\alpha$  的转录  $^{[28]}$  .

K77 与 K365 位 SUMO 化修饰的不同之处在于: 前者能直接抑制 PPARγ 自身的转录活性,而后者通过蛋白相互作用间接抑制 NF- $\kappa$ B 的转录活性; 前者不受配体直接调控,而后者是配体依赖性的. 此外,K365 位点 SUMO 化还受一氧化碳(CO)调控,这提示 CO 介导的抑炎效应是 PPARγ SUMO 化依赖的[29]. 除了上述 2 个位点之外,K63 也可发生 SUMO 化修饰[30],该修饰方式不影响 PPARγ 的转录活性,其具体功能仍有待研究.

## 5 PPARγ的亚硝基化与硝基化

一氧化氮(NO)是一种重要的气体信号分子,在细胞内可以由 NOS 催化产生. NO 诱导的信号转导可以通过激活其受体鸟苷酸环化酶(guanylate cyclase ,GC),并启动 cGMP (cyclic GMP)/ PKG (protein kinase G)级联反应而实现;另一方面,NO 的功能很大程度上体现在对蛋白质的亚硝基化修饰 (S-nitrosylation)上. 亚硝基化修饰,即 NO 自由基与蛋白质半胱氨酸的巯基共价结合而形成 SNO 基团的反应. 运用生物素开关技术和蛋白质组学技术,研究人员发现,NO 供体刺激的系膜细胞中,PPARγ可以发生亚硝基化修饰,并且在白介素 1 (interleukin-1β,IL-1β)刺激的细胞中得到了证实[ $^{311}$ . 由于 PPARγ能够负调控炎症因子的释放,因此,亚硝基化可能会导致 PPARγ 功能的抑制,从而放大炎症反应.

除了亚硝基化之外,NO 还能与机体内产生的超氧 阴离子( $O_2^{\bullet-1}$ )形成过氧亚硝基 阴离子( $ONOO^{-1}$ , $ONOO^{-1}$ 可以对蛋白的酪氨酸位点进行硝基化修饰(nitration). 在 RAW 264.7 细胞中,加入脂多糖(lipopolysaccharides ,LPS)或  $TNF\alpha$  处理能导致  $PPAR\gamma$  发生硝基化修饰,进而抑制其配体依赖性的胞质到核的转位  $OPAR\gamma$  的硝基化可能会导致其对配体依赖性激活的耐受. 综上所述,NO 可以通过亚硝基化或硝基化修饰的方式调控  $OPAR\gamma$  的转录活性,但相关分子机制及功能仍不清楚.

## 6 各种翻译后修饰之间的关系

蛋白质的翻译后修饰之间并不是孤立存在的,而是存在相互影响、紧密联系的网络式调控,这为蛋白质功能的精细控制提供了有力保障.研究发现,PPARy的各种翻译后修饰之间存在错综复杂的联系,不同位点的不同修饰、同一位点的不同修饰之间均呈现出一定的关联.

## 6.1 PPARy的磷酸化与泛素化

PPAR $\gamma$  的磷酸化可以促进泛素化. 脂肪细胞中,IFN $\gamma$  诱导的 PPAR $\gamma$  蛋白酶体降解与 S112 位点上的磷酸化相关,ERK1/2 的抑制剂可以减少PPAR $\gamma$  的降解<sup>[33]</sup>. 而这样的调控模式也存在于其他蛋白中,如 cyclin  $E \setminus I_K B\alpha$  等,可能的机制是磷酸化修饰形成的对接位点有利于 E3 连接酶的招募. 也有研究表明,PPAR $\gamma$ 1 内 S84 位磷酸化后能特异性地招募 Pin1,Pin1 的 WW 结构域结合在 PPAR $\gamma$ 6 的 AF-1 区特定序列上,并抑制具有 WW 结构域的 E3 连接酶的结合,从而抑制 PPAR $\gamma$ 6 的多聚泛素化<sup>[22]</sup>.

## 6.2 PPARγ的磷酸化与 SUMO 化

一种称作"磷酸化-SUMO 化开关"(phosphosumoyl switch)的复合修饰基序存在于众多转录因子中,如 MEF2、GATA1、STAT1等,它们具有一致的保守序列 $\psi$ KxExxS,该基序将磷酸化和 SUMO 化在时空上有机地整合起来<sup>[34]</sup>. PPAR $\gamma$  中也具有这样的开关,Yamashita等<sup>[35]</sup>发现,PPAR $\gamma$  S112 位磷酸化能促进其 K107 位 SUMO 化,将 S112 点突变(S112A)的 PPAR $\gamma$  转入细胞时,其 SUMO 化水平也随之降低。由于 PPAR $\gamma$  S112 位磷酸化与 K107 位 SUMO 化都降低其转录活性,推测两者之间有协同发挥功能的作用。这种协同作用的分子机制尚未阐明,可能的解释是磷酸化修饰引起的构象改变有利

于 PIAS1 的招募,并引起 K107 位 SUMO 化,进而招募特异性的辅助抑制因子. 值得注意的是,泛素化和 SUMO 化都发生在赖氨酸残基上,因此,它们可能会因位点竞争而相互抑制.

## 7 PPARγ的翻译后修饰与疾病

PPARγ 与多种疾病密切相关,包括糖尿病、动脉粥样硬化、肿瘤等,而 PPARγ 的翻译后修饰则在这些疾病中扮演了十分重要的角色(Table 1).

Table 1 The relationship between posttranslational modifications of  $PPAR\gamma$  and diseases

	<u> </u>	
Type of PTMs	Site of PTMs	Relation to diseases
Phosphorylation	S112	Diabetes ,tumor
	S273	Diabetes
	S16 ,S21	
Ubiquitination		Tumor
Sumoylation	K107	Inflammation
	K395	Inflammation
	K63	Atherosclerosis
S-nitrosylation		Inflammation

#### 7.1 PPARγ的磷酸化与糖尿病

PPARγ 是重要的糖尿病相关基因之一,迄今为 止 在糖尿病及相关代谢疾病中已发现了 PPARγ 的 多种突变<sup>[36]</sup>. PPARy 的磷酸化可以通过调控其转 录活性而调节机体的胰岛素耐受. PPARy S112A 转 基因小鼠在高脂喂食下能够维持较高的胰岛素敏感 性,体重却不会显著增加,这与非磷酸化形式的 PPARγ能有效上调脂连蛋白的表达相关[37]. 在体 内 ,Dok1(downstream of tyrosine kinases-1) 可以负调 控 Ras/MEK/ERK 级联反应 ,从而间接调控 PPARy 磷酸化<sup>[38]</sup>. 在正常小鼠脂肪组织中 "Dok1 的低表达 能维持 PPARy 本底的磷酸化 ,以控制脂肪细胞的分 化; 然而,高脂喂食诱导 Dok1 的高表达打破了 PPARγ磷酸化修饰的平衡,导致脂肪细胞肥大及血 胰岛素过多症. 最新研究表明 S273 位磷酸化与胰 岛素耐受也密切相关[14,15,39]. PPARy 配体 rosiglitazone、MRL24 和 SR1664 均可抑制 CDK5 介 导的 S273 位磷酸化 同时改善胰岛素耐受 ,而 S112 位磷酸化不受配体影响. 临床数据也显示 ,糖尿病 患者 PPARy (S273) 的磷酸化状态与胰岛素敏感性 呈显著负相关. 这些结果不仅让人们对 PPARy 配 体的作用机制有了新的认识,同时也提示,CDK5介 导的 PPAR<sub>7</sub> S273 位磷酸化能作为Ⅱ型糖尿病治疗 中的新靶点.

#### 7.2 PPARy的磷酸化与肿瘤

PPARγ 在多种肿瘤细胞 ,如结肠癌、乳腺癌、肝 癌及肺癌等中均有表达,它通常被认为是抑癌基因, 但 PPARy 在肿瘤发展中的功能仍存在一定争 议[40]; 而这些争议的来源可能与 PPAR v 的翻译后 修饰有一定联系. PPARy 配体通常能够抑制肿瘤的 生长,但在APC基因突变的结肠癌中却反而促进肿 瘤细胞增殖,这与 PPARγ介导的 β-联蛋白调控有 部分关联[41],也可能与配体诱导的 PPARy 翻译后 修饰有关. 在结肠癌中,促胃液素(gastrin)可以刺 激肿瘤细胞的增殖,此效应与 ERK、成纤维细胞生 长因子受体(fibroblast growth factor receptors ,EGFR) 介导的 PPARγ 磷酸化及蛋白酶体降解相关; 如果将 磷酸化位点进行突变(S84A)则可逆转 gastrin 的效 应<sup>[42]</sup>. 而在乳腺癌细胞 MDA-MB-231 中,过表达 Parvin-β 可以增加 CDK9 介导的 PPARγ1 S82 磷酸 化 并促进其下游相关靶基因的转录 从而抑制肿瘤 的发展[43]. 在使用 R-etodolac 治疗前列腺癌的模型 中,R-etodolac 可诱导 MAPK 的磷酸化并导致 PPARγ的泛素化降解;如果将 R-etodolac 与 HERkinase 抑制剂联用 ,则可抑制 PPARγ 的降解并进一 步增强抗癌效果<sup>[44]</sup>. 这些结果提示 ,PPARγ 的翻译 后修饰在肿瘤的发生发展中有重要调控作用, PPARy 的翻译后修饰也能作为肿瘤治疗的靶点.

#### 8 展望

PPARy 翻译后修饰的重要性得到了越来越多的文献证实,但还有很多问题尚待解决. 例如参与各种翻译后修饰的蛋白酶,以及这些修饰方式所调控的蛋白相互作用和下游靶基因等仍不清楚. 同时还应注意到 PPARy1 和 PPARy2 的表达呈现出一定的组织特异性,那么 PPARy2 在脂肪组织中的翻译后修饰是否也存在于其它组织中,例如巨噬细胞中PPARy1 S243 的磷酸化有何功能. 此外,蛋白质的翻译后修饰通常是可逆的,而对于 PPARy 去修饰作用的研究相对滞后. 除了已鉴定的翻译后修饰之外,新的修饰方式或新的修饰位点仍有待发现. 特别要强调的是,配体对于 PPARy 的各种翻译后修饰开发新的修饰方式或许将为一些疾病的治疗带来曙光.

#### 参考文献(References)

[1] Tontonoz P, Spiegelman B M. Fat and beyond: the diverse biology of PPARγ [J]. Annu Rev Biochem, 2008, 77(1):

289-312

- [2] Lehrke M , Lazar MA. The many faces of PPAR  $\gamma$  [J]. Cell , 2005 , 123(6): 993-999
- [3] Wan Y. PPARγ in bone homeostasis [J]. Trends Endocrinol Metab 2010, 21(12): 722-728
- [4] Klotz L, Burgdorf S, Dani I, et al. The nuclear receptor PPARγ selectively inhibits Th17 differentiation in a T cell-intrinsic fashion and suppresses CNS autoimmunity [J]. J Exp Med, 2009, 206(10): 2079-2089
- [5] Beekum O V, Fleskens V, Kalkhoven E. Posttranslational modifications of PPARγ: fine-tuning the metabolic master regulator [J]. Obesity (Silver Spring), 2009, 17(2): 213-219
- [6] Hu E , Kim J B , Sarraf P , et al. Inhibition of adipogenesis through MAP kinase-mediated phosphorylation of PPARγ [J]. Science ,1996 274 (5295): 2100-2103
- [7] Gelman L, Michalik L, Desvergne B, et al. Kinase signaling cascades that modulate peroxisome proliferator-activated receptors [J]. Curr Opin Cell Biol, 2005, 17(2): 216-222
- [8] Iankova I, Petersen RK, Annicotte J, et al. Peroxisome proliferator-activated receptor  $\gamma$  recruits the positive transcription elongation factor b complex to activate transcription and promote adipogenesis [J]. Mol Endocrinol , 2006, 20(7): 1494–1505
- [9] Compe E, Drané P, Laurent C, et al. Dysregulation of the peroxisome proliferator-activated receptor target genes by XPD mutations [J]. Mol Cell Biol, 2005, 25(14): 6065-6076
- [10] Helenius K , Yang Y , Alasaari J , et al. Mat1 inhibits peroxisome proliferator-activated receptor  $\gamma$ -mediated adipocyte differentiation [J]. Mol Cell Biol , 2009 , **29**(2): 315-323
- [11] Sarruf D A , Iankova I , Abella A , et al. Cyclin D3 promotes adipogenesis through activation of peroxisome proliferator– activated receptor γ[J]. Mol Cell Biol , 2005 , 25 (22): 9985– 9995
- [12] Knethen A V , Tziepły N , Jennewein C , et al. Casein-kinase-II dependent phosphorylation of PPARγ provokes CRM1-mediated shuttling of PPARγ from the nucleus to the cytosol [J]. J Cell Sci , 2010 , 123( Pt 2): 192-201
- [13] Al-Rasheed N M, Chana R S, Baines R J, et al. Ligand-independent activation of peroxisome proliferator-activated receptor-γ by insulin and C-peptide in kidney proximal tubular cells [J]. J Biol Chem, 2004, 279(48): 49747-49754
- [14] Choi JH , Banks AS , Estall JL , et al. Anti-diabetic drugs inhibit obesity-linked phosphorylation of PPAR $\gamma$  by Cdk5 [J]. Nature , 2010 , 466 (7305) : 451-456
- [15] Li PP, Fan WQ, Xu JF, et al. Adipocyte NCoR knockout decreases PPARγ phosphorylation and enhances PPARγ activity and insulin sensitivity [J]. Cell, 2011, 147(4): 815-826
- [16] 黄进勇 涨夏 ,赵文恩、β-胡萝卜素抑制 MCF-7 细胞生长上调过氧化酶体增殖物激活受体 γ(PPARγ) 表达[J]. 中国生物化学与分子生物学报(Huang JY , Zhang X , Zhao WE. β-Carotene inhibits cell viability and up-regulates peroxisome proliferator-activated receptor γ (PPARγ) expression in MCF-7 breast cancer cells [J]. Chin J Biochem Mol Biol) , 2009 , 25

- (6): 542-548
- [17] Hauser S , Adelmant G , Sarraf P , et al. Degradation of the peroxisome proliferator-activated receptor  $\gamma$  is linked to ligand-dependent activation [J]. J Biol Chem , 2000 , 275 (24): 18527-18533
- [18] Blanquart C , Barbier O , Fruchart J , et al. Peroxisome proliferator-activated receptor  $\alpha$  ( PPAR $\alpha$ ) turnover by the ubiquitin-proteasome system controls the ligand-induced expression level of its target genes [J]. J Biol Chem , 2002 , 277 (40): 37254-37259
- [19] Genini D, Catapano C V. Block of nuclear receptor ubiquitination: a mechnism of ligand-dependent control of peroxisome proliferator-activated receptor δ activity [J]. J Biol Chem, 2007, 282 (16): 11776-11785
- [20] Maiuri L , Luciani A , Giardino I , et al. Tissue transglutaminase activation modulates inflammation in cystic fibrosis via PPAR down-regulation [J]. J Immunol , 2008 , 180 (11): 7697-7705
- [21] Kilroy G E , Zhang X , Floyd Z E. PPARγ AF-2 domain functions as a component of a ubiquitin-dependent degradation signal [J]. Obesity (Silver Spring) , 2009 , 17 (4): 665-673
- [22] Fujimoto Y, Shiraki T, Horiuchi Y, et al. Proline cis/transisomerase pin1 regulates peroxisome proliferator-activated receptor γ activity through the direct binding to the activation function-1 domain [J]. J Biol Chem, 2010, 285 (5): 3126-3132
- [23] He F, Doucet J A, Stephens J M. Caspase-mediated degradation of PPARγ proteins in adipocytes [J]. Obesity (Silver Spring), 2008, 16 (8): 1735-1741
- [24] Guilherme A, Tesz G J, Guntur K V, et al Tumor necrosis factora induces caspase-mediated cleavage of peroxisome proliferatoractivated receptor γ in adipocytes [J]. J Biol Chem, 2009, 284 (25): 17082-17091
- [25] Geiss-Friedlander R, Melchior F. Concepts in sumoylation: a decade on [J]. Nat Rev Mol Cell Biol, 2007, 8 (12): 947-956
- [26] Ohshima T , Koga H , Shimotohno K. Transcriptional activity of peroxisome proliferator-activated receptor  $\gamma$  is modulated by SUMO-1 modification [J]. J Biol Chem , 2004 , **279** (28): 29551-29557
- [27] Pascual G, Ogawa S, Gamliel A, et al. A SUMOylation-dependent pathway mediates transrepression of inflammatory response genes by PPARγ [J]. Nature, 2005, 437 (7059): 759-763
- [28] Jennewein C, Kuhn A, Schmidt MV, et al. Sumoylation of peroxisome proliferator-activated receptor γ by apoptotic cells prevents lipopolysaccharide-induced NCoR removal from κB binding sites mediating transrepression of proinflammatory cytokines [J]. J Immunol , 2008 , 181 (8): 5646-5652
- [29] Haschemi A, Chin B Y, Jeitler M, et al. Carbon monoxide induced PPARγ SUMOylation and UCP2 block inflammatory gene expression in macrophages [J]. PLoS One, 2011, 6 (10): e26376
- [30] Lim S , Ahn B Y , Chung S S , et al. Effect of a peroxisome

- proliferator-activated receptor  $\gamma$  sumoylation mutant on neointimal formation after balloon injury in rats [J]. Atherosclerosis ,2009 , 206 (2): 411-417
- [31] Kuncewicz T, Sheta E A, Goldknopf I L, et al. Proteomic analysis of S-nitrosylated proteins in mesangial cells [J]. Mol Cell Proteomics, 2003, 2(3): 156-163
- [32] Shibuya A, Wada K, Nakajima A, et al. Nitration of PPARγ inhibits ligand-dependent translocation into the nucleus in a macrophage-like cell line, RAW 264.7 [J]. FEBS Lett, 2002, 525 (1-3): 43-47
- [33] Floyd Z E , Stephens J M. Interferon-γ-mediated activation and ubiquitin-proteasome-dependent degradation of PPARγ in adipocytes [J]. J Biol Chem , 2002 , 277 (6): 4062-4068
- [34] Yang X J, Gregoire S. A recurrent phospho-sumoyl switch in transcriptional repression and beyond [J]. Mol Cell, 2006, 23 (6): 779-786
- [35] Yamashita D, Yamaguchi T, Shimizu M, et al. The transactivating function of peroxisome proliferator-activated receptor γ is negatively regulated by SUMO conjugation in the amino-terminal domain [J]. Genes Cells ,2004 ,9 (11): 1017– 1029
- [36] Jeninga E H , Gurnell M , Kalkhoven E. Functional implications of genetic variation in human PPARgamma [J]. Trends Endocrinol Metab 2009 20(8): 380-387
- [37] Rangwala S M, Rhoades B, Shapiro JS, et al. Genetic modulation of PPARγ phosphorylation regulates insulin sensitivity [J]. Dev Cell , 2003 , 5 (4): 657-663
- [38] Hosooka T, Noguchi T, Kotani K, et al. Dok1 mediates high-fat diet-induced adipocyte hypertrophy and obesity through modulation of PPARγ phosphorylation [J]. Nat Med , 2008 , 14 (2): 188-193
- [39] Choi J H, Banks A S, Kamenecka T M, et al. Antidiabetic actions of a non-agonist PPARγ ligand blocking Cdk5-mediated phosphorylation [J]. Nature, 2011, 477 (7365): 477-481
- [40] Peters J M, Shah Y M, Gonzalez F J. The role of peroxisome proliferator-activated receptors in carcinogenesis and chemoprevention [J]. Nat Rev Cancer, 2012, 12 (3): 181-195
- [41] Girnun G D, Smith W M, Drori S, et al. APC-dependent suppression of colon carcinogenesis by PPARγ [J]. Proc Natl Acad Sci U S A 2002 99(21):13771-13776
- [42] Chang A J , Song D H , Michael W M. Attenuation of peroxisome proliferator-activated receptor  $\gamma$  ( PPAR $\gamma$ ) mediates gastrin-stimulated colorectal cancer cell proliferation [J]. J Biol Chem , 2006 , 281 (21): 14700-14710
- [43] Johnstone C N, Mongroo P S, Rich A S, et al. Parvin-β Inhibits breast cancer tumorigenicity and promotes CDK9-mediated peroxisome proliferator-activated receptor gamma 1 phosphorylation [J]. Mol Cell Biol, 2008, 28 (2): 687-704
- [44] Hedvat M, Jain A, Carson D A, et al. Inhibition of HER-kinase activation prevents ERK-mediated degradation of PPARgamma [J]. Cancer Cell, 2004, 5 (6): 565-574