==== БИОИНФОРМАТИКА =====

УДК 54-3:547:577:616-006

# In silico идентификация высокоаффинных лигандов белка gp120 BИЧ-1 – потенциальных пептидомиметиков нейтрализующего антитела N6 Андрианов А.М.<sup>\*1</sup>, Николаев Г.И.<sup>2</sup>, Корноушенко Ю.В.<sup>1</sup>, Хуанг Дж.<sup>3</sup>, Дзян Ш.<sup>3</sup>, Тузиков А.В.<sup>2</sup>

<sup>1</sup>Институт биоорганической химии, Национальная академия наук Беларуси, Минск, Республика Беларусь

<sup>2</sup>Объединенный институт проблем информатики, Национальная академия наук Беларуси, Минск, Республика Беларусь

<sup>3</sup>Key Laboratory of Medical Molecular Virology (MOE/NHC/CAMS), School of Basic Medical Sciences, Fudan University, Shanghai, China

Аннотация. Методами виртуального скрининга И молекулярного моделирования идентифицированы шесть потенциальных пептидомиметиков кросс-реактивного нейтрализующего анти-ВИЧ-1 антитела N6, способных имитировать фармакофорные свойства этого иммуноглобулина путем специфических и эффективных взаимодействий с CD4-связывающим сайтом белка gp120 оболочки вируса. Показано, что ключевую роль в связывании этих соединений с белком gp120 играют ван-дер-ваальсовы взаимодействия с консервативными остатками Phe<sup>43</sup>-полости гликопротеина, критическими для присоединения ВИЧ-1 к клеточному рецептору CD4, а также водородная связь с остатком Asp-368<sub>ср120</sub>, образование которой увеличивает химическое сродство без активации нежелательного аллостерического эффекта. Согласно данным молекулярной динамики, комплексы обнаруженных лигандов с белком gp120 энергетически стабильны и характеризуются более низкими значениями свободной энергии связывания по сравнению с ингибиторами ВИЧ-1 NBD-11021 и (+)-DMJ-II-121, использованными в расчетах в качестве контрольных соединений. На основе полученных результатов сделан вывод о том, что идентифицированные соединения могут рассматриваться в качестве перспективных кандидатов для проведения детальных экспериментальных исследований с целью их дальнейшего использования в работах по созданию новых противовирусных препаратов – ингибиторов проникновения ВИЧ-1, блокирующих ранние стадии развития ВИЧ-инфекции.

**Ключевые слова:** ВИЧ-1, белок gp120, ингибиторы проникновения ВИЧ-1, виртуальный скрининг, молекулярный докинг, квантово-химические расчеты, молекулярная динамика, лекарственные препараты против ВИЧ.

## введение

Этиологический агент синдрома приобретенного иммунодефицита (СПИДа) – вирус иммунодефицита человека типа 1 (ВИЧ-1) – является одним из наиболее хорошо изученных вирусов, однако эффективные лекарства для профилактики и лечения этого заболевания до сих пор не созданы [1–3]. С начала эпидемии СПИДа более 70 миллионов человек были инфицированы ВИЧ-1 и около половины из них уже

<sup>&</sup>lt;sup>\*</sup>alexande.andriano@yandex.ru

умерли [3]. Значительный прогресс был достигнут только в разработке метода высокоактивной антиретровирусной терапии (BAAPT), заключающегося в использовании комбинации как минимум трех антиретровирусных препаратов, которые блокируют различные этапы репликационного цикла вируса [1, 2]. ВААРТ значительно увеличивает продолжительность жизни пациентов и уменьшает количество новых инфекций [1, 2]. Однако длительное использование антиретровирусных препаратов может вызывать серьезные побочные эффекты и появление устойчивых к лекарственным средствам вирусных штаммов, что приводит к необходимости разработки новых, более эффективных и безопасных анти-ВИЧ-1 препаратов [1, 2].

На сегодняшний день разработка профилактической вакцины против ВИЧ-1 единственного рассматривается в качестве способа лля предотвращения распространения пандемии СПИДа. Однако многочисленные механизмы, используемые ВИЧ-1, обеспечивают защиту вируса от иммунной атаки, создавая значительные препятствия на пути решения проблемы [4-7]. Обнаружение анти-ВИЧ антител с широкой нейтрализующей активностью, выделенных у отдельных ВИЧпозитивных пациентов, которые на протяжении 15-20 лет не проявляют признаков болезни, предполагает возможность преодоления «защитного щита» ВИЧ-1 путем создания иммуногена, способного индуцировать выработку антител широкого спектра действия, имеющих естественное происхождение [5, 7, 8].

В настоящее время более 40 моноклональных антител (МКА) с широкой вирусной нейтрализацией являются потенциальными кандидатами для разработки безопасной и эффективной вакцины против ВИЧ-1 [9-12]. Эти антитела блокируют четыре функционально консервативных эпитопа оболочки вируса, которые включают 1) CD4связывающий сайт белка gp120, 2) сегменты V1/V2 и V3 этого гликопротеина, 3) проксимальную внешнюю область MPER белка gp41 и 4) четвертичный интерфейс gp120-gp41 [13-20]. Среди кросс-реактивных анти-ВИЧ антител следует особо выделить МКА N6, которое нейтрализует до 98 % протестированных штаммов ВИЧ-1, включая 16 из 20 штаммов, резистентных к другим антителам, блокирующим CD4связывающий участок белка gp120 [12]. Антитело N6 взаимодействует с относительно консервативными областями CD4-связывающего участка белка gp120 и, в отличие от его предшественников класса VRC01, практически независимо от вариабельной области V5 гликопротеина [12]. Этот уникальный способ связывания обеспечивает устойчивость N6 к изменениям оболочки вируса, включая N-гликозилирование петли V5, являющееся главной причиной резистентности ВИЧ-1 к другим антителам, подобным VRC01 [12].

Несмотря на значительный прогресс в идентификации анти-ВИЧ антител с широкой нейтрализующей активностью и в определении механизмов их специфического связывания с белками оболочки вируса, многочисленные попытки разработать иммуноген, индуцирующий кросс-реактивные антитела к ВИЧ-1 к настоящему времени не увенчались успехом [11, 20]. К сожалению, разработанные вакцины-кандидаты не могут стимулировать индукцию нейтрализующих антител против большинства циркулирующих в мире вирусных штаммов. Поэтому, приоритетной задачей в исследованиях по разработке эффективных препаратов для профилактики и лечения ВИЧ-инфекции является создание универсальной вакцины против ВИЧ [20]. Одной из существенных проблем в решении этой задачи является сложная пространственная организация антигенных детерминант, узнаваемых большинством нейтрализующих ВИЧ-1 антител.

В последние годы было разработано и протестировано большое число ингибиторов проникновения ВИЧ-1 с различными механизмами действия [21, 22], но только два из них – антагонист корецептора ССR5 маравирок [23] и ингибитор слияния ВИЧ-1 энфувиртид [24] – были одобрены для клинического использования [21, 22]. Однако

недостатки этих антиретровирусных препаратов значительно ограничивают их применение в ВААРТ. Поскольку маравирок взаимодействует с корецептором ССR5 клетки-мишени, а не с молекулярной мишенью, этот препарат не используется в стандартных режимах ВААРТ и применяется только для терапии пациентов, инфицированных ССR5-тропными штаммами ВИЧ-1 [1, 2]. Основными недостатками лечения энфувиртидом, который связывается с белком gp41 и предотвращает слияние мембран вируса и клетки хозяина, является необходимость двукратного ежедневного внутримышечного введения и его высокая стоимость [1, 2]. Кроме того, клиническое применение энфувертида ограничено его относительно низкой активностью, низким генетическим барьером лекарственной устойчивости и коротким периодом полувыведения [1, 2].

Таким образом, существует очевидная необходимость в разработке более эффективных ингибиторов проникновения ВИЧ-1 с множественной лекарственной устойчивостью и улучшенными фармакологическими свойствами. В связи с этим представляется актуальным поиск низкомолекулярных соединений, способных имитировать структурно-функциональные свойства антител широкого спектра действия против ВИЧ-1.

Ранее [25, 26] нами были представлены исследования по компьютерному конструированию потенциальных ингибиторов ВИЧ-1 – пептидомиметиков клеточного рецептора CD4 [25] и нейтрализующего антитела 10e8 [26] блокирующих два разных функционально консервативных эпитопа оболочки вируса, а именно CD4-связывающий сайт белка gp120 и участок MPER белка gp41, ответственный за слияние мембран вируса и клетки-мишени. В настоящей работе нами проведен виртуальный скрининг низкомолекулярных химических соединений, имитирующих фармакофорные свойства анти-ВИЧ антитела N6 [12], выполнена оценка их потенциальной нейтрализующей активности и идентифицированы молекулы, перспективные для создания новых эффективных противовирусных препаратов широкого спектра действия.

Для решения поставленной задачи были выполнены исследования, включающие следующие этапы:

1) Построение модели фармакофора, описывающей совокупность структурнофункциональных свойств анти-ВИЧ антитела N6, обеспечивающих специфичность и эффективность его взаимодействия с CD4-связывающим участком белка gp120 оболочки вируса.

2) Виртуальный скрининг молекулярных библиотек веб-ресурса Pharmit [27], позволяющего проводить интерактивное исследование химического пространства с целью поиска потенциальных лекарств на основе их структурно-функционального сходства с высокоаффинными лигандами белка-мишени.

3) Построение комплексов белка gp120 ВИЧ-1 с соединениями, согласующимися с заданной фармакофорной моделью МКА N6, методами молекулярного докинга.

4) Молекулярную динамику (МД) этих комплексов, расчет свободной энергии их образования и отбор перспективных молекул для тестирования на анти-ВИЧ активность против широкого набора модификаций вируса.

5) Оптимизацию комплексов идентифицированных соединений с белком gp120, построенных методом молекулярного докинга, с помощью полуэмпирических квантово-химических расчетов.

## МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

Для построения модели фармакофора анти-ВИЧ антитела N6 использовалось программное обеспечение веб-ресурса Pharmit [27] с привлечением в качестве входных данных структуры комплекса N6/gp120 в кристалле (doi: 10.2210/pdb5te7/pdb). Согласно данным рентгеноструктурного анализа [12], определяющую роль в связывании МКА N6 с белком gp120 ВИЧ-1 играют остатки Туг-54 и Arg-71 тяжелой цепи иммуноглобулина, которые специфически взаимодействуют с гидрофобным «карманом» CD4-связывающего сайта белка gp120, именуемым Phe<sup>43</sup>-полостью, критической для связывания вируса с первичным рецептором CD4. В таблице 1 приведена модель фармакофора, построенная на основе этих остатков антитела в результате совместного анализа результатов, предсказанных сервером Pharmit [27], с данными рентгеновской кристаллографии [12]. Эта модель была использована для проведения виртуального скрининга баз данных химических соединений с целью идентификации низкомолекулярных соединений, способных имитировать взаимодействия МКА N6 с Phe<sup>43</sup>-полостью белка gp120 ВИЧ-1.

Виртуальный скрининг осуществляли в шести молекулярных библиотеках вебресурса Pharmit, содержащих структуры более 1 миллиарда 200 миллионов конформеров для 96 миллионов химических соединений. В результате был идентифицирован набор соединений, удовлетворяющих заданной модели фармакофора и характеризующихся отрицательными значениями энергии связывания с белком gp120. Оценку эффективности взаимодействия этих соединений с белком gp120 ВИЧ-1 проводили методами молекулярного докинга, молекулярной динамики и квантовой химии.

Тип фармакофора	фа	Радиус фармакофора		
	X	Y	Ζ	(Å)
Донор водородной связи	52.34	50.01	48.89	R = 0.5
Донор водородной связи	52.90	47.94	49.56	R = 0.5
Донор водородной связи	48.78	40.76	51.17	R = 0.5
Акцептор водородной связи	50.30	48.65	52.32	R = 0.5
Гидрофобная группа	49.70	43.18	52.07	R = 0.5
Положительно заряженный ион	53.18	49.20	49.47	R = 0.75

Таблица 1. Фармакофорная модель анти-ВИЧ антитела N6, использованная для виртуального скрининга молекулярных библиотек веб-ресурса Pharmit

Структуру белка gp120 ВИЧ-1 в кристалле использовали в приближении жесткого рецептора проведения молекулярного для докинга с соединениями, идентифицированными в базах данных веб-ресурса Pharmit. Докинг осуществляли с учетом конформационной подвижности лигандов с помощью программы QuickVina 2 [28]. В качестве положительного контроля использовали ингибиторы проникновения ВИЧ-1 NBD-11021 [29] и (+)-DMJ-II-121 [30, 31], представляющие новый класс полных функциональных антагонистов клеточного рецептора CD4 (рис. 1). Трехмерные структуры ингибиторов NBD-11021 и (+)-DMJ-II-121 заимствовали из их структурных комплексов с белком gp120, установленных методом рентгеноструктурного анализа (doi: 10.2210/pdb4rz8/pdb, doi: 10.2210/pdb4i53/pdb) [29, 30]. Перед проведением докинга к структурам лигандов и рецептора добавляли атомы водорода с привлечением программного пакета OpenBabel [32] и выполняли их оптимизацию в силовом поле UFF [33]. Ячейка для докинга включала Phe<sup>43</sup>-полость белка gp120 и представляла собой область гликопротеина со следующими пограничными значениями координат:

 $X \in \{38 \text{ Å}, 63 \text{ Å}\}, Y \in \{34 \text{ Å}, 59 \text{ Å}\}, Z \in \{55 \text{ Å}, 75 \text{ Å}\}.$  Для каждого лиганда генерировали 9 моделей комплекса, лучших по значению оценочной функции; при этом параметр, характеризующий полноту поиска (охват конформационного пространства), был задан равным 50.

Квантово-химическую оптимизацию комплексов лиганд/gp120 выполняли с помощью полуэмпирического метода PM7 [34] в программном пакете MOPAC2016 [35] с неявной моделью растворителя в рамках приближения COSMO (COnductor-like Screening MOdel) [36–38] при значении диэлектрической проницаемости, равном 78,4. Для ускорения вычислений использовали метод локализованных орбиталей [39, 40]. Градиент энергии, при котором завершается процесс оптимизации, задавали равным 50 ккал/моль/Å [35].



**Рис. 1.** Химические структуры ингибиторов ВИЧ-1 (+)-DMJ-II-121 [30, 31] (**a**) и NBD-11021 [29] (**б**) – полных функциональных антагонистов клеточного рецептора CD4.

Межмолекулярные взаимодействия в структурных комплексах потенциальных лигандов с белком gp120 ВИЧ-1 определяли с помощью программы BINANA [41]. Комплексы лиганд/gp120 и ван-дер-ваальсовы взаимодействия визуализировали средствами программных пакетов UCSF Chimera [42] и Ligplot [43], соответственно.

МД расчеты структурных комплексов потенциальных N6-миметиков с белком gp120 проводили с помощью программного пакета Amber 16 (http://ambermd.org/) [44] в силовом поле Amber (набор параметров ff10) с явным заданием растворителя (трехточечная модель воды TIP3P [45]). Для параметризации лигандов использовали обобщенное силовое поле AMBER (http://ambermd.org/) [46]. Начальные координаты атомов водорода белка gp120 определяли с привлечением модуля xleap пакета AMBERTools 1.5 (http://ambermd.org/) [44]. Структурные комплексы лигандов с белком gp120 помещали в ячейку в форме усеченного октаэдра таким образом, чтобы наименьшее расстояние между ее гранями и атомами исследуемой системы превосходило 10 Å, после чего свободное пространство заполняли молекулами воды. Перед проведением МД расчетов энергию комплекса минимизировали методами наискорейшего спуска (500 шагов) и сопряженных градиентов (1000 шагов). Затем осуществляли нагрев системы от 0 до 310 К в течение 1 нс при постоянном объеме ячейки. На следующем шаге в течение 1 нс уравновешивали давление в системе, установленное на значении 1 атм., посредством динамического изменения размеров ячейки [44] с характерной частотой 2.0 пс<sup>-1</sup>. На этапах нагрева и уравновешивания давления накладывали дополнительные ограничения на положения атомов системы с помощью потенциала параболической формы с силовыми постоянными, равными соответственно 1.0 и 0.5 ккал/моль. Далее эти ограничения снимали и вновь подвергали систему релаксации в течение 2 нс в изобарно-изотермических условиях. МД моделирование проводили в два последовательных этапа. На первом этапе генерировали МД траектории комплексов длительностью 1 нс и методом MM-GB/SA [47-49] рассчитывали энтальпийные составляющие свободной энергии их образования, а затем отбирали структуры с энтальпией связывания, меньшей чем у ингибиторов ВИЧ NBD-11021 [29] и (+)-DMJ-II-121 [30, 31]. На втором этапе для отобранных комплексов выполняли расчет МД траекторий длительностью 30 нс в изобарноизотермических условиях при температуре T = 310 К и давлении P = 1.0 атм. Для контроля температуры использовали термостат Ланжевена [44] с частотой столкновений 2.0 пс<sup>-1</sup>. Контроль давления в ячейке осуществляли с помощью баростата Берендсена [44] с характерным временем 2.0 нс. Интегрирование уравнений движения Ньютона осуществляли с помощью алгоритма leap-frog [44] с шагом интегрирования 2.0 фс. Для фиксации длин всех связей, в образовании которых участвуют атомы водорода, применяли алгоритм SHAKE [50]. Максимальное расстояние, на котором учитывали электростатических взаимодействия, задавали равным 8.0 Å. Для расчета энергии электростатических взаимодействий использовали метод Эвальда [51].

Средние значения свободной энергии образования комплексов вычисляли с помощью метода MM-GB/SA [47–49] в программном пакете AMBER 16 [44]. При оценке свободной энергии первые 5 нс MД моделирования отводили на релаксацию системы и не учитывали в расчетах. Энтальпийную составляющую свободной энергии связывания вычисляли для 500 МД структур комплексов лиганд/gp120, разделенных 50 пс. Энтропийную компоненту рассчитывали для 50 МД структур с шагом 5 пс. Для расчета полярной составляющей энергии сольватации использовали континуальную модель растворителя Пуассона – Больцмана с ионной силой 0.1. Неполярные компоненты свободной энергии гидратации вычисляли на основе расчетов площади поверхности, доступной растворителю [52]. Энтропийный член свободной энергии связывания определяли с помощью модуля Nmode в программном пакете Amber 16 [44].

## РЕЗУЛЬТАТЫ И ИХ ОБСУЖДЕНИЕ

Виртуальный скрининг молекулярных библиотек веб-ресурса Pharmit [27] позволил идентифицировать 58 соединений, согласующихся с построенной моделью фармакофора МКА N6 (табл. 1) и характеризующихся отрицательными значениями энергии связывания. В результате уточнения комплексов этих соединений с белком gp120, выполненного методом молекулярной динамики во временной интервале 1 нс, были отобраны 15 структур лиганд/gp120 с более низкими значениями энтальпии связывания по сравнению с контрольными ингибиторами ВИЧ-1 NBD-11021 [29] и (+)-DMJ-II-121 [30, 31]. Последующие МД расчеты длительностью 30 нс, проведенные для отобранных 15 комплексов, выявили шесть соединений, проявляющих в терминах свободной энергии Гиббса более высокую аффинность связывания с белком gp120, чем NBD-11021 и (+)-DMJ-II-121. Поэтому, эти соединения были идентифицированы как наиболее вероятные пептидомиметики МКА N6. Информация о найденных соединениях приведена в таблице 2, а на рисунке 2 показаны их химические структуры.

Анализ структурных комплексов потенциальных пептидомиметиков МКА N6 с белком gp120 (рис. 3) свидетельствует о наличии большого числа межмолекулярных взаимодействий, в которые вовлечены аминокислотные остатки гликопротеина, критические для связывания белка gp120 ВИЧ-1 с первичным рецептором CD4 (табл. 3). Как и МКА N6 [12], соединения I–IV и VI образуют водородную связь с остатком Asp-368<sub>gp120</sub> (табл. 3), имитируя его взаимодействие с Arg-59<sub>CD4</sub>, играющее важную роль в процессе адсорбции ВИЧ-1 на поверхности клеточной мембраны [53].

Лиганд	Химическая формула	Молекулярная масса (Да)	LogP	Число доноров водородной связи	Число акцепторов водородной связи
Ι	$C_{21}H_{39}N_9O_8$	545.598	-6.752	10	17
Π	$C_{26}H_{40}N_2O_3$	428.617	4.47	3	5
Ш	$C_{29}H_{41}N_9O_6$	611.704	-1.158	8	15
IV	$C_{25}H_{34}N_6O_4$	482.59	-1.098	0	10
V	$C_{24}H_{45}N_4O_2$	421.65	6.047	3	5
VI	$C_{27}H_{38}N_6O_9S$	622.694	3.015	3	13

б

**Таблица 2.** Химические соединения – потенциальные пептидомиметики анти-ВИЧ антитела N6



 (R) -6-амино-2 - ((R) -2 - ((S) -4-амино-2 -((S) -2-амино-4-карбоксибутанамидо) -4оксобутанамидо) -5- ( диаминометиленамино) пентанамидо) гексановая кислота



(3S, 6R, 9S, 12S) -метил 1,1-диамино-9-бензил-6-(3- (диаминометиленамино) пропил) -3-(4-гидроксибензил) -12-метил-4,7,10триоксо-2,5,8,11-тетраазатридек-1-ен-13-оат



(2aS, 3R, 4S, 7R, 8aS) -3 - [(4-аминобутокси) карбонил] -4-метил-7-нонил-1, 2, 2a, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 8a -декагидро-5, 6-диаза-8b-азонияаценафтилен



3 - ((2R, 5R, 8S, 9R, 10S, 13R, 14S, 17R) -17-(фуран-3-ил) -14-гидрокси-10,13диметилгексадекагидро - 1Н-циклопента [а] фенантрен-2 илокси) пропанимидамид







трет-бутил N- [2 - ({[(Е) -амино ({[(трет-бутокси) карбонил] имино}) метил] амино} окси) этил] -N- {2- [2-оксо-3- (фенилметансульфонамидо) -1,2-дигидропиридин-1-ил] ацетил} карбамат

Рис. 2. Химические структуры потенциальных пептидомиметиков нейтрализующего анти-ВИЧ-1 антитела N6. Приведены систематические названия соединений. С помощью надстрочных символов \*, \*\*, \*\*\* и ● отмечены функциональные группы лигандов, участвующие в образовании водородных связей с белком gp120 ВИЧ-1 (см. текст и табл. 3).

IN SILICO ИДЕНТИФИКАЦИЯ ВЫСОКОАФФИННЫХ ЛИГАНДОВ БЕЛКА gp120 ВИЧ-1



**Рис. 3.** Структурные комплексы соединений I (а), II (б), III (в), IV (г), V (д) и VI (е) с белком gp120 ВИЧ-1, построенные методом молекулярного докинга и уточненные полуэмпирическим квантовохимическим методом РМ7. Соединения изображены с помощью молекулярной модели «шарик-палочка». Отмечены остатки белка gp120, образующие межатомные контакты с лигандами (табл. 3). Водородные связи показаны пунктирными линиями.

Соединения I–III и V участвуют в водородном связывании с остатком Met- $426_{gp120}$  (табл. 3), идентифицированным в работе [54] в качестве еще одного важного компонента «горячих точек» CD4-связывающего сайта ВИЧ-1. Известно [31], что прямое водородное связывание ингибитора ВИЧ-1 (+)-DMJ-II-121 с карбонильной группой остатка Met- $426_{gp120}$  приводит к увеличению противовирусной активности по сравнению с ингибитором (+)-DMJ-I-228, который связывается с Met- $426_{gp120}$  путем образования водородной связи, опосредованной водным окружением. Кроме того, водородные связи с отдельными соединениями формируют такие функционально важные остатки Phe<sup>43</sup>–полости белка gp120 как Gly-429, Gly-431, Ser-375

#### АНДРИАНОВ и др.

(соединение I), Arg-425 (соединения I и IV), His-105 (соединение III), Gly-124 (соединение IV), Trp-427, Val-359 (соединение IV) и Trp-428 (соединение V) (табл. 3). Два соединения – лиганды I и III – образуют солевые мостики с остатками Arg-425 gp 120 и Glu-370<sub>gp120</sub>, соответственно (табл. 3).

	Лиганд		<b>Водородная связь</b> <sup>1</sup>	Ван-дер-ваа контак	льсовы гы <sup>2</sup>	C M	Солевые остики <sup>3</sup>			
К	комплексах потенциальных N6-миметиков с белком gp120									
]	Габлица	3.	Межмолекулярные	взаимодействия,	реализующиеся	В	структурных			

		контакты	мостики
I	NH*O[M426], NH**O[G429], NH***N[G431], OH*N[R425], NH <sup>■</sup> O[R425], OH**O[S375], N*HO[D368]	E370(7), W427(12), R425(3), G124(3), F376(2), I371(2), D368(4)	COOR425
II	NH*O[D368], NH**O[M426], O*HO[D368]	R425(7), V430(4), I371(5), G429(3), E370(6), T257(1), W427(4), M475(2)	_
Ш	NH*O[M426], OH*N[H105], N*HO[D368]	G429(3), R425(2), G124(2), V430(2), I371(2), D368(4), E370(5), W427(3), T257(2)	CNNE370
IV	NH*O[G124], NH**O[R425], OH*N[W427], NH***O[V359], N <sup>●</sup> HO[D368]	E370(8), I371(1), R425(1), V430(2), G124(2), W427(6), M475(3), V359(1), S574(1), S375(2), F376(2)	_
V	NH*O[M426], NH**N[W428]	R425(3), I371(3), G431(1), G429(1), E370(9), W427(16), V359(5), S375(1)	_
VI	O*HO[D368]	G429(1), D474(2), V430(4), L513(3), G124(2), E370(4), S375(3), F376(5)	_

<sup>1</sup>Первыми указаны атомы молекулы лиганда, а вторыми – атомы аминокислотных остатков gp120 (приведены в квадратных скобках в однобуквенном коде).

Аминокислотные остатки gp120, формирующие ван-дер-ваальсовы контакты с лигандами. В скобках указано число контактов.

<sup>3</sup>Для солевых мостиков первыми приведены функциональные группы лигандов, а вторыми – аминокислотные остатки белка gp120.

Наряду с водородными связями, интерфейс структурных комплексов N6-миметиков с белком gp120 содержит большое число ван-дер-ваальсовых контактов, в формировании которых участвуют аминокислоты гидрофобной Phe<sup>43</sup>-полости гликопротеина, ответственные за взаимодействие вируса с остатком Phe-43<sub>CD4</sub> (табл. 3, рис. 4). Анализ расчетных данных показывает (табл. 3, рис. 4), что соединения I-V образуют прямые межатомные контакты с остатками Glu-370, Ile-371, Arg-425 и Trp-427 белка gp120, доминирующими в связывании вируса с остатком Phe-43<sub>CD4</sub> [53]. Отдельные лиганды формируют ван-дер-ваальсовы контакты с такими функционально важными аминокислотами белка gp120 как: Gly-124 (соединения I, III, IV, VI), Phe-376 (соединения I, IV, VI), Val-430 (соединения II, III, IV, VI), Gly-429 (соединения II, III, V, VI), Thr-257 (соединения II, III), Met-475 (соединения II, IV), Val-359 (соединения IV, V), Ser-375 (соединения IV, V, VI), Ser-574 (соединение IV), Phe-376 (соединения IV, VI), Gly-431 (соединение V), Val-359 (соединение V), Asp-474 (соединение VI) и Leu-513 (соединение VI) (табл. 3, рис. 4).

Необходимо отметить, что большинство аминокислот белка gp120, образующих межмолекулярные контакты с идентифицированными соединениями, входит в состав интерфейса комплекса gp120/CD4, имитируя взаимодействия, ключевые для связывания МКА N6 с гликопротеином оболочки вируса. Известно [53], что взаимодействия аминокислотных остатков Phe-43 и Arg-59 молекулы CD4 с консервативными остатками Asp-368, Glu-370 и Trp-427 белка gp120 являются критическими для связывания ВИЧ-1 с рецептором CD4. Исключительную важность остатков Phe-43<sub>CD4</sub> и Arg-59<sub>CD4</sub> подтверждают эксперименты с использованием направленного точечного мутагенеза [55, 56], согласно которым одиночные замены Phe-43<sub>CD4</sub> и Arg-59<sub>CD4</sub> на аланин уменьшают аффинность связывания белка g120 с рецептором CD4 в 550 и 9 раз соответственно. При связывании бензольное кольцо Phe-43<sub>CD4</sub> погружается в Phe<sup>43</sup>-полость CD4-связывающего сайта белка gp120 и взаимодействует с остатками Asp-368, Glu-370, Ile-371, Asn-425, Met-426, Trp-427 и Glv-473, на долю которых приходится 23% от общего числа контактов ВИЧ-1 с рецептором CD4, а остаток Arg-59<sub>CD4</sub> формирует две водородные связи с Asp-368<sub>sp120</sub> [53]. Именно эти взаимодействия обеспечивают прочное связывание белка gp120 ВИЧ-1 с первичным рецептором CD4 [53]. Аналогичный механизм связывания с белком gp120 реализуется для МКА N6 [12] и идентифицированных на его основе пептидомиметиков, имитирующих ключевые взаимодействия этого иммуноглобулина с Phe<sup>43</sup>-полостью CD4-связывающего сайта оболочки вируса (рис. 3 и 4, табл. 3).

Эффективность межмолекулярных взаимодействий потенциальных N6-миметиков с белком gp120 подтверждают значения констант диссоциации ( $K_d$ ) (табл. 4), вычисленные для статических комплексов лиганд/gp120 с помощью оценочной функции NNScore 2.0, разработанной на основе метода машинного обучения с использованием 20 нейронных сетей и предназначенной для предсказания высокоаффинных низкомолекулярных лигандов [57]. Значения  $K_d$ , варьирующие в интервале от 0.185 мкмоль до 1.930 мкмоль, и соответствующие им величины энергии связывания (табл. 4) свидетельствуют о высоком сродстве идентифицированных соединений к CD4-связывающему сайту белка gp120. При анализе данных таблицы 4 следует, однако, иметь в виду, что компьютерные методы предсказания аффинности связывания используют различные приближения, варьирующие от упрощенного описания до приближений, ограничивающих размер системы и фундаментальных приближений в уравнениях, необходимых для решения задачи. Тем не менее, точность квантово-химического метода РМ7 [34] - единственного полуэмпирического метода, учитывающего поправки на межмолекулярные дисперсионные взаимодействия и водородные связи [59], позволяет предполагать, что приведенная в таблице 4 информация дает корректную оценку химического сродства идентифицированных соединений к белку gp120. Правомерность этого предположения подтверждают результаты недавнего исследования [60], согласно которому использование метода РМ7 для оптимизации комплексов лиганд/белок, построенных на основе классического силового поля, значительно повышает точность предсказания пространственной ориентации лигандов в активном центре белка. Об эффективности совместного применения классического докинга с методом РМ7 также свидетельствует хорошее соответствие между расчетным и экспериментальным значениями константы диссоциации комплекса белка gp120 с ингибитором (+)-DMJ-II-121. Согласно данным компьютерного моделирования, предсказанное значение константы диссоциации для этого комплекса равно 0.225 мкмоль (табл. 4), а ее экспериментальная величина, полученная в работе [61], составляет 0.11 мкмоль.



Рис. 4. Аминокислотные остатки белка gp120, формирующие ван-дер-ваальсовы контакты и водородные связи с соединениями I (а), II (б), III (в), IV (г), V (д) и VI (е). Эллипсом выделены остатки, вовлеченные как в водородное связывание, так и в ван-дер-ваальсовы взаимодействия. Прямоугольником отмечены аминокислоты, участвующие в образовании только водородных связей.

Таблица	4.	Значения	I KO	онстант	дис	социации	I, BE	ычисленны	е для	комплексов
потенциал	ьных	миметик	ов ан	нтитела	N6 c	белком g	gp120	ВИЧ-1 с	помощью	о оценочной
функции	NNSc	ore 2.0	[57],	и со	ответс	гвующие	ИМ	величины	свободн	ой энергии
связывания	Я									

Лиганд	Ι	II	III	IV	$\mathbf{V}$	VI	DMJ-II-121	NBD-11021
$K_d$ , мкмоль	0.185	0.213	1.125	1.589	1.621	1.930	0.225	1.888
$\Delta G,$ ккал/моль	-9.2	-9.1	-8.1	-7.9	-7.9	-7.8	-9.1	-7.8

Примечание. Значения  $\Delta G$  рассчитаны по величинам  $K_d$  с помощью формулы  $\Delta G = R \times T \times \ln(K_d)$ , где  $\Delta G$  – свободная энергия связывания, R – универсальная газовая постоянная, T – абсолютная температура, равная 310 К [58].

**Таблица 5.** Средние значения свободной энергии  $\langle \Delta G \rangle$  образования комплексов потенциальных миметиков антитела N6 с белком gp120 ВИЧ-1 и соответствующие им стандартные отклонения  $\Delta G_{\text{STD}}$ 

Лиганд	< <b>ΔН&gt;</b> ккал/моль	( <i>ΔH</i> ) <sub>STD</sub> ккал/моль	<tδs> ккал/моль</tδs>	( <i>T</i> Δ <i>S</i> ) <sub>STD</sub> ккал/моль	<ΔG> ккал/моль	ΔG <sub>STD</sub> ккал/моль
Ι	-54.87	7.12	-27.66	9.08	-27.20	11.54
II	-41.62	5.92	-17.57	5.54	-24.05	8.11
III	-48.09	5.25	-26.87	8.09	-21.23	9.64
IV	-43.01	10.54	-24.78	7.72	-18.24	13.07
V	-39.22	4.53	-24.64	8.95	-14.59	10.03
VI	-39.59	5.75	-25.20	8.82	-14.38	10.53
(+)-DMJ-II- 121	-38.81	3.83	-26.42	8.94	-12.39	9.72
NBD-11021	-32.17	6.02	-19.87	6.09	-12.30	8.56

Примечание.  $<\Delta H >$  и  $<T\Delta S >$  – соответственно средние значения энтальпийной и энтропийной составляющих свободной энергии;  $(\Delta H)_{STD}$  и  $(T\Delta S)_{STD}$  – соответствующие этим значениям.

Вывод о высоком сродстве найденных соединений к белку gp120, вытекающий из величин констант диссоциации комплексов лиганд/gp120 (табл. 4), согласуется с данными о средних значениях свободной энергии Гиббса (табл. 5), рассчитанных методом MM-GB/SA на основе анализа их MД траекторий. Анализ данных таблицы 5, выполненный с учетом возможных погрешностей расчетов [47–49], показывает, что соединения I–IV характеризуются более низкими величинами свободной энергии связывания с белком gp120 по сравнению с ингибиторами NBD-11021 и (+)-DMJ-II-121. При этом величины свободной энергии Гиббса для лигандов V и VI сопоставимы со значениями, предсказанными для этих контрольных соединений (табл. 5), а также с величиной  $-9.5 \pm 0.1$  ккал/моль, измеренной для комплекса CD4/gp120 методом изотермической титрационной калориметрии [62].

Табли	ца	<ol> <li>6. Средние</li> </ol>	3	начения энтальпи	и связывания для ами	нокислотных остат	ков белка
gp120	В	комплексе	c	потенциальными	пептидомиметиками	нейтрализующего	антитела
N6							

Остаток			Лига	нд		
белка	Ι	II	III	IV	V	VI
gp120	Bi	клад оста	тка в энталь	пию связыван	ия (ккал/мо	ль)
His 105	-0.73	_	-1.16	_	_	_
Trp 112	_	_	_	-1.19	_	_
Leu 122	-	_	_	-0.56	-	-0.57
Ser 256	_	_	_	_	-0.66	-0.64
Thr 257	-1.11	-0.75	_	-1.06	-0.81	-1.49
Val 359	-0.68	_	_	-2.53	-1.13	-0.97
Asp 368	-2.59	-0.71	-1.14	_	0.12	_
Glu 370	-24.42	-2.38	-2.45	-2.22	-1.55	-2.11
Ile 371	-1.08	-1.23	-1.05	-1.38	-1.30	-1.14
Hid 374	_	_	—	0.12	-	_
Ser 375	-0.61	-0.63	_	-4.48	-1.16	-1.92
Phe 376	-	_	—	-2.30	-0.69	-0.59
Phe 382	-	_	_	-1.58	-0.79	-0.78
Tyr 384	-	-2.63	_	-1.39	-0.71	-1.39
Arg 425	-3.83	-5.81	-11.49	-10.84	-11.57	-11.04
Met 426	-5.80	-1.10	-6.24	-2.23	-	-1.24
Trp 427	-3.78	-2.54	-3.79	-2.97	-1.32	-1.55
Gln 428	-1.14	-0.69	—	—		-0.66
Gly 429	-5.59	-1.19	-2.03	-	-1.01	-2.78
Val 430	-2.59	-0.90	-3.05	-0.90	-	-1.39
Gly 431	-2.29	_	-3.10	-0.85	-	-2.98
Gln 432	-	_	_	_	-	_
Gly 472	-0.64	_	_	_	_	-0.58
Gly 473	-2.54	-1.78	-2.17	-0.60	-1.51	-1.98
Asp 474	-2.55	-1.18	-8.22		-0.91	-1.03
Met 475	-2.77	-1.01	-2.04	-0.89	-1.27	-1.12
Arg 476	-	-0.57	0.21	-	-	_

Примечание. Приведены данные для остатков gp120 с энтальпией ≤ −0.5 ккал/моль. Жирным шрифтом выделены остатки gp120, вносящие значительный вклад в энтальпию связывания.

Анализ данных о вкладах индивидуальных аминокислот белка gp120 в энтальпийную компоненту свободной энергии связывания позволил идентифицировать гликопротеина, доминирующие во взаимодействии потенциальных остатки с Phe<sup>43</sup>-полостью пептидомиметиков нейтрализующего антитела N6 CD4связывающего сайта ВИЧ-1. Из данных, приведенных в табл. 6, видно, что ключевую роль в образовании стабильных комплексов лиганд/gp120 играют остатки Asp-368, Glu-370, Ile-371, Arg-425, Met-426, Trp-427, Gly-429, Val-430, Gly-431, Gly-473, Asp-474 и Met-475. Полученные результаты согласуются с данными о межмолекулярных водородных связях в динамических структурах этих комплексов, демонстрирующих высокий процент заселенности H-связей с участием остатков gp120, вовлеченных в прямые взаимодействия ВИЧ-1 с молекулой CD4 (табл. 7).

### IN SILICO ИДЕНТИФИКАЦИЯ ВЫСОКОАФФИННЫХ ЛИГАНДОВ БЕЛКА gp120 ВИЧ-1

**Таблица 7.** Межмолекулярные водородные связи, реализующиеся в динамических структурах комплексов потенциальных CD4-миметиков с белком gp120 ВИЧ-1

Лиганд	Водородная связь
Ι	N8 HH11 [ARG425, 22.3 %], N9 HH11 [ARG425, 7.7 %], N3 H [MET426, 12.9 %], O5 H [GLY429, 17.5 %], N3 H [GLY431, 35.4 %], O3 H [GLY431, 31.8 %], O4 H [GLY431, 17.9 %], O7 H [GLY473, 15.5 %], O8 H [GLY473, 54.9 %], O6 H [MET475, 42.0 %], H2 O [MET426, 78.2 %], H4 O [MET426, 23.0 %], H4 O [GLN428, 5.1 %], H4 O [GLY429, 88.4 %], NH6[MET426, 8.6 %], H6 O [MET426, 40.2 %], H6 O [GLY429, 35.5 %], H6 O [GLY431, 16.0 %], H7N[MET426, 5.3 %], H7 O [MET426, 29.0 %], H7 O [GLY429, 30.2 %], H7 O [GLY431, 21.2 %], H17 OE1 [GLU370, 19.6 %], H17 OE2 [GLU370, 98.7 %], H19 OE2 [GLU370, 99.9 %], H28 OE1 [GLU370, 9.8 %], H28 OG [SER375, 11.4 %], H29 OG [SER375, 11.6 %], H36 OE1 [GLU370, 54.0 %], H36 OE2 [GLU370, 20.1 %], H38 OD2 [ASP368, 20.6 %], H38 OE1 [GLU370, 20.1 %], H39 OE2 [GLU370, 26.7 %]
II	N1HH[TYR384, 63.2 %], N2HH[TYR384, 34.4 %], N1H[ARG425, 25.6 %], H38 O [ARG425, 48.6 %], H39 OH [TYR384, 14.9 %], H39 O [ARG425, 10.7 %], H40 OE1 [GLU370, 21.4 %], H40 OE2 [GLU370, 26.7 %], H40 OH [TYR384, 14.2 %], H40 O [ARG425, 9.4 %]
Ш	<ul> <li>N9 HH [TYR384, 5.0 %], N2 HE [ARG425, 5.8 %], N3 HE [ARG425, 22.3 %], N4 HE [ARG425, 37.8 %], N3 HH11 [ARG425, 5.8 %], N4 HH11 [ARG425, 10.2 %], O3 HH11 [ARG425, 6.4 %], O1 HH21 [ARG425, 5.5 %], N2 HH21 [ARG425, 8.2 %], N3 HH21 [ARG425, 17.0 %], N4 HH21 [ARG425, 18.2 %], N3 H [MET426, 6.8 %], N3 H</li> <li>[GLY431, 42.1 %], N4 H [GLY431, 92.5 %], O2 H [MET475, 37.3 %], O2 H [ARG476, 33.7 %], H2 O [MET426, 95.3 %], H5 O [MET426, 24.3 %], H5 O [GLY429, 24.6 %], H5N[GLY431, 6.9 %], H5 O [GLY431, 27.2 %], H6 O [MET426, 14.3 %], H6 O [GLY429, 21.2 %], H6N[GLY431, 12.4 %], H6 O [GLY431, 38.4 %], H7 O [MET426, 29.3 %], H14 OD1 [ASP474, 20.6 %], H14 OD2 [ASP474, 80.4 %], H15 O [GLY473, 6.0 %], H39 OE2 [GLU370, 5.2 %], H39 OH [TYR384, 10.3 %], H40 O [ARG425, 48.6 %]</li> </ul>
IV	N2 H [GLY124, 5.4 %], N2 H [GLY198, 13.9 %], O1 HH11 [ARG425, 55.4 %], O3 H [TRP427, 8.7 %], H20 O [LEU122, 8.5 %], H21 O [VAL430, 12.0 %], H22 O [ARG425, 88.3 %], H24 O [ARG425, 59.6 %], H31 OG [SER375, 88.0 %], H33 O [VAL359, 56.7 %], H33 OG [SER375, 14.7 %], H33 O [SER375, 23.8 %], H33N[PHE376, 8.1 %], H34 O [VAL359, 34.2 %], H34 OG [SER375, 24.17 %], H34 O [SER375, 43.54 %], H34N[PHE376, 14.0 %]
V	N1 HH11 [ARG425, 83.5 %], N2 HH11 [ARG425, 40.8 %], N3 HH11 [ARG425, 31.9 %], H2 O [GLY429, 7.9 %], H24 O [TRP427, 8.8 %], H25 O [GLY429, 6.4 %]
VI	N6 HH [TYR384, 5.7 %], O8 HH [TYR384, 5.9 %], O2 HH11 [ARG425, 98.2 %], O4 HH11 [ARG425, 5.2 %], S1 HE22 [GLN432, 8.3 %], O6 HE22 [GLN432, 35.9 %], H27 O [GLU370, 14.1 %], H28 OG [SER375, 35.0 %], H29 O [GLU370, 42.1 %]

Примечание: Первыми приведены атомы лигандов, обозначенные в соответствии с их нумерацией на рисунке 5, а вторыми – атомы аминокислотных остатков белка gp120 в кристаллической структуре этого гликопротеина, депонированной в Банке данных белков. В квадратных скобках указаны остатки белка gp120 и процент реализации водородных связей на МД траекториях комплексов лиганд/gp120.

11





III









**Рис. 5.** Нумерация атомов потенциальных пептидомиметиков антитела N6 в их химических структурах, использованная в таблице 7 для обозначения доноров и акцепторов водородных связей, реализующихся в динамических структурах комплексов лиганд/gp120.

## ЗАКЛЮЧЕНИЕ

Анализ полученных результатов показывает, что 6 химических соединений (рис. 2), обнаруженных в молекулярных библиотеках веб-ресурса Pharmit [27], способны имитировать фармакофорные свойства Fab-фрагмента МКА N6 путем специфических и эффективных взаимодействий с участком белка gp120 ВИЧ-1, критическим для связывания вируса с клеточным рецептором CD4. При этом ключевую роль играют ван-дер-ваальсовые взаимодействия идентифицированных соединений с остатками Phe<sup>43</sup>–полости gp120, ответственными за связывание ВИЧ-1 с Phe-43<sub>CD4</sub>, а также водородная связь с остатком Asp-368<sub>gp120</sub>, образование которой увеличивает аффинность связывания без активации нежелательного аллостерического эффекта [31]. По данным молекулярной динамики, комплексы найденных потенциальных

N6-миметиков с белком gp120 энергетически стабильны и характеризуются более низкими значениями свободной энергии связывания с белком gp120 по сравнению с известными ингибиторами ВИЧ-1 NBD-11021 и (+)-DMJ-II-121, использованными в расчетах в качестве контрольных соединений.

Безусловно. идентифицированные соединения должны стать предметом дальнейшего экспериментального анализа для подтверждения in vitro их in silico свойств. Среди найденных N6-миметиков следует особо выделить соединение I (рис. 2, 5), которое демонстрирует наиболее низкое значение свободной энергии связывания с белком gp120 по сравнению с другими лигандами (табл. 5). Это соединение формирует в статической модели комплекса с белком gp120 семь водородных связей, один солевой мостик и большое число ван-дер-ваальсовых контактов функционально важными остатками гликопротеина (табл. 3), с характеризуется наименьшим значением K<sub>d</sub> (табл. 4) и самой широкой сетью водородных связей, реализующихся в динамических структурах комплексов лиганд/gp120 (табл. 7). Поэтому, соединение I может рассматриваться в качестве первоочередного кандидата ДЛЯ проведения детальных экспериментальных исследований с целью его дальнейшего использования в качестве базовой структуры для создания новых противовирусных препаратов – ингибиторов проникновения ВИЧ-1, блокирующих ранние стадии развития ВИЧ-инфекции.

Работа поддержана Белорусским республиканским фондом фундаментальных исследований (совместный проект с Национальным фондом естественных наук Китая; X18КИ-002).

## СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- 1. Arts E.J., Hazuda D.J. HIV-1 antiretroviral drug therapy. *Cold Spring Harb. Perspect. Med.* 2012. V. 2. P. a007161.
- 2. Kumari G., Singh R.K. Highly active antiretroviral therapy for treatment of HIV/AIDS patients: current status and future prospects and the Indian scenario. *HIV AIDS Rev.* 2012. V. 11. P. 5–14.
- 3. Wang H.-B., Mo Q.-H., Yang Z. HIV vaccine research: The challenge and the way forward. *J. Immunol. Res.* 2015. V. 13. P. 1–5.
- 4. Barouch D.H. Challenges in the development of an HIV-1 vaccine. *Nature*. 2008. V. 455. P. 613–619.
- 5. Walker L.M., Burton D.R. Rational antibody-based HIV-1 vaccine design: Current approaches and future directions. *Curr. Opin. Immunol.* 2010. V. 22. P. 358–366.
- 6. Corti D., Lanzavecchia A. Broadly neutralizing antiviral antibodies. *Annu. Rev. Immunol.* 2013. V. 31. P. 705–742.
- 7. Mascola J.R., Haynes B.F. HIV-1 neutralizing antibodies: understanding nature's pathways. *Immunol. Rev.* 2013. V. 254. P. 225–244.
- 8. Haynes B.F., McElrath M.J. Progress in HIV-1 vaccine development. *Curr. Opin. HIV AIDS.* 2013. V. 8. P. 326–332.
- 9. Kwong P.D., Mascola J.R., Nabel G.J. Rational design of vaccines to elicit broadly neutralizing antibodies to HIV-1. *Cold Spring Harb. Perspect. Med.* 2011. V. 1. a007278.
- 10. Van Gils M.J., Sanders RW Broadly neutralizing antibodies against HIV-1: Templates for a vaccine. 2013. *Virol.* V. 435. P. 46–56.
- Mann J.K., Ndung'u T. HIV-1 vaccine immunogen design strategies. *Virol. J.* 2015. V. 12. P. 3.
- 12. Huang J., Kang B.H., Ishida E., Zhou T., Griesman T., Sheng Z., Wu F., Doria-Rose N.A., Zhang B., McKee K. et al. Identification of a CD4-binding-site

antibody to HIV that evolved near-pan neutralization breadth. *Immunity*. 2016. V. 45. P. 1108–1121.

- 13. Kwong P.D., Mascola J.R., Nabel G.J. The changing face of HIV vaccine research. *J. Int. AIDS Soc.* 2012. V. 15. P. 17407.
- 14. Huang J., Kang B.H., Pancera M., Lee J.H., Tong T., Feng Y., Imamichi H., Georgiev I.S., Chuang G.Y., Druz A. et al. Broad and potent HIV-1 neutralization by a human antibody that binds the gp41-gp120 interface. *Nature*. 2014. V. 515. P. 138–142.
- Blattner C., Lee J.H., Sliepen K., Derking R., Falkowska E., de la Peña A.T., Cupo A., Julien J.P., van Gils M., Lee P.S. et al. Structural delineation of a quaternary, cleavagedependent epitope at the gp41-gp120 interface on intact HIV-1 Env trimers. *Immunity*. 2014. V. 40. P. 669–680.
- Falkowska E., Le K.M., Ramos A., Doores K.J., Lee J.H., Blattner C., Ramirez A., Derking R., van Gils M.J., Liang C.H. et al. Broadly neutralizing HIV antibodies define a glycan-dependent epitope on the prefusion conformation of gp41 on cleaved envelope trimers. *Immunity*. 2014. V. 40. P. 657–668.
- 17. Scharf L., Scheid J.F., Lee J.H., West A.P. Jr, Chen C., Gao H., Gnanapragasam P.N.P., Mares R., Seaman M.S., Ward A.B. et al. Antibody 8ANC195 reveals a site of broad vulnerability on the HIV-1 envelope spike. *Cell Rep.* 2014. V. 7. P. 785–795.
- Lee J.H., Leaman D.P., Kim A.S., Torrents de la Pena A., Sliepen K., Yasmeen A., Derking R., Ramos A., de Taeye S.W., Ozorowski G. et al. Antibodies to a conformational epitope on gp41 neutralize HIV-1 by destabilizing the Env spike. *Nature Commun.* 2015. V. 6. P. 8167.
- 19. Kong R., Xu K., Zhou T., Acharya P., Lemmin T., Liu K., Ozorowski G., Soto C., Taft J.D., Bailer R.T. et al. Fusion peptide of HIV-1 as a site of vulnerability to neutralizing antibody. *Science*. 2016. V. 352. P. 828–833.
- 20. Wibmer C.K., Gorman J., Ozorowski G., Bhiman J.N., Sheward D.J., Elliott D.H., Rouelle J., Smira A., Joyce M.G., Ndabambi N. et al. Structure and recognition of a novel HIV-1 gp120-gp41 interface antibody that caused MPER exposure through viral escape. *PLoS Pathog.* 2017. V. 13. № 1. P. e1006074.
- 21. Li W., Lu L., Li W., Jiang S. Small-molecule HIV-1 entry inhibitors targeting gp120 and gp41: a patent review (2010-2015). *Expert Opin. Ther. Pat.* 2017. V. 27. P. 707–719.
- 22. Su S., Wang Q., Xu W., Yu F., Hua C., Zhu Y., Jiang S., Lu L. A novel HIV-1 gp41 tripartite model for rational design of HIV-1 fusion inhibitors with improved antiviral activity. *AIDS (London, England)*. 2017. V. 31. P. 885–894.
- 23. MacArthur R.D., Novak R.M. Maraviroc: The first of a new class of antiretroviral agents. *Clin. Infect. Dis.* 2008. V. 47. P. 236–241.
- 24. Matthews T., Salgo M., Greenberg M., Chung J., DeMasi R., Bolognesi D. Enfuvirtide: The first therapy to inhibit the entry of HIV-1 into host CD4 lymphocytes. *Nat. Rev. Drug Discov.* 2004. V. 3. P. 215–225.
- 25. Кашин И.А., Тузиков А.В. и Андрианов А.М. Виртуальный скрининг новых ингибиторов проникновения ВИЧ-1, блокирующих CD4-связывающий участок белка gp120 оболочки вируса. *Мат. биология и биоинформатика*. 2014. Т. 9. № 2. С. 359–372.
- 26. Кашин И.А., Тузиков А.В. и Андрианов А.М. Идентификация новых потенциальных ингибиторов белка gp41 ВИЧ-1 методами виртуального скрининга и молекулярного моделирования. *Мат. биология и биоинформатика*. 2015. Т. 10. № 2. С. 325–343.
- 27. Sunseri J., Koes D.R. Pharmit: interactive exploration of chemical space. *Nucl. Acids Res.* 2016. V. 44. P. W442–W448.

- 28. Handoko S.D., Ouyang X., Su C.T.T., Kwoh C.K., Ong Y.S. QuickVina: Accelerating AutoDock Vina using gradient-based heuristics for global optimization. *IEEE/ACM Trans. Comput. Biol. Bioinform.* 2012. V. 9. P. 1266–1272.
- 29. Curreli F., Kwon Y.D., Zhanga H., Scacalossia D., Belov D.S., Tikhonov A.A., Andreev I.A., Altieric A., Kurkin A.V., Kwong P.D., Debnath A.K. Structure-based design of a small molecule CD4-antagonist with broad spectrum anti-HIV-1 activity. *J. Med. Chem.* 2015. V. 58. P. 6909–6927.
- Lalonde J.M., Le-Khac M., Jones D.M., Courter J.R., Park J., Schön A., Princiotto A.M., Wu X., Mascola J.R., Freire E., Sodroski J., Madani N., Hendrickson W.A., Smith A.B. III. Structure-based design and synthesis of an HIV-1 entry inhibitor exploiting X-ray and thermodynamic characterization. ACS Med. Chem. Lett. 2013. V. 4. P. 338–343.
- Courter J.R., Madani N., Sodroski J., Schön A., Freire E., Kwong P.D., Hendrickson W.A., Chaiken I.M., LaLonde J.M., Smith A.B. III. Structure-based design, synthesis and validation of CD4-mimetic small molecule inhibitors of HIV-1 entry: Conversion of a viral entry agonist to an antagonist. *Acc. Chem. Res.* 2014. V. 47. P. 1228–1237.
- 32. O'Boyle N.M., Banck M., James C.A., Morley C., Vandermeersch T., Hutchison G.R. Open Babel: An open chemical toolbox. *Journal of Cheminformatics*. 2011. V. 3. Article No. 33.
- 33. Rappe A.K., Casewit C.J., Colwell K.S., Goddard III W.A., Skiff W.M. UFF, a full periodic table force field for molecular mechanics and molecular dynamics simulations. *J. Am. Chem. Soc.*1992. V. 114. P. 10024–10035.
- Stewart J.J.P. Optimization of parameters for semiempirical methods VI: more modifications to the NDDO approximations and re-optimization of parameters. J. Mol. Model. 2013. V. 19. P. 1–32.
- 35. Stewart J.J.P. *MOPAC2016*. Colorado Springs: Stewart Computational Chemistry, 2016. URL: <u>http://OpenMOPAC</u> (дата обращения: 20.09.2019).
- 36. Klamt A., Schüürmann G. COSMO: a new approach to dielectric screening in solvents with explicit expressions for the screening energy and its gradient. *J. Chem. Soc. Perkin Trans.* 1993. V. 2. P. 799–805.
- 37. Klamt A. *From quantum chemistry to fluid phase thermodynamics and drug design*. Boston, MA, USA: Elsevier, 2005.
- 38. Klamt A., Moya C., Palomar J. A comprehensive comparison of the IEFPCM and SS(V)PE continuum solvation methods with the COSMO approach. *J. Chem. Theory Comput.* 2015. V. 11. P. 4220–4225.
- 39. Høyvik I.-M., Jansik B., Jørgensen P. Trust region minimization of orbital localization functions. *J. Chem. Theory Comput.* 2012. V. 8. P. 3137–3146.
- 40. Lehtola S., Jónsson H. Unitary optimization of localized molecular orbitals. J. Chem. Theory Comput. 2013. V. 9. P. 5365–5372.
- 41. Durrant J.D., McCammon J.A. BINANA: A novel algorithm for ligand-binding characterization. *J. Mol. Graph. Model.* 2011. V. 29. P. 888–893.
- 42. Pettersen E.F., Goddard T.D., Huang C.C., Couch G.S., Greenblatt D.M., Meng E.C., Ferrin T.E. UCSF Chimera a visualization system for exploratory research and analysis. J. Comput. Chem. 2004. V. 25. № 13. P. 1605–1612.
- 43. McDonald I.K., Thornton J.M. Satisfying hydrogen bonding potential in proteins. *J. Mol. Biol.* 1994. V. 238. P. 777–793.
- 44. Case D.A., Betz R.M., Cerutti D.S., Cheatham T.E., Darden III, T.A., Duke R.E., Giese T.J., Gohlke H., Goetz A.W., Homeyer N. et al. *AMBER 2016*. San Francisco: University of California, 2016.

- 45. Jorgensen W.L., Chandrasekhar J., Madura J.D., Impey R.W., Klein M.L. Comparison of simple potential functions for simulating liquid water. *J. Chem. Phys.* 1983. V. 79. P. 926–935.
- 46. Wang J., Wolf R.M., Caldwell J.W., Kollman P.A., Case D.A. Development and testing of a general Amber force field. *J. Comput. Chem.* 2004. V. 25. P. 1157–1174.
- 47. Sun H., Li Y., Tian S., Xu L., Hou T. Assessing the performance of MM/PBSA and MM/GBSA methods. 4. Accuracies of MM/PBSA and MM/GBSA methodologies evaluated by various simulation protocols using PDBbind data set. *Phys. Chem. Chem. Phys.* 2014. V. 16. P.16719–16729.
- 48. Xu L., Sun H., Li Y., Wang J., Hou T. Assessing the performance of MM/PBSA and MM/GBSA methods. 3. The impact of force fields and ligand charge models. *J. Phys. Chem. B.* 2013. V. 117. P. 8408–8421.
- 49. Sun H., Li Y., Shen M., Tian S., Xu L., Pan P., Guan Y., Hou T. Assessing the performance of MM/PBSA and MM/GBSA methods. 5. Improved docking performance using high solute dielectric constant MM/GBSA and MM/PBSA rescoring. *Phys. Chem. Chem. Phys.* 2014. V. 16. P. 22035–22045.
- 50. Ryckaert J.P., Ciccotti G., Berendsen H.J.C. Numerical integration of the Cartesian equations of motion of a system with constraints: molecular dynamics of *n*-alkanes. *J. Comput. Phys.* 1977. V. 23. P. 327–341.
- 51. Essmann U., Perera L., Berkowitz M.L., Darden T., Lee H., Pedersen L.G. A smooth particle mesh Ewald method. J. Chem. Phys. 1995. V. 103. P. 8577–8593.
- 52. Lindorff-Larsen K., Piana S., Palmo K., Maragakis P., Klepeis J.L., Dror R.O., Shaw D.E. Improved side-chain torsion potentials for the Amber ff99SB protein force field. *Proteins*. 2010. V. 78. P. 1950–1958.
- 53. Kwong P.D, Wyatt R., Robinson J., Sweet R.W., Sodroski J., Hendrickson W.A. Structure of an HIV gp120 envelope glycoprotein in complex with the CD4 receptor and a neutralizing human antibody. *Nature*. 1998. V. 393. P. 648–659.
- 54. Liu Y., Schön A., Freire E. Optimization of CD4/gp120 inhibitors by thermodynamicguided alanine-scanning mutagenesis. *Chem. Biol. Drug Des.* 2013. V. 81. P. 72–78.
- 55. Moebius U., Clayton L.K., Abraham S., Harrison S.C., Reinherz E.L. The human immunodeficiency virus-gp120 binding-site on CD4 Delineation by quantitative equilibrium and kinetic binding studies of mutants in conjunction with a high-resolution CD4 atomic-structure. *J. Exp. Med.* 1992. V. 176. P. 507–517.
- Olshevsky U., Helseth E., Furman C., Li J., Haseltine W., Sodroski J. Identification of individual human-immunodeficiency-virus type-1 gp120 amino-acids important for CD4 receptor-binding. J. Virol. 1990. V. 64. P. 5701–5707.
- 57. Durrant J.D., McCammon J.A. NNScore 2.0: A neural-network receptor–ligand scoring function. *J. Chem. Inf. Model.* 2011. V. 51. P. 2897–2903.
- 58. Sharma G., First E.A. Thermodynamic Analysis Reveals a Temperature-dependent Change in the Catalytic Mechanism of *Bacillus stearothermophilus* Tyrosyl-tRNA Synthetase. J. Biol. Chem. 2009. V. 284. P. 4179–4190.
- Christensen A.S., Kubař T., Cui Q., Elstner M. Semiempirical quantum mechanical methods for noncovalent interactions for chemical and biochemical applications. *Chem. Rev.* 2016. V. 116. № 9. P. 5301–5337.
- 60. Sulimov A.V., Kutov D.C., Katkova E.V., Sulimov V.B. Combined docking with classical force field and quantum chemical semiempirical method PM7. *Adv. Bioinformatics*. 2017. V. 5. P. 1–6.
- 61. Le-Khac M. *Structure-based design of small molecule inhibitors of HIV-1 entry:* Doctoral Thesis. Columbia University, 2013. doi: <u>10.7916/D8W09D5Q</u>.

62. Myszka D.G., Sweet R.W., Hensley P., Brigham-Burke M., Kwong P.D., Hendrickson W.A., Wyatt R., Sodroski J., Doyle M.L. Energetics of the HIV gp120-CD4 binding reaction. *Proc. Natl Acad. Sci. USA*. 2000. V. 97. P. 9026–9031.

Рукопись поступила в редакцию 08.06.2019, переработанный вариант поступил 01.10.2019. Дата опубликования 03.10.2019.