

www.pibb.ac.cn



# 冠状病毒的糖基化研究进展\*

惠子夜 于汉杰 舒 健 任夏萌 陈闻天\*\* (西北大学生命科学学院,功能糖组学实验室,西安710069)

摘要 冠状病毒(coronavirus)为一类具有囊膜结构、单股正链RNA病毒,可感染哺乳动物或禽类等。目前已知7种冠状 病毒可造成人际间传播,其中以新型冠状病毒(Severe acute respiratory syndrome coronavirus-2, SARS-CoV-2)为代表,可 引起严重的呼吸系统疾病,并感染全球数亿人口,从而对全球公共卫生安全造成严重危害。作为病毒表面蛋白最常见的糖 基化修饰,其在识别宿主、免疫逃逸、复制组装和裂解传播等病毒活动中起重要作用。本文以 SARS-CoV-2 等代表,概括 N-与O-糖基化研究在冠状病毒刺突蛋白(spike protein)、膜蛋白(membrane protein)等的最新进展和方法。通过全局性总 结冠状病毒科中糖蛋白的糖基化位点分布、糖链结构、生物学功能与研究技术等,以推动冠状病毒相关的诊断、治疗与疫 苗开发等。

关键词 冠状病毒,新型冠状病毒,糖基化修饰,刺突蛋白,膜蛋白 中图分类号 Q7

冠状病毒 (coronaviruses, CoVs) 对人类社会 造成严重威胁,在哺乳动物和禽类中可引起多种疾 病<sup>[1]</sup>。冠状病毒来源于网巢病毒目(Nidovirales) 的冠状病毒科 (Coronaviridae), 是一类具有囊膜 结构、单股正链的RNA 病毒,其形态较大,呈圆 或椭圆形,直径约为80~120 nm,因其在电镜下呈 日冕或皇冠状而得名<sup>[2]</sup>。冠状病毒基因组为27~ 32 kb,是目前已知基因组最大的 RNA 病毒<sup>[3]</sup>。根 据血清学特性和分子进化特点,可将近百种冠状病 毒分为4个属,即 $\alpha$ -、 $\beta$ -、 $\gamma$ -和δ-CoV属<sup>[4]</sup>。其中 造成小范围人群感染的 HCoV-229E (Human *coronavirus-229E*) HCoV-NL63 (Human coronavirus-Netherlands 63), HCoV-OC43 (Human *coronavirus-organculture* 43) 和 HCoV-HKU1 (Human coronavirus-Hong Kong University 1) 均属 于α-CoV属; β-CoV属成员众多, 可进一步划分为 5个亚属<sup>[5]</sup>。严重急性呼吸综合征冠状病毒,或称 非典病毒 (Severe acute respiratory syndrome coronavirus, SARS-CoV)和中东呼吸综合征冠状 (Middle East respiratory syndrome 病 毒 coronavirus, MERS-CoV) 及导致全球肆虐新型冠 状病毒肺炎 (coronavirus disease 2019, COVID-19) 的新型冠状病毒 (Severe acute respiratory DOI: 10.16476/j.pibb.2021.0231

syndrome coronavirus-2, SARS-CoV-2) 均来源于 β-CoV属<sup>[2, 69]</sup>;  $\gamma$ -与δ-CoV属包含较多以禽类为宿 主的病毒,如鸡传染性支气管炎病毒(Infectious bronchitis virus, IBV)、鹅口疮冠状病毒(Thrush coronavirus HKU12) 和夜莺冠状病毒 (Bulbul coronavirus HKU11)等<sup>[10]</sup>。冠状病毒基因组编码 多种结构蛋白,包括刺突蛋白(spike protein,S蛋 白)、膜蛋白 (membrane protein, M蛋白)、核衣 壳蛋白(nucleocapsid protein, N蛋白)和囊膜蛋 白 (envelope protein, E蛋白) 等, 部分β-CoV属 成员存在血凝素脂酶(haemaglutinin-esterase, HE) 蛋白。此外还可编码 16 种非结构蛋白 (nonstructural proteins, nsp)。如 SARS-CoV-2 的 nsp1~nsp16, 但来源于γ-或δ-CoV属部分冠状病毒 含15种nsp,即nsp2~nsp16<sup>[11-12]</sup>。

糖基化(glycosylation)是最常见的生物大分 子修饰方式,包括N-糖基化修饰、O-糖基化修饰 和糖脂修饰等[13-14]。糖基化修饰在人体中参与多

收稿日期: 2021-08-09, 接受日期: 2021-12-24

<sup>\*</sup> 陕西省自然科学基金 (2021JQ-446, 2021JM-319), 中国博士后 科学基金(2020M673628XB)和西北大学新型冠状病毒肺炎预防 应急指导基金(NWU002)资助项目。

<sup>\*\*</sup> 通讯联系人。

Tel: 029-88304104, E-mail: cwt@nwu.edu.cn

种生命活动,例如蛋白质的折叠、运输和定位、细胞分化和发育、细胞识别、信号转导、免疫应答等<sup>[15-20]</sup>。在含有囊膜结构的病毒中,糖基化修饰对于识别宿主细胞受体与入侵宿主、免疫逃逸、适应 温度酸碱等理化因素与子代病毒扩散等过程中发挥 着重要的作用<sup>[21]</sup>。

冠状病毒中存在极为复杂的糖基化修饰特性, 本文希望通过全局性总结冠状病毒糖蛋白的糖基化 位点分布、糖链结构与生物学功能及糖生物学研究 技术等,有助于对冠状病毒相关的诊断、治疗和疫 苗开发等工作。

## 1 冠状病毒S蛋白的糖基化修饰

冠状病毒同源三聚体S蛋白是I型膜蛋白,其 氨基酸数目从1150到1450个不等,序列相似性在 属间和种间差异较大,但被描述为倒锥状或丁香状 (clove) 三维结构单元组成相同<sup>[22-23]</sup>。S蛋白由S1 和 S2 亚基组成<sup>[24]</sup>。S1 亚基包含 N 端结构域 (N-terminal domain, NTD) 和受体结合结构域 (receptor binding domain, RBD) 等, 其功能是结 合宿主细胞受体<sup>[25]</sup>。在SARS-CoV和SARS-CoV-2 病毒中, RBD结合人体内糖蛋白血管紧张素转换 酶 2 (angiotensin converting enzyme 2, ACE2) 被 认为是入侵宿主的第一步<sup>[11]</sup>;类似的结合机制也 存在于鼠肝炎病毒(Mouse hepatitis virus, MHV) 与鼠癌胚抗原相关细胞黏附分子1 (mouse carcino embryonic antigen-related cell adhesion molecule 1, mCEACAM1a)<sup>[26]</sup>和MERS-CoV与T细胞表面抗 原CD26 (DPP4)<sup>[27]</sup> 等之间。S2亚基富含α螺旋 结构,包含两段七肽重复域、跨膜区和C端胞内域 等<sup>[24]</sup>。当S蛋白被宿主细胞蛋白酶裂解引发S2亚 基暴露,两段三聚体的七肽重复域构象变化折叠成 发夹状内螺旋的六聚体结构,从而介导病毒和宿主 细胞膜的融合及进一步的遗传物质释放<sup>[25]</sup>。不同 属或属间 S1 亚基结构差异较大,例如 MHV 的 NTD具有相对较大的空间结构域<sup>[28]</sup>。在高度选择 压力作用下, S1亚基是冠状病毒中最易变异区域, 而S2亚基相对保守<sup>[29]</sup>。

#### 1.1 S蛋白的N-糖基化

蛋白糖基化修饰现象非常普遍,大多数以N-糖基化修饰为主。N-糖基化发生在内质网和高尔 基体中,其修饰位点以N-X-S/T(X不能为脯氨酸) 为特征,在所有物种中高度保守<sup>[30]</sup>。囊膜病毒表 面的糖蛋白布满丰富的N-糖基化修饰位点,例如 甲型流感病毒囊膜上两种糖蛋白,血凝素 (hemagglutinin, HA) 和神经氨酸苷酶 (neuraminidase, NA),通常含有6~12个N糖基化 位点<sup>[31]</sup>;在人类免疫缺陷病毒表面的gp160含多 达31个N-糖基化位点<sup>[32]</sup>;冠状病毒的N-糖基化修 饰更加复杂多样。

通过对S蛋白进行生物信息学分析可见18~39 个N-糖基化位点分布在4个属中,其中HCoV-NL63 中多达39个N-糖基化位点,这意味其三聚体 的 N- 糖 基 化 位 点 数 目 可 达 117 个 (图 1)<sup>[33]</sup>; SARS-CoV-2和SARS-CoV的S蛋白相似性为80%, 均含22个N-糖基化位点,但SARS-CoV-2的RBD 区域缺失一个N-糖基化位点(对应 SARS-CoV 中 的N370), 会暴露更多的受体结合区域<sup>[2, 22]</sup>。值得 注意的是,在与SARS-CoV-2密切相关的蝙蝠来源 (RaTG13)和穿山甲来源(PCoV GX)的冠状病 毒S蛋白序列更加相似(96.2%),但多两个N-糖 基化位点(N30和N370)<sup>[34]</sup>。从三维结构角度看, 这些N-糖基化位点分散于S1亚基外表面上,但S2 的C端处6~8个保守N-糖基化位点均位于蛋白质与 膜连接处,可能涉及入侵宿主的膜融合行为<sup>[35]</sup>。 总之,冠状病毒4个属之间糖基化位点数目和位置 存在较大差异,这种差异也见于亚属与种 间(图1)<sup>[36-39]</sup>。

由于含有至少54个N-糖基化位点,故S蛋白 分布着高度致密的N-糖链结构,这些糖链对蛋白 质折叠、宿主结合以及逃避宿主免疫系统均起到了 重要的影响作用。但这些位点是否都会发生糖基化 修饰? 由于病毒不编码糖链修饰相关酶, 因此其糖 链结构来源于宿主系统:绝大多数物种的新生肽链 位于内质网时,会在N-糖基化位点添加14糖前体, 随后伴随着肽链的折叠与运输,受到宿主糖基转移 酶和糖苷酶对糖链结构的加工与修饰<sup>[40]</sup>。而病毒 中滞留信号肽 (retrieval signal) 的存在会引导S蛋 白等在内质网、内质网高尔基体中间体 (endoplasmic reticulum-golgi intermediate compartment, ERGIC) 或高尔基体中积累并形成 出芽体,这也导致了以高甘露糖型糖链为代表的未 完全加工N-糖链结构在病毒膜蛋白中较为丰富<sup>[41]</sup>。 而Nal等<sup>[42]</sup>利用C端标记蛋白分析SARS病毒S蛋 白的细胞定位,通过糖苷酶酶切与电泳分析等发 现,S蛋白的高甘露糖糖链在进入高尔基体后成为 复杂型的N-糖链。

因为病毒不表达参与糖链合成与修饰相关蛋白

$\langle \rangle$		<b>(1)</b>			
(a)	Human coronavirus OC43	(6)	1 1 1		$                              $
	Human coronavirus OC43-2				HC0V-0C43
	Dromedary camel coronavirus HKU23				
	Canine respiratory coronavirus				BCoV
	Porcine hemagglutinating encephalomyelitis virus				
	Equine coronavirus		1 11		
	Betacoronavirus HKU24		1 11		Equine C
	Rat sialodacryoadenitis coronavirus				
	Murine hepatitis virus				
	Murine nepanns virus-2 Human coronavirus HKIII				HCoV-HKU1
h	Betacoronavirus Erinaceus/VMC/DEU/2012				
	Erinaceus hedgehog coronavirus HKU31				HKU31
	Pipistrellus bat coronavirus HKU5	11 11 11 11 11		11 110 1	
	Coronavirus Neoromicia/PML-PHE1/RSA/2011				
_	Human belacoronavirus 2c EMC/2012 Middla Fact respiratory syndrome related coronening				MERS-CoV
П	Rousettus hat coronavirus				
11	Rousettus bat coronavirus HKU9		1 11		HKU9
	Bat coronavirus HKU9-5-2				
111	Eidolon bat coronavirus				
14 -	Bat Hp-betacoronavirus/Zhejiang2013				B-ZJ13
	Bat SARS like coronavirus VNLE 34C				
	Coronavirus BtRI-BetaCoV/SC2018		1 11		SARS-CoV
	Bat SARS-like coronavirus		1.11		
	SARS-CoV-2		1 11 1		SARS-CoV-2
	SARS-CoV-2-2		1 11 1		
	SARS-COV-2-3			1.100 1	
	Swine acute diarrhea syndrome coronavirus-2 Swine acute diarrhea syndrome coronavirus-2				SADS
11	Avian coronavirus				
н.,	Infectious bronchitis virus-2		1111 11		
Ч Н	Infectious bronchitis virus				
1 1	Turkey coronavirus				
	Bulbul coronavirus HKU11-796	111 11	n 11	101 0	
Ц	Porcine coronavirus HKU15				
	White-eye coronavirus HKU16				
	Common moorhen coronavirus HKU21	1 11			
	Night heron coronavirus HKU19		-		
	Hipposideros bat coronavirus HKU10				
	Canine coronavirus		10111	1 1111 1 1	DEDV
	Feline coronavirus UU21				
	Porcine epidemic diarrhea virus				HCov-229E
	Human coronavirus 229E				
H			<b>  </b>		HCov-NL63
0.0	5				

Fig. 1 The N-J phylogenetic tree and the distribution of N-glycosylation sites in spike proteins of CoVs 图1 冠状病毒S蛋白的N-J进化树与N-糖基化位点分布

(a) 冠状病毒可以划分为4个属: a (青色)、β (绿色)、γ (紫色)和δ (蓝色)。其中β属冠状病毒还可以进一步划分为5个亚属: *Embecovirus* (靛蓝)、*Merbecovirus* (橙色)、*Nobecovirus* (黄色)、*Hibecovirus* (深灰)和 *Sarbecovirus* (红色)。(b)保守的N-糖基化位点 在各冠状病毒的S蛋白上数目众多且分布方式多样,但C端通常含有保守的6~8个位点。

酶,所以冠状病毒培养或蛋白质表达体系不同会造 成较大的糖链谱差异。Wang等<sup>[43]</sup>通过特征离子 触发电子转移/高能碰撞解离质谱(signature ionstriggered electron-transfer/higher-energy collisional dissociation (EThcD) mass spectrometry) 发现, 相比人源 HEK 细胞系表达 SARS-CoV-2、SARS-CoV、MERS-CoV的S蛋白富含唾液酸等杂合型糖 链结构,昆虫SF9细胞系表达的SARS-CoV-2、 SARS-CoV的S蛋白含有大量寡甘露糖 (paucimannosidic) 或截断的糖链 (truncated glycans)。Shajahan等<sup>[44]</sup>通过高分辨率质谱(LC-MS/MS), 检测表达于 HEK293 细胞系的 SARS-CoV-2中S蛋白并鉴定出17个位点的N-糖链结构, 而其余5个位点未检测出(N17、N603、N1134、 N1158和N1173)。这些N-糖链包括高甘露糖型、 杂合型和复杂型共3种类型,其中高甘露糖型和复 杂型糖链占比较高;末端唾液酸基团见于大多数糖

链结构,尤其是位于NTD附近的N234和N282的 糖链上,推测这些位点的糖链调节对受体蛋白或抗 体的结合<sup>[45-46]</sup>;相比RBD的N331和N343中以高 甘露糖型和少量复杂型糖链, Antonopoulos 等<sup>[47]</sup> 对同样来源的这两个位点则鉴定到富含岩藻糖修饰 和少见的乳糖二胺(LacdiNAc,即GalNAcβ(1-4) GlcNAc)结构的复杂型N-糖链,这可能与仅表达 RBD片段等因素有关;但Tian等<sup>[48]</sup>通过LC-MS 对HEK293T来源的S蛋白N-糖链鉴定出19个位点 的N-糖链位点(除N74、N1158和N1173),其中 N17和N1134糖链末端存在唾液酸结构, 而N149、 N165、N657、N709、N1134与N1194含岩藻糖结 构; Watanabe 等<sup>[49]</sup> 研究表达于 293F 细胞系 SARS-CoV-2的S蛋白,他们发现22个N-糖基化位点均发 生N-糖基化修饰。这些位点上16%的糖链含至少 一个唾液酸残基,48%的糖链发生了岩藻糖基化。

由于天然病毒的N-糖链结构与重组表达系统

来源具有较大的差异<sup>[50]</sup>,此外S蛋白的每个N-糖 基化位点呈现出微不均一性的特点,而非确定性的 糖链结构<sup>[51]</sup>。因此宿主环境与表达系统影响病毒 糖链结构,值得疫苗开发工作的注意。在世卫组织 列出180余种应对COVID-19疫情的在研疫苗中, 有3种基于植物细胞表达<sup>[52]</sup>,然而在植物中特有 的N-糖链五糖核心木糖修饰可能会对人群产生免 疫反应<sup>[53]</sup>。在结构免疫原病毒蛋白疫苗、减毒或 灭活病毒疫苗、重组载体疫苗和核酸疫苗等应对 COVID-19的4类疫苗中<sup>[54]</sup>,前两种疫苗中糖链来 源于多种培养体系,因此N-糖链不同形成的空间 位阻差异会影响抗原位点的遮蔽效果<sup>[55]</sup>,也会影 响对细胞摄取、蛋白水解过程、MHC提呈以及随 后的T细胞启动等<sup>[56-57]</sup>。

# 1.2 S蛋白的O-糖基化

O-糖基化是另一种常见于病毒蛋白上的糖基 化修饰,其核心结构多样。O-糖基化修饰多发于 丝氨酸或苏氨酸上,但无固定基序。通过生物信息 学方法可进行O-糖基化位点预测,但准确率相比 N-糖基化位点较低<sup>[58]</sup>。例如,有学者在COVID-19 大流行初期针对 SARS-CoV-2的S蛋白进行 O-糖基 化位点预测,认为673S、678T和686S极具有修饰 潜力,而19T、22T、29T、250T和349S的潜力较 高<sup>[59]</sup>。但是Hajahan等<sup>[44]</sup>仅鉴定出S1亚基的T323 和S325发生了O-糖基化修饰,这些糖链结构以 Core-1和Core-2类型的O-糖链为主。这两个位点 位于RBD,因此该位置的O-糖基化可能在与ACE2 受体结合中发挥作用。随后越来越多工作指出S蛋 白存在丰富的O-糖基化修饰,例如Dong等<sup>[60]</sup>通 过LC-MS/MS鉴定出26个O-糖基化位点和33种 O-糖链结构。目前O-糖基化修饰对冠状病毒中生 物学功能尚不明确,有研究指出,抑制O-糖链结 构修饰对结合ACE2影响较小,但可显著降低病毒 入侵细胞能力<sup>[61]</sup>。

O-糖基化修饰的发生也与宿主系统有关, Bagdonaite等<sup>[62]</sup>通过建立的O-糖链分析技术比较 了来源于昆虫细胞系(S2)与人源细胞系 (HEK293T)表达SARS-CoV-2的S蛋白,发现共 25个O-糖基化位点。这些位点分布除在RBD上略 有差异外基本相同,例如仅人源细胞系来源的 T478发生了O-糖基化修饰。有意思的是,其中16 个发生于已知N-糖基化位点中。他们解释这些O-糖基化发生率较低,但可能会形成黏蛋白样结构域 以保护抗原表位或关键位点。Tian等<sup>[48]</sup>同样验证 HEK293T来源 SARS-CoV-2的S蛋白中17个O-糖 基化位点有11个发生在N-糖基化位点1至3个氨基 酸附近("N±1-3"),其中的4个位点发生了唾 液酸修饰(T236、S659、T1076和T1077)。他们 通过定点突变验证N糖基化位点是这些O-糖基化 位点出现的先决条件,并将此现象称之为"O-Follow-N"<sup>[48]</sup>。这些结论对拓展病毒的O-糖基化研 究有重要意义。

#### 2 冠状病毒M蛋白的糖基化修饰

M蛋白是形成冠状病毒蛋白外壳的重要成分, 其长度为200~250个氨基酸,如SARS-CoV-2的M 蛋白有222个氨基酸<sup>[63]</sup>。M蛋白氨基酸相似性在 属间极低,属内相对较高。尽管在生物大分子蛋白 质数据库 (protein data bank, PDB)中缺少M蛋白 相关完整的晶体结构,但生物学信息学分析指出其 包含N端胞外域、3次跨膜区及较长的C端胞内 域<sup>[64-65]</sup>。M蛋白招募其他结构蛋白进入ERGIC, 并进一步控制子代颗粒组装和出芽<sup>[66]</sup>。M蛋白也 可能参与结合宿主细胞,例如HCoV-NL63的M蛋 白协同S蛋白参与结合含硫酸类肝素的蛋白多糖实 现宿主入侵<sup>[67]</sup>。

## 2.1 M蛋白的N-糖基化

目前发现0~4个潜在N-糖基化位点存在于各种 冠状病毒的M蛋白中。通常大多数M蛋白包含1个 N-糖基化位点(图2);但δ属的HKU15-CoV未发 现相应位点<sup>[68]</sup>;HKU4-2-CoV含有两个,N4和 N20<sup>[69]</sup>;  $\gamma$ 属中部分IBV也含有两个,N3和 N6<sup>[70]</sup>;3个位点多见于α属,例如PEDV(*Porcine epidemic diarrhea virus*)的N3、N19和N189<sup>[71]</sup>, HCoV-NL63的N3、N19和N188<sup>[72]</sup>,HCoV-229E 的N5、N190和N207<sup>[73]</sup>;部分HKU2-CoV还含有 4 个 N-糖基化位点,如N6、N22、N192和 N235<sup>[74]</sup>。

SARS-CoV-2的M蛋白N5是唯一的N-糖基化 位点<sup>[59]</sup>, SARS-CoV中类似位置糖基化位点是N4, 多项研究结果显示该位点出现了复杂型N-糖链类 型。Voss等<sup>[75]</sup>通过对该位点进行缺失突变,发现 M蛋白的N-糖基化对于病毒的组装和感染是必不 可少的,若该位点缺失则影响子代颗粒的组装;然 而,Liang等<sup>[76]</sup>通过定点突变与反向遗传学技术 发现,IBV中N3和N6糖基化位点缺失突变并不影 响病毒复制与子代颗粒组装,但会对病毒毒力产生 一定影响。





(a) S蛋白是呈倒锥状的高度糖基化三聚体蛋白;(b) S蛋白亚基可分为NTD(紫色)、RBD(红色)、SD1(subdomain 1,次级结构1,蓝色)、SD2(绿色)、α螺旋束(橙色)、SD3(青色)等主要结构单元,N-糖基化位点用黄色球形标注;(c)SARS-CoV-2的结构蛋白潜在N-糖基化位点示意图。橙色与褐色区域分别代表二级结构中富含α螺旋和β片层结构的区域,虚线框为结构未知区域,N-糖基化位点用红色三角表示。

## 2.2 M蛋白的O-糖基化

除N-糖基化修饰, MHV为代表的部分冠状病 毒也发现数目可变的O-糖基化修饰<sup>[77]</sup>。De Haan 等<sup>[78-79]</sup>通过定点突变技术并观察表达产物的电泳 条带,分析发现T5可能是M蛋白中发生O-糖基化 修饰的位点,该糖链中包含N-乙酰半乳糖胺、半 乳糖和唾液酸等; 而如果MHV中O-糖基化位点被 N-糖基化取代,会造成病毒颗粒重组的效率下降。

# 3 冠状病毒其他蛋白的糖基化修饰

冠状病毒N蛋白的结构保守且表达量丰富,通

过与 RNA 基因组形成螺旋状结构在病毒的感染、 复制和包装等过程中发挥作用。早期对冠状病毒N 蛋白研究表明,N蛋白是一种磷酸化蛋白<sup>[80-82]</sup>。近 来在 SARS-CoV-2 的N蛋白上发现 5 个潜在的 N-糖 基化位点(N47、N77、N192、N196 和 N269), 但利用 O<sup>18</sup>同位素标记实验证实只有 N47 和 N269 出 现糖基化,而这两个位点分别以复杂型和高甘露糖 型 N-糖链占优势<sup>[83-84]</sup>;也有学者利用 LC-MS/MS 分析并证明 N蛋白上发生 O-糖基化修饰的 T148、 T165、T166、T205、S206、T391 和 S404<sup>[85]</sup>。作 为参与组装和释放病毒颗粒的多功能 E 蛋白<sup>[36]</sup>, 也可通过生物信息学预测出来N-糖基化位点的存在,例如SARS-CoV-2的E蛋白中N48和N66都是 潜在的N-糖基化位点。然而多种迹象表面,E蛋白 未发生N-糖基化修饰<sup>[42]</sup>。Lo Presti等<sup>[59]</sup>还针对 SARS-CoV-2的3A蛋白进行O-糖基化分析预测出4 个潜在的O-糖基化位点,但未获得实验验证。

部分冠状病毒中还存在着 HE 蛋白, 它与丙型 流感病毒等的 HE 蛋白功能相似。在包括 HCoV-HCoV-HKU1 BCoVs OC43、 (Bovine coronaviruse)和MHV等的β冠状病毒属中,HE蛋 白也可通过与S蛋白相互作用结合含唾液酸 (N-acetyl-9-O-acetylneuraminic acid) 的糖链实现入 侵宿主<sup>[86-88]</sup>。HE蛋白长度为420~440个氨基酸, 生物信息学预测发现在多种冠状病毒中含6~9个 N-糖基化位点,例如MHV病毒的HE蛋白中N54、 N89、N104、N153、N236、N301、N316、N358 和N417均为潜在N-糖基化位点,而HE发生N-糖 基化修饰也可通过糖链切割前后的凝胶电泳证 明<sup>[89]</sup>。SARS-CoV和SARS-CoV-2的基因组中不含 HE基因,因此并无此蛋白质见诸报道<sup>[90]</sup>。

## 4 冠状病毒糖基化研究方法

## 4.1 生物信息学分析

生物信息学在针对冠状病毒所产生大数据的分析和挖掘中发挥着重要作用。糖生物信息学(glycobioinformatics)用于冠状病毒糖基化研究主要包括:蛋白质序列比对与进化分析、糖基化位点预测、结构生物信息学分析及质谱数据解析等,具有快速、安全与前瞻性的特点,但对于预测分析结果通常需要实验验证<sup>[91]</sup>。

针对糖基化位点在冠状病毒各糖蛋白的分布与 协同进化有助于了解糖基化修饰在病毒的生物学功 能。N-糖基化位点出现高度保守,因此预测软件 众多,而NetOGlyc-4.0在线服务等则可用于不保守 的O-糖基化位点预测<sup>[92]</sup>。近些年更是出现了通过 人工神经网络或人工智能对糖基化位点的预 测<sup>[93-94]</sup>。本文有关冠状病毒糖基化位点分析均涉及 上述糖生物信息学方法(图3)。



#### Fig. 3 The research methods in the glycosylation of *Coronaviruses* 图3 冠状病毒糖基化研究方法

病毒糖基化研究目前主要针对数据挖掘、基因改造和病毒糖蛋白等:数据挖掘是根据信息库数据进行氨基酸序列中潜在N-/O-糖基化位点预测,或构建三维结构模型研究糖链分布及蛋白-糖链相互作用;针对已知糖基化位点设计缺失突变引物进行基因PCR扩增,将其连接载体后进行细胞转染并筛选突变体,随后用于反向遗传学或假病毒包装等研究;病毒分离的糖蛋白可通过芯片或质谱技术分析糖链与糖链谱变化。例如凝集素芯片技术可快速高通量对糖链谱检测,将荧光分子标记的病毒糖蛋白与凝集素芯片进行共同孵育,随后通过荧光扫描仪扫描及数据分析糖链谱主要特征<sup>[97]</sup>;质谱分析通过质谱与其他技术联用的方式对生物酶或化学方法切除的病毒N-/O-糖链结构进行精确糖链结构鉴定,例如病毒糖蛋白提取物通过PNGase蛋白酶对N-糖链切除,随后通过小孔径过滤装置进行N-糖链的分离及质谱鉴定<sup>[98]</sup>。

由于糖蛋白纯化结晶用于X射线晶体衍射的技术限制,PDB收录的生物大分子晶体结构中不含完整糖链结构。利用Glycosciences网站Glyprot在线程序能够选择将不同类型N-糖链添加到N-糖基化位点,从而揭示糖链对相关功能区的影响<sup>[95]</sup>;GlyCAM网站的Glycoprotein Builder在线程序也具有相同的功能,并且进一步实现了O-糖链添加,因此最早发布了糖基化修饰SARS-CoV-2的S蛋白三维结构并用于与其他分子相互作用研究<sup>[96]</sup>。

#### 4.2 质谱分析法

质谱分析方法具有高灵敏度和分辨率,成为分析冠状病毒糖蛋白糖链结构的常规操作工具<sup>[99-100]</sup>。 针对病毒糖基化分析,核心的问题就是糖基化位点 鉴定与糖链结构解析。基于基质辅助激光解吸电离 (matrix assisted laser desorption ionization, MALDI)和电喷雾电离(electrospray ionization, ESI)等质谱分析是现代糖组学中最常用工具之一。 **4.2.1**质谱分析N-糖基化

糖苷酶 PNGase F 被用于释放糖蛋白/糖肽上的 N-糖链,并使肽段产生0.98 u分子质量的增加;另 外 Endo D/F/H 三种内切糖苷酶均可将 N-五糖核心 两个 GlcNAc 之间的糖苷键断开,使肽段上增加了 203 u或 349 u的质量标签,因此可作为质谱鉴定糖 基化位点的标志<sup>[101]</sup>。使用肼解法以释放 N-糖链也 是一种化学法去糖链策略<sup>[102]</sup>。

针对冠状病毒S蛋白、M蛋白或HE蛋白N-糖链鉴定大多采用类似的操作流程:蛋白质分离纯化、酶切成糖肽片段、糖苷酶切除N-糖链、糖链富集与纯化和MALDI-MS等质谱鉴定<sup>[103]</sup>。这些操作策略早在多种冠状病毒N-糖基化中展开,例如IBV<sup>[104]</sup>、MERS-CoV<sup>[35]</sup>、HCoV-HKU1<sup>[105]</sup>和SARS-CoV-2等<sup>[106-108]</sup>。

#### 4.2.2 质谱分析O-糖基化

由于O-糖链的结构简单多变、缺乏保守序列 模式且没有合适的酶切方法,所以大多数病毒缺失 O-糖基化报道。O-糖链的切除通常采用以高碘酸 氧化-β消除法等为主的化学法<sup>[109]</sup>。针对糖蛋白 O-糖基化分析依然采取蛋白质分离、酶解、糖肽 富集和质谱鉴定等操作思路。基于部分凝集素对 O-糖链的亲和力进行分离是最新出现的O-糖蛋白 分离/糖肽富集方法,其中VVA、PNA和Jacalin等 都是可选凝集素<sup>[110-111]</sup>。对于O-糖链的富集与处理 一直在改进之中,例如Zhang等<sup>[112-113]</sup>报道了基于 PVDF膜在96孔板平台的细胞样本糖链处理方法, 释放的糖链无须染色或衍生便可用多孔石墨化碳纳 米液相色谱(porous graphitized carbon nano-liquid chromatography)串联质谱法分析糖链结构。他们 针对 CHO 和 HEK293 细胞系表达 SARS-CoV-2 的 RBD 进行 O-糖链分析,同样发现 T323 和 S325 中 以 O-糖基化多以 Core-1 和 Core-2 型为主。还有学 者将 O-糖链末端通过 ST3GAL1 糖基转移酶标记带 荧光的唾液酸,随后采用胰蛋白酶水解等方法研究 糖链指纹图谱。他们发现 SF2 和 HEK293 细胞系表 达 RBD 分别以 Core-1 和 Core-2 糖链结构为主<sup>[114]</sup>。

#### 4.3 生物芯片法分析

以凝集素和糖芯片为代表的生物芯片被广泛应 用于病毒糖生物学研究。利用凝集素(或称糖结合 蛋白)对糖链结构具有不同特异性和亲和力结合差 异的特性,可联合数种凝集素推断SARS-CoV-2的 S蛋白糖链基本特征<sup>[115]</sup>,也可将几十种凝集素点 制在一张片基,以实现高通量快速地分析样本糖链 谱(图3)<sup>[116]</sup>。由于凝集素芯片可以分析糖苷键的 连接方式,具备质谱技术暂时无法达到优点,因此 经常用于联合质谱技术分析糖链结构<sup>[117-118]</sup>。

糖链分子作为病毒膜蛋白的结合靶标已在多种 病毒中获得报道,而特异性糖链分布往往与病毒感 染宿主的范围密切相关,因此糖芯片技术通过将各 种糖链点制在片基上用于快速筛选病毒蛋白潜在的 糖链结合特异性。例如,针对流感病毒HA的糖芯 片分析, 通过比较对α-2,6唾液酸结构与α-2,3唾液 酸结构的结合差异评估其宿主特异性<sup>[119]</sup>,类似的 工作也在BCoV的研究中进行<sup>[120]</sup>。针对MERS-CoV的S蛋白进行糖芯片分析,发现其具有较强唾 液酸结合能力,尤其是对α-2,3 唾液酸糖链<sup>[121]</sup>。 Hao 等<sup>[122]</sup>则制备了包含有多种在糖胺聚糖中常见 的糖链结构,证实SARS-CoV-2的S蛋白也存在着 对硫酸肝素的高度亲和能力。Heidepriem等<sup>[123]</sup>则 通过糖芯片分析愈后血清中SARS-CoV-2产生抗体 的糖链结合能力,反向推断出SARS-CoV-2中存在 大量高甘露糖的N-糖链。此外糖组学研究的门户 网站 CFG (Consortium for Functional Glycomics) 也提供了商品化的糖芯片并在γ属的火鸡冠状病 毒、珍珠鸡冠状病毒及鹌鹑冠状病毒得到 应用[124]。

#### 4.4 定点敲除糖基化位点分析

定点突变在病毒蛋白糖基化功能研究方面充当 着重要角色,将核苷酸序列进行突变,从而造成糖 基化位点的缺失或添加<sup>[125]</sup>。Han等<sup>[126]</sup>针对 SARS-CoV-2的S蛋白N-糖基化位点进行突变缺 失,发现其中7个位点(N109、N118、N119、 N158、N227、N589和N699)对于与ACE2相互作 用有重要影响,其中N227和N699增强了病毒的传 播能力。Bouwman 等<sup>[127-128]</sup>通过对IBV的S蛋白 RBD区域附近N-糖基化位点进行突变、反向遗传 学操作和ELISA法测定,最后发现5个N-糖基化位 点缺失会造成对α-2.3 唾液酸结合能力的丧失,部 分位点变化还会导致结合其他糖链的能力。假病毒 包装技术也应用于膜蛋白的定点突变研究, Li 等<sup>[129]</sup>利用假病毒技术构建了一系列 SARS-CoV-2 病毒S蛋白糖基化位点缺失突变体,用以研究一组 中和抗体和恢复期病人血清。他们发现N331和 N343 糖基化位点缺失显著降低了感染性, N234缺 失对显著提高病毒对中和抗体的拮抗能力而N165 缺失增强了对抗体的敏感性。总之定点突变技术在 病毒糖基化的应用较为成熟,在疫苗和抗体的开发 中已得到广泛应用。

## 5 总结与展望

当下肆虐的新冠病毒引起了全球对冠状病毒的 关注,针对病毒相关研究和探讨也在不断展开和深 入。糖基化修饰在病毒入侵与离开宿主细胞、引发 免疫反应以及针对病毒的检测与治疗等几乎所有环 节均发挥不同作用。本文通过归纳冠状病毒中S蛋 白和M蛋白等糖蛋白中糖基化修饰位点的分布、 糖链结构和相关功能等,促进了对糖基化修饰在病 毒的认知;对诸如糖生物信息学、生物芯片、质谱 解析等糖生物学相关技术进行的总结提供了从糖生 物学角度研究冠状病毒的方法。这些内容将提高糖 基化在冠状病毒的病原学、流行病学和传染机制等 领域的重视程度,推动冠状病毒相关的感染、传 播、诊断、治疗和预防等研究工作,为尽早结束新 冠大流行提供支持。

#### 参考文献

- Ye Z W, Yuan S, Yuen K S, *et al.* Zoonotic origins of human coronaviruses. Int J Biol Sci, 2020, 16(10): 1686-1697
- [2] Lu R, Zhao X, Li J, *et al.* Genomic characterisation and epidemiology of 2019 novel coronavirus: implications for virus origins and receptor binding. Lancet, 2020, **395**(10224): 565-574
- [3] Ren L L, Wang Y M, Wu Z Q, et al. Identification of a novel coronavirus causing severe pneumonia in human: a descriptive study. Chin Med J (Engl), 2020, 133(9): 1015-1024
- [4] Hause B M, Collin E A, Liu R, et al. Characterization of a novel

influenza virus in cattle and Swine: proposal for a new genus in the Orthomyxoviridae family. mBio, 2014, **5**(2): e00031-00014

- [5] Corman V M, Muth D, Niemeyer D, et al. Hosts and sources of endemic human coronaviruses. Adv Virus Res, 2018, 16(100): 163-188
- [6] Ksiazek T G, Erdman D, Goldsmith C S, et al. A novel coronavirus associated with severe acute respiratory syndrome. N Engl J Med, 2003, 348(20): 1953-1966
- [7] Peiris J S, Lai S T, Poon L L, *et al.* Coronavirus as a possible cause of severe acute respiratory syndrome. Lancet, 2003, 361(9366): 1319-1325
- [8] Zhou P, Yang X L, Wang X G, et al. A pneumonia outbreak associated with a new coronavirus of probable bat origin. Nature, 2020, 579(7798): 270-273
- [9] 刘文杰,刘凯会,张彦伟,等.糖基化在新型冠状病毒侵染中的 机制及药物研发中的应用.化学进展,2021,33(4):524-532
   Liu W J, Liu K H, Zhang Y W, *et al.* Prog Chem. 2021, 33(4): 524-532
- [10] Paim F C, Bowman A S, Miller L, et al. Epidemiology of Deltacoronaviruses (δ-CoV) and Gammacoronaviruses (γ-CoV) in wild birds in the United States. Viruses, 2019, 11(10): 897
- Wrapp D, Wang N, Corbett K S, *et al.* Cryo-EM structure of the 2019-nCoV spike in the prefusion conformation. Science, 2020, 367(6483): 1260-1263
- [12] Kint J, Langereis M A, Maier H J, et al. Infectious bronchitis coronavirus limits interferon production by inducing a host shutoff that requires accessory protein 5b. J Virol, 2016, 90(16): 7519-7528
- [13] Shrimal S, Cherepanova N A, Gilmore R. Cotranslational and posttranslocational N-glycosylation of proteins in the endoplasmic reticulum. Semin Cell Dev Biol, 2015(41): 71-78
- [14] Van Den Steen P, Rudd P M, Dwek R A, et al. Concepts and principles of O-linked glycosylation. Crit Rev Biochem Mol Biol, 1998, 33(3): 151-208
- [15] Stowell S R, Ju T, Cummings R D. Protein glycosylation in cancer. Annu Rev Pathol, 2015, 2015(10): 473-510
- [16] Chen X L, Liu C, Tang B, et al. Quantitative proteomics analysis reveals important roles of N-glycosylation on ER quality control system for development and pathogenesis in *Magnaporthe oryzae*. PLoS Pathog, 2020, 16(2): e1008355
- [17] Mammadova-Bach E, Jaeken J, Gudermann T, et al. Platelets and defective N-glycosylation. Int J Mol Sci, 2020, 21(16): 5630
- [18] Zhang X. Alterations of golgi structural proteins and glycosylation defects in cancer. Front Cell Dev Biol, 2021, 12(9): 665289
- [19] Hang Q, Isaji T, Hou S, *et al.* Integrin α5 Suppresses the phosphorylation of epidermal growth factor receptor and its cellular signaling of cell proliferation *via* N-glycosylation. J Biol Chem, 2015, **290**(49): 29345-29360
- [20] Martin T C, Ilieva K M, Visconti A, et al. Dysregulated antibody, natural killer cell and immune mediator profiles in autoimmune thyroid diseases. Cells, 2020, 9(3): 665
- [21] 向田,章晓联.病毒与宿主细胞的糖基化修饰及相关功能.生

物化学与生物物理进展,2017,44(10):898-907

Xiang T, Zhang X L. Prog Biochem Biophys. 2017, 44(10): 898-907

- [22] Walls A C, Park Y J, Tortorici M A, *et al.* Structure, function, and antigenicity of the SARS-CoV-2 spike glycoprotein. Cell, 2020, 181(2): 281-292
- [23] Guruprasad L. Human coronavirus spike protein-host receptor recognition. Prog Biophys Mol Biol, 2021, (161): 39-53
- [24] Li F. Structure, function, and evolution of coronavirus spike proteins. Annu Rev Virol, 2016, 3(1): 237-261
- [25] Hoffmann M, Kleine-Weber H, Schroeder S, et al. SARS-CoV-2 cell entry depends on ACE2 and TMPRSS2 and is blocked by a clinically proven protease inhibitor. Cell, 2020, 181(2): 271-280
- [26] Miura T A, Travanty E A, Oko L, et al. The spike glycoprotein of murine coronavirus MHV-JHM mediates receptor-independent infection and spread in the central nervous systems of Ceacam1a-/mice. J Virol, 2008, 82(2): 755-763
- [27] Park Y J, Walls A C, Wang Z, et al. Structures of MERS-CoV spike glycoprotein in complex with sialoside attachment receptors. Nat Struct Mol Biol, 2019, 26(12): 1151-1157
- [28] Shang J, Wan Y, Liu C, et al. Structure of mouse coronavirus spike protein complexed with receptor reveals mechanism for viral entry. PLoS Pathog, 2020, 16(3): e1008392
- [29] Lacey J M, Minutti C Z, Magera M J, et al. Improved specificity of newborn screening for congenital adrenal hyperplasia by secondtier steroid profiling using tandem mass spectrometry. Clin Chem, 2004, 50(3): 621-625
- [30] Hyakumura M, Walsh R, Thaysen-Andersen M, et al. Modification of asparagine-linked glycan density for the design of hepatitis B virus virus-like particles with enhanced immunogenicity. J Virol, 2015, 89(22): 11312-11322
- [31] Chen W, Sun S, Li Z. Two glycosylation sites in H5N1 influenza virus hemagglutinin that affect binding preference by computerbased analysis. PLoS One, 2012, 7(6): e38794
- [32] Bonomelli C, Doores K J, Dunlop D C, et al. The glycan shield of HIV is predominantly oligomannose independently of production system or viral clade. PLoS One, 2011, 6(8): e23521
- [33] Kiyuka P K, Agoti C N, Munywoki P K, et al. Human coronavirus NL63 molecular epidemiology and evolutionary patterns in rural coastal kenya. J Infect Dis, 2018, 217(11): 1728-1739
- [34] Zhang S, Qiao S, Yu J, et al. Bat and pangolin coronavirus spike glycoprotein structures provide insights into SARS-CoV-2 evolution. Nat Commun, 2021, 12(1): 1607
- [35] Watanabe Y, Berndsen Z T, Raghwani J, et al. Vulnerabilities in coronavirus glycan shields despite extensive glycosylation. Nat Commun, 2020, 11(1): 2688
- [36] Masters P S. The molecular biology of coronaviruses. Adv Virus Res, 2006, 66:193-292
- [37] Artika I M, Dewantari A K, Wiyatno A. Molecular biology of coronaviruses: current knowledge. Heliyon, 2020, 6(8): e04743
- [38] Dawood A A. Glycosylation, ligand binding sites and antigenic variations between membrane glycoprotein of COVID-19 and

related coronaviruses. Vacunas, 2021, 22(1): 1-9

- [39] Hartenian E, Nandakumar D, Lari A, et al. The molecular virology of coronaviruses. J Biol Chem, 2020, 295(37): 12910-12934
- [40] Moremen K W, Molinari M. N-linked glycan recognition and processing: the molecular basis of endoplasmic reticulum quality control. Curr Opin Struct Biol, 2006, 16(5): 592-599
- [41] Mcbride C E, Li J, Machamer C E. The cytoplasmic tail of the severe acute respiratory syndrome coronavirus spike protein contains a novel endoplasmic reticulum retrieval signal that binds COPI and promotes interaction with membrane protein. J Virol, 2007, 81(5): 2418-2428
- [42] Nal B, Chan C, Kien F, et al. Differential maturation and subcellular localization of severe acute respiratory syndrome coronavirus surface proteins S, M and E. J Gen Virol, 2005, 86(Pt 5): 1423-1434
- [43] Wang D, Baudys J, Bundy J L, et al. Comprehensive analysis of the glycan complement of SARS-CoV-2 spike proteins using signature ions-triggered electron-transfer/higher-energy collisional dissociation (EThcD) mass spectrometry. Anal Chem, 2020, 92(21): 14730-14739
- [44] Shajahan A, Supekar N T, Gleinich A S, et al. Deducing the N- and O-glycosylation profile of the spike protein of novel coronavirus SARS-CoV-2. Glycobiology, 2020, **30**(12): 981-988
- [45] Casalino L, Gaieb Z, Goldsmith J A, *et al.* Beyond Shielding: the roles of glycans in the SARS-CoV-2 spike protein. ACS Cent Sci, 2020, 6(10): 1722-1734
- [46] Verkhivker G M, Di Paola L. Integrated biophysical modeling of the SARS-CoV-2 spike protein binding and allosteric interactions with antibodies. J Phys Chem B, 2021, 125(18): 4596-4619
- [47] Antonopoulos A, Broome S, Sharov V, *et al.* Site-specific characterization of SARS-CoV-2 spike glycoprotein receptorbinding domain. Glycobiology, 2021, 31(3): 181-187
- [48] Tian W, Li D, Zhang N, et al. O-glycosylation pattern of the SARS-CoV-2 spike protein reveals an "O-Follow-N" rule. Cell Res, 2021, 31(10): 1123-1125
- [49] Watanabe Y, Allen J D, Wrapp D, et al. Site-specific glycan analysis of the SARS-CoV-2 spike. Science, 2020, 369(6501): 330-333
- [50] Yao H, Song Y, Chen Y, et al. Molecular architecture of the SARS-CoV-2 virus. Cell, 2020, 183(3): 730-738
- [51] Gao C, Zeng J, Jia N, *et al.* SARS-CoV-2 spike protein interacts with multiple innate immune receptors. bioRxiv, 2020, 227462. doi: 10.1101/2020.07.29.227462
- [52] WHO. Draft landscape and tracker of COVID-19 candidate vaccines [M/OL]. Geneva: World Health Organization Press, 2021[2021-07-13]. https://www.who.int/publications/m/ item/draft-landscape-of-covid-19-candidate-vaccines
- [53] Marusic C, Pioli C, Stelter S, et al. N-glycan engineering of a plantproduced anti-CD20-hIL-2 immunocytokine significantly enhances its effector functions. Biotechnol Bioeng, 2018, 115(3): 565-576
- [54] Pandey S C, Pande V, Sati D, et al. Vaccination strategies to combat

- [55] Xu C, Ng D T. Glycosylation-directed quality control of protein folding. Nat Rev Mol Cell Biol, 2015, 16(12): 742-752
- [56] Wolfert M A, Boons G J. Adaptive immune activation: glycosylation does matter. Nat Chem Biol, 2013, 9(12): 776-784
- [57] Roth G A, Picece V, Ou B S, et al. Designing spatial and temporal control of vaccine responses. Nat Rev Mater, 2021:1-22
- [58] Bennett E P, Mandel U, Clausen H, et al. Control of mucin-type Oglycosylation: a classification of the polypeptide GalNActransferase gene family. Glycobiology, 2012, 22(6): 736-756
- [59] Lo Presti A, Rezza G, Stefanelli P. Selective pressure on SARS-CoV-2 protein coding genes and glycosylation site prediction. Heliyon, 2020, 6(9): e05001
- [60] Dong X, Chen C, Yan J, et al. Comprehensive O-glycosylation analysis of the SARS-CoV-2 spike protein with biomimetic Trp-Arg materials. Anal Chem, 2021, 93(30): 10444-10452
- [61] Yang Q, Hughes T A, Kelkar A, et al. Inhibition of SARS-CoV-2 viral entry upon blocking N- and O-glycan elaboration. Elife, 2020, 26(9): e61552
- [62] Bagdonaite I, Thompson A J, Wang X, et al. Site-specific Oglycosylation analysis of SARS-CoV-2 spike protein produced in insect and human cells. Viruses, 2021, 13(4): 511
- [63] Wu F, Zhao S, Yu B, et al. A new coronavirus associated with human respiratory disease in China. Nature, 2020, 579(7798): 265-269
- [64] Voss D, Pfefferle S, Drosten C, et al. Studies on membrane topology, N-glycosylation and functionality of SARS-CoV membrane protein. Virol J, 2009, 18(6): 79
- [65] Thomas S. The structure of the membrane protein of SARS-CoV-2 resembles the sugar transporter SemiSWEET. Pathog Immun, 2020, 5(1): 342-363
- [66] Armstrong J, Niemann H, Smeekens S, et al. Sequence and topology of a model intracellular membrane protein, E1 glycoprotein, from a coronavirus. Nature, 1984, 308(5961): 751-752
- [67] Naskalska A, Dabrowska A, Szczepanski A, et al. Membrane protein of human coronavirus NL63 is responsible for interaction with the adhesion receptor. J Virol, 2019, 93(19): e00355-00319
- [68] Wang L, Byrum B, Zhang Y. Detection and genetic characterization of deltacoronavirus in pigs, Ohio, USA, 2014. Emerg Infect Dis, 2014, 20(7): 1227-1230
- [69] Woo P C, Wang M, Lau S K, *et al.* Comparative analysis of twelve genomes of three novel group 2c and group 2d coronaviruses reveals unique group and subgroup features. J Virol, 2007, 81(4): 1574-1585
- [70] Zhao Y, Liu X Y, Cheng J L, et al. Molecular characterization of an infectious bronchitis virus strain isolated from northern China in 2012. Arch Virol, 2014, 159(12): 3457-3461
- [71] Park S J, Kim H K, Song D S, et al. Molecular characterization and phylogenetic analysis of porcine epidemic diarrhea virus (PEDV) field isolates in Korea. Arch Virol, 2011, 156(4): 577-585
- [72] Dominguez S R, Sims G E, Wentworth D E, et al. Genomic

analysis of 16 Colorado human NL63 coronaviruses identifies a new genotype, high sequence diversity in the N-terminal domain of the spike gene and evidence of recombination. J Gen Virol, 2012, **93**(Pt 11): 2387-2398

- [73] Farsani S M, Dijkman R, Jebbink M F, et al. The first complete genome sequences of clinical isolates of human coronavirus 229E. Virus Genes, 2012, 45(3): 433-439
- [74] Lau S K, Woo P C, Li K S, *et al*. Complete genome sequence of bat coronavirus HKU2 from Chinese horseshoe bats revealed a much smaller spike gene with a different evolutionary lineage from the rest of the genome. Virology, 2007, 367(2): 428-439
- [75] Voss D, Kern A, Traggiai E, *et al.* Characterization of severe acute respiratory syndrome coronavirus membrane protein. FEBS Lett, 2006, 580(3): 968-973
- [76] Liang J Q, Fang S, Yuan Q, et al. N-Linked glycosylation of the membrane protein ectodomain regulates infectious bronchitis virus-induced ER stress response, apoptosis and pathogenesis. Virology, 2019, (531): 48-56
- [77] De Haan C A, De Wit M, Kuo L, *et al.* O-glycosylation of the mouse hepatitis coronavirus membrane protein. Virus Res, 2002, 82(1-2):77-81
- [78] De Haan C A, De Wit M, Kuo L, et al. The glycosylation status of the murine hepatitis coronavirus M protein affects the interferogenic capacity of the virus *in vitro* and its ability to replicate in the liver but not the brain. Virology, 2003, 312(2): 395-406
- [79] Prentice E, Jerome W G, Yoshimori T, *et al.* Coronavirus replication complex formation utilizes components of cellular autophagy. JBiol Chem, 2004, 279(11): 10136-10141
- [80] Fung T S, Liu D X. Post-translational modifications of coronavirus proteins: roles and function. Future Virol, 2018, 13(6): 405-430
- [81] Delmas B, Kut E, Gelfi J, *et al.* Overexpression of TGEV cell receptor impairs the production of virus particles. Adv Exp Med Biol, 1995, **380**(380): 379-385
- [82] Parker M M, Masters P S. Sequence comparison of the N genes of five strains of the coronavirus mouse hepatitis virus suggests a three domain structure for the nucleocapsid protein. Virology, 1990, 179(1):463-468
- [83] Gouveia D, Miotello G, Gallais F, et al. Proteotyping SARS-CoV-2 virus from nasopharyngeal swabs: a proof-of-concept focused on a 3 min mass spectrometry window. J Proteome Res, 2020, 19(11): 4407-4416
- [84] Sun Z, Zheng X, Ji F, et al. Mass spectrometry analysis of SARS-CoV-2 nucleocapsid protein reveals camouflaging glycans and unique post-translational modifications. Infectious Microbes & Diseases, 2021, 3(3): 149-157
- [85] Ihling C, Tänzler D, Hagemann S, et al. Mass spectrometric identification of SARS-CoV-2 proteins from gargle solution samples of COVID-19 patients. J Proteome Res, 2020, 19(11): 4389-4392
- [86] Huang X, Dong W, Milewska A, et al. Human coronavirus HKU1 spike protein uses O-acetylated sialic acid as an attachment

receptor determinant and employs hemagglutinin-esterase protein as a receptor-destroying enzyme. J Virology, 2015, **89**(14): 7202-7213

- [87] Zeng Q, Langereis M A, Van Vliet A L, et al. Structure of coronavirus hemagglutinin-esterase offers insight into corona and influenza virus evolution. Proc Natl Acad Sci USA, 2008, 105(26): 9065-9069
- [88] Bakkers M J, Zeng Q, Feitsma L J, et al. Coronavirus receptor switch explained from the stereochemistry of proteincarbohydrate interactions and a single mutation. Proc Natl Acad Sci USA, 2016, 113(22): E3111-E3119
- [89] Gagneten S, Gout O, Dubois-Dalcq M, et al. Interaction of mouse hepatitis virus (MHV) spike glycoprotein with receptor glycoprotein MHVR is required for infection with an MHV strain that expresses the hemagglutinin-esterase glycoprotein. J Virol, 1995, 69(2): 889-895
- [90] Soltani S. The hemagglutinin-esterase gene in human coronaviruses SARS-CoV-2, HKU1 and OC43. Eur Rev Med Pharmacol Sci, 2020, 24(12): 6484-6485
- [91] 杨钊,姜伟业,陈闻天. 糖生物信息学数据库. 中国生物化学与 分子生物学报, 2015, 31(3): 257-263
   Yang Z, Jiang W Y, Chen W T. Chin J Biochem Mol Biol, 2015, 31(3): 257-263
- [92] Steentoft C, Vakhrushev S Y, Joshi H J, et al. Precision mapping of the human O-GalNAc glycoproteome through SimpleCell technology. EMBO J, 2013, 32(10): 1478-1488
- [93] Caragea C, Sinapov J, Silvescu A, et al. Glycosylation site prediction using ensembles of support vector machine classifiers. BMC Bioinformatics, 2007, 9(8):438
- [94] Rabbani N, Thornalley P J. Protein glycation biomarkers of metabolic dysfunction and early-stage decline in health in the era of precision medicine. Redox Biol, 2021, (42): 101920
- [95] Bohne-Lang A, Von Der Lieth C W. GlyProt: in silico glycosylation of proteins. Nucleic Acids Res, 2005, 33(Web Server issue): W214-W219
- [96] Grant O C, Montgomery D, Ito K, et al. Analysis of the SARS-CoV-2 spike protein glycan shield reveals implications for immune recognition. Sci Rep, 2020, 10(1): 14991
- [97] Chen W, Zhong Y, Su R, et al. N-glycan profiles in H9N2 avian influenza viruses from chicken eggs and human embryonic lung fibroblast cells. J Virol Methods, 2017, 249:10-20
- [98] 李学甜,孙宇,杜亚蓉,等.H7N2 禽流感病毒HA 的分离纯化及 其糖链谱研究.生物化学与生物物理进展,2015,42(6): 551-562
  Li X T, Sun Y, Du Y R, *et al.* Prog Biochem Biophys. 2015, 42(6): 551-562
- [99] Xie H, Doneanu C, Chen W, et al. Characterization of a recombinant influenza vaccine candidate using complementary LC-MS methods. Curr Pharm Biotechnol, 2011, 12(10): 1568-1579
- [100] Dubayle J, Vialle S, Schneider D, et al. Site-specific characterization of envelope protein N-glycosylation on Sanofi

Pasteur's tetravalent CYD dengue vaccine. Vaccine, 2015, **33**(11): 1360-1368

- [101] O'neill R A. Enzymatic release of oligosaccharides from glycoproteins for chromatographic and electrophoretic analysis. J Chromatogr A, 1996, 720(1-2): 201-215
- [102] Patel T, Bruce J, Merry A, et al. Use of hydrazine to release in intact and unreduced form both N- and O-linked oligosaccharides from glycoproteins. Biochemistry, 1993, 32(2): 679-693
- [103] Shirakawa A, Manabe Y, Fukase K. Recent advances in the chemical biology of N-glycans. Molecules, 2021, 26(4): 1040
- [104] Zheng J, Yamada Y, Fung T S, et al. Identification of N-linked glycosylation sites in the spike protein and their functional impact on the replication and infectivity of coronavirus infectious bronchitis virus in cell culture. Virology, 2018, 1(513): 65-74
- [105] Hurdiss D L, Drulyte I, Lang Y, et al. Cryo-EM structure of coronavirus-HKU1 haemagglutinin esterase reveals architectural changes arising from prolonged circulation in humans. Nat Commun, 2020, 11(1): 4646
- [106] Zhang Y, Zhao W, Mao Y, et al. Site-specific N-glycosylation characterization of recombinant SARS-CoV-2 spike proteins. Mol Cell Proteomics, 2020, 19(20): 100058
- [107] Barre A, Damme E, Simplicien M, et al. Man-specific, GalNAc/T/ Tn-specific and Neu5Ac-specific seaweed lectins as glycan probes for the SARS-CoV-2 (COVID-19) coronavirus. Mar Drugs, 2020, 18(11): 543
- [108] Shin Y J, König-Beihammer J, Vavra U, et al. N-glycosylation of the SARS-CoV-2 receptor binding domain is important for functional expression in plants. Front Plant Sci, 2021, 15(12): 689104
- [109] Matsuno Y K, Yamada K, Tanabe A, et al. Development of an apparatus for rapid release of oligosaccharides at the glycosaminoglycan-protein linkage region in chondroitin sulfatetype proteoglycans. Anal Biochem, 2007, 362(2): 245-257
- [110] Steentoft C, Vakhrushev S Y, Vester-Christensen M B, et al. Mining the O-glycoproteome using zinc-finger nucleaseglycoengineered SimpleCell lines. Nat Methods, 2011, 8(11): 977-982
- [111] Yang Z, Cao J, He Y, et al. Macro-/micro-environment-sensitive chemosensing and biological imaging. Chem Soc Rev, 2014, 43(13):4563-4601
- [112] Zhang T, Madunić K, Holst S, *et al.* Development of a 96-well plate sample preparation method for integrated N- and Oglycomics using porous graphitized carbon liquid chromatography-mass spectrometry. Mol Omics, 2020, 16(4): 355-363
- [113] Gstöttner C, Zhang T, Resemann A, et al. Structural and functional characterization of SARS-CoV-2 RBD domains produced in mammalian cells. Anal Chem, 2021, 93(17): 6839-6847
- [114] Wu Z L, Ertelt J M. Fluorescent glycan fingerprinting of SARS2 spike proteins. Sci Rep, 2021, 11(1):20428
- [115] Hoffmann D, Mereiter S, Jin Oh Y, et al. Identification of lectin receptors for conserved SARS-CoV-2 glycosylation sites. EMBO

J, 2021, 40(19): e108375

- [116] Du H, Yu H, Ma T, et al. Analysis of glycosphingolipid glycans by lectin microarrays. Anal Chem, 2019, 91(16): 10663-10671
- [117] Shu J, Ma J, Ren X, et al. The abnormal glycopatterns of salivary glycoproteins in esophageal squamous cell carcinoma patients. Front Chem, 2021, 4(9): 637730
- [118] Yu H, Shu J, Li Z. Lectin microarrays for glycoproteomics: an overview of their use and potential. Expert Rev Proteomics, 2020, 17(1): 27-39
- [119] Stevens J, Blixt O, Paulson J C, et al. Glycan microarray technologies: tools to survey host specificity of influenza viruses. Nat Rev Microbiol, 2006, 4(11): 857-864
- [120] Peng G, Xu L, Lin Y L, et al. Crystal structure of bovine coronavirus spike protein lectin domain. J Biol Chem, 2012, 287(50):41931-41938
- [121] Li W, Hulswit R J G, Widjaja I, *et al.* Identification of sialic acidbinding function for the Middle East respiratory syndrome coronavirus spike glycoprotein. Proc Natl Acad Sci USA, 2017, 114(40): E8508-E8517
- [122] Hao W, Ma B, Li Z, et al. Binding of the SARS-CoV-2 spike protein to glycans. Sci Bull (Beijing), 2021, 66(12): 1205-1214
- [123] Heidepriem J, Dahlke C, Kobbe R, et al. Longitudinal development of antibody responses in COVID-19 patients of

different severity with ELISA, peptide, and glycan arrays: an immunological case series. Pathogens, 2021, **10**(4): 438

- [124] Ambepitiya Wickramasinghe I N, De Vries R P, Weerts E A, et al. Novel receptor specificity of avian gammacoronaviruses that cause enteritis. J Virol, 2015, 89(17): 8783-8792
- [125] Tsuchiya E, Sugawara K, Hongo S, *et al.* Effect of addition of new oligosaccharide chains to the globular head of influenza A/H2N2 virus haemagglutinin on the intracellular transport and biological activities of the molecule. J Gen Virol, 2002, **83**(Pt 5): 1137-1146
- [126] Han D P, Lohani M, Cho M W. Specific asparagine-linked glycosylation sites are critical for DC-SIGN- and L-SIGNmediated severe acute respiratory syndrome coronavirus entry. J Virol, 2007, 81(21): 12029-12039
- [127] Bouwman K M, Habraeken N, Laconi A, et al. N-glycosylation of infectious bronchitis virus M41 spike determines receptor specificity. J Gen Virol, 2020, 101(6): 599-608
- [128] Van Beurden S J, Berends A J, Krämer-Kühl A, et al. A reverse genetics system for avian coronavirus infectious bronchitis virus based on targeted RNA recombination. Virol J, 2017, 14(1): 109
- [129] Li Q, Wu J, Nie J, et al. The impact of mutations in SARS-CoV-2 spike on viral infectivity and antigenicity. Cell, 2020, 182(5): 1284-1294

# New Progress of Glycosylation in Coronaviruses<sup>\*</sup>

HUI Zi-Ye, YU Han-Jie, SHU Jian, REN Xia-Meng, CHEN Wen-Tian\*\*

(Laboratory for Functional Glycomics, College of Life Sciences, Northwest University, Xi'an 710069, China)

**Abstract** The coronaviruses (CoVs), which are a family of positive-strand RNA viruses, infect the mammals and birds. Seven CoVs are responsible for human-to-human transmission, especially the SARS-CoV-2, thereby posing a daunting challenge to global public health security. As the most common modification in viral glycoproteins, glycosylation plays the crucial role in host recognition, immunity avoidance, virus replication, assembly and transmission. In this review, we summarized and discussed the latest studies about glycosylation in coronaviridae members. Focused on the spike protein, nearly one hundred of N/O-glycosyltion sites have been reported. The N-glycans from spike protein are dominated by the high-mannose and complex-type, while the O-glycosylation is rather complicated. Significantly, it is known that the viral glycosylation depend on host cells, thus the glycan pattern of the produced recombinant viral glycoproteins might be different from that of native viral proteins, which represent a crucial determinant for vaccine design. The latest results based on bioinformatics, biochip, mass spectrography and genetic technology facilitate the overall perspective for glycosylation researching in CoVs. By summarizing the distribution of glycosylation sites, the structure of glycans, the biological functions and the research technologies, this review will help promote diagnosis, treatment and vaccine development related to coronaviruses.

**Key words** coronavirus, SARS-CoV-2, glycosylation, spike protein, membrane protein **DOI:** 10.16476/j.pibb.2021.0231

Tel: 86-29-88304104, E-mail: cwt@nwu.edu.cn

<sup>\*</sup> This work was supported by grants from The Natural Science Foundation of Shaanxi Province (2021JQ-446, 2021JM-319), The China Postdoctoral Science Foundation (2020M673628XB), and The Emergency Guidance Fund for Prevention of Novel Coronavirus Pneumonia from Northwest University (NWU002).

<sup>\*\*</sup> Corresponding author.

Received: August 9, 2021 Accepted: December 24, 2021