

# CARMA3 调控 NF-κB 信号通路激活的研究进展

周 洋 郑文燕 胡帝宇 童智子 蒋松宏 王怡丹

西南大学动物科学学院,重庆 402460

**摘要** 含半胱天冬酶募集结构域的膜相关鸟苷酸激酶蛋白3(caspase recruitment domain and membrane-associated guanylate kinase-like domain protein 3, CARMA3)属于CARMA家族,是一个新型的骨架蛋白。CARMA3通过调控NF-κB信号通路的激活,影响细胞的周期进程、增殖和信号转导,从而影响癌症的发生和细胞应答。论文介绍了NF-κB信号通路的激活过程、G蛋白偶联受体(G protein-coupled receptors, GPCRs)的配体、DNA损伤和感染可激活CARMA3介导的NF-κB信号通路、血管内皮生长因子(vascular endothelial growth factor, VEGF)的活性水平受CARMA3介导的NF-κB信号通路的影响、A20负调控CARMA3介导的NF-κB信号通路,以及CARMA3与癌症发生的关联,旨在为基于NF-κB信号通路的细胞周期进程、增殖和细胞应答方面的研究提供参考。

**关键词** 含半胱天冬酶募集结构域的膜相关鸟苷酸激酶蛋白3(CARMA3); NF-κB; G蛋白偶联受体(GPCRs); 血管内皮生长因子(VEGF)

中图分类号 Q 71 文献标识码 A 文章编号 1000-2421(2019)04-0149-06

CARMA3又名含募集半胱氨酸-天冬氨酸蛋白酶结构域的蛋白10(caspase recruitment domain-containing protein 10, CARD10)和BCL10互作MAGUK蛋白1(BCL10 interacting MAGUK protein, Bimp1)。CARMA3属于CARMA家族,除造血细胞外,绝大部分组织细胞均表达CARMA3。CARMA3与BCL10和MALT1互作形成CBM复合物,调控NF-κB通路的激活,影响细胞的周期进程、增殖以及细胞应答<sup>[1]</sup>。

NF-κB是由多个密切相关的转录因子组成的家族,几乎在所有的动物细胞都表达,参与应激、细胞因子、自由基、重金属、紫外线、氧化的低密度脂蛋白和细菌病毒抗原引起的细胞应答。NF-κB在调控感染后的免疫应答、DNA转录、细胞因子生成、细胞存活等方面发挥重要作用。NF-κB通路的错误调控可引起癌症、炎性疾病、自体免疫性疾病等的发生<sup>[2]</sup>。本文围绕CARMA3调控NF-κB通路的激活以及与癌症发生的关联进行综述。

## 1 CARMA3的结构与组织分布

### 1.1 CARMA3的结构

CARMA3是一个骨架蛋白,结构如图1所示,包含N端的CARD结构域、中间的卷曲螺旋(coiled-coil)结构域、连接片段(linker)、PDZ结构域(在PSD-95、DLG和ZO-1蛋白上发现的结构域),SH3结构域和C端的鸟苷酸激酶样(guanylate kinase-like, GUK)结构域。PDZ-SH3-GUK又称为膜结合的鸟苷酸激酶样结构域(membrane-associated GUK domain, MAGUK domain)。

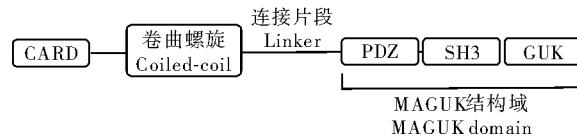


Fig.1 Structural representation of CARMA3

### 1.2 CARMA3的组织分布

CARMA家族含有3个成员,尽管3个成员结

构相似,但在不同的组织中表达。CARMA1主要在脾、胸腺和外周血白细胞中表达,CARMA2主要在胎盘中表达,CARMA3分布的范围较广,在肝、肾、心和脑中高水平表达,在脾、胸腺和外周血淋巴细胞中不表达<sup>[3]</sup>。

## 2 NF-κB 通路的激活

哺乳动物 NF-κB 包括 5 个成员:NF-κB1 (p50/p105)、NF-κB2 (p52/p100)、RelA (p65)、RelB 和 c-Rel。RelA、RelB 和 c-Rel 以成熟形式合成,C-端有反式激活结构域,NF-κB1 和 NF-κB2 以前体形式合成,前体名称分别为 p105 和 p100,C-端有锚蛋白重复序列,前体经蛋白酶体降解后形成具有活性的 NF-κB 亚基 p50 和 p52。p50 和 p52 具有 DNA 结合结构域,没有反式激活结构域。静息状态下,NF-κB 与 NF-κB 的抑制剂 (inhibitor of κB, IκB) 结合,IκB 的锚蛋白重复序列结构域掩盖 NF-κB 蛋白的核定位序列 (nuclear localization signals, NLS),使其以失活状态滞留在胞浆<sup>[4]</sup>。

IκB 的降解启动 NF-κB 的激活,该过程主要通过 IκB 激酶 (IκB kinase, IKK) 信号复合体活化后介导。IKK 信号复合体包含 3 个亚基:2 个催化亚基 IKK $\alpha$  和 IKK $\beta$  和 1 个调节亚基 IKK $\gamma$ <sup>[5]</sup>。NF-κB 信号通路分为经典通路和非经典通路(图 2)。经典通路中,肿瘤坏死因子受体 (tumor necrosis factor re-

ceptor, TNFR)、IL-1 受体 (interleukin-1 receptor, IL-1R)、toll 样受体 (toll-like receptor, TLR) 和抗原受体识别相应刺激物后, IκB 激酶  $\beta$  (inhibitor of κB kinase  $\beta$ , IKK $\beta$ ) 活化环的 Ser177 和 Ser181 发生磷酸化, 激活的 IKK $\beta$  磷酸化 IκB, IκB 在 SCF (Skp1-Cull1-F-box) 泛素连接酶复合物的作用下发生 K48 位连接的多泛素化, 被 26S 蛋白酶体降解, 释放 NF-κB 进入细胞核, 与相应的 DNA 反应元件结合, 在共激活因子的共同作用下促进靶基因的转录。非经典通路中, 细胞因子家族中的特定成员诱导 IKK $\alpha$  的 Ser176 和 Ser180 发生磷酸化, 激活的 IKK $\alpha$  磷酸化 p100, p100 降解形成 p52, p52 和 RelB 生成 p52/RelB 复合物, 进入细胞核促进靶基因的转录和翻译。IKK $\alpha$  和 IKK $\beta$  可通过其他信号通路建立联系直接调控特定基因的转录, 如 p53、有丝分裂原激活蛋白 (mitogen-activated protein kinase, MAPK) 和干扰素调控因子 (interferon regulatory factor, IRF) 通路<sup>[6]</sup>。调节亚基 IKK $\gamma$  主要参与经典通路的激活, IKK $\gamma$  缺失后, TNF $\alpha$ 、IL-1、脂多糖 (lipopolysaccharide, LPS) 和 poly(I:C) 刺激不能促进 IKK 复合物活性升高, IκB $\alpha$  磷酸化和降解受损, NF-κB 与 DNA 结合的活性降低。IKK $\beta$  缺失同样也可导致 NF-κB 与 DNA 结合的活性降低, 但 IKK $\alpha$  缺失后二者的结合活性不受影响。与 CARMA3 形成 CBM 复合物的 BCL10 和 MALT1 参与调控

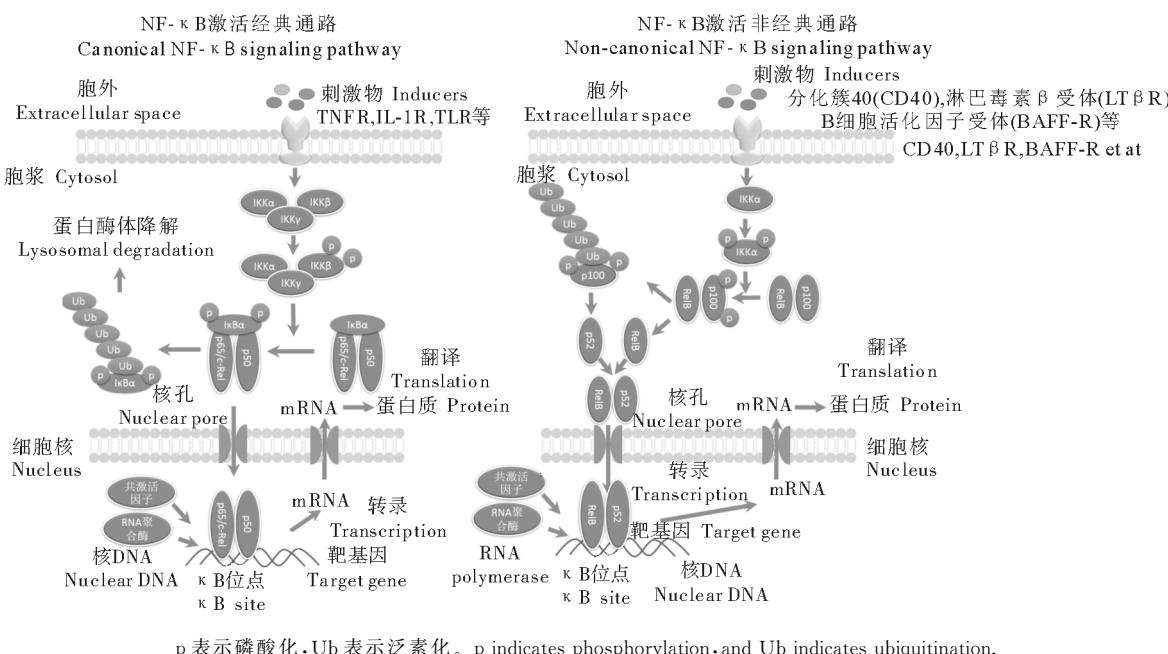


图 2 NF-κB 激活的经典通路和非经典通路

Fig.2 Canonical and non-canonical NF-κB signaling pathways

IKK $\gamma$ 的泛素化,影响 NF-κB 通路激活<sup>[7]</sup>。IKK $\gamma$ 的 K399 位点对其泛素化起关键作用,过表达 BCL10 对 IKK $\gamma$ 的 K399R 突变体的蛋白水平没有影响,也不能发生泛素化<sup>[5]</sup>。激活 NF-κB 通路的途径非常广泛。趋化因子,如 CXCL8、CXCL1、CCL5 和 CCL2 与 GPCRs 互作后激活 G 蛋白,G 蛋白与 GPCRs 分离,启动第二信使信号转导,GPCRs 同时也和 GPCR 互作蛋白(GPCR interacting proteins, GIPs)C-端的同源结构域互作,调控 NF-κB 通路的激活<sup>[8]</sup>。DNA 损伤可引起 NF-κB 激活。拓扑异构酶控制 DNA 超螺旋的程度。I 型拓扑异构酶有助于 DNA 产生瞬时的单链断裂,为诱导转录所必需,II 型拓扑异构酶参与 DNA 复制和细胞分裂,产生瞬时的 DNA 双链断裂。靶向拓扑异构酶的药物不仅抑制拓扑异构酶的活性,同时干扰断裂 DNA 的再连接,导致永久的 DNA 断裂,激活 NF-κB 通路,该过程细胞核保持完整性<sup>[9]</sup>。病毒感染后,病毒被膜糖蛋白在宿主细胞受体的参与下激活 NF-κB 通路。双链 RNA 在胞浆蓄积,激活蛋白激酶受体,引起 IKK 活化,另外,病毒糖蛋白的大量合成导致内质网过载,通过钙离子或氧化自由基激活 NF-κB<sup>[10]</sup>。

### 3 CARMA3 调控 NF-κB 通路激活

#### 3.1 CARMA3 调控 NF-κB 通路激活的机制

CARMA3 通过募集 IKK $\gamma$ 、BCL10、TRAF6 和 IKK $\alpha/\beta$  激酶激活 NF-κB。HEK293 细胞转染 CARMA3 或 BCL10 均能激活内源 IKK $\gamma$ 的泛素化,诱导 NF-κB 活化。人源 CARMA3 11-163 肽段是激活 NF-κB 的关键肽段,与空载体比较,HEK293T 细胞表达该肽段后 NF-κB 活性升高 80~100 倍<sup>[11]</sup>。酵母双杂交试验和免疫共沉淀试验表明 PMA 和离子霉素处理后促进 IKK $\gamma$ 的 Leu51-Ala100 区域与 CARMA3 的 Ile600-Leu800 区域互作<sup>[12]</sup>。

以往认为,CBM 信号复合体调控 IKK 活性的主要机制是:CARMA 作为骨架蛋白募集 BCL10、MALT1 和 IKK $\gamma$ ,促进 IKK $\gamma$ 和 MALT1 空间上相互邻近,导致 IKK $\gamma$ 成为 MALT1 的 K63 位连接多泛素化底物<sup>[13]</sup>。然而,虽然发现过表达 CARMA3 后 IKK $\gamma$ 与 CARMA3 互作,免疫共沉淀试验发现促进 IKK $\gamma$ 多泛素化,但通过尿素和 SDS 破坏与 IKK $\gamma$ 互作的蛋白、再次免疫共沉淀后检测不到泛素化,表明过表达 CARMA3 后是促进与 IKK $\gamma$ 互

作蛋白的泛素化,而非 IKK $\gamma$ 的泛素化,并且,LPA 或 PMA 加离子霉素处理 MEFs 后也不能诱导 IKK $\gamma$ 泛素化<sup>[14]</sup>。

#### 3.2 CARMA3 调控 G 蛋白偶联受体(GPCRs)介导的 NF-κB 通路激活

GPCRs 是细胞表面受体中的一个大家族,在调控细胞游走、分化、增殖和存活方面发挥重要作用。GPCRs 通过触发异源三聚体 G 蛋白的鸟嘌呤核苷酸交换转导环境信号。G 蛋白在信号转导过程中起分子开关的作用。G 蛋白与 GDP 结合时处于失活状态,GTP 取代和 G 蛋白结合的 GDP 后,G 蛋白活化,激活腺苷酸环化酶,催化腺苷酸生成 cAMP,激活下游通路;同时,G 蛋白发挥 GTP 酶活性,水解 GTP 成为 GDP,释放磷酸,成为失活状态<sup>[14]</sup>。

CARMA3 在 GPCRs 介导的 NF-κB 通路激活的过程中起重要的调控作用。GPCRs 的配体溶血磷脂酸(lysophosphatidic acid, LPA)<sup>[15]</sup>、内皮缩血管肽 II<sup>[16]</sup>、凝血酶<sup>[17]</sup>、PKC 激动剂 PMA 加离子霉素<sup>[14]</sup>诱导 I $\kappa$ B $\alpha$ 磷酸化并降解,以及 p65 在 Ser536 位的磷酸化,但不能激活 CARMA3<sup>-/-</sup>小鼠胚胎成纤维细胞(mouse embryonic fibroblasts, MEFs)的 NF-κB 通路,并且敲除 CARMA3 对 IKK $\beta$  磷酸化没有影响。

蛋白激酶 C(protein kinase C, PKC)参与 GPCRs 诱导 NF-κB 激活。PKC 属于丝氨酸/苏氨酸激酶家族,包括 3 类同工酶:传统 PKC(conventional PKC, cPKC),新型 PKC(novel PKC, nPKC)和非典型 PKC(atypical PKC, aPKC)。cPKC 的激活依赖于钙离子和甘油二酯,nPKC 的激活独立于钙离子,而 aPKC 的激活同时独立于钙离子和甘油二酯。3 类 PKC 均可激活 NF-κB<sup>[15]</sup>。cPKC 抑制剂 Go6097 预处理细胞后阻断 LPA 激活 NF-κB,其中 cPKC 的亚型 PKC $\alpha$ 在该过程起关键作用,突变后 NF-κB 活化减弱。LPA 处理细胞后诱导 PKC $\alpha$ 迁移到浆膜,与附着在浆膜上的 Ras 互作,促进 PKC $\alpha$ 的 Ser657 位点发生磷酸化,促进 CBM 复合物形成,激活 NF-κB 通路<sup>[15,18-19]</sup>。

#### 3.3 CARMA3 调控 NF-κB 通路介导的血管内皮生长因子的活性水平

VEGF 是胚胎发生期、骨骼生长和再生过程中血管再生的关键调控蛋白,促进动脉、静脉和淋巴系统血管内皮细胞的生长,诱导抗凋亡蛋白 Bcl-2 和 A1 的表达,通过 3'-磷酸肌醇激酶(phosphati-

dylinositol-3 kinase, PI3K)-Akt 通路抑制凋亡。VEGF 也和病理条件下血管增生有关,如实体瘤、眼内血管再生综合征、炎症和脑水肿情况下 VEGF 转录水平升高。使用 VEGF 抗体或抑制剂处理后可减慢细胞再生,减轻症状<sup>[20]</sup>。

IL-8 是促血管生成因子,作用于血管内皮细胞引起 I $\kappa$ B $\alpha$  磷酸化和降解, NF- $\kappa$ B 的核结合活性增强,促进 VEGF 转录和翻译水平升高。使用 I $\kappa$ B 突变蛋白(I $\kappa$ B S32A/S36A)抑制 I $\kappa$ B $\alpha$  磷酸化和降解后, VEGF 转录、翻译和分泌水平降低。同时, siRNA 沉默 CARMA3、BCL10 或 MALT1 均引起 NF- $\kappa$ B 活化减弱, VEGF 转录、翻译和分泌水平降低,表明 IL-8 促进 CBM 复合物形成,激活 NF- $\kappa$ B 通路,促进 VEGF 活性升高<sup>[21]</sup>。

### 3.4 CARMA3 调控 DNA 损伤引起的 NF- $\kappa$ B 活化

癌症治疗过程中常采用基因毒性策略,如电离辐射和特定类型的化学治疗。许多治疗导致特异的 DNA 损伤,形成双链断裂,细胞核激酶毛细血管扩张性共济失调突变因子(ataxia telangiectasia mutated, ATM)识别双链断裂后激活细胞因子分泌和细胞程序性死亡<sup>[22]</sup>。基因毒性试剂亚德里亚霉素、VP16 和 CPT 处理 MEFs 后引起 NF- $\kappa$ B 活化,敲除 CARMA3、BCL10、MALT1 或 PKC 抑制剂 GF109203X 预处理后 NF- $\kappa$ B 活化减弱。敲除 CARMA3、BCL10 或 MALT1 后亚德里亚霉素处理 MEFs,细胞凋亡数量显著增加,表明 CBM 复合物通过激活 NF- $\kappa$ B 促进细胞存活。与体外试验结果一致,动物试验结果表明,辐射 14 d 内野生型未见死亡,23% 的 CARMA3 敲除小鼠死亡,结肠样品中依赖于 NF- $\kappa$ B 活化生成的 IL-6 和 TNF- $\alpha$  减少,表明 DNA 损伤介导依赖于 CARMA3 的 NF- $\kappa$ B 通路激活<sup>[23]</sup>。

### 3.5 CARMA3 调控感染引起的细胞因子的释放

CARMA3 正调控由感染引起的依赖于 NF- $\kappa$ B 通路的细胞因子的释放。RNA 病毒侵入宿主细胞后快速激活 NF- $\kappa$ B 通路,促进炎性因子的合成和释放。与野生型小鼠比较,CARMA3<sup>-/-</sup> 小鼠感染单链 RNA 病毒甲型流感病毒(influenza A virus, IAV)后抑制 NF- $\kappa$ B 通路激活,IL-1 $\alpha$ 、IL- $\beta$  和 IL-6 分泌减少,肺组织中病毒载量降低,肺损伤减弱,感染口膜炎病毒(vesicular stomatitis virus, VSV)后血清中 IL-1 $\alpha$ 、IL- $\beta$  和 IL-6 分泌减少,脑组织病毒载量降低,MEFs 中 NF- $\kappa$ B 活化部分受阻,IL-6 转录水平下调。炎性因子释放早期,CARMA3 通

过其 C 端的 GUK 结构域与线粒体上的线粒体抗病毒信号蛋白(mitochondrial antiviral-signaling protein, MAVS)结合,抑制 MAVS 形成胱蛋白样高分子聚合物,炎性因子释放后一段时间,CARMA3 通过蛋白酶体途径降解,释放 MAVS,激活 TBK1/IRF3 通路,分泌 I 型干扰素<sup>[24]</sup>。与野生型小鼠比较,CARMA3<sup>-/-</sup> 小鼠感染链格孢引起嗜中性粒细胞和嗜酸性粒细胞浸润更少,炎性强度更小,IL-8、CCL20、CXCL1、CXCL2 和 CXCL5 转录水平降低,IL-33 释放减少<sup>[25-26]</sup>。

### 3.6 A20 负调控 CARMA3 介导 NF- $\kappa$ B 的激活

A20 抑制 TNF $\alpha$  介导的 NF- $\kappa$ B 的活化。A20 通过泛素化过程调控 NF- $\kappa$ B 的活化。A20 属于胞浆蛋白,结构上包含 N-端的卵巢肿瘤(ovarian tumor)OTU 结构域和 C-端的 7 个锌指结构,二者活性相反,OTU 结构域介导去泛素化,锌指结构介导泛素连接酶活性。A20 的 OTU 结构域催化信号分子的去泛素化,导致 TNF $\alpha$  和 TRAF6 诱导的 NF- $\kappa$ B 活性减弱,A20 介导的 K48 连接的多泛素化对 NF- $\kappa$ B 无抑制作用。BCL10 或 CARMA3 介导 IKK $\gamma$  泛素化,当 HEK293 细胞共转 A20 和 CARMA 11-126 或 BCL10 时,A20 通过其 N-端的 OTU 结构域的去泛素化活性抑制 CARMA3 11-126 或 BCL10 与 IKK $\gamma$  结合,导致 CARMA3 11-126 或 BCL10 诱导 IKK $\gamma$  泛素化受阻,I $\kappa$ B $\alpha$  降解受到抑制,从而抑制了 NF- $\kappa$ B 通路的活化。A20 不介导对 CARMA3 或 BCL10 的蛋白降解<sup>[11]</sup>。

## 4 CARMA3 与癌症的发生

越来越多的研究表明,CARMA3 转录和翻译水平的升高与癌症的发生呈正相关,降低 CARMA3 的表达水平抑制癌细胞的增殖。30.8%(33/107)结肠癌患者的结肠黏膜 CARMA3 的蛋白表达水平升高。敲低 CARMA3 后 NF- $\kappa$ B 活化减弱,细胞增殖和细胞周期进程减慢,过表达 CARMA3 后则相反<sup>[27]</sup>。过表达 CARMA3 促进人乳腺癌 MCF-7 细胞系的增殖<sup>[28]</sup>。人膀胱癌细胞系 CARMA3 转录和翻译水平升高,miR-24 降低。过表达 miR-24 降低 CARMA3 的 mRNA 和蛋白表达水平,并抑制细胞增殖和细胞周期进程,促进凋亡的发生<sup>[29]</sup>。同样,胃癌细胞株 AGS、MKN74 和 HGC27 细胞中 miR-24 的表达水平低于胃黏膜上皮 GES-1 细胞<sup>[30]</sup>。过表达 CARMA3 可抑制 miR-24<sup>[31]</sup>。表达 miR-195 后结肠直肠癌组织降低

CARMA3 的活性,减弱了癌细胞侵袭性<sup>[32]</sup>。C-X-C 模体趋化因子受体 4(C-X-C motif chemokine receptor 4, CXCR4)在 20 多种恶性肿瘤中高表达,促进癌症扩散<sup>[33]</sup>。表达 CXCR4 的细胞顺基质细胞衍生因子-1α(stromal cell-derived factor-1α, SDF-1α)梯度游走,激活依赖于 CBM 复合物的 NF-κB 通路,促进癌细胞侵袭<sup>[34]</sup>。

尽管在细胞水平通过抑制或过表达 CARMA3 的蛋白水平显示 CARMA3 转录和翻译与癌症的发生呈现明显的相关性,但仍然需要进一步探索 CARMA3 与癌症发生的因果关系:是 CARMA3 在细胞的蓄积引起癌症的发生,还是癌症的发生促进了 CARMA3 蛋白在胞内的蓄积?后者可作为癌症的诊断和预后提供指标,前者还可为癌症的预防和治疗提供靶点,因此,无论是前者还是后者,对临床都有重要意义。

## 5 结语

NF-κB 几乎在所有的哺乳动物细胞中都表达,并参与机体对各种刺激作出的应答,因此,NF-κB 得到了深入的研究。CARMA3 与 BCL10 和 MALT1 结合形成 CBM 复合物后募集 IKKγ,调控 GPCRs、VEGF、DNA 损伤和感染等诱导的 NF-κB 通路的激活。CARMA3 的研究多集中于影响癌症的发生,癌症组织中 CARMA3 的蛋白表达量升高,但通过干扰 CARMA3 能否有效地抑制癌症的发生仍需要更深入的机制研究和临床试验;另外,关于 CARMA3 的研究在调控感染等刺激因素诱导依赖于 NF-κB 通路的细胞因子释放方面的研究较少,因此,在调控机体免疫应答方面仍有待更深入的探索。

## 参 考 文 献

- [1] MEROLLE M I, AHMED M, NOMIE K, et al. The B cell receptor signaling pathway in mantle cell lymphoma[J]. Oncotarget, 2018, 9(38): 25332-25341.
- [2] DOLCET X, LLOBET D, PALLARES J, et al. NF-κB in development and progression of human cancer[J]. Virchows archiv, 2005, 446(5): 475-482.
- [3] SUN J. CARMA3: a novel scaffold protein in regulation of NF-κB activation and diseases[J/OL]. World journal of biological chemistry, 2010, 1(12): 353[2019-01-14]. <https://www.wjgnet.com/1949-8454/full/v1/i12/353.htm>.
- [4] DOLCET X, LLOBET D, PALLARES J, et al. NF-κB in development and progression of human cancer[J]. Virchows archiv, 2005, 446(5): 475-482.
- [5] ZHOU H L, WERTZ I, O'ROURKE K, et al. Bcl10 activates the NF-κB pathway through ubiquitination of NEMO[J]. Nature, 2004, 427(6970): 167-171.
- [6] SIVANDZADE F, PRASAD S, BHALERAO A, et al. NRF2 and NF-κB interplay in cerebrovascular and neurodegenerative disorders: molecular mechanisms and possible therapeutic approaches[J/OL]. Redox biology, 2019, 21(2): 101059[2019-01-14]. <https://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S2213231718309571>.
- [7] RUDOLPH D, YEH W C, WAKEHAM A, et al. Severe liver degeneration and lack of NF-κB activation in NEMO/IKK gamma-deficient mice[J]. Genes & development, 2000, 14(7): 854-862.
- [8] UEDA Y, RICHMOND A. NF-κB activation in melanoma[J]. Pigment cell research, 2006, 19(2): 112-124.
- [9] JANSSSENS S, TSCHOPP J. Signals from within: the DNA-damage-induced NF-κB response[J]. Cell death and differentiation, 2006, 13(5): 773-784.
- [10] SANTORO M G, ROSSI A, AMICI C. New embo member's review-NF-κB and virus infection: who controls whom[J]. EMBO journal, 2003, 22(11): 2552-2560.
- [11] STILO R, VARRICCHIO E, LIGUORO D, et al. A20 is a negative regulator of BCL10- and CARMA3-mediated activation of NF-κB[B][J]. J Cell Sci, 2008, 121(8): 1165-1171.
- [12] STILO R, LIGUORO D, DI JESO B, et al. Physical and functional interaction of CARMA1 and CARMA3 with Ikappa kinase gamma-NF-κB essential modulator[J]. J Biol Chem, 2004, 279(33): 34323-34331.
- [13] MCALLISTER-LUCAS L M, JIN X, GU S, et al. The CARMA3/Bcl10/MALT1 signalosome promotes angiotensin II-dependent vascular inflammation and atherosclerosis[J]. Journal of biological chemistry, 2010, 285(34): 25880-25884.
- [14] GRABINER B C, BLONSKA M, LIN P C, et al. CARMA3 deficiency abrogates G protein-coupled receptor-induced NF-κB activation[J]. Genes & development, 2007, 21(8): 984-996.
- [15] MAHANIVONG C, CHEN H M, YEE S W, et al. Protein kinase C alpha-CARMA3 signaling axis links Ras to NF-κB for lysophosphatidic acid-induced urokinase plasminogen activator expression in ovarian cancer cells[J]. Oncogene, 2008, 27(9): 1273-1280.
- [16] MCALLISTER-LUCAS L M, RULAND J, SIU K, et al. CARMA3/Bcl10/MALT1-dependent NF-κB activation mediates angiotensin II-responsive inflammatory signaling in nonimmune cells[J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2007, 104(1): 139-144.
- [17] DELEKTA P C, APEL I J, GU S, et al. Thrombin-dependent NF-κB activation and monocyte/endothelial adhesion are mediated by the CARMA3-Bcl10-MALT1 signalosome[J]. Journal of biological chemistry, 2010, 285(53): 41432-41442.
- [18] JIANG T, GRABINER B, ZHU Y, et al. CARMA3 is crucial for EGFR-induced activation of NF-κB and tumor progression[J]. Cancer research, 2011, 71(6): 2183-2192.
- [19] LI H, YE X, MAHANIVONG C, et al. Signaling mechanisms

- responsible for lysophosphatidic acid-induced urokinase plasminogen activator expression in ovarian cancer cells[J].J Biol Chem, 2005,280(11):10564-10571.
- [20] LECOUTER J, GERBER H, FERRARA N. The biology of VEGF and its receptors[J].Nature medicine, 2003,9(6):669-676.
- [21] MARTIN D, GALISTEO R, GUTKIND J S. CXCL8/IL8 stimulates vascular endothelial growth factor (VEGF) expression and the autocrine activation of VEGFR2 in endothelial cells by activating NF kappa B through the CBM (Carma3/Bcl10/Malt1) complex[J].Journal of biological chemistry, 2009,284(10):6038-6042.
- [22] BITON S, ASHKENAZI A. NEMO and RIP1 control cell fate in response to extensive DNA damage via TNF- $\alpha$  feedforward signaling[J].Cell, 2011,145(1):92-103.
- [23] ZHANG S, PAN D, JIA X, et al. The CARMA3-BCL10-MALT1 (CBM) complex contributes to DNA damage-induced NF- $\kappa$ B activation and cell survival[J].Protein & cell, 2017,8(11):856-860.
- [24] JIANG C, ZHOU Z, QUAN Y, et al. CARMA3 is a host factor regulating the balance of inflammatory and antiviral responses against viral infection[J].Cell reports, 2016,14(10):2389-2401.
- [25] CAUSTON B, PARDO-SAGANTA A, GILLIS J, et al. CARMA3 mediates allergic lung inflammation in response to alternaria alternata[J].American journal of respiratory cell and molecular biology, 2018,59(6):684-694.
- [26] CAUSTON B, RAMADAS R A, CHO J L, et al. CARMA3 is critical for the initiation of allergic airway inflammation[J].
- Journal of immunology, 2015,195(2):683-694.
- [27] MIAO Z, ZHAO T, WANG Z, et al. CARMA3 is overexpressed in colon cancer and regulates NF- $\kappa$ B activity and cyclin D1 expression[J].Biochemical and biophysical research communications, 2012,425(4):781-787.
- [28] 杨威, 冯辉. CARMA3 过表达促进乳腺肿瘤细胞生长[J]. 解剖科学进展, 2013,19(6):528-530.
- [29] ZHANG S, ZHANG C, LIU W, et al. MicroRNA-24 upregulation inhibits proliferation, metastasis and induces apoptosis in bladder cancer cells by targeting CARMA3[J].Int J Oncol, 2015,47(4):1351-1360.
- [30] 舒君, 秦咏梅, 郭晓鹤, 等. miRNA-24 通过靶向 CARMA3 基因调控胃癌 AGS 细胞的增殖和凋亡[J]. 中国肿瘤生物治疗杂志, 2017,24(10):1093-1100.
- [31] 王小英, 姚宗江, 李亚男, 等. miR-24 靶向调控 CARMA3 抑制人结肠癌细胞系 SW620 增殖[J]. 基础医学与临床, 2019(1):70-75.
- [32] WANG L, QIAN L, LI X, et al. MicroRNA-195 inhibits colorectal cancer cell proliferation, colony-formation and invasion through targeting CARMA3[J]. Mol Med Rep, 2014,10(1):473-478.
- [33] ZLOTNIK A. Involvement of chemokine receptors in organ-specific metastasis [J/OL]. Contributions to microbiology, 2006,13(2):191[2019-01-14].<https://www.karger.com/Article/Abstract/92973>.
- [34] REHMAN A O, WANG C Y. CXCL12/SDF-1 $\alpha$  activates NF- $\kappa$ B and promotes oral cancer invasion through the Carma3/Bcl10/Malt1 complex[J]. International journal of oral science, 2009,1(3):105-118.

## Progress on regulation of NF- $\kappa$ B signaling pathway by CARMA3

ZHOU Yang ZHENG Wenyan HU Diyu TONG Zhizi JIANG Songhong WANG Yidan

*College of Animal Science, Southwest University, Chongqing 402460, China*

**Abstract** CARMA3 (caspase recruitment domain and membrane-associated guanylate kinase-like domain protein 3) belongs to CARMA family and is a novel scaffold protein. By regulating the activation of NF- $\kappa$ B signaling pathway, CARMA3 controls cell cycle, proliferation and signal transduction, and consequently influences progression of cancers and cellular responses. Here, we comprehensively reviewed NF- $\kappa$ B signaling pathway activation process, including CARMA3-mediated NF- $\kappa$ B activation triggered by ligands of GPCRs (G protein-coupled receptors), DNA damage or infection, influence of CARMA3-mediated NF- $\kappa$ B activation on VEGF (vascular endothelial growth factor) activity, negative regulation of A20 on CARMA3-mediated NF- $\kappa$ B activation, and the link between CARMA3 and cancers, aiming to provide reference for the study of cell cycle progression, proliferation and cellular responses based on NF- $\kappa$ B signaling pathway.

**Keywords** caspase recruitment domain and membrane-associated guanylate kinase-like domain protein 3 (CARMA3); NF- $\kappa$ B; GPCRs; VEGF

(责任编辑:边书京)