



Моделирование связывания протопорфирина IX, вертепорфина и хлорина е6 с белками вируса SARS-CoV-2

Оскар И. Койфман^{1,2}, Наталья Ш. Лебедева¹, Юрий А. Губарев¹*, Михаил О. Койфман²

¹ Институт химии растворов им. Г. А. Крестова РАН, ул. Академическая, 1, Иваново 153045, Россия; e-mail: yury.gu@gmail.com

² Ивановский государственный химико-технологический университет,

пр. Шереметевский, 7, Иваново 153000, Россия

Поступило 9.10.2020 Принято после доработки 10.03.2021



SARS-CoV-2 proteins

Данная работа посвящена последним исследованиям в области молекулярного докинга протопорфирина IX, вертепорфина, хлорина е6 и ряда белков вируса SARS-CoV-2, а также перспективам использования хлоринов и порфиринов для фотоинактивации вируса SARS-CoV-2.

Ключевые слова: вертепорфин, порфирины, протопорфирин IX, хлорин е6, молекулярный докинг, COVID-19, SARS-CoV-2.

Коронавирус SARS-CoV-2 стал настоящим бичом 2020 г. Вирус SARS-CoV-2 впервые был обнаружен в Китае в 2019 г., и к июню 2020 г. не осталось стран, не затронутых пандемией. Человечество, несмотря на высокий уровень развития медицины, оказалось не в состоянии эффективно бороться с вирусными угрозами. Главными причинами быстрого распространения вируса SARS-CoV-2 являются его высокая контагиозность, низкая достоверность экспресс-тестов и длительность полноценной диагностики методом полимеразной цепной реакции, что также обусловливает несвоевременность организации карантинных мероприятий. Еще одной причиной быстрого распространения коронавирусной инфекции COVID-19 является отсутствие на данный момент лекарственных средств, которые способны полностью инактивировать коронавирусы в организме человека. Коронавирусы – это вирусы с положительной РНК, принадлежащие к семейству *Coronaviridae* отряда *Nidovirales*, которые делятся на четыре рода (α , β , γ и δ). Вирус SARS-CoV-2 принадлежит к роду β . Коронавирусы содержат четыре структурных белка (S-белок, белок оболочки, белок мембраны и белок нуклеокапсида¹) и ряд неструктурных (nsp1–16), а также дополнительных белков (ORF1–10).

В борьбе с коронавирусом существуют три стратегии.² Первая стратегия заключается в тестировании существующих лекарственных препаратов. Преимущество этой стратегии в том, что эти препараты были одобрены для применения в медицинской практике, известны их метаболические характеристики, потенциальная эффективность, токсичность, а также возможные побочные эффекты. Недостатком является то, что известные лекарственные препараты не обеспечивают вирулицидность в отношении коронавирусов, в лучшем случае облегчают течение заболевания. Вторая стратегия заключается в использовании существующих молекулярных библиотек для скрининга молекул, которые могут оказывать ингибирующее или вирулицидное действие на коронавирус.³ Третья стратегия – это разработка новых целевых лекарств с нуля на основе, например, геномной информации коронавируса. Лекарственные препараты, найденные для борьбы непосредственно с вирусом SARS-CoV-2 с помощью этой стратегии, несомненно, продемонстрировали бы лучшее противовирусное действие, но время от разработки нового лекарственного средства до его практического применения может занимать до 10–15 лет.⁴

В настоящее время основное количество исследовательских работ идут по второму пути и посвящены моделированию молекулярного связывания (molecular docking) белков вируса SARS-CoV-2 с различного рода лигандами. Расшифрованные последовательности белков вируса SARS-CoV-2 позволяют использовать методы компьютерного моделирования для расчета энергии связывания белков с лигандами, что позволит обеспечить так необходимую в данный момент скорость подбора потенциальных лекарственных препаратов. Существует ряд платформ для молекулярного докинга, например SwissDock,⁵ DockThor,⁶ AutoDock Vina,⁷ Surflex,⁸ GOLD,⁹ rDock.¹⁰ Объектами моделирования обычно являются протеины вируса SARS-CoV-2 - структурные и неструктурные белки, однако в настоящее время соединение, способное инактивировать вирус SARS-CoV-2, не найдено. Так, Черкасов с сотр.^{3с} заявляют о моделировании связывания основной протеазы вируса SARS-CoV-2 с более чем миллиардом соединений из библиотеки ZINC15.11 Был выделен топ-1000 лигандов – ингибиторов основной протеазы, но порфириноподобных структур в данном списке нет. Это довольно неожиданно, так как считается, что соединения порфиринового, хлоринового, фталоцианинового ряда являются одними из самых перспективных веществ для фотоинактивации вирусной и лекарственно устойчивой бактериальной инфекции.¹² Преимущества тетрапиррольных макрогетероциклических соединений перед другими лекарственными средствами заключаются в том, что, связываясь с мишенью, они способны ингибировать вирус, а при последующем световом облучении они обладают вирулицидной активностью. При этом у патогена не остается временной возможности для мутации или выработки устойчивости к препарату. Учитывая тот факт, что в работе¹³ была обнаружена высокая противовирусная активность протопорфирина IX и вертепорфина по отношению к вирусу SARS-CoV-2, идея использования порфиринов для борьбы с коронавирусной инфекцией COVID-19 является очень актуальной. Немаловажным фактором в пользу применения порфиринов является то, что ряд соединений порфиринового класса являются лекарственными средствами, разрешенными для медицинского применения Управлением по санитарному надзору за качеством пищевых продуктов и медикаментов белками вируса SARS-CoV-2 возможно разработать эффективные методы лечения коронавирусных инфекций с использованием фотоинактивации,¹⁴ которую достаточно удобно проводить в респираторном тракте, а низкая темновая токсичность указанных выше макрогетероциклических соединений снизит побочные эффекты. Хлорин еб относится к классу порфириновых соединений и, наряду с протопорфирином IX и вертепорфином, используется в медицинской практике. Хлорин еб с успехом может применяться для фотодинамической

(FDA, США), входит в перечень лекарственных средств

для медицинского применения в Российской Федера-

ции и Европейском Союзе. При достижении высоко-

аффинного связывания порфиринов или их аналогов с

с успехом может применяться для фотодинамической терапии, так как обладает высоким квантовым выходом синглетного кислорода, поглощает свет в терапевтическом окне и имеет достаточную растворимость в физиологических средах.¹⁵ Поэтому он может использоваться для инактивации вирусов, а меньшая ароматичность хлорина еб, по сравнению с порфиринами, может обеспечивать его высокоаффинное связывание с белками вируса SARS-CoV-2. Протопорфирин IX и вертепорфин отличаются природой и положением периферийных заместителей, что также может сказаться на локализации и энергии связывания тетрапиррольного соединения с белками вируса SARS-CoV-2. Для проверки данного предположения мы провели моделирование связывания хлорина еб, протопорфирина IX и вертепорфина с рядом белков вируса SARS-CoV-2. В качестве потенциальных мишеней были выбраны: N-концевой РНК-связывающий домен нуклеокапсидного белка (NTD, 6m3m), S-белок (6vyb), основная протеаза (6у2е), белки ORF3a (6xdc), ORF9b (6z4u) и ORF7A (6w37), что в первую очередь обусловлено биохимическими функциями белков, определяющих разные стадии жизненного цикла вируса. Например, основные функции нуклеокапсидного белка связывание с вирусным геномом и его упаковка в конформацию, пригодную для репликации и транскрипции. Во время инфекции нуклеокапсидный белок широко экспрессируемым, способным является вызывать защитный иммунный ответ против вируса SARS-CoV-2.¹⁶ Общая доменная архитектура N-белка коронавируса состоит из трех различных частей: высококонсервативного N-концевого РНК-связываю-щего домена (NTD),¹⁷ С-концевого домена димеризации и внутренне неупорядоченного центрального серинового/аргининового линкера. Поэтому белок NTD вируса SARS-CoV-2 очень перспективная мишень для борьбы с инфекцией.

Основная протеаза (М^{рго}, 3CL^{рго}, nsp5) играет важную роль в трансляции и репликации вирусов нового поколения из вирусной геномной РНК.¹⁸ Известно много попыток создания лекарственных противовирусных препаратов, нацеленных на протеазы вирусов, но они до настоящего времени не увенчались успехом, так как селективность таких препаратов была невысокой и протеазы клеток-хозяина также поражались, провоцируя тяжелые осложнения. Строение протеазы М^{рго} вируса SARS-CoV-2 существенно отличается, а протеазы клетки-хозяина человека с такой субстратной специфичностью неизвестны,¹⁹ поэтому протеаза M^{pro} вируса SARS-CoV-2 – перспективная мишень. S-белок обеспечивает связывание ангиотензинпревращающего фермента 2 клетки-хозяина,²⁰ интеграцию и проникновение вируса, а также уход от иммунного ответа. Перечисленные белки являются традиционными мишенями и обладают требуемой для мишеней уникальностью.²¹

Функции большого количества дополнительных белков, экспрессируемых генами с открытыми рамками считывания (ORF), для вируса SARS-CoV-2 еще плохо изучены или неизвестны, но с каждым днем наши познания расширяются. Так, было установлено, что белок ORF9b подавляет врожденный иммунитет, воздействуя на митохондрии и сигналосомы MAVS/ TRAF3/TRAF6, то есть подавляет противовирусные транскрипционные ответы хозяина.²²

Известно, что одним из тяжелейших проявлений COVID-19 является пневмония и ярко выраженная анемия,²³ поэтому в работе²⁴ была выдвинута гипотеза о том, что вирус непосредственно атакует гемоглобин, разрушает его и использует полученный протопорфирин для проникновения в клетки-хозяина. Показано, что белок ORF8 и S-белок вируса SARS-CoV-2 могут связываться с порфирином, в то время как белки ORF1ab, ORF10 и ORF3a координируют атаку на гемоглобин, вызывают деметаллизацию гема и затем связывают полученный протопорфирин.²⁴ Существует и альтернативное мнение, согласно которому деметаллизация гема и сам процесс белок-белкового взаимодействия (взаимодействия белков ORF1ab. ORF10 и ORF3a с гемоглобином) ставится под сомнение.²⁵ С другой стороны, есть экспериментальные доказательства, что расщепление цитохрома с (гемопротеина) существенно повышается в присутствии белка ORF3a вируса SARS-CoV-2.²⁶ Исходя из этого можно ожидать, что экзогенный порфирин или его аналоги могут проявлять более высокоаффинное связывание с перечисленными выше белками вируса SARS-CoV-2, блокировать их биологические функции и тем самым инактивировать вирус. С другой стороны, как отмечалось выше, способность макрогетероциклических соединений под действием света генерировать активные формы кислорода может быть использована для обеспечения их вирулицидного действия.²⁷

Дополнительные белки, кодируемые коронавирусом, играют критическую роль во взаимодействиях вирус– хозяин и модуляции иммунных ответов хозяина, внося свой вклад в патогенность коронавируса с помощью различных стратегий. Белок ORF3a выступает как виропорин,²⁸ белок ионного канала, стимулирует транскрипцию гена,²⁹ влияет на иммунный ответ и вызывает апоптоз.^{26,29} Следует отметить, что белок ORF3a весьма подвержен мутациям и с этой точки зрения не является оптимальной мишенью, но он имеет достаточное количество консервативных доменов.²⁶

Относительно функций белка ORF7a и его роли в жизненном цикле вируса общая точка зрения еще не

сформирована. Считается, что он участвует в белокбелковых взаимодействиях с протеинами клеткихозяина, может играть роль в вирусной сборке или событиях почкования³⁰ и иммунного отклонения.³¹ Белок ORF7a имеет структурную гомологию с белком ICAM-1, который связывается с рецептором интегрина Т-лимфоцитов LFA-1.³²

Таким образом, для исследования были выбраны наиболее привлекательные мишени и был выполнен молекулярный докинг макрогетероциклических соединений и протеинов вируса SARS-CoV-2 для оценки их возможной ингибирующей и вирулицидной активности. Полученные значения энергий связывания лигандов с выбранными белками приведены в табл. 1. В табл. 2 представлены наиболее вероятные водородные связи и π - π -взаимодействия между лигандами и аминокислотными остатками соответствующих белков.

Белок NTD демонстрирует достаточно близкие по энергии взаимодействия с хлорином еб и протопорфирином IX. Это обусловлено близкой локализацией указанных лигандов в белке. Оба соединения образуют водородные связи между периферийными заместителями макроцикла и аминокислотными остатками Asn76 и Asn155. В случае протопорфирина IX энергия немного выше, так как возможно образование водородных связей между атомами азота и водорода реакционного центра порфирина и гистидином His146. Зона локализации вертепорфина в NTD (рис. 1), как и энергия связывания с вертепорфином, меньше, по сравнению с хлорином е6 и протопорфирином IX, несмотря на то что кроме водородных связей (табл. 2) он может участвовать в п-п-взаимодействиях с аминокислотным остатком Tyr110.

Исходя из полученных сведений можно предположить, что все изученные макроциклы могут ингибировать функцию NTD, а в случае хлорина еб при фотооблучении возможно и вирулицидное действие. Для комплекса вертепорфина с NTD фотооблучение, вероятно, будет неэффективным, так как π - π -взаимодействие снижает время жизни возбужденного триплетного состояния порфирина и, соответственно, квантовый выход синглетного кислорода. В случае комплекса протопорфирина IX с NTD водородные связи между атомами азота и водорода реакционного центра порфирина и остатка His146 будут способ-

Таблица 1. Энергии связывания хлорина еб, протопорфирина IX и вертепорфина с белками вируса SARS-CoV-2

	Аффинность, ккал/моль						
Белок	Хлорин еб Прото- порфирин Г		Вертепорфин				
NTD (6m3m)	-8.8	-9.0	-7.8				
S-белок (6vyb)	-8.4	-9.7	-8.5				
Основная протеаза (6у2е)	-8.0	-8.5	-7.2				
ORF3a (6xdc)	-7.9	-7.3	-7.1				
ORF9b (6z4u)	-7.6	-7.4	-7.0				
ORF7a (6w37)	-6.3	-7.1	-6.4				

	Хлорин е6			Протопорфирин IX			Вертепорфин		
Белок	Аминокислотный остаток	Тип комплекса	Длина связи, Å	Аминокислотный остаток	Тип комплекса	Длина связи, Å	Аминокислотный остаток	Тип комплекса	Длина связи, Å
NTD (6m3m)	Asn78	Н	2.0	Asn76	Н	2.6	Arg89	Н	2.4
			3.3	Asn155	Н	2.6			2.7
	Asn76	Н	2.1	Asn151	Н	2.6	Tyr112	Н	2.4
	Asn155	Н	3.3	His146*	Н	2.8	Arg150	Н	1.9
	Ala156	Н	2.9			2.8			2.5
						3.2	Ala157	Н	2.1
						3.4	Tyr110	π–π	4
S-белок (6vyb)	Gln965 (B)	Н	1.9	Arg1019 (A)	Н	2.2	Asn764 (C)	Н	2.2
· • /	Ser967 (B)	Н	3.8	Gln1010 (C)	Н	2.6	Arg765 (C)	Н	2.3
	Ser758 (C)	Н	3.0	Arg765 (A)	Н	2.0	Lys964 (B)	Н	2.2
	His49 (B)	Н	2.2		Н	2.0	Thr761 (C)	Н	3.8
	Ser50 (B)	Н	2.0						
M ^{pro} (6y2e)	Thr111	Н	2.4	Asn203	Н	2.4	Arg131	Н	3.1
		Н	2.5	Asp295	Н	2.3			
	Gln110	Н	2.3		Н	3.0			
	Phe294	π–π	3.5	Gln110	Н	2.7			
				Thr111	Н	2.0			
				Pro108	Н	3.5			
				Phe294	π–π	3.6			
ORF3a (6xdc)	Thr190	Н	1.9	Asp142	Н	2.5	Ser165	Н	3.5
	Asn161	Н	2.5	Arg126	Н	2.4	Gln185	Н	2.4
	Lys67	Н	2.3		Н	2.2	Asp183	Н	2.4
		Н	2.3		Н	2.6		Н	2.5
							Gly172	Н	2.4
ORF9b (6z4u)				Gln18	Н	2.5	Gln18	Н	2.1
					Н	2.5			
ORF7a (6w37)	Tyr25	Н	2.3	Lys17	Н	2.0	Tyr5*	Н	2.4
. /	Gly23	Н	2.4	-	Н	2.1	-	Н	2.7
	Ser21	Н	3.0	Tyr5*	Н	2.5		Н	3.1
	Phe31	π–π	3.4	-	Н	2.7		Н	3.1
					Н	2.9			
					Н	3.4			

Таблица 2. Водородные связи и π–π-взаимодействия между хлорином е6, протопорфирином IX, вертепорфином и белками вируса SARS-CoV-2

* Н-комплекс с реакционным центром порфирина.

ствовать диссипации световой энергии и приводить к уменьшению квантового выхода активных форм кислорода при фотооблучении. Поэтому вирулицидное действие исследованных порфиринов маловероятно. Исследуемые порфирины и хлорин е6 связываются с S-белком в областях, расположенных достаточно далеко от рецепторсвязывающего домена S-белка, 33 отвечающего за связывание с рецептором АСЕ2, поэтому ингибирование связывания S-белка с рецептором ACE2 исследуемыми макроциклами маловероятно. Макрогетероциклические соединения расположены в S-белке таким образом, что связывают водородными связями две субъединицы (табл. 2, рис. 2), при этом не образуют п-п- и Н-комплексов, затрагивающих ароматическую систему. Поэтому фотооблучение белковых комплексов макрогетероциклических соединений может обеспечить вирулицидный эффект за счет каскадного окисления аминокислотных остатков, сшивки полипептидных цепей и необратимых конформационных изменений в S-белке.³⁴ Хлорин е6 расположен в

пределах 4 Å от остатков Arg567, Ile569, Asp571 субъединицы A, остатков Arg44, His49, Ser50, Lys964, Gln965, Ser967, Ser968, Asn969 субъединицы B и остатков Leu754, Gln755, Gly757, Ser758 субъединицы C. Протопорфирин IX расположен рядом с остатками Gln762, Arg765, Ala766, Gly769, Ile770, Val772, Glu773, Leu1012, Arg1019 субъединицы A и остатками Asp950, Asn953, Gln954, Gln1010, Ile1013, Arg1014, Glu1017 субъединицы C. Вертепорфин располагается вблизи остатков Thr302, Leu303, Lys304, Gln314, Thr315, Asn317, Gln957, Asn960, Thr961, Lys964, Gln965 субъединицы B и остатков Asp737, Thr739, Gly757, Ser758, Thr761, Asn764, Arg765, Thr768 субъединицы C S-белка.

Как отмечалось выше, основная протеаза М^{рго} играет ключевую роль в механизме репликации вируса,³⁵ поэтому ее ингибирование лежит в основе противовирусной активности различных лекарственных препаратов. Например, авторы работы³⁶ предлагают использовать соединения GC376 и GC373, которые кова-



Рисунок 1. Результаты молекулярного докинга *a*) хлорина еб, *b*) протопорфирина IX, *c*) вертепорфина и N-домена нуклео-капсидного белка вируса SARS-CoV-2.

Рисунок 2. Результаты молекулярного докинга *a*) хлорина еб, *b*) протопорфирина IX, *c*) вертепорфина и S-белка вируса SARS-CoV-2.

лентно связываются с остатоком Cys145 протеазы М^{рго} и ингибируют репликацию РНК в клеточной культуре. Несмотря на то, что ингибирование репликации вириона является важным достижением, как отмечалось выше, более перспективно применение вирулицидных препаратов, приводящих к разрушению вирусного белка. Из всех изученных макрогетероциклов наиболее прочный комплекс с вирусной протеазой образует хлорин е6 и протопорфирин IX (рис. 3). Однако оба макроцикла образуют п-п-комплекс с аминокислотным остатком Phe294 (табл. 2) с копланарным расположением ароматических систем на расстоянии 3.5-3.6 Å, поэтому их вирулицидная активность маловероятна. Способность вертепорфина к поглощению света в терапевтическом окне и высокий квантовый выход синглетного кислорода при фотооблучении может обеспечить вирулицидные свойства.

В случае белка ORF3a моделирование показало, что оба порфирина и хлорин еб связываются с разными частями белковой глобулы (рис. 4). Хлорин еб и вертепорфин взаимодействуют с β -складками белка, тогда как протопорфирин IX расположен вблизи α -спирали. Все исследуемые макроциклы образуют множественные водородные связи с участием периферийных заместителей и аминокислотных остатков белка ORF3a (табл. 2). Кроме того, следует отметить, что хлорин еб демонстрирует бо́льшую энергию связывания с вирусным белком, чем экзогенный протопорфирин IX, что позволяет рассчитывать на ингибирование вируса с сохранением гемоглобина.

Моделирование связывания порфиринов и хлорина еб с белком ORF9b показало, что их локализация в белке ORF9b схожа (рис. 5), а энергия связывания несколько выше в случае хлорина еб. Общей характерной особенностью является малое количество водородных связей и полное отсутствие π - π -взаимодействий. Перечисленные особенности, вероятно, будут способствовать фотоинактивации белка ORF9b.

Изученные порфирины и хлорин е6, судя по полученным значениям энергий связывания (табл. 1), будут обладать низкой ингибирующей активностью по отношению к белку ORF7a. Наличие π - π -взаимодействий в случае хлорина е6 с остатком Phe31 белка и водородных связей, образованных с участием атомов реакционного центра порфиринов и остатка Туг5 (табл. 2, рис. 6), будет способствовать снижению квантового выхода активных форм кислорода. Можно заключить что исследуемые макроциклы будут неэффективны по отношению к этой мишени.

Проведенное исследование показало, что изученные макроциклические соединения способны к связыванию структурных и дополнительных белков вируса SARS-CoV-2. Установленная способность макроциклов образовывать достаточно прочные комплексы с широким рядом белков вируса SARS-CoV-2 может обеспечить их вирулицидное действие на разных этапах жизненного цикла вируса. Полученные результаты с детализацией возможных специфических взаимодействий позволили предположить, что хлорин е6 и



Рисунок 3. Результаты молекулярного докинга *a*) хлорина еб, *b*) протопорфирина IX, *c*) вертепорфина и основной протеазы вируса SARS-CoV-2.

протопорфирин IX будут обладать ингибирующим действием по отношению к S-белку, протеазе M^{рго} и NTD, хлорин е6 – по отношению к белку ORF3a, и вертепорфин – по отношению к S-белку. Фотоокислительную способность изученных макроциклических соединений целесообразно рассматривать в отно-



Рисунок 4. Результаты молекулярного докинга *a*) хлорина еб, *b*) протопорфирина IX, *c*) вертепорфина и белка ORF3а вируса SARS-CoV-2.

Рисунок 5. Результаты молекулярного докинга *a*) хлорина е6, *b*) протопорфирина IX, *c*) вертепорфина и белка ORF9b вируса SARS-CoV-2.



Рисунок 6. Результаты молекулярного докинга *a*) хлорина е6, *b*) протопорфирина IX, *c*) вертепорфина и белка ORF7a вируса SARS-CoV-2.

шении следующих белков вируса SARS-CoV-2: протопорфирин IX – в отношении белков ORF9b, ORF3a и S-белка; хлорин е6 – в отношении белков ORF9b, ORF3a, S-белка и NTD; вертепорфин – в отношении белков ORF9b, ORF3a, протеазы М^{рго} и S-белка. Проведенные исследования могут служить основой для целенаправленного экспериментального изучения ингибирующего и фотоокислительного действия макроциклов по отношению к вирусным белкам. Наиболее перспективным по совокупности свойств (сродство к белкам вируса, эффективное поглощение света в терапевтическом окне, высокий квантовый выход синглетного кислорода) является хлорин еб. Несомненным достоинством хлорина еб является его способность оказывать двойное (ингибирующее и фотоинактивационное) действие, а также разрешение на использование его в медицинской практике.

Экспериментальная часть

В работе были использованы следующие структуры белка вируса SARS-CoV-2: N-концевой PHK-связывающий домен нуклеокапсидного белка (NTD, 6m3m), S-белок (6vyb), основная протеаза M^{pro} (6y2e), белки ORF7a (6w37), ORF3a (6xdc) и ORF9b (6z4u). Файлы структур были загружены из Банка данных белка. Структуры хлорина e6 (PubChem CID: 5479494) и протопорфирина IX (PubChem CID: 4971), были получены из базы данных соединений PubChem. Структура вертепорфина (PubChem CID: 139032859) была минимизирована в программе ORCA 4.0³⁷ методом расчета теории функционала плотности B3LYP.

Молекулярная стыковка белков с порфиринами и хлорином еб осуществлялась с использованием программного обеспечения AutoDock Vina⁷ и визуализировалась с помощью программного обеспечения PyMOL. Файлы структур лигандов и белков были подготовлены с помощью программы AutoDock 4.2, размер сетки области докинга подбирался таким образом, чтобы молекула белка была полностью перекрыта. В связи с большим размером сетки области докинга параметр полнота охвата (exhaustiveness) был увеличен до 256.³⁸

Работа выполнена при финансовой поддержке РФФИ (грант 20-04-60108).

Список литературы

- Bosch, B. J.; van der Zee, R.; de Haan, C. A. M.; Rottier, P. J. M. J. Virol. 2003, 77, 8801.
- (a) Zumla, A.; Chan, J. F. W.; Azhar, E. I.; Hui, D. S. C.; Yuen, K.-Y. *Nat. Rev. Drug Discovery* **2016**, *15*, 327. (b) Wu, C.; Liu, Y.; Yang, Y.; Zhang, P.; Zhong, W.; Wang, Y.; Wang, Q.; Xu, Y.; Li, M.; Li, X.; Zheng, M.; Chen, L.; Li, H. *Acta Pharm. Sin. B* **2020**, *10*, 766.
- (a) de Wilde, A. H.; Jochmans, D.; Posthuma, C. C.; Zevenhoven-Dobbe, J. C.; van Nieuwkoop, S.; Bestebroer, T. M.; van den Hoogen, B. G.; Neyts, J.; Snijder, E. J. *Antimicrob. Agents Chemother.* 2014, 58, 4875. (b) Dyall, J.; Coleman, C. M.; Hart, B. J.; Venkataraman, T.; Holbrook, M. R.; Kindrachuk, J.; Johnson, R. F.; Olinger, G. G.; Jahrling, P. B.; Laidlaw, M.; Johansen, L. M.; Lear-Rooney, C. M.; Glass, P. J.; Hensley, L. E.;

Frieman, M. B. Antimicrob. Agents Chemother. 2014, 58, 4885. (c) Ton, A.-T.; Gentile, F.; Hsing, M.; Ban, F.; Cherkasov, A. Mol. Inf. 2020, 39, 2000028.

- Omrani, A. S.; Saad, M. M.; Baig, K.; Bahloul, A.; Abdul-Matin, M.; Alaidaroos, A. Y.; Almakhlafi, G. A.; Albarrak, M. M.; Memish, Z. A.; Albarrak, A. M. Lancet Infect. Dis. 2014, 14, 1090.
- Grosdidier, A.; Zoete, V.; Michielin, O. *Nucleic Acids Res.* 2011, 39, 270.
- Santos, K. B.; Guedes, I. A.; Karl, A. L. M.; Dardenne, L. E. J. Chem. Inf. Model. 2020, 60, 667.
- 7. Trott, O.; Olson, A. J. J. Comput. Chem. 2010, 31, 455.
- Spitzer, R.; Jain, A. N. J. Comput. Aided Mol. Des. 2012, 26, 687.
- Verdonk, M. L.; Cole, J. C.; Hartshorn, M. J.; Murray, C. W.; Taylor, R. D. Proteins 2003, 52, 609.
- Ruiz-Carmona, S.; Alvarez-Garcia, D.; Foloppe, N.; Garmendia-Doval, A. B.; Juhos, S.; Schmidtke, P.; Barril, X.; Hubbard, R. E.; Morley, S. D. *PLoS Comput. Biol.* 2014, *10*, e1003571.
- 11. Sterling, T.; Irwin, J. J. J. Chem. Inf. Model. 2015, 55, 2324.
- Lebedeva, N. Sh.; Gubarev, Yu. A.; Koifman, M. O.; Koifman, O. I. *Molecules* 2020, 25, 4368.
- Gu, C.; Wu, Y.; Guo, H.; Zhu, Y.; Xu, W.; Wang, Y.; Li, Y.; Liu, J.; Yuan, Z.; Zhang, R.; Deng, Q.; Qu, D.; Xie, Y.; Zhou, Y.; Sun, Z.; Cai, X. Sci. Bull. 2020.
- Dias, L. D.; Blanco, K. C.; Bagnato, V. S. Photodiagn. Photodyn. Ther. 2020, 31, 101804.
- (a) Otvagin, V. F.; Nyuchev, A. V.; Kuzmina, N. S.; Grishin, I. D.; Gavryushin, A. E.; Romanenko, Y. V.; Koifman, O. I.; Belykh, D. V.; Peskova, N. N.; Shilyagina, N. Yu. *Eur. J. Med. Chem.* 2018, 144, 740. (b) Otvagin, V. F.; Kuzmina, N. S.; Krylova, L. V.; Volovetsky, A. B.; Nyuchev, A. V.; Gavryushin, A. E.; Meshkov, I. N.; Gorbunova, Y. G.; Romanenko, Y. V.; Koifman, O. I.; Balalajeva, I. V.; Fedorov, A. Yu. J. Med. Chem. 2019, 62, 11182. (c) Koifman, O. I.; Luk'yanec, E. A.; Morozova, N. B.; Plotnikova, E. A.; Ponomarev, G. V.; Solov'eva, L. I.; Strahovskaya, M. G.; Yakubovskaya, R. I. RU Patent 2536966C1.
- (a) Ahmed, S. F.; Quadeer, A. A.; McKay, M. R. *Viruses* 2020, *12*, 254. (b) Oliveira, S. C.; de Magalhães, M. T. Q.; Homan, E. J. *Front. Immunol.* 2020, *11*, 587615.
- Zeng, W.; Liu, G.; Ma, H.; Zhao, D.; Yang, Y.; Liu, M.; Mohammed, A.; Zhao, C.; Yang, Y.; Xie, J.; Ding, C.; Ma, X.; Weng, J.; Gao, Y.; He, H.; Jin, T. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 2020, *527*, 618.
- Morse, J. S.; Lalonde, T.; Xu, S.; Liu, W. R. ChemBioChem 2020, 21, 730.
- 19. Ullrich, S.; Nitsche, C. Bioorg. Med. Chem. Lett. 2020, 30, 127377.
- 20. Habibzadeh, P.; Stoneman, E. K. Int. J. Occup. Environ. Med. 2020, 11, 65.
- (a) Gordon, D. E.; Jang, G. M.; Bouhaddou, M.; Xu, J.; Obernier, K.; White, K. M.; O'Meara, M. J.; Rezelj, V. V.; Guo, J. Z.; Swaney, D. L.; Tummino, T. A.; Huttenhain, R.; Kaake, R. M.; Richards, A. L.; Tutuncuoglu, B.; Foussard, H.; Batra, J.; Haas, K.; Modak, M.; Kim, M.; Haas, P.; Polacco, B. J.; Braberg, H.; Fabius, J. M.; Eckhardt, M.; Soucheray, M.; Bennett, M. J.; Cakir, M.; McGregor, M. J.; Li, Q.; Meyer, B.; Roesch, F.; Vallet, T.; Mac Kain, A.; Miorin, L.; Moreno, E.; Naing, Z. Z. C.; Zhou, Y.; Peng, S.; Shi, Y.; Zhang, Z.; Shen, W.; Kirby, I. T.; Melnyk, J. E.; Chorba, J. S.; Lou, K.; Dai, S. A.; Barrio-Hernandez, I.; Memon, D.; Hernandez-Armenta, C.; Lyu, J.; Mathy, C. J. P.; Perica, T.; Pilla, K. B.; Ganesan, S. J.; Saltzberg, D. J.; Rakesh, R.; Liu, X.; Rosenthal, S. B.; Calviello, L.; Venkataramanan, S.; Liboy-Lugo, J.; Lin, Y.;

Huang, X.-P.; Liu, Y.-F.; Wankowicz, S. A.; Bohn, M.; Safari, M.; Ugur, F. S.; Koh, C.; Savar, N. S.; Tran, Q. D.; Shengjuler, D.; Fletcher, S. J.; O'Neal, M. C.; Cai, Y.; Chang, J. C. J.; Broadhurst, D. J.; Klippsten, S.; Sharp, P. P.; Wenzell, N. A.; Kuzuoglu-Ozturk, D.; Wang, H.-Y.; Trenker, R.; Young, J. M.; Cavero, D. A.; Hiatt, J.; Roth, T. L.; Rathore, U.; Subramanian, A.; Noack, J.; Hubert, M.; Stroud, R. M.; Frankel, A. D.; Rosenberg, O. S.; Verba, K. A.; Agard, D. A.; Ott, M.; Emerman, M.; Jura, N.; von Zastrow, M.; Verdin, E.; Ashworth, A.; Schwartz, O.; d'Enfert, C.; Mukherjee, S.; Jacobson, M.; Malik, H. S.; Fujimori, D. G.; Ideker, T.; Craik, C. S.; Floor, S. N.; Fraser, J. S.; Gross, J. D.; Sali, A.; Roth, B. L.; Ruggero, D.; Taunton, J.; Kortemme, T.; Beltrao, P.; Vignuzzi, M.; Garcia-Sastre, A.; Shokat, K. M.; Shoichet, B. K.; Krogan, N. J. Nature 2020, 583, 459. (b) Das, S.; Sarmah, S.; Lyndem, S.; Singha Roy, A. J. Biomol. Struct. Dvn. 2020, 1. (c) Yoshimoto, F. K. Protein J. 2020, 39, 198.

- (a) Shi, C.-S.; Qi, H.-Y.; Boularan, C.; Huang, N.-N.; Abu-Asab, M.; Shelhamer, J. H.; Kehrl, J. H. J. Immunol. 2014, 193, 3080.
 (b) Singh, K. K.; Chaubey, G.; Chen, J. Y.; Suravajhala, P. Am. J. Physiol.: Cell Physiol. 2020, 319, C258.
- Gattinoni, L.; Chiumello, D.; Caironi, P.; Busana, M.; Romitti, F.; Brazzi, L.; Camporota, L. *Intensive Care Med.* 2020, 46, 1099.
- 24. Liu, W.; Li, H. J. Am. Chem. Soc. 2020, DOI: 10.26434/ chemrxiv.11938173.v7.
- (a) Read, R. J. **2020**, DOI: 10.26434/chemrxiv.11938173.
 (b) De Martino, A. W.; Rose, J. J.; Amdahl, M. B.; Dent, M. R.; Shah, F. A.; Bain, W.; McVerry, B. J.; Kitsios, G. D.; Tejero, J.; Gladwin, M. T. *Haematologica* **2020**, *105*, 2769.
- Ren, Y.; Shu, T.; Wu, D.; Mu, J.; Wang, C.; Huang, M.; Han, Y.; Zhang, X.-Y.; Zhou, W.; Qiu, Y.; Zhou, X. Cell. Mol. Immunol. 2020, 17, 881.
- 27. (a) Akter, S.; Inai, M.; Saito, S.; Honda, N.; Hazama, H.; Nishikawa, T.; Kaneda, Y.; Awazu, K. *Laser Ther.* 2019, *28*, 245. (b) Zhang, W.; Zhang, A.; Sun, W.; Yue, Y.; Li, H. *Medicine* 2018, *97*, e10864.
- Bianchi, M.; Borsetti, A.; Ciccozzi, M.; Pascarella, S. Int. J. Biol. Macromol. 2020, 170, 820.
- Issa, E.; Merhi, G.; Panossian, B.; Salloum, T.; Tokajian, S. mSystems 2020, 5, 00266.
- 30. Nelson, C. A.; Pekosz, A.; Lee, C. A.; Diamond, M. S.; Fremont, D. H. *Structure* **2005**, *13*, 75.
- 31. Neches, R. Y.; Kyrpides, N. C.; Ouzounis, C. A. *mBio* 2021, *12*, 03014.
- 32. Nizamudeen, Z. A.; Xu, E.-R.; Karthik, V.; Halawa, M.; Arkill, K. P.; Jackson, A. M.; Bates, D. O.; Emsley, J. *Biosci. Rep.* **2021**, *41*, BSR20203837.
- 33. Liu, Z.; Xiao, X.; Wei, X.; Li, J.; Yang, J.; Tan, H.; Zhu, J.; Zhang, Q.; Wu, J.; Liu, L. J. Med. Virol. 2020, 92, 595.
- 34. (a) Lebedeva, N. Sh.; Yurina, E. S.; Gubarev, Yu. A.; Lyubimtsev, A. V.; Syrbu, S. A. J. Photochem. Photobiol., Sect. A: Chem. 2018, 353, 299. (b) Lebedeva, N. Sh.; Yurina, E. S.; Gubarev, Yu. A.; Kiselev, A. N.; Syrbu, S. A. Mendeleev Commun. 2020, 30, 211.
- 35. Xue, X.; Yu, H.; Yang, H.; Xue, F.; Wu, Z.; Shen, W.; Li, J.; Zhou, Z.; Ding, Y.; Zhao, Q.; Zhang, X. C.; Liao, M.; Bartlam, M.; Rao, Z. J. Virol. 2008, 82, 2515.
- 36. Vuong, W.; Khan, M. B.; Fischer, C.; Arutyunova, E.; Lamer, T.; Shields, J.; Saffran, H. A.; McKay, R. T.; van Belkum, M. J.; Joyce, M. A.; Young, H. S.; Tyrrell, D. L.; Vederas, J. C.; Lemieux, M. J. *Nat. Commun.* **2020**, *11*, 4282.
- 37. Neese, F. Wiley Interdiscip. Rev.: Comput. Mol. Sci. 2018, 8, e1327.
- 38. Rentzsch, R.; Renard, B. Y. Briefings Bioinf. 2015, 16, 1045.