

作用于细胞壁的抗真菌药物研究进展

朱信霖^{1,2}, 扈东营^{1,2}, 陈显振^{1,2}, 李新华³, 蔡良奇⁴, 李小静⁵, 廖万清^{1,2},
刘晓刚^{1,2*}, 潘炜华^{1,2*}

1 海军军医大学第二附属医院皮肤科, 上海 200003

2 上海市医学真菌分子生物学重点实验室, 上海 200003

3 太原市中心医院皮肤科, 山西 太原 030001

4 厦门大学第一附属医院皮肤科, 福建 厦门 361000

5 河北工程大学附属医院皮肤科, 河北 邯郸 056000

摘要:与人类细胞相比, 细胞壁为真菌的特有结构, 因此作用于细胞壁的抗真菌药物相较于其他类型抗真菌药物而言具有高效、低毒的特点, 是迄今为止安全性最高的一类抗真菌药物。本文对作用于细胞壁的抗真菌药物进行综述, 根据作用机制及靶点的不同分别介绍葡聚糖合成酶抑制剂、几丁质合成酶抑制剂及糖基磷脂酰肌(glycosylphosphatidylinositol, GPI)锚定蛋白抑制剂, 对其进行总结和归纳, 为相关药物的研发及将来的临床应用前景提供参考。

关键词: 细胞壁; 安全性; 抗真菌药物

[引用本文] 朱信霖, 扈东营, 陈显振, 李新华, 蔡良奇, 李小静, 廖万清, 刘晓刚, 潘炜华, 2022. 作用于细胞壁的抗真菌药物研究进展. 菌物学报, 41(6): 871-877

Zhu XL, Hu DY, Chen XZ, Li XH, Cai LQ, Li XJ, Liao WQ, Liu XG, Pan WH, 2022. A review of the study on antifungal drugs acting on cell wall. Mycosistema, 41(6): 871-877

A review of the study on antifungal drugs acting on cell wall

ZHU Xinlin^{1,2}, HU Dongying^{1,2}, CHEN Xianzhen^{1,2}, LI Xinhua³, CAI Liangqi⁴, LI Xiaojing⁵,
LIAO Wanqing^{1,2}, LIU Xiaogang^{1,2*}, PAN Weihua^{1,2*}

1 Department of Dermatology, Second Affiliated Hospital of Naval Medical University, Shanghai 200003, China

2 Shanghai Key Laboratory of Molecule Medical Mycology, Shanghai 200003, China

3 Department of Dermatology, Taiyuan Central Hospital, Taiyuan 030001, Shanxi, China

4 Department of Dermatology, First Affiliated Hospital of Xiamen University, Xiamen 361000, Fujian, China

5 Department of Dermatology, Affiliated Hospital of Hebei Engineering University, Handan 056000, Hebei, China

Abstract: The antifungal drugs acting on cell wall are a kind of the safest antifungal drugs.

基金项目: 国家自然科学基金(81720108026, 82072257); 上海市科委(20DZ2272900)

Supported by the National Natural Science Foundation of China (81720108026, 82072257), and Shanghai Science and Technology Committee (20DZ2272900).

*Corresponding authors. E-mail: panweihua9@sina.com, liuxiaogang67@126.com

Received: 2021-12-11, accepted: 2021-12-29

Because they have high efficiency and low toxicity as compared with any other antifungal drugs due to that the fungal cells have unique wall structure, which are distinct from human cells. This article reviews the antifungal drugs that act on the cell wall, and introduces preparations inhibiting glucan synthase, inhibiting chitin synthase and inhibiting glycosylphosphatidylinositol-anchored protein according to the different functional mechanisms and antifungal targets, and summarizes the antifungal mechanism, treatment spectrum and the research progress of the antifungal drugs as mentioned above, providing an overview references for the development of related drugs and the application in clinic.

Keywords: cell wall; safety; antifungal drugs

随着抗生素和免疫抑制剂等治疗手段的广泛应用,以白念珠菌 *Candida albicans*、新生隐球菌 *Cryptococcus neoformans* 和烟曲霉 *Aspergillus fumigatus* 等为代表的侵袭性真菌的感染率和致死率不断提升,严重威胁着人类健康(Liao et al. 2013; Hütte 2021)。然而,由于目前抗真菌药物种类匮乏、毒副作用大且易发生耐药性,使得抗真菌治疗存在一定的挑战(廖万清等 2017; Stephenson et al. 2021)。

真菌是真核生物,与哺乳动物细胞存在相似的生物学特征,因而常规抗真菌治疗效果有限且副作用较大。针对真菌与哺乳动物细胞的差异化靶点设计药物能够更有效地抑制真菌生长,并降低对机体的毒副作用。细胞壁是真菌特有且赖以生存的结构,近年来,随着对真菌细胞壁成分的深入研究,一系列旨在靶向抑制细胞壁关键成分合成的药物被相继开发并应用。本文旨在探讨靶向真菌细胞壁的天然药物、衍生物以及相关作用机制,为进一步探索研究提供思路。

1 真菌细胞壁的结构特点

真菌细胞壁是一种复杂的多糖结构,包裹着真菌胞质,使其免受外界渗透压、酸碱度等理化性质变化的影响。细胞壁结构的缺失会导致质膜破裂和细胞溶解,因此细胞壁的完整性对于真菌的存活至关重要。细胞壁的多糖结构呈现三维的空间特性,且随着真菌不同阶段的生命周期而不断发生变化。细胞壁是与宿主细胞接触的重要

生物结构,与侵袭性真菌的致病性和毒力密切相关。

真菌细胞壁主要由 β -葡聚糖、几丁质及甘露糖蛋白等组成,这些成分的比例因真菌种类不同而异(Fang et al. 2019)。 β -葡聚糖是一种通过葡萄糖之间的糖苷键连接而成的多糖,根据糖苷键连接方式不同分为 β -1,3-葡聚糖和 β -1,6-葡聚糖,而真菌细胞壁中 β -1,3-葡聚糖占绝大部分。几丁质又称甲壳质,是通过 β -1,4 糖苷键连接 N-乙酰葡糖胺(2-乙酰胺-2-脱氧-D-葡萄糖)单体聚合而成的多糖结构,具有较大的拉伸强度。 β -葡聚糖和几丁质由质膜相关合成酶合成,在合成过程中运送至细胞壁,而甘露糖蛋白在内质网中合成,运输到细胞表面之前在高尔基体中进行修饰。真菌的细胞壁通常有内外两层,结构组分存在一定差异。其中内层是由含有侧链的 β -1,3-葡聚糖分子与分子链之间的氢键结合形成的三维网状结构,其末端是 β -1,6-葡聚糖和几丁质的受体。内层多聚体相互连接的网状结构可防止糖蛋白的外泄,外层的甘露糖蛋白通常与 β -1,6-葡聚糖结合构成肽聚糖网络,同时细胞壁内外两层又通过氢键、侧链等方式维持稳定(图 1)。

除上述细胞壁组分外,一些真菌还含有特有的聚糖结构,比如新生隐球菌细胞壁的内层还含有 α -1,3-1,4-葡聚糖,其结构是由两条 α -1,3 键连接的聚糖再通过 α -1,4 键连接而成。 α -1,3-1,4-葡聚糖在真菌细胞壁内层及核心层与甲壳素形成疏水刚性支架,其稍外侧由相互连接的 α -1,3-葡

聚糖、 β -1,3-葡聚糖和 β -1,6-葡聚糖的水合软基质覆盖。 α -1,3-葡聚糖在真菌细胞壁外层参与宿主细胞的黏附及免疫逃逸过程,与侵袭性真菌的致病性及毒力密切相关。

2 针对细胞壁的抗真菌药物的作用机制

在真菌生命周期的不同形态发生阶段,细胞壁必须不断重建,包括旧交叉链的断裂、多糖和蛋白质的新合成链插入细胞壁以及新交叉链的形成。靶向干预细胞壁关键成分的合成酶可导致细胞壁组分减少、屏障破坏,继而诱发真菌胞质结构异常、胞膜破裂及细胞死亡。下面就常见的靶向细胞壁的抗真菌药物的作用机制进行阐述。

2.1 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制剂

β -1,3-葡聚糖主要位于真菌细胞壁内层,对于真菌结构稳定起到重要作用。 β -1,3-葡聚糖由 β -1,3-葡聚糖合成酶催化转运尿苷二磷酸葡萄糖生成,通过靶向作用于该合成酶的关键基团,进而导致 β -1,3-葡聚糖在细胞壁的含量下降,进而造成细胞破裂死亡(Ma *et al.* 2017)。

2.1.1 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制剂分类

目前研究较多的 β -1,3-葡聚糖合成酶非竞争性抑制剂为棘白菌素(echinocandins)衍生物和阜孢霉素(papulacandi)衍生物。棘白菌素为非核

糖体环六肽,其脂肪酸侧链的位置和构象对其抗真菌活性至关重要,可能与该侧链插在真菌质膜的磷脂双层中有关(Hüttel 2021)。棘白菌素以非竞争性的方式与 β -1,3-葡聚糖合成酶的催化亚基结合,使真菌细胞壁完整性降低,进而导致真菌死亡(Douglas *et al.* 1994)。天然的棘白菌素由真菌生成,但受限于其低溶解性和高毒性,无法直接应用于临床(Hüttel 2017)。目前批准用于临床治疗的棘白菌素类药物有卡泊芬净(caspofungin)、阿尼芬净(anidulafungin)和米卡芬净(micafungin) (Brown *et al.* 2012)。

阜孢霉素的抗真菌活性于1977年被发现,最早由Ciba-Geigy分离提纯,其主要活性成分为阜孢霉素B (Traxler *et al.* 1977)。与棘白菌素类药物抗真菌作用机制类似,阜孢霉素也通过靶向作用于 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制 β -1,3-葡聚糖的生成(Berzaghi *et al.* 2019)。

2.1.2 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制剂的临床应用

棘白菌素类药物在临床上的使用已近20年,其中卡泊芬净于2001年获得美国食品药品管理局(Food and Drug Administration, FDA)批准,米卡芬净和阿尼芬净分别于2005年和2006年获得FDA批准(Tapisiz 2011; Wasemann *et al.* 2018)。鉴于棘白菌素类药物的广谱真菌抑制作用,2016年国际肿瘤学临床实践指南推荐卡泊芬净作为

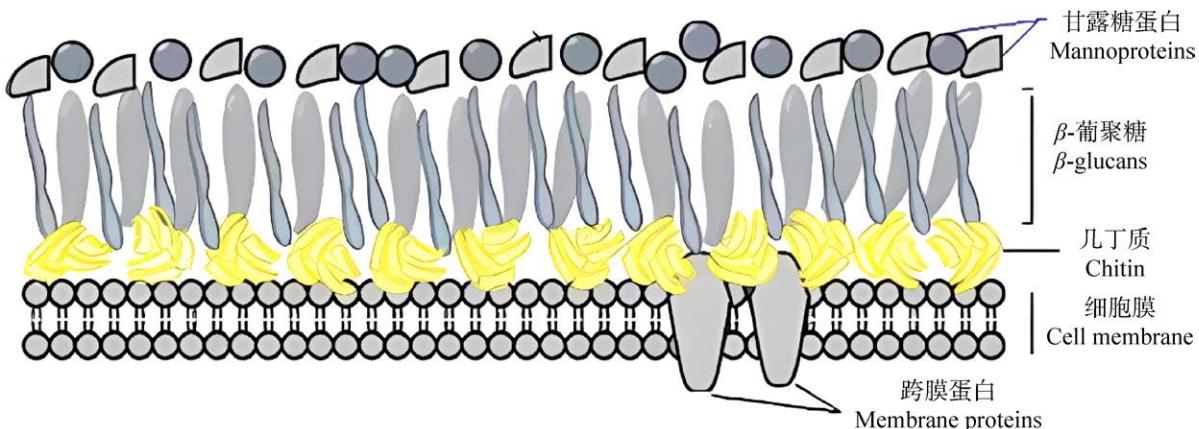


图1 真菌细胞壁结构示意图

Fig. 1 Fungal cell wall components.

侵袭性念珠菌感染的一线用药(Baden *et al.* 2016)。米卡芬净对念珠菌具有广谱的杀菌作用，并且能够有效地抑制曲霉菌的活性，目前广泛应用于重症患者的侵袭性真菌感染治疗中(Timsit *et al.* 2016; van der Geest *et al.* 2016)。阿尼芬净主要应用于念珠菌及对唑类耐药的光滑念珠菌感染的治疗中(Marzuttini *et al.* 2021)。

2.1.3 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制剂的耐药性

临幊上棘白菌素的耐药性通常在重复用幊的情况下发生，偶尔也出现在短暂使用的患者中(Chang *et al.* 2017)。真菌获得耐药性的最常见机制之一是通过改变编码药物靶构象的基因突变，从而减少药物的结合和功效(Revie *et al.* 2018)。针对棘白菌素衍生物对合成酶的抑制效应，真菌可通过改变 β -1,3-葡聚糖合成酶中 Fks 亚基的构型而导致耐药(Walker *et al.* 2010)。真菌发生耐药性的另一种机制来源于现有的棘白菌素类药物过短的半衰期，导致药物无法长期维持有效浓度，进而使残活真菌有机会发生突变(Healey & Perlin 2018)。

2.2 几丁质合成酶抑制剂

几丁质通过氢键与 β -1,3-葡聚糖连接，韧性较高，在维持真菌细胞壁结构稳定方面发挥重要作用(Iyer *et al.* 2021)。几丁质合成酶抑制剂通过靶向 UDP-N-乙酰葡糖胺合成酶，可有效抑制几丁质的合成，导致真菌胞质渗透压改变，进而破裂死亡(Sass *et al.* 2021a)。几丁质靶向的经典抗真菌药物为尼可霉素 Z，由德国拜尔制药公司于1970 年分离提纯(Sass *et al.* 2021b)。后续的体内外实验表明，尼可霉素 Z 对皮炎芽生菌引起的慢性脓肿有一定的治疗作用，而对新生隐球菌引发的侵袭性感染治疗效果有限(Hector *et al.* 1990; Clemons & Stevens 1997; Li & Rinaldi 1999)。除了有限的真菌治疗谱外，尼可霉素 Z 的临床应用还受限于其极短的半衰期(静脉和口服给药的半衰期分别为 15 min 和 1 h) (Hector *et al.* 1990)。

2.3 糖基磷脂酰肌(glycosylphosphatidylinositol, GPI)锚定蛋白抑制剂

GPI 是真核细胞中细胞质膜锚定细胞表面蛋白的重要分子(Müller *et al.* 2021)。在真菌中，GPI 通过协助 β -1,3-葡聚糖与糖蛋白交联，在细胞膜与细胞壁之间起到桥梁作用。从 GPI 的合成为最终形成有生物学功能的 GPI 锚定蛋白需要大量的化学修饰，其中关键的限速酶为 Gwt1 酶和 Mcd4 酶(Traxler *et al.* 1977)。通过抑制这两个限速酶可有效减少 GPI 锚定蛋白的合成，进而导致细胞壁结构紊乱，抑制真菌的毒力。

3 针对细胞壁的抗真菌药物的研究进展

3.1 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制剂

随着 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制剂的广泛应用，棘白菌素衍生物耐药的相关报道逐渐引起人们重视(Sharma *et al.* 2016; Geddes-McAlister & Shapiro 2019)。针对现有棘白菌素类药物半衰期短、可溶性差等缺点，新型棘白菌素类药物的研发取得了如下实质性进展。

3.1.1 雷扎芬净(rezafungin)

雷扎芬净又称 CD101，相较于上述棘白菌素类药物具有更好的可溶性和化学稳定性(Locke *et al.* 2018)。有研究表明，雷扎芬净的杀菌效应与药物浓度密切相关，同时还具有令人满意的安全性(Ong *et al.* 2016; Sandison *et al.* 2017)。与其他棘白菌素类药物类似，雷扎芬净对念珠菌和曲霉菌具有显著的抑制效应，但无法作用于隐球菌(Pfaller *et al.* 2020)。

3.1.2 SCY-078 (ibrexafungerp)

SCY-078 是一种新型的 β -1,3-葡聚糖合成酶抑制剂，其前体为天然化合物 enfumafungin。不同于先前的棘白菌素类药物，SCY-078 通过口服给药即可发挥有效的抗真菌作用(Kuhnert *et al.* 2018)。SCY-078 具有体外抗念珠菌活性，并且对大多数 Fks 亚基突变导致的耐药菌株仍有较

强杀伤作用(Apgar *et al.* 2021)。在念珠菌感染的免疫缺陷小鼠模型中, SCY-078 可对棘白菌素敏感性较低的光滑念珠菌引起的感染产生功效, 能够有效减少肾脏真菌负荷(Wiederhold 2018)。据报道, SCY-078 在两项药物 II 期临床试验研究中均展现了较好的治疗效果和安全性(Wring *et al.* 2018; Spec *et al.* 2019)。

3.1.3 其他抑制 β -1,3-葡聚糖的天然活性物质

抗真菌药物的更新有赖于天然产物及其半合成衍生物的发现。近年来发现和验证的一些通过抑制 β -1,3-葡聚糖合成而发挥抗真菌作用的天然活性物质如下: 聚醋酸(poacic acid)可特异性结合 β -1,3-葡聚糖并显著地破坏其完整性(Lee *et al.* 2018); 指甲花醌提取自植物指甲花叶, 其结构与维生素 K 相似, 近期国外学者研究发现, 指甲花醌在体内、外均可通过损伤尖孢镰刀菌的细胞壁而抑制其增殖(Dananjaya *et al.* 2017); 萍内酯 E (nagilactone E)是提取自罗汉松的去甲二萜双内酯, 据报道可通过降低 β -1,3-葡聚糖合成酶活性导致酿酒酵母菌细胞壁渗漏(Hayashi *et al.* 2018)。

3.2 GPI 锚定蛋白抑制剂

近年来, 随着对 GPI 锚定蛋白合成认识的深入, 相关靶向药物不断被研发。对 GPI 锚定蛋白的抑制主要基于限速酶 Gwt1 酶和 Mcd4 酶。新型药物 APX001A 可特异性抑制 Gwt1 酶对 GPI 的肌醇酰基化, 进而阻断 GPI 锚定蛋白的合成(Mutz & Roemer 2016)。与 APX001A 作用机理类似的药物还有 G884、G365 和 gepinacin 等(Hager *et al.* 2018)。Mcd4 是一种乙醇胺磷酸转移酶, 通过抑制其活性也可达到使真菌细胞壁结构紊乱的目的(Hasegawa *et al.* 2019)。目前通过抑制 Mcd4 酶进而抑制 GPI 锚定蛋白的新型药物有 M743 和 M720 等(Hasegawa *et al.* 2019)。

4 展望

近年来, 尽管人们对于侵袭性真菌感染的研

究取得了长足进展, 但自 21 世纪初期卡泊芬净上市后, 世界范围内尚未有作用于新靶点的抗真菌药物上市, 临床医师可选择的抗真菌药物种类较少, 不能满足治疗需求。相较于传统药物, 部分仍处于研发阶段的抗真菌药物具有独特优势, 例如尼克霉素 Z 和 APX001A 可作用于新的靶点发挥抗真菌作用, 前者抑制几丁质合成酶, 后者抑制 Gwt1 蛋白; SCY-078 虽然作用于已知靶点, 但因可以口服使用而具有新的治疗效果; 雷扎芬净则通过改变药物结构而延长其半衰期。随着研究的深入, 一些处于研发阶段的抗真菌药物上市后对于临床治疗将发挥重大作用, 我们期待越来越多的新型抗真菌药物上市, 为侵袭性真菌感染的治疗提供更高效、更安全的治疗方案。

[REFERENCES]

- Apgar JM, Wilkening RR, Parker DL, Jr Meng D, Wildonger KJ, Sperbeck D, Greenlee ML, Balkovec JM, Flattery AM, Abruzzo GK, Galgoci AM, Giacobbe RA, Gill CJ, Hsu MJ, Liberator P, Misura AS, Motyl M, Nielsen KJ, Powles M, Racine F, Peel M, 2021. Ibrexafungerp: an orally active β -1,3-glucan synthesis inhibitor. *Bioorganic & Medicinal Chemistry Letters*, 32: 127661
- Baden LR, Swaminathan S, Angarone M, Blouin G, Camins BC, Casper C, Cooper B, Dubberke ER, Engemann AM, Freifeld AG, Greene JN, Ito JI, Kaul DR, Lustberg ME, Montoya JG, Rolston K, Satyanarayana G, Segal B, Seo SK, Shoham S, Smith C, 2016. Prevention and treatment of cancer-related infections, version 2.2016, NCCN clinical practice guidelines in oncology. *Journal of the National Comprehensive Cancer Network*, 14(7): 882-913
- Berzaghi R, Agócs A, Curto MA, Gulyás-Fekete G, Kocsis B, Ribas JC, Lóránd T, 2019. Novel cell wall antifungals reveal a special synergistic activity in *pbr1* mutants resistant to the glucan synthesis antifungals papulacandins and echinocandins. *Frontiers in Microbiology*, 10: 1692
- Brown GD, Denning DW, Gow NA, Levitz SM, Netea MG, White TC, 2012. Hidden killers: human fungal infections. *Science Translational Medicine*, 4(165): 165rv13
- Chang CC, Slavin MA, Chen SC, 2017. New developments and directions in the clinical application of the echinocandins. *Archives of Toxicology*, 91(4): 1613-1621

- Clemons KV, Stevens DA, 1997. Efficacy of nikkomycin Z against experimental pulmonary blastomycosis. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 41(9): 2026-2028
- Dananjaya S, Udayangani R, Shin SY, Edussuriya M, Nikapitiya C, Lee J, de Zoysa M, 2017. *In vitro* and *in vivo* antifungal efficacy of plant based lawsone against *Fusarium oxysporum* species complex. *Microbiological Research*, 201: 21-29
- Douglas CM, Foor F, Marrinan JA, Morin N, Nielsen JB, Dahl AM, Mazur P, Baginsky W, Li W, el-Sherbeini M, 1994. The *Saccharomyces cerevisiae* *FKS1* (*ETG1*) gene encodes an integral membrane protein which is a subunit of 1,3- β -D-glucan synthase. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 91(26): 12907-12911
- Fang WX, Sanz AB, Bartual SG, Wang B, Ferenbach AT, Farkaš V, Hurtado-Guerrero R, Arroyo J, van Aalten D, 2019. Mechanisms of redundancy and specificity of the *Aspergillus fumigatus* Crh transglycosylases. *Nature Communications*, 10(1): 1669
- Geddes J, Shapiro RS, 2019. New pathogens, new tricks: emerging, drug-resistant fungal pathogens and future prospects for antifungal therapeutics. *Annals of the New York Academy of Sciences*, 1435(1): 57-78
- Hager CL, Larkin EL, Long L, Zohra AF, Shaw KJ, Ghannoum MA, 2018. *In vitro* and *in vivo* evaluation of the antifungal activity of APX001A/APX001 against *Candida auris*. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 62(3): e02319-17
- Hasegawa S, Yamada Y, Iwanami N, Nakayama Y, Nakayama H, Iwatani S, Oura T, Kajiwara S, 2019. Identification and functional characterization of *Candida albicans* mannose-ethanolamine phosphotransferase (Mcd4p). *Current Genetics*, 65(5): 1251-1261
- Hayashi K, Yamaguchi Y, Ogita A, Tanaka T, Kubo I, Fujita KI, 2018. Effect of nagilactone E on cell morphology and glucan biosynthesis in budding yeast *Saccharomyces cerevisiae*. *Fitoterapia*, 128: 112-117
- Hector RF, Zimmer BL, Pappagianis D, 1990. Evaluation of nikkomycins X and Z in murine models of coccidioidomycosis, histoplasmosis, and blastomycosis. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 34(4): 587-593
- Healey KR, Perlin DS, 2018. Fungal resistance to echinocandins and the MDR phenomenon in *Candida glabrata*. *Journal of Fungi*, 4(3): 105
- Hüttel W, 2017. Structural diversity in echinocandin biosynthesis: the impact of oxidation steps and approaches toward an evolutionary explanation. *Zeitschrift für Naturforschung C*, 72(1-2): 1-20
- Hüttel W, 2021. Echinocandins: structural diversity, biosynthesis, and development of antimycotics. *Applied Microbiology and Biotechnology*, 105(1): 55-66
- Iyer KR, Revie NM, Fu C, Robbins N, Cowen LE, 2021. Treatment strategies for cryptococcal infection: challenges, advances and future outlook. *Nature Reviews Microbiology*, 19(7): 454-466
- Kuhnert E, Li Y, Lan N, Yue Q, Chen L, Cox RJ, An Z, Yokoyama K, Bills GF, 2018. Enfumafungin synthase represents a novel lineage of fungal triterpene cyclases. *Environmental Microbiology*, 20(9): 3325-3342
- Lee KK, Kubo K, Abdelaziz JA, Cunningham I, de Silva DA, Chen X, Okada H, Ohya Y, Gow N, 2018. Yeast species-specific, differential inhibition of β -1,3-glucan synthesis by poacic acid and caspofungin. *Cell Surface*, 3: 12-25
- Li RK, Rinaldi MG, 1999. *In vitro* antifungal activity of nikkomycin Z in combination with fluconazole or itraconazole. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 43(6): 1401-1405
- Liao WQ, Zhang C, Pan WH, 2017. Alert to the emergence of the "super fungus" infection in China. *Chinese Journal of Mycology*, 12(1): 1-2, 7 (in Chinese)
- Liao Y, Chen M, Hartmann T, Yang RY, Liao WQ, 2013. Epidemiology of opportunistic invasive fungal infections in China: review of literature. *Chinese Medical Journal*, 126(2): 361-368
- Locke JB, Almaguer AL, Donatelli JL, Bartizal KF, 2018. Time-kill kinetics of rezafungin (CD101) in vagina-simulative medium for fluconazole-susceptible and fluconazole-resistant *Candida albicans* and non-albicans *Candida* species. *Infectious Diseases in Obstetrics and Gynecology*, 2018: 7040498
- Ma L, Salas O, Bowler K, Bar-Peled M, Sharon A, 2017. UDP-4-keto-6-deoxyglucose, a transient antifungal metabolite, weakens the fungal cell wall partly by inhibition of UDP-galactopyranose mutase. *MBio*, 8(6): e01559-17
- Marzuttini F, Mancusi A, Bonato S, Griselli M, Tricarico S, Casarola G, Paradiso M, Ruggeri L, Terenzi A, Merluzzi M, Prigitano A, Tortorano AM, Pitzurra L, Falini B, Carotti A, Velardi A, Pierini A, 2021. Rifaximin use favoured micafungin-resistant *Candida* spp. infections in recipients of allogeneic hematopoietic cell transplantation. *Annals of Hematology*, 100(9): 2375-2380
- Mutz M, Roemer T, 2016. The GPI anchor pathway: a promising antifungal target? *Future Medicinal Chemistry*, 8(12): 1387-1391
- Müller GA, Tschöp MH, Müller TD, 2021. Chip-based sensing of the intercellular transfer of cell surface

- proteins: regulation by the metabolic state. *Biomedicines*, 9(10): 1452
- Ong V, Hough G, Schlosser M, Bartizal K, Balkovec JM, James KD, Krishnan BR, 2016. Preclinical evaluation of the stability, safety, and efficacy of CD101, a novel echinocandin. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 60(11): 6872-6879
- Pfaller MA, Carvalhaes C, Messer SA, Rhomberg PR, Castanheira M, 2020. Activity of a long-acting echinocandin, rezafungin, and comparator antifungal agents tested against contemporary invasive fungal isolates (SENTRY Program, 2016 to 2018). *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 64(4): e00099-20
- Revie NM, Iyer KR, Robbins N, Cowen LE, 2018. Antifungal drug resistance: evolution, mechanisms and impact. *Current Opinion in Microbiology*, 45: 70-76
- Sandison T, Ong V, Lee J, Thye D, 2017. Safety and pharmacokinetics of CD101 IV, a novel echinocandin, in healthy adults. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 61(2): e01627-16
- Sass G, Larwood DJ, Martinez M, Chatterjee P, Xavier MO, Stevens DA, 2021a. Nikkomycin Z against disseminated coccidioidomycosis in a murine model of sustained-release dosing. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 65(10): e0028521
- Sass G, Larwood DJ, Martinez M, Shrestha P, Stevens DA, 2021b. Efficacy of nikkomycin Z in murine CNS coccidioidomycosis: modelling sustained-release dosing. *The Journal of Antimicrobial Chemotherapy*, 76(10): 2629-2635
- Sharma C, Kumar N, Pandey R, Meis JF, Chowdhary A, 2016. Whole genome sequencing of emerging multidrug resistant *Candida auris* isolates in India demonstrates low genetic variation. *New Microbes and New Infections*, 13: 77-82
- Spec A, Pullman J, Thompson GR, Powderly WG, Tobin EH, Vazquez J, Wring SA, Angulo D, Helou S, Pappas PG, Mycoses Study Group, 2019. MSG-10: a phase 2 study of oral ibrexafungerp (SCY-078) following initial echinocandin therapy in non-neutropenic patients with invasive candidiasis. *The Journal of Antimicrobial Chemotherapy*, 74(10): 3056-3062
- Stephenson KE, Julg B, Tan CS, Zash R, Walsh SR, Rolle CP, Monczor AN, Lupo S, Gelderblom HC, Ansel JL, Kanjilal DG, Maxfield LF, Nkolola J, Borducchi EN, Abbink P, Liu J, Peter L, Chandrashekhar A, Nityanandam R, Lin ZJ, Barouch DH, 2021. Safety, pharmacokinetics and antiviral activity of PGT121, a broadly neutralizing monoclonal antibody against HIV-1: a randomized, placebo-controlled, phase 1 clinical trial. *Nature Medicine*, 27(10): 1718-1724
- Tapisiz A, 2011. Anidulafungin: is it a promising option in the treatment of pediatric invasive fungal infections? *Expert Review of Anti-Infective Therapy*, 9(3): 339-346
- Timsit JF, Azoulay E, Schwelbel C, Charles PE, Cornet M, Souweine B, Klouche K, Jaber S, Trouillet JL, Bruneel F, Argaud L, Cousson J, Meziani F, Gruson D, Paris A, Darmon M, Garrouste-Orgeas M, Naveillou JC, Foucrier A, Allaouchiche B, EMPIRICUS Trial Group, 2016. Empirical micafungin treatment and survival without invasive fungal infection in adults with ICU-acquired sepsis, candida colonization, and multiple organ failure: the EMPIRICUS randomized clinical trial. *Journal of the American Medical Association*, 316(15): 1555-1564
- Traxler P, Gruner J, Auden JA, 1977. Papulacandins, a new family of antibiotics with antifungal activity, I . Fermentation, isolation, chemical and biological characterization of papulacandins A, B, C, D and E. *The Journal of Antibiotics*, 30(4): 289-296
- van der Geest PJ, Hunfeld NG, Ladage SE, Groeneveld AB, 2016. Micafungin versus anidulafungin in critically ill patients with invasive candidiasis: a retrospective study. *BMC Infectious Diseases*, 16: 490
- Walker LA, Gow NA, Munro CA, 2010. Fungal echinocandin resistance. *Fungal Genetics and Biology*, 47(2): 117-126
- Wasmann RE, Muilwijk EW, Burger DM, Verweij PE, Knibbe CA, Brüggemann RJ, 2018. Clinical pharmacokinetics and pharmacodynamics of micafungin. *Clinical Pharmacokinetics*, 57(3): 267-286
- Wiederhold NP, 2018. The antifungal arsenal: alternative drugs and future targets. *International Journal of Antimicrobial Agents*, 51(3): 333-339
- Wring S, Murphy G, Attee G, Corr C, Hyman M, Willett M, Angulo D, 2018. Lack of impact by SCY-078, a first-in-class oral fungicidal glucan synthase inhibitor, on the pharmacokinetics of rosiglitazone, a substrate for CYP450 2C8, supports the low risk for clinically relevant metabolic drug-drug interactions. *Journal of Clinical Pharmacology*, 58(10): 1305-1313

[附中文参考文献]

廖万清, 张超, 潘炜华, 2017. 警惕“超级真菌”感染在中国的出现. *中国真菌学杂志*, 12(1): 1-2, 7