ПЕТРОВА НАТАЛЬЯ СЕРГЕЕВНА

ХИМИЧЕСКИЕ И СТРУКТУРНЫЕ МОДИФИКАЦИИ АНТИ-*MDR1* МАЛЫХ ИНТЕРФЕРИРУЮЩИХ РНК КАК ФАКТОРЫ, ОПРЕДЕЛЯЮЩИЕ НУКЛЕАЗОУСТОЙЧИВОСТЬ, БИОЛОГИЧЕСКУЮ АКТИВНОСТЬ И ЭФФЕКТИВНОСТЬ ПРОНИКНОВЕНИЯ В КЛЕТКИ

03 01 04 – биохимия

Автореферат диссертации на соискание учёной степени кандидата химических наук

Работа выполнена в Институте химической биологии и фундаментальной медицины CO PAH

Научный руководитель:

к.х.н. Черноловская Елена Леонидовна

Официальные оппоненты:

д.х.н., профессор Готтих Марина Борисовна к.х.н. Малыгин Алексей Аркадьевич

Ведущая ор	ганизация:
------------	------------

Институт биоорганической химии им. академиков М. М. Шемякина и Ю. А. Овчинникова РАН

Защита состоится « »
С диссертацией можно ознакомиться в библиотеке Института химической биологии и фундаментальной медицины СО РАН
С авторефератом можно ознакомиться на сайте www.niboch.nsc.ru
Автореферат разослан « » 2011 г.
Учёный секретарь диссертационного совета к.х.н., доцент Коваль В. В.

ОБЩАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА РАБОТЫ

Актуальность проблемы. Разработка терапевтических препаратов для лечения заболеваний, связанных с нарушением экспрессии определенных генов, представляет собой важную задачу фармакологии. Перспектива использования малых интерферирующих РНК (siPHK), эффекторами РНК-интерференции, в качестве терапевтических препаратов является многообещающей, поскольку на основе siPHK могут быть созданы специфические ингибиторы экспрессии любого гена-мишени. Однако широкое применение siPHK в терапии пока невозможно из-за недостаточной эффективности РНК-интерференции in vivo, связанной с неэффективной доставкой siPHK в клетки, высокой чувствительностью к действию нуклеаз, а также проблемой выбора эффективных siPHK. Химическая модификация и модификация структуры siPHK-дуплексов успешно используются для улучшения свойств siPHK, однако отсутствие универсального подхода к конструированию siPHK, объединяющего различные типы модификаций в одной молекуле, пока не позволяет получить siPHK, пригодные для биомедицинского применения. Таким образом, исследования, направленные на оптимизацию дизайна siPHK с целью получения высокоактивных ингибиторов длительного действия, направленных к любой мРНК-мишени, являются актуальными.

Целью настоящей работы являлось исследование влияния химических модификаций и модификаций структуры дуплекса siPHK, направленных к мРНК гена *MDRI*, на эффективность и длительность их действия, а также на способность проникать в клетки. В ходе исследования решались следующие задачи:

✓ исследовать влияние количества и положения 2'-О-метильных аналогов нуклеотидов в составе siPHK на ее нуклеазоустойчивость, интерферирующую активность и длительность ингибирующего действия;

✓ исследовать влияние нуклеотидных замен в составе селективно модифицированных siPHK на их интерферирующую активность, нуклеазоустойчивость и длительность ингибирующего действия;

✓ исследовать влияние липофильных модификаций, введенных на 5'конец смысловой цепи siPHK, на эффективность их проникновения в раковые клетки, эффективность и длительность ингибирующего действия.

Научная новизна и практическая ценность работы. В данной работе проведено исследование влияния сепективной модификации siPHK на ее нуклеазоустойчивость и интерферирующую активность. Показано, что анти-MDR1 siPHK, содержащие 2'-О-метильные аналоги нуклеотидов, расположенные в нуклеазочувствительных сайтах дуплекса, стабильны в присутствии сыворотки и обладают более длительным действием по сравнению с немодифицированными аналогами. Мы основанный селективной модификации использовали подход, на совокупности с модификацией структуры siPHK, заключающейся в снижении термостабильности дуплекса с 3'-конца смысловой цепи или центральной

части дуплекса путем введения нуклеотидных замен, приводящих к «мисматчей». Впервые получены анти-*MDR1* содержащие 4 «мисматча» с 3'-конца смысловой цепи, стабильные в присутствии 10% сыворотки. Длительность действия данных siPHK превышает длительность действия селективно модифицированных siPHK с «совершенной» структурой дуплекса. Мы предполагаем, что стратегия объединения химической модификации и модификации структуры дуплекса может быть использована для получения высокоактивных siPHK длительного действия, направленных к любой последовательности мРНК гена-мишени. Вторая часть работы представляет собой первое в своем роде систематическое исследование влияния длины алифатического линкера, связывающего остаток липофильной молекулы и siPHK, на эффективность проникновения данных производных в клетки в отсутствие трансфекционных агентов. Установлено, что способность липофильных производных siPHK проникать в клетки увеличивается при удлинении алифатического линкера между siPHK и липофильным остатком от 0 до 12 атомов углерода. Показано, что холестерин-содержащая siPHK с аминогексильным линкером проявляет более высокую биологическую активность по сравнению с липофильными производными, а удлинение или укорочение линкера снижает биологическую активность. Таким образом, оптимизация длины линкера, связывающего липофильный остаток с siPHK является одним из ключевых аспектов дизайна липофильных производных siPHK.

Публикации и апробация работы. По материалам диссертации опубликовано 4 печатные работы. Результаты работы представлены на конференциях: «Студент и научно-технический прогресс» (Новосибирск, 2007), «Фундаментальные науки – медицине» (Новосибирск, 2007, 2008, 2010), «Медицинская геномика и протеомика» (Новосибирск, 2009), VI Всероссийском Научном Семинаре «Химия и медицина» (Уфа, 2007), IV съезде Российского общества биохимиков и молекулярных биологов (Новосибирск, 2008), международной летней школе «Supramolecular systems in chemistry and biology» (Туапсе, 2008), 4-й международной конференции «RNAi2009: ncRNA: Bridging Biology and Therapy» (Оксфорд. Великобритания, 2009), 3-ей международной конференции FEBS «АТР-Binding Cassette (ABC) Proteins: From Multidrug Resistance to Genetic Diseases» (Инсбрук, Австрия, 2010), первом симпозиуме «Supramolecular Chemistry for Materials and Life Sciences» (Новосибирск, 2010).

Структура и объем работы. Диссертация состоит из введения, обзора литературы, описания материалов и методов исследования, изложения результатов и их обсуждения, выводов и списка цитированной литературы. Работа изложена на 137 страницах, содержит 37 рисунков и 8 таблиц. Библиография содержит 229 литературных источников.

СОДЕРЖАНИЕ РАБОТЫ

1. Алгоритм селективной модификации нуклеазочувствительных сайтов siPHK

Химические модификации в составе siPHK в первую используются для увеличения их нуклеазоустойчивости с целью увеличения продолжительности действия siPHK. Известно, что расщепление siPHK в присутствии сыворотки происходит, В основном, под действием эндорибонуклеаз, и его характер соответствует типу расщепления РНКазой А, при котором 2'-ОН группа рибозы участвует в разрыве фосфодиэфирной связи по механизму трансэтерификации. Поэтому использование 2'-Ометильных аналогов нуклеотидов в составе siPHK способствует увеличению их нуклеазоустойчивости. Однако такая модификация зачастую снижает биологическую активность siPHK, причем наблюдается обратная зависимость ее активности от количества 2'-О-метильных звеньев. Ранее в нашей лаборатории был предложен алгоритм, позволяющий минимизировать число 2'-О-метильных аналогов нуклеотидов в составе дуплекса. На первом этапе картирование нуклеазочувствительных сайтов присутствии сыворотки (FBS); на втором этапе выявленные сайты защищают путем введения 2'-О-метильных аналогов нуклеотидов; на третьем оценивается нуклеазоустойчивость модифицированных аналогов siPHK в присутствии FBS. В соответствии с предложенным алгоритмом был получен 2'-О-метильный аналог анти-MDR1 siPHK, siEm, содержащий 11 2'-Ометильных звеньев в нуклеазочувствительных сайтах дуплекса (Таблица 1). Мы исследовали влияние селективной модификации на свойства siEm.

Таблица 1. Олигорибонуклеотиды и siPHK использованные в работе ¹⁾

мРНК- мишень (по. М14758)	siPHK ²⁾	Последовательность ³⁾	Tm ⁴⁾ ,
598-618 н.	оц-siE	5'- GUCCAGCCCCAUGGAUGAUGG –3'	-
	оц-siЕm	Em 5'- GU <u>CC</u> AGCCC <u>C</u> A <u>U</u> GGA <u>U</u> GA <u>U</u> GG –3'	
	оц-siEm**	5'- <u>GUCCAGCCCCAUGGAUGAUGG</u> –3'	-
	siE	5'- AUCAUCCAUGGGGCUGGACUU -3' 3'- GGUAGUAGGUACCCCGACCUG -5'	81.5
	siEm	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> GGGGC <u>U</u> GGAC <u>U</u> U -3 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'	84.5

598-618 н.	siErm	5'-A <u>U</u> CAU <u>C</u> C <u>A</u> UGGGG <u>C</u> UGGA <u>C</u> UU-3' 3'-GGU <u>A</u> GU <u>A</u> GGU <u>A</u> C <u>C</u> CCGACC <u>UG</u> -5'	83.5
	siEm**	5'- <u>AUCAUCCAUGGGGCUGGACUU</u> -3' 3'- <u>GGUAGUAGGUACCCCGACCUG</u> -5'	
	fsiE-1m	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> AUGGGGC <u>U</u> GGA <u>GU</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'	83
	fsiE-2m	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> GGGGC <u>U</u> GG <i>CG</i> <u>U</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> A <u>C</u> CCCGA <u>CC</u> UG -5'	84
	fsiE-4	5'- AUCAUCCAUGGGGCU <i>UACG</i> UU -3' 3'- GGUAGUAGGUACCCCGACCUG -5'	75
	fsiE-4m	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> GGGGCU <u>U</u> AC <u>GU</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'	76.8
	fsiE-4m+	5'- AU <u>C</u> A <u>UCC</u> A <u>U</u> GGGGCU <u>U</u> A <u>CGU</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'	77
	fsiE-4m*	5'- <u>AUCAUCCAUGGGGCU<i>UACG</i>UU</u> -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'	79.8
	fsiE-4m**	5'- <u>AUCAUCCAUGGGGCU<i>UACG</i>UU</u> -3' 3'- <u>GGUAGUAGGUACCCCGACCUG</u> - 5'	80
	fsiE-6m	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> GGGG <i>AC<u>U</u>AC<u>GU</u>U -3' 3'- GG<u>U</u>AG<u>U</u>AGG<u>U</u>ACCCCGA<u>CC</u>UG -5'</i>	71
	fsiE+4m	5'- <i>CGAC</i> UC <u>C</u> A <u>U</u> GGGGC <u>U</u> GGAC <u>U</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'	84
	siE/3GUm	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> GGGGC <u>U</u> GGAC <u>U</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> A <u>C</u> UUGA <u>CC</u> UG -5'	64.5
	siE/4GUm	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> GGGGC <u>U</u> GGAC <u>U</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> A <i>UUUU</i> GA <u>CC</u> UG -5'	59
	siE/3GAm	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> GGGGC <u>U</u> GGAC <u>U</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> A <u>C</u> AAAGA <u>CC</u> UG -5'	63
	siE/3ACm	5'- AU <u>C</u> AUC <u>C</u> A <u>U</u> G <i>AAA</i> C <u>U</u> GGAC <u>U</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'	60

598-618 н.	siE/4ACm	5'- AUCAUCCA <u>U</u> 44444C <u>U</u> GGAC <u>U</u> U -3' 3'- GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG <u>U</u> ACCCCGA <u>CC</u> UG -5'		
424-444 н.	siFm	5'- A <u>U</u> GGAUCU <u>U</u> GAAGGGGACCGC -3' 3'- CUUA <u>C</u> CUAGAA <u>C</u> UUCCCCUGG -5'	81	
	fsiF-4m	5'- A <u>U</u> GGAUCU <u>U</u> GAAGGG <i>UCGG</i> GC -3' 3'- CUUA <u>C</u> CUAGAA <u>C</u> UUCCCCUGG -5'	68.3	
586-606 н.	siHm	5'- ACUU <u>U</u> GGC <u>U</u> GC <u>C</u> AU <u>C</u> AUC <u>C</u> AU -3' 3'- CUUGAAA <u>C</u> CGA <u>C</u> GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG -5'	80.2	
	fsiH-4m	5'- ACUU <u>U</u> GGC <u>U</u> GC <u>C</u> AUC <i>CCGG</i> AU -3' 3'- CUUGAAA <u>C</u> CGA <u>C</u> GG <u>U</u> AG <u>U</u> AGG -5'	72.4	
652-672 н.	siJm	5'- GA <u>U</u> AUCUU <u>UGC</u> AAA <u>U</u> GCAGGA -3' 3'- G <u>U</u> CUA <u>U</u> AGAAA <u>C</u> G <u>U</u> UUA <u>CGU</u> C -5'	68.4	
	fsiJ-4m	5'- GA <u>U</u> AUCUU <u>UGC</u> AAAU <u>U</u> GC <u>U</u> GA -3' 3'- G <u>U</u> CUA <u>U</u> AGAAA <u>C</u> G <u>U</u> UUA <u>CGU</u> C -5'	58	
Первый интрон гена <i>MDR1</i> человека	оц-siIm	5'- AAAUC <u>U</u> GAAAGCC <u>U</u> GA <u>C</u> ACUU -3'	-	
	siIm	5'-G <u>U</u> GU <u>C</u> AGGCUUU <u>C</u> AGAUUUCC-3' 3'-UUCA <u>C</u> AG <u>U</u> CCGAAAG <u>U</u> CUAAA-5'	-	
-	siSCRm	5'- <u>C</u> AAGUCUCG <u>U</u> A <u>U</u> G <u>U</u> AG <u>U</u> GGUU -3' 3'- UUG <u>U</u> UCAGAGCA <u>U</u> A <u>C</u> A <u>U</u> CA <u>C</u> C -5'	-	

1) Все олигорибонуклеотиды были синтезированы в ЛХРНК ИХБФМ СО РАН.

3) С и U – 2'-О-метильные аналоги С и U соответственно.

²⁾ Буква «f» указывает на «вилкоподобную» («fork»-like) структуру siPHK, буквой «m» обозначены siPHK, содержащие 2'-О-метильные аналоги нуклеотидов в нуклеазочувствительных сайтах, «m+» – siPHK, содержащие модификации в нуклеазочувствительных сайтах, включая дополнительные сайты, картированные для fsiE-4m, «m*» – siPHK, содержащие полностью модифицированную смысловую цепь, «m**» – siPHK, обе цепи которой полностью модифицированы. -1,-2,-3,-4 и -6 соответствуют количеству нуклеотидных замен с 3'-конца смысловой цепи fsiPHK, +4 соответствует четырем заменам с 5'-конца смысловой цепи. Курсивом обозначены нуклеотидные замены в смысловой или антисмысловой цепях.

⁴⁾ Тт – температура плавления siPHK, измерена Ломзовым А. А. (ИХБФМ СО РАН).

1.1 Исследование влияния 2'-О-метильных аналогов нуклеотидов в нуклеазочувствительных сайтах дуплекса на стабильность siPHK в присутствии сыворотки

Исследование нуклеазоустойчивости siEm проводили в ростовых средах IMDM и DMEM. Было показано, что модификация нуклеазочувствительных сайтов siPHK эффективно защищает дуплекс от действия рибонуклеаз даже в присутствии в среде IMDM 50 % FBS ($\tau_{1/2}$ для siEm составило \sim 8 ч), тогда как такое же количество 2'-О-метильных звеньев в сайтах, отличных от нуклеазочувствительных, в siErm лишь незначительно увеличило его стабильность по сравнению с исходным немодифицированным дуплексом siE: $\tau_{1/2} \sim 1$ ч и 30 мин, соответственно (рис. 1). В среде DMEM с 10 % FBS нуклеазоустойчивость siEm также значительно превышала стабильность немодифицированной siE. Таким образом, использование селективной модификации нуклеазочувствительных сайтов siPHK позволило минимизировать количество 2'-О-метильных звеньев, обеспечив при этом высокую нуклеазоустойчивость siPHK.

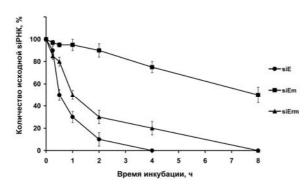


Рис. 1. Кинетика расщепления siE и ее 2'-Ометильных аналогов в ростовой среде IMDM с 50 % FBS.

1.2 Исследование интерферирующей активности анти-*MDR1* siPHK в клетках HEK 293

Исследование биологической активности siEm проводили методами флуоресцентной микроскопии и проточной цитофлуорометрии. Для этого в качестве компонента модельной системы была использована рекомбинантная плазмида pEGFP/MDR1 со встроенным химерным геном, кодирующим фрагмент 293 - 751 н. мРНК гена MDR1 в составе единого транскрипта с мРНК гена, кодирующего зеленый флуоресцентный белок EGFP. Таким образом, эффективность действия siPHK оценивали по снижению уровня флуоресценции EGFP. При оценке активности siPHK флуоресцентной микроскопии, мы показали, что ингибирующее действие siEm (65 % при концентрации 100 нМ) сопоставимо с эффективностью действия немодифицированной siE, тогда как экспрессия гена-мишени под действием siErm (100 нМ) снижалась лишь на 45 % (рис. 2). Аналогичные данные были получены методом проточной цитофлуорометрии. Таким образом, защита нуклеазочувствительных сайтов siPHK позволяет не только значительно повысить стабильность siPHK в присутствии сыворотки, но также избежать снижения ее интерферирующей активности.

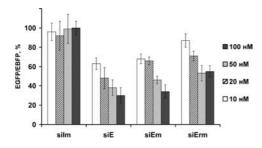


Рис. 2. Интерферирующая тивность siE и ее 2'-О-метильных аналогов. В качестве контроля эффективности трансфекции использовали плазмиду pEBFPкодирующую голубой флуоресцентный белок. качестве контроля специфичности действия - siPHK siIm (Таблица 1).

1.3 Исследование длительности ингибирующего действия селективно модифицированной siEm

Методом флуоресцентной микроскопии было показано, что через 4 суток после трансфекции уровень подавления экспрессии гена-мишени *EGFP/MDR1* под действием siE и siEm был сопоставим: около 55 %. Тогда как через 6 суток с момента трансфекции уровень ингибирования экспрессии гена-мишени по действием siEm составлял 40 %, а эффективность действия siE и siErm снижалась до 20 % (рис. 3). Таким образом, использование алгоритма селективной модификации является перспективным подходом для создания активных нуклеазоустойчивых 2'-О-метильных аналогов siPHK. Предположительно, данный алгоритм может быть использован для любых siPHK вне зависимости от их нуклеотидной последовательности.

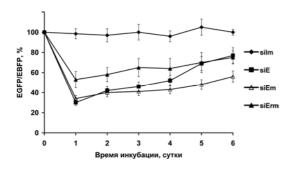


Рис. 3. Длительность действия siE и ее 2'-О-метильных аналогов. Клетки НЕК 293 ко-трансфицировали siPHK и плазмидами рЕGFP/MDR1 и рЕВFP-N1, после чего инкубировали от 1 до 6 суток. Анализ проводили методом флуоресцентной микроскопии.

2. Влияние структуры siPHK на их свойства

В роли индукторов РНК-интерференции могут выступать не только «классические» 21-звенные дуплексы siPHK, но и siPHK, содержащие неканонические пары или «мисматчи», а также одноцепочечные 21-звенные

олигорибонуклеотиды (оц-siPHK). Мы исследовали влияние структуры анти-MDR1 siPHK на их свойства

2.1 Одноцепочечные аналоги siPHK: нуклеазоустойчивость и интерферирующая активность

Известно, что эффективность действия оц-siPHK значительно ниже по сравнению с активностью дуплекса siPHK (дц-siPHK), направленной к той же последовательности. Одной из причин может быть более высокая чувствительность оц-олигорибонуклеотидов к действию рибонуклеаз по сравнению с дуплексами. В нашей работе было проведено исследование влияния нуклеазоустойчивости оц-siPHK типа Е (Таблица 1) на эффективность их действия. Показано, что нуклеазоустойчивость оц-siEm ниже нуклеазоустойчивости siEm, однако сопоставима с нуклеазоустойчивостью siE (рис. 4). При этом эффективность действия

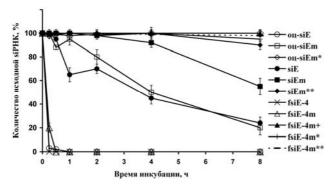


Рис. 4. Кинетика расщепления 2'-О-метильных аналогов siE в ростовой среде DMEM с 10 % FBS

оц-siPHK была сопоставима с активностью дц-siPHK лишь при самой высокой концентрации — 100 нМ. Более низкая активность оц-siEm по сравнению с siE, обладающей сходной нуклеазоустойчивостью, вероятно, связана с различием в эффективности взаимодействия оц-siPHK и дц-siPHK с белками, участвующими в PHK-интерференции. Таким образом, несмотря на более низкую стоимость синтеза оц-siPHK по сравнению с дц-siPHK, более перспективным подходом для направленного подавления экспрессии генов является использование siPHK-дуплексов.

2.2 «Вилкоподобные» siPHK: активность, нуклеазоустойчивость и длительность ингибирующего действия

Известно, что различие термостабильности концов дуплекса siPHK (термоасимметрия) определяет потенциал ее действия. Так, наличие в структуре с 3'-конца смысловой цепи «мисматчей» приводит к усилению интерферирующей активности siPHK, однако появление одноцепочечных участков снижает нуклеазоустойчивость таких «вилкоподобных» siPHK. Для получения нуклеазоустойчивых 2'-О-метильных аналогов «вилкоподобных» siPHK мы применили селективную модификацию. В работе использовали

«вилкоподобные» аналоги siEm: fsiE-1m, fsiE-2m, fsiE-4m и fsiE-6m, содержащие 1, 2, 4 и 6 неспаренных оснований с 3'-конца смысловой («пассажирской») цепи, соответственно (Таблица 1). В качестве отрицательного контроля был использован дуплекс fsiE+4m с 4 заменами с 5'-конца смысловой цепи. С помощью проточной цитофлуорометрии было показано, что данная siPHK не проявляла интерферирующую активность (рис. 5). Формирование 1 или 2 «мисматчей» с 3'-конца смысловой цепи не приводило к увеличению активности siPHK, тогда как «вилкоподобные» siPHK с 4 и 6 «мисматчами» подавляли экспрессию гена-мишени более эффективно по сравнению с исходной siEm (рис. 5).

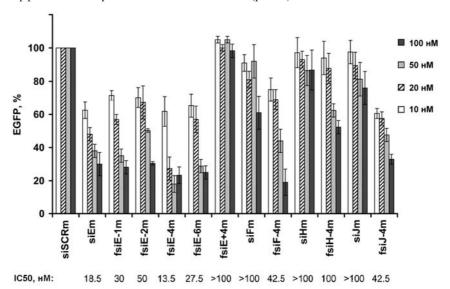


Рис. 5. Влияние изменения термоасимметрии дуплекса 2'-О-метильных аналогов siPHK на их интерферирующую активность. siPHK и рекомбинантную плазмиду pEGFP/MDR1 ко-трансфицировали в клетки HEK 293, используя Липофектамин 2000 (далее по тексту, Липофектамин). Через 24 ч измеряли уровень сигнала EGFP с помощью проточной цитофлуорометрии. В качестве контроля использовали siSCRm, не имеющую гомологии с мРНК человека, крысы или мыши.

Формирование 4 и 6 «мисматчей» в составе siEm способствовало значительному снижению ее Tm (Таблица 1): Δ Tm для fsiE-4m составило 7.7 °C и 13.5 °C – для fsiE-6m. Показано, что более высокой активностью обладала fsiE-4m: концентрация, при которой наблюдалось 50 % ингибирование экспрессии гена-мишени (IC50) составила 13.5 нМ, тогда как IC50 siEm – 18.5 нМ (рис. 5). Более низкая активность fsiE-6m (IC50 27.5 нМ) могла быть связана с неблагоприятными конформационными изменениями

или значительной дестабилизацией дуплекса, вызванными нуклеотидными заменами. Таким образом, при дизайне «вилкоподобных» siPHK необходимо учитывать конформационные «предпочтения» белков, участвующих в PHK-интерференции, а также сохранять баланс между термоасимметрией и общей термостабильностью siPHK. При сравнении биологической активности серии селективно модифицированных siPHK, направленных к другим участкам гена *MDR1* (Таблица 1), с активностью их «вилкоподобных» вариантов с 4 «мисматчами» было показано, что «вилкоподобные» siPHK более активны (рис. 5). Эти данные коррелируют с нашими данными по подавлению синтеза Р-гликопротеина в клетках KB-8-5, согласно которым, эффективность действия «вилкоподобных» siPHK в 1.2 — 1.8 раза превышала активность «классических» siPHK.

Исследование нуклеазоустойчивости siPHK показало, что в большинстве случаев стабильность «вилкоподобных» siPHK ниже, чем стабильность «классических» siPHK. Вероятно, в результате изменений контекста последовательности или дестабилизации дуплекса происходит формирование дополнительных нуклеазочувствительных сайтов либо усиление расщепления по минорным нуклеазочувствительным сайтам. Тем не менее, при сравнении стабильности немодифицированной fsiE-4 (полностью деградировала в течение 15 мин) и ее селективно модифицированного аналога fsiE-4m (превращался в стабильный более короткий продукт через 15 мин инкубации) (рис. 4), показано, что 2'-О-метильные аналоги нуклеотидов защищают «вилкоподобные» siPHK от действия рибонуклеаз. Мы сравнили характер расщепления смысловых цепей siEm и fsiE-4m в присутствии сыворотки (рис. 6). При картировании нуклеазочувствительных сайтов были выявлены три дополнительных сайта расщепления в составе fsiE-4m. Один из них располагался, как и ожидалось, в одноцепочечном районе с 3'-конца смысловой цепи дуплекса, тогда как два других (C_6 - C_7 и U_5 - C_6) соответствовали минорным сайтам расщепления, картированным в siEm. Введение трех 2'-О-метильных аналогов нуклеотидов в данные сайты позволило получить «вилкоподобную» siPHK, fsiE-4m+ (Таблица 1), стабильную при инкубации в присутствии сыворотки до 8 ч (рис. 4). Данная siPHK была несколько менее активна по сравнению с fsiE-4m: величина IC50 fsiE-4m+ составила 47 нМ.

Для определения влияния дополнительной модификации в fsiE-4m+ на продолжительность ее ингибирующего действия было проведено исследование кинетики подавления экспрессии *EGFP/MDR1* (рис. 7 А). Показано, что через 2 суток с момента трансфекции эффективность действия «вилкоподобных» siPHK была сопоставима и составляла порядка 70 % (рис. 7 Б). Активность немодифицированной fsiE-4 значительно снижалась через 6 суток инкубации, тогда как ингибирующая активность селективно модифицированных аналогов проявлялась до 15 суток. В то же время, активность селективно модифицированной siEm заметно снижалась уже через 8 суток инкубации. Таким образом, комбинация модификации структуры

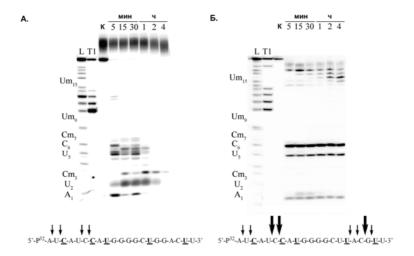
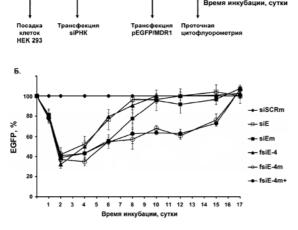


Рис. 6. Картирование нуклеазочувствительных сайтов в siEm (**A**) и fsiE-4m (**Б**), содержащих 5'-[32 P]-меченые смысловые цепи. Радиоавтограф 10 % денатурирующего ПААГ. Дорожки L и T1 – имидазольный леддер и леддер РНКазы Т1, соответственно; дорожка К – siPHK после инкубации в DMEM без сыворотки. siPHK (3 нМ) инкубировали в DMEM с 10 % FBS при 37 °C. Маленькие и большие стрелки указывают на интенсивность расщепления в смысловой цепи siPHK. \underline{C} и \underline{U} – 2 -О-метильные аналоги нуклеотидов C и U, соответственно.



A.

Рис. 7. Длительность подавления экспрессии гена EGFP/MDR1 селективно модифицированными О-метильными аналогами «вилкополобных» siPHK. А. Схема эксперимента. Клетки НЕК 293 трансфицировали siPHK (100 нM) и инкубировали (N-1) день (где N: 2 – 17 дней), после трансфицировали чего рекомбинантной плазмидой pEGFP/MDR1. Через N дней инкубации оценивали уровень экспрессии EGFP методом проточной цитофлуорометрии (Б).

дуплекса и химических модификаций позволила получить нуклеазоустойчивые siPHK, способные индуцировать PHK-интерференцию в течение 15 дней после однократной трансфекции, что превышает длительность действия всех синтетических siPHK, описанных в литературе ранее.

2.3 siPHK с дестабилизированной центральной частью дуплекса: биологическая активность

Известно, что активные siPHK обладают низкой термостабильностью дуплекса в районе 9 – 14 н. с 5'-конца антисмысловой цепи. Поэтому введение нуклеотидных замен в центральную часть siPHK, приводящих к образованию неканонических пар или «мисматчей», может способствовать увеличению активности siPHK, однако, с другой стороны, такая модификация может привести к изменению конформационных свойств дуплекса и блокировать РНК-интерференцию. Мы исследовали влияние нуклеотидных замен в модифицированной дуплекса селективно интерферирующую активность. Данная siPHK содержит 4 GC-пары в позициях 7 – 10 н. с 5'-конца антисмысловой цепи. В работе использовали ее структурные варианты, содержащие в данном районе 3 или 4 «мисматча» или неканонических GU-пары (Таблица 1), полученные нуклеотидных замен в смысловой или антисмысловой цепи дуплекса. Показано, что введение нуклеотидных замен привело к значительному снижению температуры плавления siPHK (Таблица 1). При исследовании биологической активности обнаружено, что дестабилизация центральной части дуплекса не блокирует интерферирующую активность siPHK (рис. 8).

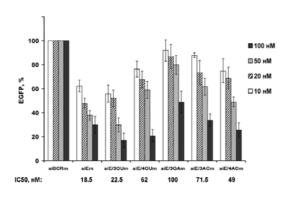


Рис. 8. Интерферирующая активность селективно модифицированных 2'-О-метильных аналогов анти-MDR1 siPHK с дестабилизированной центральной частью дуплекса. siPHK и рекомбинантную плазмиду pEGFP/MDR1 ко-трансфицировали в клетки НЕК 293, через 24 ч измеряли уровень сигнала EGFP с помощью проточной цитофлуорометрии.

Более того, активность siPHK с 3 GU-парами превышает активность siPHK «классической» структуры: 90 % подавление экспрессии гена-мишени наблюдалось при использовании ее в концентрации 100 нМ (рис. 8). Аналогичные данные были получены при снижении уровня Р-гликопротеина:

активность siE/3GUm в 2 раза превышала активность siEm. Таким образом, дестабилизация центральной части дуплекса siPHK может способствовать увеличению эффективности ее действия при оптимальном соотношении между конформационными и термодинамическими свойствами дуплекса. Введение неканонических GU-пар в центральную часть дуплекса — это перспективный подход для оптимизации дизайна siPHK.

В ходе проделанной работы мы показали, что применение алгоритма селективной модификации совместно со структурной модификацией позволяет получать нуклеазоустойчивые siPHK длительного действия. Мы предполагаем, что данный подход может быть использован для получения высокоэффективных аналогов siPHK, направленных к любым последовательностям мРНК-мишеней.

3. Липофильные производные анти-MDR1 siPHK

Для применения siPHK в биомедицинских целях необходимо решить проблему доставки siPHK в клетки. Известно, что ковалентное присоединение к 5'-концу смысловой цепи siPHK липофильных остатков не снижает интерферирующую активность siPHK и способствует увеличению эффективности проникновения их в клетки в отсутствие трансфекционных агентов. Мы исследовали влияние структуры липофильных производных siPHK на эффективность их проникновения в клетки и биологическую активность. В работе использовали серию липофильных производных siDm, направленной к району 557 — 577 н. мРНК гена MDR1 (рис. 9). Для присоединения к siPHK были выбраны следующие молекулы: холестерин, олеиловый спирт, литохолевая кислота и олеиламид литохолевой кислоты.

3.1 Определение эффективности накопления FITC-меченых липофильных производных siPHK в клетках

Для визуализации накопления липофильных производных siDm в клетках 3'-концу антисмысловой дуплекса присоединяли цепи остаток флуоресцеинизотиоцианата (Flu). Исследования проводили проточной цитофлуорометрии. За эффективность трансфекции siPHK (в %) принимали количество клеток, уровень флуоресценции которых превышал максимальный vровень автофлуоресценции клеток контроле (необработанные клетки). Чтобы оценить среднюю эффективность накопления siPHK во всей популяции клеток, мы использовали также отношение средних значений интенсивности флуоресценции обработанных и контрольных клеток (RFU). На первом этапе оценивали влияние остатка холестерина в структуре Chol*-siDm-Flu на эффективность его накопления в клетках НЕК 293, НерG2, SC1 и KB-8-5. Оказалось, что в отсутствие трансфекционных агентов данная siPHK и ее производное с холестерином практически не проникали в клетки, тогда как при использовании трансфекционных агентов (Липофектамина и Олигофектамина) наличие остатка холестерина повышало эффективность трансфекции только в клетки

Рис. 9. Структура липофильных производных R-siDm (**A**), где R – остатки липофильных молекул, введенные с 5'-конца смысловой цепи; \underline{U} и \underline{C} – 2'-O-метильные аналоги нуклеотидов U и C, соответственно. **Б.** Остаток холестерина, присоединенный к siPHK через фосфамидную связь. **В.** – **Е.** Липофильные остатки, присоединенные к siPHK через фосфодиэфирную связь. **В.** Остатки холестерина без аминолинкера и с алифатическим аминолинкером, число метиленовых звеньев (n) составляло: 3, 6, 12. **Г.** Остаток олеилового спирта. **Д.** Остатки олеиламида литохолевой кислоты без аминолинкера и с алифатическим аминолинкером, n = 3, 6. **Е.** Остаток литохолевой кислоты, связанный с алифатическим аминолинкером, n = 3, 6. Модифицированные олигорибонуклеотиды были синтезированы в ЛХРНК ИХБФМ СО РАН.

определенных линий (Таблица 2), что, скорее всего, связано с образованием липоплексов оптимального размера и формы за счет участия холестерина во взаимодействии между олигонуклеотидом и трансфекционным агентом. Мы предполагаем, что необходимость оптимизации структуры комплекса siPHK / трансфекционный агент в каждом конкретном случае связана с зависимостью эффективности трансфекции от свойств клеточной мембраны. Таким образом, введение остатка холестерина в состав siPHK является перспективным подходом, позволяющим увеличить эффективность

Таблица 2. Накопление siDm-Flu и Chol*-siDm-Flu в клетках различных типов

	Условия				
Клетки	Трансфектант	Концентрация siPHK, нМ	Chol 1)	0% 2)	RFU ³⁾
HEK 293	Липофектамин	50	+	35	15.1
11LK 273	эттофектиятт		-	21	7.6
SC1	Липофектамин	н 50	+	35	1.4
561	этипофектамин		-	27	1.3
KB-8-5	Олигофектамин	50	+	29	5.0
			-	20	4.0
		100	+	52	13.6
			-	29	6.0
		200	+	81	18.9
			-	57	8.6

^{1) &}quot;+"/"-" – наличие/отсутствие остатка холестерина в составе siPHK.

трансфекции siPHK в клетки в комплексе с трансфекционными агентами.

На втором этапе мы исследовали влияние длины линкера, а также типа липофильного остатка на эффективность проникновения производных серии R-siDm (рис. 9 A, B, Г, Д, Е), при этом диапазон исследуемых концентраций был увеличен. С помощью метода проточной цитофлуорометрии мы сравнили эффективность накопления липофильных производных siPHK в клетках НЕК 293, HepG2 и KB-8-5. Обнаружено, что холестерин-модифицированные siPHK, а также производные siPHK, содержащие остаток олеиламида литохолевой кислоты, способны эффективно накапливаться в клетках всех типов в отсутствие трансфекционных агентов (рис. 10), при этом эффективность накопления липофильных производных зависит от типа клеток. В свою очередь, немодифицированная siPHK, а также производные с литохолевой кислотой и олеиловым спиртом не проникали в клетки. Кроме исследования была выявлена тенденция увеличения ходе эффективности трансфекции от длины линкера, соединяющего остаток липофильной молекулы с siPHK (рис. 10). Сравнение средних значений

 $^{^{2)}}$ Эффективность трансфекции (%). Величина стандартного отклонения $\leq 10~\%.$

³⁾ Отношение среднего значения интенсивности флуоресценции всей популяции клеток, обработанной siPHK, к среднему значению интенсивности флуоресценции контрольной популяции клеток.

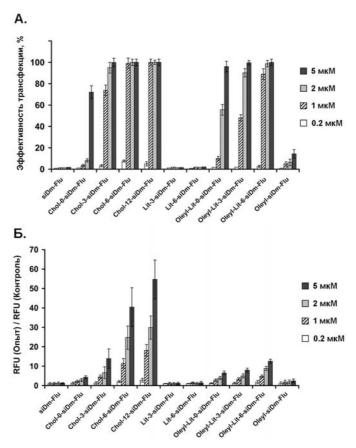


Рис. 10. Эффективность накопления FITC-меченых липофильных производных siPHK R-siDm-Flu в клетках KB-8-5 в среде без сыворотки. **А.** Эффективность трансфекции (%). **Б.** Соотношение среднего уровня флуоресценции (RFU) популяции клеток в образце, обработанном производным siPHK, к среднему уровню автофлуоресценции клеток в необработанном контроле.

интенсивности флуоресценции клеток показало, что производные siPHK и холестерина, связанные аминогексильным и аминододецильным линкерами, лучше всех накапливаются в клетках (рис. 10 Б). Точный механизм проникновения липофильных производных siPHK в клетки неизвестен, поэтому мы предположили, что длинный алифатический линкер (гексильный или додецильный) в их структуре может обеспечивать оптимальную дистанцию между клеточной мембраной и полианионом siPHK, а также увеличивать гидрофобность. Таким образом, введение остатков молекул

липофильной природы, в частности, холестерина, в состав siPHK может быть эффективно использовано для оптимизации их дизайна.

Исследование локализации холестерин-содержащих siPHK в клетках KB-8-5 с помощью конфокальной флуоресцентной микроскопии проводили через период времени, соответствующий уровню максимального накопления производных в клетках (8 ч). Мы подтвердили, что холестерин-содержащие siPHK действительно проникают в клетки без использования трансфекционных агентов. При этом наблюдается дисперсное распределение производных в цитоплазме, которое достигает наибольшей плотности с наружной стороны ядра (рис. 11).

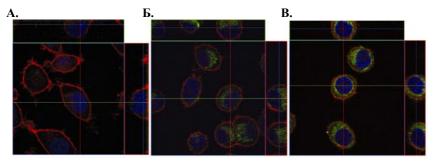


Рис. 11. Локализация siPHK (2 мкМ) в клетках KB-8-5 через 8 ч инкубации. Ортогональные проекции, полученные при сканировании препаратов клеток, обработанных siDm-Flu (**A**), Chol-6-siDm-Flu (**B**) и Chol-12-siDm-Flu (**B**), с помощью конфокального микроскопа. Наложение трех изображений: зеленый фильтр (FITC-меченые siPHK); синий фильтр (окрашивание ядер с помощью DAPI); красный фильтр (окрашивание актиновых филаментов с помощью Родамина-Фаллоидина).

3.2 Исследование биологической активности липофильных производных siPHK

Влияние липофильных остатков в составе siPHK на ИΧ интерферирующую активность оценивали на лекарственно-устойчивой линии клеток КВ-8-5, способных расти в присутствии винбластина (300 нМ). С помощью MTT-теста было показано, что при трансфекции Chol*-siDm (20 -200 нМ) в комплексе с Олигофектамином эффективность действия siPHK в 1.3 – 1.4 раза превышала активность siDm, что согласуется с результатами, полученными при оценке эффективности накопления siPHK в клетках (Таблица 2). При исследовании биологической активности холестеринсодержащих анти-MDR1 siPHK без использования трансфекционных агентов обнаружено, что эффективность подавления экспрессии гликопротеина увеличивается при увеличении длины алифатического аминолинкера от 0 до 6 углеродных атомов (рис. 12), что коррелирует с данными по накоплению (рис. 10). Максимальный уровень подавления синтеза Р-гликопротеина в клетках (до 30 %) Chol-6-siDm наблюдался через 5

суток инкубации. Следует отметить, что при использовании трансфектанта 35 % уровень Р-гликопротеина наблюдался уже через 3 дня с момента трансфекции siDm (рис. 12). Мы предполагаем, что причиной задержки проявления биологической активности может быть неэффективное высвобождение липофильных производных из эндосом. В пользу этого говорит тот факт, что Chol-12-siDm, которая наиболее эффективно накапливалась в клетках, была менее активна по сравнению с Chol-3-siDm и Chol-6-siDm. Таким образом, при оптимизации структуры липофильных производных siPHK установление баланса между длиной аминолинкера, эффективностью проникновения и биологической активностью является принципиально важным.

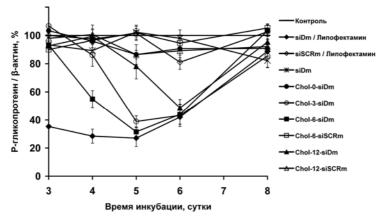


Рис. 12. Кинетика подавления синтеза Р-гликопротеина в клетках KB-8-5 холестериновыми производными анти-MDRI siPHK (5 мкМ) и siDm (0.1 мкМ) в комплексе с Липофектамином. Данные получены методом Вестерн блота с последующим количественным анализом уровня белка. β -Актин был использован в качестве внутреннего стандарта. Необработанные клетки были использованы в качестве контроля.

Способность холестерин-содержащих siPHK обращать фенотип МЛУ (множественной лекарственной устойчивости) клеток KB-8-5 была исследована методом МТТ-теста через 4 – 6 дней инкубации в присутствии 300 нМ винбластина. Было показано, что максимальный эффект для всех производных наблюдается через 6 суток инкубации (рис. 13), что согласуется с результатами, полученными при исследовании кинетики подавления синтеза Р-гликопротеина (рис. 12). Chol-6-siDm обладает максимальной способностью восстанавливать чувствительность раковых клеток к цитостатику, снижая количество живых клеток до 45 %. При этом наличие остатка холестерина в составе siPHK не увеличивает ее токсичность (рис. 13).

Таким образом, путем варьирования типа липофильного остатка и длины линкера, связывающего его с siPHK, нам удалось оптимизировать структуру липофильных производных siPHK. Анти-MDR1 siPHK, в состав которой с помощью аминогексильного линкера был введен остаток холестерина, эффективно проникала в раковые клетки, восстанавливала уровень Ргликопротеина и обращала фенотип лекарственной устойчивости данных клеток. На основании полученных данных можно сделать вывод, что холестерин-содержащие siPHK являются перспективными агентами для создания на их основе лекарственных препаратов.

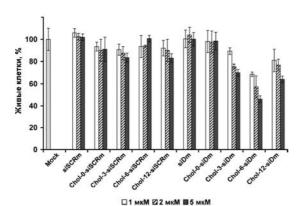


Рис. 13. Количество живых клеток КВ-8-5 в присутствии 300 нМ винбластина по данным МТТ-теста, проведенного через 6 суток после обработки siPHK (1 – 5 мкМ) без использования трансфекционных агентов. Моск – необработанные клетки.

Выводы

Исследованы способы оптимизации структуры малых интерферирующих РНК (siPHK), направленных к мРНК гена *MDR1*, за счет введения в их состав 2'-О-метильных аналогов нуклеотидов, остатков липофильных молекул, а также нуклеотидных замен, приводящих к образованию неканонических пар или неспаренных оснований.

- 1. Показано, что 2'-О-метильные аналоги нуклеотидов, расположенные в нуклеазочувствительных сайтах дуплекса siPHK, не изменяют интерферирующую активность, защищают от деградации нуклеазами эмбриональной бычьей сыворотки vвеличивают И длительность ингибирования экспрессии гена-мишени пο сравнению немодифицированной siPHK такой же последовательности с 4 до 6 дней.
- 2. Исследовано влияние количества и расположения нуклеотидных замен в составе селективно модифицированных siPHK на их интерферирующую активность, нуклеазоустойчивость и длительность ингибирующего действия и показано, что:
- замена четырех нуклеотидов на 3'-конце смысловой цепи siPHK, приводящая к образованию «мисматчей», увеличивает эффективность подавления экспрессии гена-мишени до 3 раз и снижает уровень Р-гликопротеина (продукта гена MDRI) до 1.8 раза;

- введение трех нуклеотидных замен в центральную часть дуплекса, приводящее к образованию GU-пар, способствует двукратному увеличению эффективности подавления экспрессии гена-мишени и снижению уровня Ргликопротеина;
- селективная модификация нуклеазочувствительных сайтов в составе siPHK, имеющих структуру «вилки», существенно увеличивает длительность их ингибирующего действия, что позволило впервые получить siPHK, способные снижать экспрессию гена-мишени в клетках в течение 15 суток после однократной трансфекции.
- 3. Выполнен анализ способности липофильных производных селективно модифицированных siPHK проникать в клетки без использования трансфектанта и подавлять экспрессию гена *MDR1*. Показано, что:
- эффективность накопления липофильных производных siPHK в клетках уменьшается в зависимости от типа липофильной молекулы в ряду холестерин > олеиламид литохолевой кислоты > литохолевая кислота ≥ олеиловый спирт и значительно увеличивается при удлинении алифатического линкера между siPHK и липофильным остатком от 0 до 12 атомов углерода;
- холестерин-содержащая siPHK с аминогексильным линкером эффективно проникает в клетки без использования трансфектанта, ингибирует экспрессию гена-мишени, снижая количество Р-гликопротеина на 4-6 сутки инкубации в 2-3 раза, и восстанавливает чувствительность раковых клеток к ранее переносимой концентрации цитостатика.

Результаты диссертации опубликованы в работах:

- 1. <u>Круглова Н. С.</u>, Мещанинова М. И., Веньяминова А. Г., Власов В. В., Черноловская Е. Л. 2'-О-Метильные аналоги одноцепочечных и двуцепочечных малых интерферирующих РНК: нуклеазоустойчивость и биологическая активность // Фундаментальные науки медицине: сб. трудов конференции. Новосибирск: Арта. 2008. С. 129-133.
- 2. Volkov A. A., <u>Kruglova N. S.</u>, Meschaninova M. I., Venyaminova A. G., Zenkova M. A., Vlassov V. V., Chernolovskaya E. L. Selective protection of nuclease-sensitive sites in siRNA prolongs silencing effect // Oligonucleotides. 2009. V. 19. P. 191-202.
- 3. <u>Круглова Н. С.</u>, Мещанинова М. И., Веньяминова А. Г., Зенкова М. А., Власов В. В., Черноловская Е. Л. Холестерин-модифицированные малые интерферирующие РНК, направленные на мРНК гена MDR1: внутриклеточная доставка и биологическая активность // Молекулярная биология. 2010. Т. 44. С. 284-293.
- Petrova (Kruglova) N. S., Meschaninova M. I., Venyaminova A. G., Zenkova M. A., Vlassov V. V., Chernolovskaya E. L. 2'-O-methyl modified anti-MDR1 fork-siRNA duplexes exhibiting high nuclease resistance and prolonged silencing activity // Oligonucleotides. 2010. V. 20. P. 297-308.