

· 综述 ·

# NF-κB信号通路在儿童肺炎支原体感染中的研究进展



李淑琼<sup>1</sup>, 李云翔<sup>1</sup>, 马亚鑫<sup>1</sup>, 王建军<sup>2</sup>

1. 甘肃中医药大学第一临床医学院 (兰州 730000)

2. 甘肃省人民医院儿科 (兰州 730000)

**【摘要】**肺炎支原体肺炎 (mycoplasma pneumoniae pneumonia, MPP) 是一种常见的社区获得性肺炎, 主要影响儿童。MPP 的临床症状包括发热和咳嗽等, 重症病例可能出现多种并发症。核因子 -κB (nuclear factor-kappa B, NF-κB) 信号通路在调控炎症反应、免疫应答中发挥重要作用。本文探讨了肺炎支原体感染对 NF-κB 信号通路的影响, 分析了其在细胞生存、凋亡及免疫逃逸机制中的双重角色, 并详细讨论了经典与非经典 NF-κB 途径的调控机制。研究表明, 肺炎支原体通过激活 Toll 样受体 2- 核因子 -κB (Toll-like receptor 2-nuclear factor-kappa B, TLR2-NF-κB) 信号通路, 促进炎性细胞因子的释放, 进一步加剧炎症反应。基于这一机制, 本文提出了潜在的治疗策略, 包括中医药成分和现代药物的应用, 强调 NF-κB 作为治疗靶点的意义, 为理解 MPP 的病理机制及发展新型治疗方法提供了理论依据。

**【关键词】** 儿童; 肺炎支原体肺炎; NF-κB 信号通路; 炎症反应; 治疗策略

**【中图分类号】** R 725.6      **【文献标识码】** A

Research progress on the NF-κB signaling pathway in mycoplasma pneumoniae infection in children

LI Shuqiong<sup>1</sup>, LI Yunxiang<sup>1</sup>, MA Yaxin<sup>1</sup>, WANG Jianjun<sup>2</sup>

1. First School of Clinical Medical, Gansu University of Chinese Medicine, Lanzhou 730000, China

2. Department of Pediatrics, Gansu Provincial Hospital, Lanzhou 730000, China

Corresponding author: WANG Jianjun, Email: jianjunwang211@163.com

**【Abstract】** Mycoplasma pneumoniae pneumonia (MPP) is a common form of community-acquired pneumonia that mainly affects children. The clinical symptoms of MPP include fever and cough, and many complications may occur in severe cases. The nuclear factor-kappa B (NF-κB) signaling pathway plays a crucial role in regulating inflammatory responses and immune responses. This article explored the impact of mycoplasma pneumoniae infection on the NF-κB signaling pathway, analyzed its dual roles in cell survival, apoptosis, and immune evasion mechanisms, and discussed the regulatory mechanisms of both classical and non-classical NF-κB pathways. Studies have shown that mycoplasma pneumoniae can promote the release of inflammatory cytokines and further aggravate the inflammatory response by

DOI: 10.12173/j.issn.1004-4337.202409058

基金项目: 甘肃省人民医院院内科研基金项目 (23GSSYD-4)

通信作者: 王建军, 主任医师, 硕士研究生导师, Email: jianjunwang211@163.com

activating the Toll-like receptor 2-nuclear factor-kappa B (TLR2-NF- $\kappa$ B) signaling pathway. Based on this mechanism, the article proposed potential therapeutic strategies, including the application of traditional Chinese medicine components and modern pharmaceuticals, and emphasized the significance of NF- $\kappa$ B as a therapeutic target, which provided a theoretical basis for understanding the pathological mechanisms of MPP and developing novel therapeutic approaches.

**【Keywords】** Children; Mycoplasma pneumoniae pneumonia; NF- $\kappa$ B signaling pathway; Inflammatory response; Therapeutic strategies

儿童肺炎支原体肺炎 (mycoplasma pneumoniae pneumonia, MPP) 是中国 5 岁及以上儿童主要的社区获得性肺炎 (community-acquired pneumonia, CAP)，主要表现为发热、咳嗽，伴有头痛、流涕、咽痛、耳痛等症状，重症和危重症病例可能伴有塑型性支气管炎、胸腔积液、肺实变和坏死、肺栓塞等肺内外并发症<sup>[1]</sup>。全球范围内，MPP 的流行间隔为 3~7 年，占流行年份儿科 CAP 病例的 40% 以上<sup>[2]</sup>。核因子- $\kappa$ B (nuclear factor- $\kappa$ B, NF- $\kappa$ B) 信号通路是一个关键的促炎信号通路，具有控制促炎基因表达、协调免疫应答、平衡细胞存活与凋亡、影响炎症进程并参与病原体清除等多方面作用，是治疗炎症相关疾病的关键靶点。有研究表明，感染肺炎支原体 (mycoplasma pneumoniae, MP) 的巨噬细胞通过释放细胞外囊泡，激活 Toll 样受体 2-核因子- $\kappa$ B/c-Jun 氨基末端激酶 (Toll-like receptor 2-nuclear factor- $\kappa$ B/c-Jun N-terminal kinase, TLR2-NF- $\kappa$ B/JNK) 信号通路，促进未感染巨噬细胞的炎性细胞因子表达<sup>[3]</sup>。NF- $\kappa$ B 作为新抗炎药物的“圣杯”靶点一直存在，深入研究 NF- $\kappa$ B 信号通路在 MPP 中的作用，对于理解其炎症机制和开发针对性的治疗方法具有重要意义。

## 1 MP 感染的病理机制

### 1.1 MP 的生物学特性

MP 是一种无细胞壁的细菌，依靠位于其细胞一端的附着器官与宿主细胞紧密结合。附着器官由多种结构组成，包括哑铃形末端按钮和配对板，这些结构有助于其在宿主上皮细胞的粘附与滑动<sup>[4]</sup>。MP 的细胞膜含有多种毒力因子，如膜脂蛋白和多糖，这些因子在感染过程中发挥着重要作用。膜脂蛋白通过 Toll 样受体 (Toll-like receptors, TLRs) (如 TLR2) 识别宿主细胞，进

而引发一系列免疫反应<sup>[5]</sup>。此外，MP 还利用其附着器官的成分激活宿主细胞的信号通路，导致促炎细胞因子的释放，从而影响宿主的免疫反应与炎症状态。这种生物学特性使得 MP 能够引发严重的上下呼吸道感染，广泛存在于 CAP 病例中。

### 1.2 感染过程

在感染过程中，MP 通过其附着器官与宿主呼吸道上皮细胞结合，进而引发宿主细胞的信号转导反应。粘附蛋白 P1 与宿主细胞的唾液酸受体结合，增强了细菌的附着能力，同时延长因子 Tu 通过结合宿主分子进一步促进了这一过程。这一结合不仅改变了宿主细胞的细胞骨架，还激活了经典 NF- $\kappa$ B 途径<sup>[6]</sup>。当 MPP 的病原体成分与 TLRs、白细胞介素-1 受体 (interleukin-1 receptor, IL-1R) 及肿瘤坏死因子受体 (tumor necrosis factor receptor, TNFR) 结合后，NF- $\kappa$ B 经典途径被激活，导致促炎因子的分泌，如肿瘤坏死因子- $\alpha$  (tumor necrosis factor- $\alpha$ , TNF- $\alpha$ ) 和白细胞介素-1 $\beta$  (interleukin-1 $\beta$ , IL-1 $\beta$ ) 进一步放大了炎症反应<sup>[7]</sup>。此外，MP 也通过激活非经典途径中的 CD40 和 B- 细胞激活因子受体 (B-cell activating factor receptor, BAFF-R)，调节 B 细胞的免疫反应，促进抗体的生成。这些机制共同构成了 MP 感染的致病基础，影响宿主的免疫反应和炎症状态。

## 2 NF- $\kappa$ B 信号通路

### 2.1 经典途径中的 NF- $\kappa$ B 调控

经典 NF- $\kappa$ B 途径在细胞应激响应、免疫防御和细胞稳态维持中发挥着重要作用<sup>[8]</sup>。该途径主要包括 p65 (RelA)、p50、c-Rel、p105 和 p100 等成员，其激活机制可分为几个关键步骤。首先，MP 的表面成分 (如脂蛋白和多糖) 与宿主细胞表面的 TLRs 结合，触发细胞内信号转导<sup>[5]</sup>。这

一结合促进了接头蛋白的招募，如肿瘤坏死因子受体相关因子 (TNF receptor associated factors, TRAFs) 和受体相互作用蛋白 (receptor-interacting proteins, RIPs)，这些蛋白在信号转导中起到桥梁作用，将信号传递至核因子  $\kappa$ B 抑制物激酶 (inhibitor of kappa B kinase, IKK) 复合物。IKK 复合物 (由 IKK $\alpha$ 、IKK $\beta$  和 NEMO 组成) 的激活是这一过程的核心，其中 IKK $\beta$  的活化至关重要，IKK 复合物的激活引发 I $\kappa$ B 蛋白的磷酸化，随后，磷酸化的 I $\kappa$ B 被蛋白酶体降解，释放出活性 NF- $\kappa$ B 二聚体 (如 p50/RelA)，它们通过核定位序列进入细胞核，并结合特定 DNA 序列，启动靶基因的转录<sup>[9]</sup>，这些靶基因编码促炎细胞因子、细胞粘附分子等直接参与免疫和炎症反应。

在先天免疫系统中，经典 NF- $\kappa$ B 通过诱导促炎细胞因子 (如 TNF- $\alpha$ 、IL-1 $\beta$ ) 的产生来增强免疫反应。这些促炎因子通过与其受体结合，激活一系列信号转导过程，动员髓系分化主调节基因 88 (myeloid differentiation primary response gene 88, MYD88)、IRAK 和 TRAF6 等信号分子，进而激活 IKK 复合物并导致 I $\kappa$ B 的降解<sup>[10]</sup>。此外，NF- $\kappa$ B 在适应性免疫中的作用同样显著，尤其是在 T 细胞和 B 细胞的激活过程中。当 T 细胞受体 (T cell receptor, TCR) 识别抗原后，CARD11/Bcl10/MALT1 复合物被激活，促进 IKK 和 NF- $\kappa$ B 通路的激活，最终导致 T 细胞的增殖和分化<sup>[11]</sup>。同样，B 细胞通过 B 细胞受体 (B cell receptor, BCR) 激活 NF- $\kappa$ B，促进抗体的产生，从而有效增强适应性免疫应答。

经典 NF- $\kappa$ B 在炎性小体的组装与激活中也发挥了重要作用。炎性小体是一种多蛋白复合物，调控促炎细胞因子 (如 IL-1 $\beta$ 、IL-18) 的成熟，并介导细胞焦亡 (一种新的程序性细胞死亡方式)。在微生物成分或细胞因子的刺激下，经典 NF- $\kappa$ B 的激活促进了炎性小体传感器受体 (如 NLRP3) 和促炎细胞因子前体 (如 pro-IL-1 $\beta$ ) 的表达，为炎性小体的组装提供了分子基础<sup>[12]</sup>。具体来说，活化后的 NF- $\kappa$ B 二聚体与这些促炎因子的基因启动子结合，诱导其转录，进一步增强炎症反应。此外，激活的传感器蛋白与 ASC 蛋白结合，形成复合物，并聚集 pro-caspase-1，促进其自切割，生成活性 caspase-1，从而裂解 pro-IL-1 $\beta$ ，触发更强烈的炎症反应<sup>[13]</sup>。Yang 等的研

究表明，抑制 NLRP3 炎性小体的过度激活会缓解 MPP<sup>[14]</sup>，也证实了炎性小体的作用。

## 2.2 非经典途径中的NF- $\kappa$ B调控

非经典 NF- $\kappa$ B 途径主要由 RelB 和 p52 组成，其激活机制较为复杂。在 MP 感染过程中，特定受体 (如 CD40、BAFF-R) 的激活导致 NF- $\kappa$ B 诱导激酶 (NF- $\kappa$ B-inducing kinase, NIK) 的积累和激活。NIK 进一步激活 IKK $\alpha$  复合物，这一过程是非经典途径的关键步骤。受体激活后，NIK 与 IKK $\alpha$  复合物结合，磷酸化 p100 的 C 端丝氨酸残基，促使其与泛素 E3 连接酶  $\beta$ -TrCP 结合，最终介导 p100 的泛素化和部分降解，形成 p52<sup>[15]</sup>。去泛素化酶 Otub1 在这一过程中扮演着重要角色，抑制 p100 的 K48 连接泛素化，维持其稳定性，确保在信号诱导和稳态下适当的 p100 稳定性，为后续的 p52 生成奠定基础<sup>[16]</sup>。

加工后的 p52 与 RelB 形成异源二聚体，这一复合物随后进入细胞核，结合特定 DNA 序列，启动靶基因的转录，调控淋巴器官发育、B 细胞和 T 细胞活化等生物学过程。此外，非经典 NF- $\kappa$ B 途径的激活还受到多种负调节因子的抑制，如 TBK1、NLRP12 和 OTUD7B，这些因子通过不同机制抑制通路激活<sup>[17]</sup>。内体依赖性机制也存在，补体膜攻击复合物 (membrane attack complex, MAC) 通过稳定 NIK 并激活下游信号传导，确保非经典途径在适当生物信号下被激活<sup>[18]</sup>。这些调控机制确保了非经典 NF- $\kappa$ B 通路在免疫细胞及淋巴器官发育、免疫稳态和免疫反应中的有效性。见图 1。

## 3 MP感染中NF- $\kappa$ B信号通路的调控

### 3.1 免疫逃逸

通过 B 细胞抗原受体、TNF- $\alpha$ 、IL-1 等刺激，NF- $\kappa$ B 通过 I $\kappa$ B 蛋白的磷酸化和降解而被激活，非经典途径则在 B 细胞激活因子 (B-cell activating factor of the TNF family, BAFF) 等刺激下被激活。NF- $\kappa$ B 信号在未成熟 B 细胞的选择、存活和成熟中起到关键作用，尤其是在 BCR、BAFF 和 APRIL 受体下游的信号传导中发挥重要功能。滤泡 B 细胞在免疫反应中，通过与抗原和基于 TLR 的炎症信号激活，迁移至 T 细胞区域，与 CD4 $^{+}$ 滤泡辅助 T 细胞 (T follicular helper cells, TFH) 相互作用，从而激活 NF- $\kappa$ B 信号通

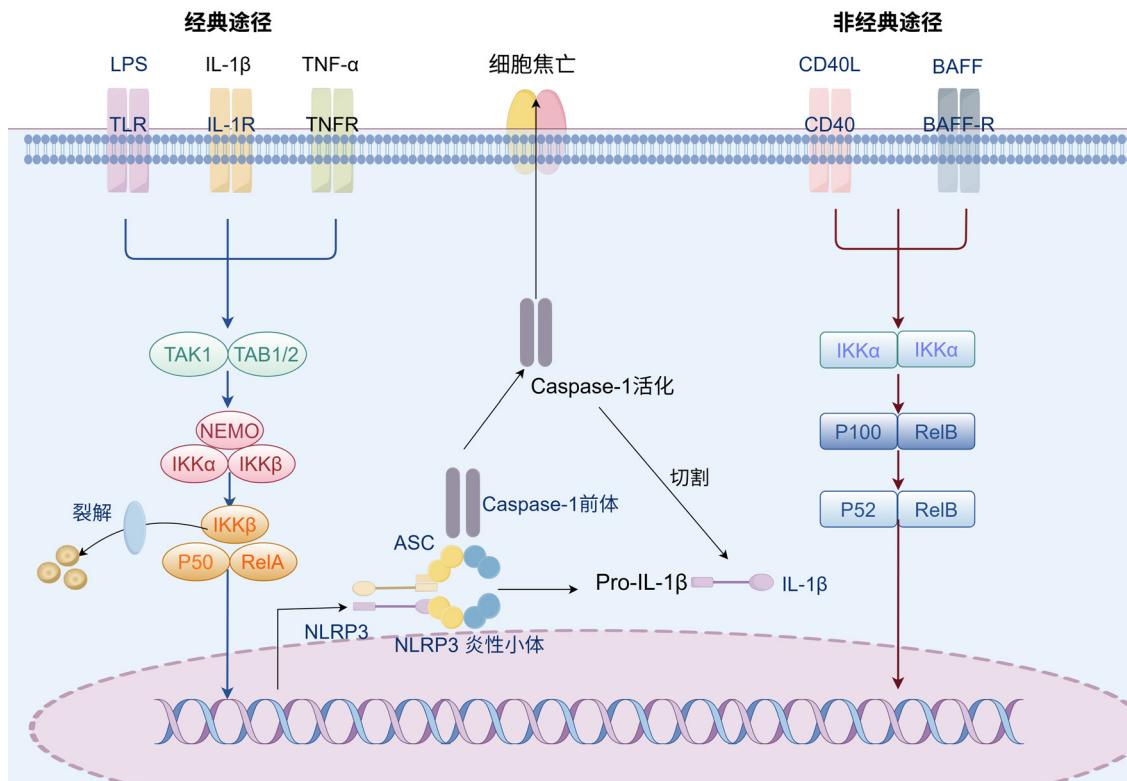


图1 肺炎支原体感染中的NF-κB信号通路

Figure 1. NF-κB signaling pathway in mycoplasma pneumoniae infection

路，促进生发中心（germinal center, GC）的形成和成熟，并实现抗体类别转换和体细胞高频突变（somatic hypermutation, SHM）在B细胞记忆多样性和组织驻留B细胞记忆中<sup>[19]</sup>，NF-κB信号通过提供增强的抗体反应和对同源或异源感染的免疫保护，实现了MP的免疫逃逸。

### 3.2 细胞凋亡和存活

NF-κB信号通路在调控细胞凋亡和存活中扮演着双重角色。在细胞存活方面，NF-κB通过上调抗凋亡基因*Bcl-2*和*Bcl-xL*的表达，阻止了细胞凋亡的发生<sup>[20]</sup>。此外，NF-κB还能促进细胞周期调控蛋白Cyclin D1的表达，从而促进细胞增殖<sup>[21]</sup>。另一方面，NF-κB信号通路的激活可以诱导多种促炎细胞因子的释放，如TNF-α、IL-1和IL-6，这些细胞因子不仅参与炎症反应，还通过激活下游信号通路进一步影响细胞的存活和凋亡<sup>[22]</sup>。在特定条件下，NF-κB也会通过调控促凋亡基因，如*Bax*和*Caspase*家族基因的表达，诱导细胞凋亡。在气道平滑肌细胞中，NF-κB信号通路的激活能够通过上述机制影响细胞的增殖和凋亡，从而对气道重塑和炎症反应产生重要影

响<sup>[23-24]</sup>。NF-κB在不同的细胞类型和条件下的作用可能会有所不同，但其在调控细胞凋亡和存活中发挥着重要作用。

### 3.3 负反馈调节

NF-κB信号通路的负调节是一个多层次、多机制的过程，可以精确控制其活性和持续时间，避免过度炎症反应或不当的基因表达。新合成的*IκBa*和*IκBe*作为NF-κB的靶基因，结合NF-κB二聚体，将其驱回胞质，从而终止转录活性。这一负反馈机制在MP感染中有助于限制NF-κB的过度激活，防止对宿主细胞的损害。IKKα通过磷酸化RelA和c-Rel，介导NF-κB复合物的降解。此外，E3泛素连接酶PDLM2通过去除RelA并促进其降解，抑制NF-κB的转录活性<sup>[25]</sup>。在NF-κB激活初期，PIAS1则抑制RelA与DNA的结合。去泛素化酶A20和CYLD在IKK上游信号转导中也起重要作用，A20通过去除关键信号分子的泛素链和介导RIP1的降解，抑制NF-κB激活<sup>[11]</sup>。这些负调节机制在MP感染中共同作用，以维持宿主细胞的炎症反应的平衡。

## 4 NF-κB信号通路调控的潜在治疗策略

### 4.1 中医药治疗

近年来，中药成分在调控 NF-κB 信号通路方面展现出显著潜力，为炎症相关疾病的治疗提供了新的思路。甘草富含多种生物活性成分，如甘草次酸、甘草甜素、甘草昔及异甘草素，这些成分抑制了 TNF-α、IL-1β 和 IL-6 等促炎细胞因子的产生，其作用机制涉及抑制 IκBα 的磷酸化及降解过程，进而阻断 NF-κB 的活化<sup>[26]</sup>。香叶醇是一种天然抗菌剂，Fu 等的研究证明了小鼠的 IL-1、IL-6、IL-8、TNF-α 和 TGF 状态被香叶醇明显消耗，香叶醇还抑制肺组织中细胞外调节蛋白激酶（extracellular regulated protein kinases, ERK1/2）和 NF-κB 的表达<sup>[27]</sup>。油茶种子提取物总黄酮类化合物有显著的抗炎活性，可以减少 MP 诱导的 TLR2 表达增加，通过抑制 TLR2 介导的 NF-κB 和 MAPK 通路减轻 MP 诱导的肺损伤<sup>[28]</sup>。MP 感染 A549 细胞会诱导 CCL5、CCR4、NF-κB 核蛋白表达及 p-NF-κB-p65 磷酸化，同时降低 NF-κB 细胞质蛋白，金丝桃昔治疗可抵消这些诱导效应，促进 A549 细胞增殖，并减少 MP 诱导的 IL-8 和 TNF-α 产生<sup>[29]</sup>。这些中药成分通过多种机制有效调控 NF-κB 信号通路，显示出在抗炎治疗中的应用前景，还有更多的中药单体和处方有待研究。

### 4.2 现代医学治疗

该领域的治疗策略主要包括 NF-κB 抑制剂、抗氧化剂、免疫调节剂和抗生素等。BAY11-7082 是一种合成的 IκB 激酶 β 抑制剂，通过抑制 I-κB 激酶 -β 的降解，BAY11-7082 使 IκB 能够保护 NF-κB 并防止其易位到细胞核中，NF-κB 可以通过消除受损的线粒体来限制 NLRP3 炎性小体的激活，BAY11-7082 还可以直接抑制 NLRP3 炎性小体的激活<sup>[30]</sup>。TPCA-1 是较为常见的 NF-κB 抑制剂，通过靶向巨噬细胞中的多种炎症途径，抑制 NF-κB 通路，减少促炎因子释放并阻断干扰素基因刺激因子（stimulator of interferon genes, STING）通路，防止过度免疫反应，从而有效缓解过度炎性细胞因子风暴<sup>[31]</sup>。N-乙酰半胱氨酸（N-acetylcysteine, NAC）具有抗氧化和抗炎特性，是 NF-κB 的特异性抑制剂，主要抑制 IKK 蛋白过表达引起的 NF-κB 活化，从而抑制炎症反应<sup>[32]</sup>。

托珠单抗是一种单克隆抗 IL-6 受体抗体，能够与 IL-6 竞争性结合其受体，从而阻断 IL-6 与其受体的结合，抑制 IL-6 信号传导，此外，托珠单抗可能减少 IL-6 的产生，从而降低 NF-κB 被 IL-6 激活的可能性。阿奇霉素（azithromycin, AZM）因其免疫调节和抗炎特性而被作为急性肺损伤的潜在治疗药物。Xu 等的研究发现，AZM 可通过下调 Mettl3 来灭活 NF-κB 信号转导<sup>[33]</sup>。这些药物在治疗 MP 感染及相关炎症反应中发挥了重要作用。

## 5 小结

MP 通过 TLRs、细胞因子受体及应激反应途径等多种方式激活 NF-κB 信号通路，进而引发一系列炎症反应。近年来许多研究表明，一些天然产物和合成化合物能够调节 NF-κB 信号通路的活性，这为开发新型抗 MPP 药物提供了重要线索，进一步明确这些药物对于该途径的影响及其在 MPP 中的具体作用机制，以及它们之间的相互关系，将为靶向干预提供理论基础，并为其治疗提供新的思路和方法，从而实现对 MPP 的有效防治。

## 参考文献

- 中华人民共和国国家卫生健康委员会. 儿童肺炎支原体肺炎诊疗指南（2023 年版）[J]. 中国合理用药探索, 2023, 20(3): 16–24. [National Health Commission of the People's Republic of China. Guidelines for diagnosis and treatment of mycoplasma pneumoniae pneumonia in children (2023 edition)[J]. Chinese Journal of Rational Drug Use, 20(3): 16–24.] DOI: [10.3969/j.issn.2096-3327.2023.03.003](https://doi.org/10.3969/j.issn.2096-3327.2023.03.003).
- Song Z, Jia G, Luo G, et al. Global research trends of *Mycoplasma pneumoniae* pneumonia in children: a bibliometric analysis[J]. Front Pediatr, 2023, 11: 1306234. DOI: [10.3389/fped.2023.1306234](https://doi.org/10.3389/fped.2023.1306234).
- Ma C, Hao X, Gao L, et al. Extracellular vesicles released from macrophages infected with *Mycoplasma pneumoniae* stimulate proinflammatory response via the TLR2–NF-κB/JNK signaling pathway[J]. Int J Mol Sci, 2023, 24(10): 8588. DOI: [10.3390/ijms24108588](https://doi.org/10.3390/ijms24108588).
- Nakane D, Kenri T, Matsuo L, et al. Systematic structural analyses of attachment organelle in *Mycoplasma pneumoniae*[J]. PLoS Pathog, 2015, 11(12): e1005299.

- DOI: [10.1371/journal.ppat.1005299](https://doi.org/10.1371/journal.ppat.1005299).
- 5 Chen YH, Wu KH, Wu HP. Unraveling the complexities of Toll-like receptors: from molecular mechanisms to clinical applications[J]. *Int J Mol Sci*, 2024, 25(9): 5037. DOI: [10.3390/ijms25095037](https://doi.org/10.3390/ijms25095037).
  - 6 Luo H, He J, Qin L, et al. Mycoplasma pneumoniae lipids license TLR-4 for activation of NLRP3 inflammasome and autophagy to evoke a proinflammatory response[J]. *Clin Exp Immunol*, 2021, 203(1): 66–79. DOI: [10.1111/cei.13510](https://doi.org/10.1111/cei.13510).
  - 7 Yu H, Lin L, Zhang Z, et al. Targeting NF-κB pathway for the therapy of diseases: mechanism and clinical study[J]. *Signal Transduct Target Ther*, 2020, 5(1): 209. DOI: [10.1038/s41392-020-00312-6](https://doi.org/10.1038/s41392-020-00312-6).
  - 8 Taniguchi K, Karin M. NF-κB, inflammation, immunity and cancer: coming of age[J]. *Nat Rev Immunol*, 2018, 18(5): 309–324. DOI: [10.1038/nri.2017.142](https://doi.org/10.1038/nri.2017.142).
  - 9 Li C, Moro S, Shostak K, et al. Molecular mechanism of IKK catalytic dimer docking to NF-κB substrates[J]. *Nat Commun*, 2024, 15(1): 7692. DOI: [10.1038/s41467-024-52076-0](https://doi.org/10.1038/s41467-024-52076-0).
  - 10 Kircheis R, Planz O. Special issue "the role of Toll-like receptors (TLRs) in infection and inflammation 2.0"[J]. *Int J Mol Sci*, 2024, 25(17): 9709. DOI: [10.3390/ijms25179709](https://doi.org/10.3390/ijms25179709).
  - 11 Dabbah-Krancher G, Ruchinskas A, Kallarakal MA, et al. A20 intrinsically influences human effector T-cell survival and function by regulating both NF-κB and JNK signaling[J]. *Eur J Immunol*, 2024, 2: e2451245. DOI: [10.1002/eji.202451245](https://doi.org/10.1002/eji.202451245).
  - 12 Wang Z, Zhang S, Xiao Y, et al. NLRP3 inflammasome and inflammatory diseases[J]. *Oxid Med Cell Longev*, 2020, 2020: 4063562. DOI: [10.1155/2020/4063562](https://doi.org/10.1155/2020/4063562).
  - 13 Dadkhah M, Sharifi M. The NLRP3 inflammasome: mechanisms of activation, regulation, and role in diseases[J]. *Int Rev Immunol*, 2024, 14: 1–14. DOI: [10.1080/08830185.2024.2415688](https://doi.org/10.1080/08830185.2024.2415688).
  - 14 Yang L, Zhang C, Liu Y, et al. The therapeutic potential of neutrophil extracellular traps and NLRP3 inflammasomes in Mycoplasma pneumoniae pneumonia[J]. *Immunol Invest*, 2024, 53(6): 975–988. DOI: [10.1080/08820139.2024.2364796](https://doi.org/10.1080/08820139.2024.2364796).
  - 15 Sun SC. The non-canonical NF-κB pathway in immunity and inflammation[J]. *Nat Rev Immunol*, 2017, 17(9): 545–558. DOI: [10.1038/nri.2017.52](https://doi.org/10.1038/nri.2017.52).
  - 16 Li Y, Yang JY, Xie X, et al. Preventing abnormal NF-κB activation and autoimmunity by Otub1-mediated p100 stabilization[J]. *Cell Res*, 2019, 29(6): 474–485. DOI: [10.1038/s41422-019-0174-3](https://doi.org/10.1038/s41422-019-0174-3).
  - 17 Hu H, Brittain GC, Chang JH, et al. OTUD7B controls non-canonical NF-κB activation through deubiquitination of TRAF3[J]. *Nature*, 2013, 494(7437): 371–374. DOI: [10.1038/nature11831](https://doi.org/10.1038/nature11831).
  - 18 Jane-wit D, Surovtseva YV, Qin L, et al. Complement membrane attack complexes activate noncanonical NF-κB by forming an Akt+ NIK+ signalosome on Rab5+ endosomes[J]. *Proc Natl Acad Sci USA*, 2015, 112(31): 9686–9691. DOI: [10.1073/pnas.1503535112](https://doi.org/10.1073/pnas.1503535112).
  - 19 Sautès-Fridman C, Petitprez F, Calderaro J, et al. Tertiary lymphoid structures in the era of cancer immunotherapy[J]. *Nat Rev Cancer*, 2019, 19(6): 307–325. DOI: [10.1038/s41568-019-0144-6](https://doi.org/10.1038/s41568-019-0144-6).
  - 20 Zhang H, Zhang D, Li H, et al. Biphasic activation of nuclear factor-κB and expression of p65 and c-Rel following traumatic neuronal injury[J]. *Int J Mol Med*, 2018, 41(6): 3203–3210. DOI: [10.3892/ijmm.2018.3567](https://doi.org/10.3892/ijmm.2018.3567).
  - 21 Hwang KA, Hwang YJ, Song J. Aster yomena extract ameliorates pro-inflammatory immune response by suppressing NF-κB activation in RAW 264.7 cells[J]. *J Chin Med Assoc*, 2018, 81(2): 102–110. DOI: [10.1016/j.jcma.2017.06.017](https://doi.org/10.1016/j.jcma.2017.06.017).
  - 22 Manli W, Hua Q. Effect of miR-506-3p on proliferation and apoptosis of airway smooth muscle cells in asthmatic mice by regulating CCL2 gene expression and mediating TLR4/NF-κB signaling pathway activation[J]. *Mol Biotechnol*, 2021, 63(5): 410–423. DOI: [10.1007/s12033-021-00309-8](https://doi.org/10.1007/s12033-021-00309-8).
  - 23 Li R, Wang J, Li R, et al. ATP/P2X7-NLRP3 axis of dendritic cells participates in the regulation of airway inflammation and hyper-responsiveness in asthma by mediating HMGB1 expression and secretion[J]. *Exp Cell Res*, 2018, 366(1): 1–15. DOI: [10.1016/j.yexcr.2018.03.002](https://doi.org/10.1016/j.yexcr.2018.03.002).
  - 24 Sakai H, Suto W, Kai Y, et al. Mechanisms underlying the pathogenesis of hyper-contractility of bronchial smooth muscle in allergic asthma[J]. *J Smooth Muscle Res*, 2017,

- 53(0): 37–47. DOI: [10.1540/jsmr.53.37](https://doi.org/10.1540/jsmr.53.37).
- 25 Wertz IE, Dixit VM. Signaling to NF-κB: regulation by ubiquitination[J]. Cold Spring Harb Perspect Biol, 2010, 2(3): a003350. DOI: [10.1101/cshperspect.a003350](https://doi.org/10.1101/cshperspect.a003350).
- 26 Fatima I, Sahar A, Tariq A, et al. Exploring the role of licorice and its derivatives in cell signaling pathway NF-κB and MAPK[J]. J Nutr Metab, 2024, 2024: 9988167. DOI: [10.1155/2024/9988167](https://doi.org/10.1155/2024/9988167).
- 27 Fu YS, Duan XQ, Cheng KR, et al. Geraniol relieves mycoplasma pneumonia infection-induced lung injury in mice through the regulation of ERK/JNK and NF-κB signaling pathways[J]. J Biochem Mol Toxicol, 2022, 36(4): e22984. DOI: [10.1002/jbt.22984](https://doi.org/10.1002/jbt.22984).
- 28 Ding N, Lei A, Shi Z, et al. Total flavonoids from *camellia oleifera* alleviated *Mycoplasma pneumoniae*-induced lung injury via inhibition of the TLR2-Mediated NF-κB and MAPK pathways[J]. Molecules, 2023, 28(20): 7077. DOI: [10.3390/molecules28207077](https://doi.org/10.3390/molecules28207077).
- 29 Liu F, Zhao YH, Lu JM, et al. Hyperoside inhibits proinflammatory cytokines in human lung epithelial cells infected with *Mycoplasma pneumoniae*[J]. Mol Cell Biochem, 2019, 453(1–2): 179–186. DOI: [10.1007/s11010-018-3443-4](https://doi.org/10.1007/s11010-018-3443-4).
- 30 Lang Y, Chu F, Liu L, et al. Potential role of BAY11-7082, a NF-κB blocker inhibiting experimental autoimmune encephalomyelitis in C57BL/6J mice via declining NLRP3 inflammasomes[J]. Clin Exp Immunol, 2022, 207(3): 378–386. DOI: [10.1093/cei/uxa022](https://doi.org/10.1093/cei/uxa022).
- 31 Gao Y, Zhou A, Chen K, et al. A living neutrophil Biorobot synergistically blocks multifaceted inflammatory pathways in macrophages to effectively neutralize cytokine storm[J]. Chem Sci, 2024, 15(6): 2243–2256. DOI: [10.1039/d3sc03438k](https://doi.org/10.1039/d3sc03438k).
- 32 Liu N, Li G, Guan Y, et al. N-acetylcysteine alleviates pulmonary alveolar proteinosis induced by indium-tin oxide nanoparticles in male rats: involvement of the NF-κB signaling pathway[J]. Ecotoxicol Environ Saf, 2022, 241: 113812. DOI: [10.1016/j.ecoenv.2022.113812](https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2022.113812).
- 33 Xu S, Xing J, Zheng L, et al. Azithromycin regulates Mettl3-mediated NF-κB pathway to enhance M2 polarization of RAW264.7 macrophages and attenuate LPS-triggered cytotoxicity of MLE-12 alveolar cells[J]. Int Immunopharmacol, 2024, 137: 112426. DOI: [10.1016/j.intimp.2024.112426](https://doi.org/10.1016/j.intimp.2024.112426).

收稿日期：2024年09月07日 修回日期：2024年11月08日  
本文编辑：张苗 黄笛

引用本文：李淑琼，李云翔，马亚鑫，等. NF-κB信号通路在儿童肺炎支原体感染中的研究进展[J]. 数理医药学杂志, 2024, 37(11): 873–879. DOI: [10.12173/j.issn.1004-4337.202409058](https://doi.org/10.12173/j.issn.1004-4337.202409058).  
Li SQ, Li YX, Ma YX, et al. Research progress on the NF-κB signaling pathway in mycoplasma pneumoniae infection in children[J]. Journal of Mathematical Medicine, 2024, 37(11): 873–879. DOI: [10.12173/j.issn.1004-4337.202409058](https://doi.org/10.12173/j.issn.1004-4337.202409058).