

(19)



**Евразийское
патентное
ведомство**

(21) **201992517** (13) **A2**

(12) **ОПИСАНИЕ ИЗОБРЕТЕНИЯ К ЕВРАЗИЙСКОЙ ЗАЯВКЕ**

(43) Дата публикации заявки
2020.03.31

(51) Int. Cl. *A61K 47/48* (2006.01)
A61P 35/00 (2006.01)

(22) Дата подачи заявки
2014.06.27

(54) **СОЕДИНЕНИЕ ГЛИКОЗАМИНОГЛИКАНА, СПОСОБ ЕГО ПОЛУЧЕНИЯ И ПРИМЕНЕНИЕ**

(31) **61/871,352; 14/308,972**

(72) Изобретатель:

(32) **2013.08.29; 2014.06.19**

Линь Хуа-Ян (TW)

(33) **US**

(74) Представитель:

(62) **201690487; 2014.06.27**

Вахнин А.М. (RU)

(71) Заявитель:

**ХОУЛИ СТОУН БАИОТЕК КО., ЛТД.
(GB)**

(57) Настоящее изобретение относится к конъюгату лекарственного средства с гликозаминогликаном, таким как гиалуроновая кислота (HA), где лекарственное средство применимо для лечения заболеваний, таких как воспаление, аутоиммунное заболевание, аллергия, инфекция и предпочтительно рак. Конъюгированное соединение по настоящему изобретению может повысить концентрацию лекарственного средства в специфической области заболевания путем взаимодействия гликозаминогликана, используемого в качестве носителя для направленной доставки лекарственного средства, и рецептора поверхности клетки CD44, усиливая, таким образом, терапевтическую эффективность и снижая системное побочное действие доставленного в данную область лекарственного средства.

201992517

A2

A2

201992517

СОЕДИНЕНИЕ ГЛИКОЗАМИНОГЛИКАНА, СПОСОБ ЕГО ПОЛУЧЕНИЯ И ПРИМЕНЕНИЕ

Область техники, к которой относится изобретение

Настоящее изобретение относится к соединению, состоящему из гликозаминогликана, который конъюгирован с лекарственным средством, к способу его получения, а также к его применению.

Уровень техники

Внеклеточный матрикс (ECM) представляет собой динамическое скопление взаимодействующих молекул, которое регулирует функции клеток и взаимодействие в ответ на раздражение. Один класс макромолекул внеклеточного матрикса – это гликозаминогликаны, которые представляют собой молекулы, вовлеченные в обширный набор как нормальных, так и аномальных биологических процессов, включая миграцию клеток, дифференцировку, пролиферацию, иммунную реакцию и организацию цитоскелета.

Гликозаминогликаны (GAG) представляют собой неразветвленные полимеры, состоящие из повторяющихся дисахаридных звеньев. Такие дисахаридные звенья всегда содержат аминсахар (N-ацетилглюкозамин или N-ацетилгалактозамин), который в большинстве случаев сульфирован, а второй сахар, как правило, представляет собой уроновую кислоту (глюкуроновую или идуроновую). GAG являются высокоотрицательно заряженными из-за присутствия карбоксильных или сульфатных групп в большинстве остатков их сахаров, и как таковые, они являются в высокой степени гидрофильными. GAG имеют склонность принимать сильно растянутые конформации и образовывать матрицы, которые заполняют пространство и устойчивы к сжимающим усилиям. Различают четыре основные группы GAG по остаткам их сахаров, типу связи между такими остатками и числу и местоположению сульфатных групп. Они включают (1) гиалуронан, (2) хондроитина сульфат и дерматана сульфат, (3) гепарана сульфат и гепарин и (4) кератана сульфат.

Гиалуронан (также называемый гиалуроновой кислотой или гиалуронатом или HA) является самым простым GAG. Он состоит из регулярной повторяющейся последовательности звеньев несulfированных дисахаридов, а именно N-ацетилглюкозамина и глюкуроновой кислоты. Его молекулярная масса может составлять

от 400 дальтон (дисахарид) до нескольких миллионов дальтон. Он обнаружен в различных количествах во всех тканях, например в хрящевой ткани, и в частности он содержится в коже и глазах, и в большинстве, если не во всех, жидкостях организма взрослых животных. Его особенно много в эмбрионах на ранней стадии развития. В суставном хряще НА может образовывать большое скопление, которое важно для функции хряща. Кроме того, подвижность клетки и адгезия иммунных клеток опосредуются рецептором клеточной поверхности RHAMM (рецептор для подвижности, опосредуемой гиалуронатом) и CD44.

НА синтезируется непосредственно на внутренней мембране поверхности клетки путем выращивания полимера, который вытесняется через мембрану на наружную сторону клетки, по мере того как он синтезируется. Синтез опосредуется одним белковым ферментом гиалуронансинтазой (HAS). Напротив, другие GAG синтезируются внутри клетки в аппарате Гольджи, возможно, в ассоциации с неким коровым белком, и затем высвобождаются путем экзоцитоза. Расщепление НА в тканях позвоночных *in vivo* опосредуется гиалуронидазой и экзогликозидазами, которые последовательно удаляют сахара. Гиалуронидазы млекопитающих обладают как гидролитической, так и трансгликозидазной активностью и могут расщеплять НА и хондроитин. В соединительной ткани связанная с НА вода создает пространство между тканями, причем таким образом создается окружающая среда, способствующая движению и пролиферации клеток. НА играет ключевую роль в биологических явлениях, связанных с подвижностью клеток, включая быстрое развитие, регенерацию, репарацию, эмбриогенез, эмбриологическое развитие, заживление ран, ангиогенез и онкогенез.

CD44 (также известный как Pgp-1, Hermes-3, HСAM, ECMR III) представляет собой широко экспрессируемый гликопротеин с молекулярной массой от 85 до 90 кДа. CD44 является главным рецептором поверхности клетки для гликозаминогликана – гиалуроновой кислоты (НА). CD44 специфически связывает НА, хотя им также могут быть узнаны некоторые протеогликаны, содержащие хондроитина сульфат. CD44 играет некую роль в различных клеточных и физиологических функциях, включая адгезию с НА и миграцию на НА, расщепление НА и метастазирование опухоли. Также показано, что CD44 играет роль в связывании внеклеточного матрикса, миграции клеток, активации лимфоцитов, хоминге лимфоцитов и пролиферации клеток гладких бронхиальных мышц (Gunthert et al., 1991, *A new variant of glycoprotein CD44 confers metastatic potential to rat carcinoma cells*, Cell, 5; 65(1): 13-24). Рецептор CD44 характеризуется сложной картиной альтернативного сплайсинга в своей вариабельной области внеклеточного домена. Оказывается, CD44 является особенно важным рецептором лейкоцитов для НА и поэтому может играть роль в патогенезе астмы. Кроме того, уровни НА, которые повышались при экспериментальной астме у контрольных мышей, заметно ослабевали у мышей, обработанных антителами, что подтверждает роль CD44 в метаболизме НА (конкретно в расщеплении

высокомолекулярного НА до провоспалительных низкомолекулярных форм). Это может быть особенно важно, поскольку образовавшиеся из НА олигосахариды могут связывать и активировать Toll-подобный рецептор. Безусловно, наиболее впечатляющей стороной результатов является абсолютная значительность благоприятного действия лечения против CD44.

Взаимодействия НА-CD44 могут играть важную роль в развитии, воспалении, рекрутинге и активации Т-клеток, воспалении легких и росте и метастазировании опухоли. Измененная экспрессия альтернативно сплайсированных транскриптов CD44 обнаружена при многих онкозаболеваниях, включая рак желудка (F. Reihani-Sabet et al., 2003, *Effects of Inflammation and H. pylori Infection on Expression of CD44 Variant Exons in Gastric Tissue*, Journal of Sciences, 14: 11-16).

Клетки злокачественной опухоли могут селективно принимать пропорционально больше биоконъюгатов, чем здоровая соединительная ткань или мезенхимные клетки из-за сверхэкспрессии на них рецептора CD44. В некоторых исследованиях усиленный синтез и поглощение НА коррелирует с развитием рака и метастатическим потенциалом. Некоторые опухоли, включая многие из тех, которые обнаружены в легких, сверхэкспрессируют маркер клеточной поверхности CD44. Известно, что клетки рака молочной железы поглощают НА в большей степени, чем здоровые ткани, поскольку им требуется НА для высокой экспрессии Р-гликопротеина, вносящего основной вклад во множественную лекарственную устойчивость. Кроме того, клетки инвазивного рака молочной железы сверхэкспрессируют CD44 – основной рецептор для НА, и являются зависимыми от высоких концентраций CD44-интернализованного НА для пролиферации. Таким образом, химиотерапевтические лекарственные наноконъюгаты с НА могут быть эффективными против метастазов в лимфоузлах (Eliaz R. E. et al., 2004, *Liposome- encapsulated doxorubicin targeted to CD44: a strategy to kill CD44-overexpressing tumor cells*, Cancer Res., 61(6): 2592-601).

Нестероидные противовоспалительные лекарственные средства (NSAID) и селективные ингибиторы циклооксигеназы (COX)-2 являются терапевтическими средствами, обычно используемыми для лечения боли, воспаления и лихорадки. В последнее время все больше опытных данных предполагают, что некоторые NSAID и селективные ингибиторы COX-2 также могут иметь противораковую активность за счет вовлечения во многие биологические события, происходящие в онкогенном процессе. Например, эпидемиологические исследования показали, что регулярное применение

аспирина снижает риск развития рака, в частности, толстой кишки (Sandler R.S. et al., 2003, *A randomized trial of aspirin to prevent colorectal adenomas in patients with previous colorectal cancer*, New England J. Med., 348: 883-890). Также обнаружено, что антагонист COX-2, такой как целекоксиб, рофекоксиб, нимесулид, мелоксикам и этодолак, также может иметь противораковую активность (Yamazaki R. et al., 2002, *Selective cyclooxygenase-2 inhibitors show a differential ability to inhibit proliferation and induce apoptosis of colon adenocarcinoma cells.*, FEBS Lett., 531(2): 278-84). Кроме того, COX-2 постоянно сверхэкспрессируется при многих предраковых и злокачественных состояниях и метастазирующих раковых заболеваниях человека, и показано, что при некоторых раковых заболеваниях уровни сверхэкспрессии значимо коррелируют с инвазивностью, прогнозом и продолжительностью существования (Dannenberг A.J. et al., 2003, *Targeting cyclooxygenase-2 in human neoplasia: rationale and promise*, Cancer Cell, 4(6): 431-6). Максимальная эффективность обычно ограничивается дозой из-за связанной с COX-2 токсичностью; однако, на некоторых животных моделях рака толстой кишки, кожи, легких, мочевого пузыря и молочной железы показано, что ингибиторы COX-2 обладают подавляющим опухоль действием (Alane T. Koki et al., 2002, *Celecoxib: A Specific COX-2 Inhibitor With Anticancer Properties*, Cancer Control, 9(2 Suppl): 28-35).

В WO 94/09811 описывается применение CD44 при лечении воспаления или для обнаружения раковых метастазов. Авторы показывают, что CD44 положительно регулируется при воспалительных состояниях, и пептиды CD44 способны ингибировать активацию Т-клеток. Однако нет данных или предложений использовать CD44 для ингибирования метастазирования, и не показано и не предлагается применять CD44 для ингибирования роста опухоли или ангиогенеза. В WO 99/45942 раскрывается применение НА-связывающих белков и пептидов, включая CD44, для подавления рака и зависимых от ангиогенеза заболеваний. В этой заявке на патент используется метастатин – 38-кДа фрагмент связывающего белка хряща, а также НА-связывающий пептид, полученный из этого фрагмента, для ингибирования метастазов в легких мышшиной меланомы B16 и карциномы легких Льюиса. В случае НА-связывающего пептида ингибируется рост меланомы B-16 на куриной САМ и миграция эндотелиальных клеток на НА. В обеих заявках на патент применение НА-связывающих пептидов прямо соотносится с их способностью связывать гиалуроновую кислоту.

В патенте США № 8192744 показано, что растворимый рекомбинантный связывающий гиалуроновую кислоту домен CD44 (CD44HABD) ингибирует ангиогенез *in vivo* у цыплят и мышей и, следовательно, ингибирует у человека рост опухолей различного происхождения. Изобретение раскрывает растворимые негликозилированные

рекомбинантные белки CD44 как новый класс ингибиторов ангиогенеза, основанных на нацеливании на рецептор поверхности клетки.

Таким образом, в цитированных выше работах из уровня техники раскрывается возможное применение CD44 и предполагается, что любое действие может зависеть от взаимодействия HA-CD44. Следовательно, вся полезность, приписываемая до сих пор конъюгату CD44-HA, непосредственно зависит от его способности связывать гиалуроновую кислоту.

Однако некоторые лекарственные средства пока не конъюгированы успешно с HA, и следует продолжать эксперименты для подтверждения возможной пригодности HA в качестве носителя для направленной доставки активного соединения. В частности, в уровне техники не показано, что взаимодействия между рецептором поверхности клетки CD44 и конъюгатом HA с активным соединением можно выгодно использовать для целевой доставки такого активного соединения при заболеваниях, характеризующихся сверхэкспрессией CD44, получая при них эффективное терапевтическое улучшение.

В случае патологий, таких как, например, рак, действительно еще существует необходимость поиска доступных терапевтических инструментов, в которых уравновешано эффективное цитотоксическое действие против опухолевых клеток и цитотоксическое действие на здоровые клетки, и имеющих более хорошие профили безопасности.

Сущность изобретения

Целью настоящего изобретения является новое соединение, получаемое конъюгацией HA с активным соединением, подходящее для направленной доставки такого активного соединения при заболеваниях, характеризующихся сверхэкспрессией рецептора поверхности клетки CD44.

Поэтому настоящее изобретение относится к соединению, содержащему гликозаминогликан, который конъюгирован с лекарственным средством, при этом лекарственное средство используют для лечения заболеваний типа рака, которые тесно связаны с экспрессией CD44.

В первом аспекте объектом изобретения является соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, в котором активное соединение конъюгировано с помощью функциональной группы с карбоксильной группой гликозаминогликана, его производным или его солью с образованием ковалентного конъюгата, и при этом активное соединение выбирают из группы, состоящей из леналидомида, гемцитабина и антагониста COX-2.

Гликозаминогликан в конъюгате по настоящему изобретению предпочтительно представляет собой гиалуроновую кислоту.

Далее, конъюгат гликозаминогликана по настоящему изобретению предпочтительно используют для лечения раковых заболеваний.

Поэтому во втором аспекте объектом изобретения является применение соединения, состоящего из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, в котором активное соединение конъюгировано с помощью функциональной группы с карбоксильной группой гликозаминогликана, его производного или его соли с образованием ковалентного конъюгата связи, и при этом активное соединение выбирают из группы, состоящей из леналидомида, гемцитабина и антагониста СОХ-2, для лечения рака и для получения фармацевтических композиций для такого терапевтического лечения.

Еще в одном аспекте объектом настоящего изобретения является способ получения соединения, состоящего из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, в котором активное соединение конъюгировано с помощью функциональной группы с карбоксильной группой гликозаминогликана, его производного или его соли с образованием ковалентного конъюгата связи, и при этом активное соединение выбирают из группы, состоящей из леналидомида, гемцитабина и антагониста СОХ-2.

Краткое описание чертежей

Для более полного описания настоящего изобретения, характеристика его воплощений иллюстрируются прилагаемыми чертежами. Эти чертежи образуют часть описания. Однако данные чертежи не следует рассматривать как ограничивающие объем изобретения.

На фигуре 1 показана аффинность НА с помощью индекса флуоресценции в нормальных и поврежденных тканях толстой кишки.

На фигуре 2 показаны результаты флуоресценции соединения НА-краситель с различным временем воздействия, использованием клеточной линии НСТ 15 и клеточной линии НТ29, при этом на фиг. 2А представлена клеточная линия НСТ 15 через 6 часов; на фиг. 2В представлена клеточная линия НСТ 15 через 12 часов; на фиг. 2С представлена клеточная линия НТ29 через 6 часов; на фиг. 2D представлена клеточная линия НТ29 через 12 часов.

На фигуре 3 показана структура конъюгата НА-леналидомид.

На фигуре 4А показано цитотоксическое действие свободного леналидомида, НА и конъюгата НА-леналидомид на клеточную линию НТ29.

На фигуре 4В показано цитотоксическое действие свободного леналидомида, НА и конъюгата НА-леналидомид на клеточную линию НСТ 15.

На фигуре 5А показана структура оригинального нимесулида (имеющего группу $-\text{NO}_2$, NiNO_2) и получения гидрированной модификации (имеющей группу $-\text{NH}_2$, NiNH_2).

На фигуре 5В показана структура конъюгата НА- NiNH_2 .

На фигуре 6А показано цитотоксическое действие NiNO_2 и NiNH_2 или в НТ29 или НСТ 15.

На фигуре 6В показано цитотоксическое действие NiNO_2 , NiNH_2 , НА и конъюгата НА- NiNH_2 в НТ29.

На фигуре 7А показана общая масса тела мышей в каждой из трех групп в пределах 24 дней.

На фигуре 7В показано подавляющее действие на опухоль у группы контроля, NiNO_2 и НА- NiNH_2 .

На фигуре 8 показана процедура синтеза и структуру НА-целекоксиба.

На фигуре 9А показано цитотоксическое действие НА, целекоксиба и конъюгата НА-целекоксиб на клеточную линию НТ29.

На фигуре 9В показано цитотоксическое действие НА, целекоксиба и конъюгата НА-целекоксиб на клеточную линию GBM8401.

На фигуре 10 показана процедура синтеза и структура НА-гемцитабина.

На фигуре 11 показано цитотоксическое действие конъюгата НА-гемцитабин на клеточную линию A549.

На фигуре 12 показано цитотоксическое действие конъюгата НА-гемцитабин на клеточную линию GBM8401.

Подробное описание изобретения

Цели, преимущества и новые особенности изобретения станут более очевидными из последующего подробного описания, взятого в сочетании с прилагаемыми чертежами.

Как правило, лекарственное средство, вводимое перорально или инъекцируемое в кровоток, должно прямо поступать в область, которая является мишенью его воздействия, однако поскольку концентрация и специфичность не столь высоки, действие лекарственного средства на болезнь-мишень и здоровые органы является весьма схожим. Таким образом, введение эффективных количеств активных соединений во многих случаях неполноценно и ограничено их профилями безопасности.

Для того, чтобы улучшить эффективность терапии, обеспечив при этом хороший профиль безопасности, по одной стратегии следует модифицировать лекарственное

средство, чтобы оно было более мишень-селективным в отношении места заболевания, через ковалентную связь лекарственного средства с носителем. Такая потребность особенно чувствуется в области противораковой терапии, как отмечалось ранее.

С этой целью авторы изобретения задумали использовать взаимодействия между гиалуроновой кислотой (НА) и ее рецептором CD44 для направленной доставки активного вещества.

Намерение поддерживать относительно высокую концентрацию лекарственного средства в намеченном месте в отличие от здоровой ткани или органа закрепилось у авторов после длительных исследований и опытов с НА.

Результаты, из которых возникает настоящее изобретение, полностью описаны в примерах и коротко суммированы далее.

Действительно, настоящее изобретение основано на выявлении того, что гиалуроновая кислота с различной средней молекулярной массой (MW) имеет более высокий индекс адгезии в пораженной ткани, чем в здоровой ткани, и что НА с более низкой средней молекулярной массой имеет качества лучше, чем НА с высокой средней молекулярной массой. В частности, как видно на фиг. 1, при сравнении различий среди НА с тремя средними молекулярными массами, адгезировавших на поврежденной ткани толстой кишки, измеряемый флуоресценцией индекс адгезии НА в 350 кДа к поврежденным тканям толстой кишки выше, чем у НА с двумя другими молекулярными массами (2000 кДа = 2 МДа, и 1000 кДа = 1 МДа). Далее, измеряемый флуоресценцией индекс адгезии НА в 1 МДа даже к здоровым или поврежденным тканям толстой кишки был выше, чем у НА в 2 МДа. Такой результат подтверждает, что НА может более специфически прикрепляться в месте воспаления, что побудило авторов продолжать работать над настоящим изобретением и удостоверится в том, может ли сохраниться такая исключительная особенность тканевой адгезии гиалуроновой кислоты, вероятно связанная с взаимодействием НА с рецептором поверхности клетки CD44, когда такой гликозаминогликан конъюгирован с другими соединениями.

Поэтому авторы дополнительно конъюгировали лекарственное средство с НА для того, чтобы проверить, можно ли использовать НА в качестве носителя для направленной доставки для сопровождения лекарственного средства к области избилующей CD44. Как упоминалось выше, когда CD44 сверхэкспрессируется в ситуации наличия воспаления, инфекции или рака, соответствующее лекарственное средство может легко поступить в намеченное место и оставаться в относительно высокой концентрации там вследствие того, что лиганд НА присоединяется к рецептору CD44. В сочетании с эффектом адгезии НА к области воспаления или области избилующей CD44, конъюгированное

лекарственное средство должно, в частности, скапливаться на намеченном участке усиливая эффективность терапии благодаря относительно более высокой концентрации лекарственного средства в этой области, что сочетается со снижением количества используемого лекарственного средства, обеспечивая более хороший профиль безопасности.

Для того, чтобы подтвердить, что лекарственное средство или краситель успешно конъюгированы с НА и также подтвердить эффект присоединения НА, авторы настоящего изобретения проводили опыты, включающие конъюгирование красителя с НА (НА-краситель) и введения полученного соединения по отдельности клеточным линиям и мышам. На Фиг. 2А и фиг. 2В показаны данные опытов, с различным временем воздействия на клеточную линию НСТ 15 (колоректальная аденокарцинома с меньшим количеством CD44), и на фиг. 2С и фиг. 2D показаны данные опытов с различным временем воздействия на клеточную линию НТ29 (колоректальная аденокарцинома с большим количеством CD44). Результаты для НТ29 (фиг. 2С и фиг. 2D) показывают, что НА-краситель успешно конъюгирован и присоединяется к области избытка CD44 в НТ29 (фиг. 2С) и даже проникает в клетки НТ29 (фиг. 2D). Это означает, что предположение настоящего изобретения правильное и эффективное, и также означает, что лекарственное средство или краситель можно конъюгировать с НА, и что НА сохраняет свою способность связывать CD44.

Особенности присоединения свободного красителя и НА-красителя в клеточных линиях НТ29 и НСТ у 15 мышей анализировали в течение 4 недель. Свободный краситель инъецировали в хвостовую вену мышей. Результат показывает, что наличие экспрессии CD44 раковыми клетками двух различных видов не сказывается на результате присоединения. Отношение площади присоединения НТ29 составляет 50,15%, в то время как НСТ 15 составляет 49,86%. Однако, когда в хвостовую вену мышей инъецировали НА, конъюгированную с красителем, у раковых клеток НТ29 с более высокой экспрессией CD44 наблюдалась высокая концентрация НА, конъюгированной с красителем, а в НСТ 15 с меньшей экспрессией CD44 наблюдался весьма ограниченный результат. Отношение площади присоединения НТ29 составляет 74,15%, в то время как НСТ 15 составляет 25,85%. Результат указывает на то, что когда краситель конъюгирован с НА, концентрация красителя в некой области может повышаться вследствие присоединения НА к области множества CD44.

Заболевания, тесно связанные с CD44, включают рак, инфекцию и воспаление. В предпочтительном воплощении настоящего изобретения, например, рак включает карциному толстой кишки, фибросаркому, рак молочной железы, аденокарциному и

злокачественную глиому головного мозга.

В описании и в формуле изобретения термин «лекарственное средство» или «активное соединение» или «агент», в целях настоящего изобретения, может включать противораковое лекарственное средство. Большинство противораковых лекарственных средств можно разделить на алкилирующие средства, антиметаболиты, антрациклины, растительные алкалоиды, ингибиторы топоизомеразы и иные противораковые лекарственные средства.

В предпочтительном воплощении входящее в конъюгат противораковое лекарственное средство включает леналидомид, гемцитабин, целекоксиб и нимесулид.

Нимесулид является одним из наиболее широко используемых селективных антагонистов COX-2, который имеет превосходную безопасность для желудочно-кишечного тракта по сравнению с другими NSAID. В последнее время предполагается, что нимесулид действует как противораковое средство за счет индукции экспрессии p21 – гена-супрессора опухоли и ингибирует у млекопитающих каскад, связанный с рапамицином (mTOR), существенный для роста клеток, пролиферации клеток, подвижности клеток, выживания клеток, синтеза белков раковых клеток (Zhang Y.J. et al., 2011, *mTOR signaling is involved in indomethacin and Nimesulide suppression of colorectal cancer cell growth via a COX-2 independent pathway*. Ann. Surg. Oncol., 18(2): 580-8).

Леналидомид – 4-аминоглютамильный аналог талидомида является синтетическим соединением, полученным путем модификации химической структуры талидомида для улучшения его действенности и уменьшения его побочного тератогенного и неврологического действия (V. Kotla et al., 2009, *Mechanism of action of Lenalidomide in hematological malignancies*, Journal of Hematology and Oncology, 2: 36). Показано, что леналидомид имеет антиангиогенную, противораковую и иммуномодулирующую активность, которая реализуется из-за эпизодической иммуномодулирующей активности при нодозной лепроматозной эритеме (ENL) (J. Sheskin, 1980, *The treatment of lepra reaction in lepromatous leprosy*, International Journal of Dermatology, 6: 318-322) и при аутоиммунных расстройствах (E. Atra and E. I. Sato, 1993, *Treatment of the cutaneous lesions of systemic lupus erythematosus with thalidomide*. Clinical and Experimental Rheumatology, 11(5): 487-93). Обнаружено, что леналидомид имеет антиангиогенные свойства и появился как лекарственное средство с активностью против различных гематологических и солидных злокачественных образований, таких как миелодисплазия, множественная миелома, хронический лимфоцитарный лейкоз, первичный системный амилоидоз, не-ходжкинская лимфома, миелофиброз с миелоидной метаплазией и макроглобулинемия Вальдденстрема (Venumadhav Kotla et al., 2009, *Mechanism of action of Lenalidomide in*

hematological malignancies, Journal of Hematology & Oncology, 2: 36). Клинические данные для терапевтического потенциала леналидомид при различных злокачественных состояниях согласуются с большим числом фармакодинамических эффектов через различные механизмы при злокачественных заболеваниях крови, которые обнаружены *in vitro* и на животных моделях. Леналидомид может положительно регулировать ген-супрессор опухоли p21 и таким образом индуцировать апоптоз раковых клеток (Verhelle D. et al., 2007, *Lenalidomide and CC-4047 inhibit the proliferation of malignant B cells while expanding normal CD34⁺ progenitor cells*. Cancer Res., 67(2): 746-55). Также показано, что леналидомид существенно снижает экспрессию ангиогенных факторов VEGF и интерлейкина-6 (IL-6) при множественной миеломе, посредством этого снижая ангиогенез, и, следовательно, вносит вклад в активность клинического лечения при множественной миеломе (Gupta D. et al., 2001, *Adherence of multiple myeloma cells to bone marrow stromal cells upregulates vascular endothelial growth factor secretion: therapeutic applications*. Leukemia, 15(12): 1950-61).

Целью настоящего изобретения является связывание или конъюгация НА с вышеуказанными лекарственными средствами, с линкером или спейсером или без них, с помощью карбоксильной группы, гидроксильной группы или аминогруппы НА для осуществления функционального воздействия в специфической области и на протяжении определенного времени. Следовательно, НА как носитель для направленной доставки для переноса лекарственного средства в специфическую область, в которой имеется множество CD44, может демонстрировать более хорошую эффективность и безопасность лечения.

Используемый в данном описании, в основном, термин «линкер» или «спейсер» обозначает органическую частицу, которая соединяет две части соединения. Линкеры обычно включают прямую связь или атом, такой как атом кислорода или серы, звено, такое как SS, NH, C(O), C(O)NH, SO, SO₂, SO₂NH, или цепь из атомов, такую как замещенный или незамещенный алкил, где один или несколько метиленов могут прерываться или оканчиваться O, S, S(O), SO₂, NH, NH₂, C(O). Термин «линкер» или «спейсер» в настоящем изобретении может отсутствовать и обозначать любое химическое соединение, присутствующее между лекарственным средством и НА, которое может быть удалено химически, ферментативно или может разлагаться спонтанно; он также содержит, по меньшей мере, одну другую группу, применимую для соединения лекарственного средства, например, амино, тиольную, другую карбоксильную группу и т.д.. Линкер или спейсер может представлять собой полипептид, пептид или липид.

Подходящими линкерами или спейсерами являются, например, линейные или

разветвленные, алифатические, ароматические или арилифатические дикарбоновые кислоты C₂-C₂₀, аминокислоты, пептиды.

Роль линкера, когда он присутствует, состоит в создании плеча или спейсера между гиалуроновой кислотой и лекарственным средством. Линкер обеспечивает, с одной стороны, связь НА через амидную, карбоксильную группу, гидроксильную группу или аминогруппу и, с другой стороны, лекарственного средства через любую возможную связь ковалентного типа.

Когда линкер или спейсер представляет собой дикарбоновую кислоту, ее карбоксильная группа образует эфирную связь с группой лекарственного средства, которая может представлять собой гидроксильную группу. Когда линкер или спейсер представляет собой дигидразид, аминогруппа образует амидную связь с НА с группой, которая может представлять собой карбоксильную группу НА. Предпочтительными линкерами или спейсерами являются янтарная кислота для лекарственного средства и гидразид адипиновой кислоты (ADH) для НА.

Предпочтительное воплощение настоящего изобретения относится к соединению, состоящему из конъюгата гликозаминогликана, предпочтительно, гиалуроновой кислоты, и активного соединения, в котором активное соединение конъюгировано посредством функциональной группы с карбоксильной группой гликозаминогликана, его производного или его соли, с образованием ковалентного конъюгата, и в котором активное соединение выбрано из леналидомида, гемцитабина и антагониста СОХ-2.

Активные соединения леналидомид, гемцитабин и предпочтительный антагонист СОХ-2 нимесулид или целекоксиб могут связываться, предпочтительно, непосредственно, посредством функциональной карбоксильной группы НА и группы NH₂ активных соединений.

В предпочтительном воплощении настоящего изобретения ковалентная конъюгация, или прямая или непрямая через линкер, между одной из функциональных карбоксильных групп НА и активным соединением может представлять собой или амидную связь или эфирную связь.

В случае непрямой конъюгации посредством линкера, указанные линкеры выбирают из полипептида, пептида, липида, аминокислоты или линейных или разветвленных алифатических, ароматических или арилифатических дикарбоновых кислот C₂-C₂₀.

Предпочтительная НА для конъюгации имеет среднюю молекулярную массу в интервале, заключенном от 10 кДа до 2000 кДа, и конъюгация вовлекает, по меньшей мере, 40% карбоксильных групп НА.

Конъюгаты гликозаминогликана по изобретению предпочтительно предназначены для применения для лечения раковых заболеваний и предпочтительно, в самом предпочтительном воплощении настоящего изобретения, раковые заболевания выбирают из рака печени, гепатоцеллюлярной карциномы, холангиокарциномы, холангиоцеллюлярной цистаденокарциномы, рака толстой кишки, аденокарциномы, лимфомы и плоскоклеточного рака, рака молочной железы, дуктальных карцином, лобулярных карцином, рака легких, не-мелкоклеточного рака легких, мелкоклеточного рака легких, рака яичников, рака предстательной железы, рака почек, почечно-клеточного рака, переходно-клеточной карциномы, множественной миеломы, миелодиспластических синдромов (MDS), ходжкинской лимфомы, не-ходжкинской лимфомы, хронического лимфоцитарного лейкоза или карциномы поджелудочной железы.

Следовательно, настоящее изобретение относится к противораковым конъюгатам НА с леналидомидом, НА с гемцитабином, НА с нимесулидом и НА с целекоксибом, где леналидомид, гемцитабин и целекоксиб конъюгированы с НА путем образования амидной связи между группой $-NH_2$ леналидомида и группой $-COOH$ НА, соответственно; кроме того, в случае нимесулида группу $-NO_2$ модифицируют до группы $-NH_2$, так что нимесулид может ковалентно связаться с группой $-COOH$ НА через амидную связь с образованием конъюгата НА-NiNH₂. Структура конъюгата НА-леналидомид показана на фиг. 3. Структуры исходного нимесулида (NiNO₂) и получение гидрированием NiNH₂ показаны на фиг. 5А, и структура конъюгата НА-NiNH₂ показана на фиг. 5В. Структура конъюгата НА-целекоксиб показана на фиг. 8. Структура конъюгата НА-гемцитабин показана на фиг. 10.

Для одного из воплощений настоящего изобретения показано, что в богатой CD44 клеточной линии (HT29) конъюгат НА-леналидомид обнаруживает значимо более сильное цитотоксическое действие, чем леналидомид или НА, соответственно (фиг. 4А); тем не менее, такое синергетическое действие не отмечено в клеточной линии НСТ 15 (фиг. 4В). Результат по настоящему изобретению показывает, что тенденция клеток в НСТ 15 с меньшим количеством CD44 к жизнеспособности выше, чем в HT29 со множеством CD44 при обработке НА-леналидомидом, что означает, что богатая CD44 клеточная линия HT29 более чувствительна к обработке НА-леналидомидом; однако действие леналидомида на жизнеспособность клеток почти одинаковое в обеих клеточных линиях. Такой результат показывает, что леналидомид не взаимодействует с CD44, и НА действительно может усилить эффективность терапии леналидомидом при конъюгации с ним при сравнении с таким же количеством лекарственного средства.

Для другого воплощения настоящего изобретения показано, что цитотоксическое

действие оригинального нимесулида (с функциональной нитрогруппой $-\text{NO}_2$) в целом лучше, чем действие модифицированного гидрированием продукта (с функциональной аминогруппой $-\text{NH}_2$) как в НТ29 так и в НСТ 15, в особенности, в более высокой дозе (фиг. 6А). Однако, когда NiNH_2 конъюгирован с НА, цитотоксичность НА-NiNH_2 значительно превышает цитотоксичность одного NiNH_2 или NiNO_2 (фиг. 6В). Такой результат согласуется с результатами, полученными для конъюгата НА с леналидомидом. Следовательно, цитотоксическое действие противораковых лекарственных средств можно усилить путем конъюгации с НА.

Кроме того, при испытании настоящего изобретения на животных показано, что супрессорное действие на опухоль НА-NiNH_2 более сильное, чем действие NiNO_2 или в контрольной группе (фиг. 7В). Отмечалось, что средняя масса тела мышей в каждой из трех групп является почти одинаковой в пределах 24 дней (фиг. 7А), что указывает на отсутствие значимого вредного действия, такого как потеря массы; однако видно, что объем опухоли значительно различается, причем когда сравнивают каждую группу – контроль, NiNO_2 и НА-NiNH_2 , в группе НА-NiNH_2 имеется лучшее супрессорное действие на опухоль, чем в группе с нимесулидом или контрольной группе (фиг. 7В). Такой результат показывает, что конъюгат НА-NiNH_2 по настоящему изобретению имеет превосходное лечебное действие по сравнению с одним NiNO_2 .

Также показано, что цитотоксическое действие НА-целекоксиба на клетки НТ29 и клетки GBM8401 имеет тенденцию быть лучше, чем НА и целекоксиба (фиг. 9А и 9В). И видно тенденцию, что цитотоксическое действие НА-гемистабина повышается в клетках A549 (фиг. 11) и клетках GBM8401 (фиг. 12).

В итоге протвоопухолева эффективность леналидомида и нимесулида, конъюгированных с НА, сравнима с леналидомидом и нимесулидом самими по себе, однако существенно улучшено цитотоксическое действие и эффективность супрессии опухоли. Указанные выше результаты показывают, что настоящее изобретение вносит большой вклад в усиление лечебного действия противоракового лекарственного средства, включая леналидомид и нимесулид.

Для того, чтобы лечить от заболевания, предпочтительное в состав препарата или лекарственной формы по настоящему изобретению включают эксципиент для получения состава лекарственной формы для введения в глаза, уши, перорального, назального введения, введения в дыхательные пути, желудочно-кишечный тракт, кровотока или местного применения. Более предпочтительное воплощение пероральной лекарственной формы выбирают из группы, состоящей из твердой лекарственной формы, раствора, включая, но не ограничиваясь указанным, суспензию, таблетки, включая, но не

ограничиваясь указанным, таблетку с регулируемым высвобождением, и капсулу, включая, но не ограничиваясь указанным, капсулу с энтеросолюбильным покрытием. Более предпочтительное воплощение формы для введения в желудочно-кишечный тракт выбирают из группы, состоящей из твердой лекарственной формы, перфузии, клизмы, суппозитория и раствора, включая, но не ограничиваясь указанным, суспензию. Более предпочтительное воплощение формы для введения в кровоток или системного введения выбирают из группы, состоящей из внутривенной (IV), внутримышечной (IM) и подкожной (SC) форм. Более предпочтительное воплощение формы для местного введения выбирают из группы, состоящей из перфузии, клизмы, суппозитория, спрея, ингаляции и капель.

Способ получения соединения, состоящего из конъюгата гликозаминогликана и активного фармацевтического соединения, также является объектом изобретения, и он включает стадии

- получения водного раствора гликозаминогликана, предпочтительно, гиалуроновой кислоты;
- получения водного раствора леналидомида, гемцитабина или антагониста СОХ-2 с гидрохлоридом N-(3-диметиламинопропил)-N-этилкарбодиимида и N-гидроксисукцинимидом;
- смешивания и перемешивания обоих растворов при комнатной температуре в течение, по меньшей мере, 10 часов для получения смешанного раствора и
- диализа смешанного раствора в течение нескольких дней.

Следующие далее примеры приводятся в целях пояснения различных воплощений изобретения и не означают какого-либо ограничения настоящего изобретения.

Примеры

Пример 1. Адгезия НА к ткани толстой кишки (система получения изображения 3 IVIS)

Процедура

1. Добавляют 0,25 г порошка высокомолекулярного гиалуроната натрия (HHA; MW 2 МДа; Freda) и 0,25 г порошка низкомолекулярного гиалуроната натрия (LHA; MW 0,35 МДа; Freda) в 50 мл буфера PBS (забуференный фосфатом физиологический раствор) соответственно для образования 0,5% раствора и затем перемешивают в течение 6 часов, пока порошок полностью не растворится. Добавляют 0,25 г порошка среднемолекулярного гиалуроната натрия (MHA; MW 1 МДа; Freda) в 50 мл буфера PBS и затем перемешивают в течение 6 часов, пока порошок не растворится полностью и раствор станет готовым для использования на следующих стадиях.

2. Получают флуоресцентную НА (НА-f) следующим путем: (1) растворяют 0,39 г свободной кислоты MES (2-(N-морфолино)этансульфоновая кислота, Calbiochem) в 100 мл бидистиллированной воды. (2) Раствор А: 65 мг порошка флуоресцеинамина (изомер I, Fluka) растворяют в 9 мл 95% раствора этанола (EtOH) и затем перемешивают в течение 10 минут в темноте. (3) Раствор В: 359 мг порошка EDC (гидрохлорид N-(3-диметиламинопропил)-N-этилкарбодиимида, Sigma) растворяют в 9 мл буфера MES и затем перемешивают в течение 10 минут. (4) Раствор С: 216 мг порошка NHS (N-гидроксисукцинимид, Sigma) растворяют в 9 мл буфера MES и затем перемешивают в течение 10 минут. (5) Постепенно 3 мл раствора А добавляют по каплям к 50 мл 0,5% раствора НА и затем перемешивают в течение 10 минут в условиях, когда освещение запрещено. (6) По отдельности 3 мл раствора В и 5 мл раствора С добавляют по каплям к раствору со стадии (5) и затем перемешивают в течение 10 минут в условиях, когда освещение запрещено. (7) К раствору со стадии (6) постепенно добавляют 0,02 М буфер MES до тех пор, пока объем не достигнет 100 мл, и затем перемешивают в течение 24 часов при комнатной температуре в условиях, когда освещение запрещено. (8) Продукт после реакции выливают в диализную трубку (MW 12000-14000) в 5 л деионизованной воды как раствор для диализа и затем перемешивают в течение 5 суток при 4°C в темноте, причем раствор для диализа заменяют каждые 12 часов до тех пор, пока в растворе для диализа не будет отсутствовать флуоресценция). (9) Жидкость после диализа помещают в 50-см³ пластиковые центрифужные пробирки и затем хранят при -20°C в холодильнике в течение ночи, после чего сушат в темноте в установке для сушки вымораживанием. (10) Сухой порошок НА-f хранят в холодильнике при -20°C. (11) Постепенно добавляют 50 мг порошка НА-f в 10 мл буфера PBS и затем перемешивают в течение 6 часов, пока порошок полностью не растворится.

3. Ткань толстой кишки крысы SD (крыса Sprague-Dawley) в возрасте 7-8 недель нарезают скальпелем и затем промывают буфером PBS, затем нарезают длиной 3-4 см и окончательно замачивают в буфере PBS.

4. Поврежденную ткань толстой кишки получают путем легкого касания зубной щеткой в продольном направлении с последующим замачиванием в буфере PBS.

5. Нормальную и поврежденную ткани толстой кишки помещают в 12-луночный планшет, и затем в каждую лунку добавляют 1 мл 0,5% раствора НА-f и встряхивают в течение 2 часов при комнатной температуре. Спустя 2 часа избыток раствора НА-f отсасывают кончиком и затем погружают в буфер PBS на 10 минут с последующим удалением буфера PBS, повторяя 3 раза.

6. Очищенную ткань толстой кишки помещают в 12-луночный планшет выстилкой

ткани вверх и затем помещают на платформу IVIS (система получения изображения *in vivo*, XENOGEN). Параметр по умолчанию выставляют как GFP (зеленый флуоресцентный белок), в то время как длина волны возбуждения 465 нм и испускания 500 нм, и затем регистрируют изображение с помощью программы.

7. Все величины вычисляют как средние из наблюдений. Гистологический индекс анализируют с помощью t-критерия Стьюдента.

Результат. Индекс флуоресценции количественно определяют и устанавливают как показано на фиг. 1. Индекс флуоресценции нормальной ткани принимают за 1. Другие испытания с тканями толстой кишки калибруют по установленной величине. Результаты показывают, что НА с одной и той же средней Mw прилипают к поврежденным тканям толстой кишки, что видно по более высоким индексам флуоресценции, чем к нормальным тканям толстой кишки ($P < 0,01$). При сравнении различия между НА с тремя различными средними молекулярными массами, адгезировавшими на поврежденных тканях толстой кишки, видно, что измеряемый флуоресценцией индекс адгезии НА в 350 кДа к поврежденным тканям толстой кишки выше, чем у НА с двумя другими средними молекулярными массами (2 МДа и 1 МДа). Далее, измеряемый флуоресценцией индекс адгезии НА с 1 МДа даже к нормальным или поврежденным тканям выше, чем НА в 2 МДа.

Пример 2. Процесс конъюгации НА-краситель и получение изображения НА-краситель *in vitro*

Процедура

Весь следующий далее процесс конъюгации НА-краситель должен выдерживаться в темноте.

Синтез НА-ADH

1. НА (0,34 МДа, 50 мг) растворяют в воде, и получают концентрацию 4 мг/мл.
2. В раствор добавляют 5-кратный избыток (114,8 мг) ADH (гидразид адипиновой кислоты).
3. Доводят pH реакционной смеси до 4,75 путем добавления 0,1 N HCl.
4. Затем добавляют 1 эквив. (25,1 мг) EDC в твердой форме. Поддерживают pH реакционной смеси 4,75 путем добавления 0,1 N HCl.
5. После 15-минутного взаимодействия реакцию гасят путем добавления 0,1 N раствора NaOH, доводя pH реакционной смеси до 7,0.
6. Затем реакционную смесь переносят в предварительно обработанную диализную трубку (порог Mw 3500) и проводят исчерпывающий диализ против 100 mM NaCl, затем 4 цикла против смеси 25% EtOH/вода и наконец воды. Затем раствор фильтруют через

мембрану из ацетата целлюлозы, 0,2 мкм, флэш-замораживают и лиофилизируют.

7. Измеряют степень замещения ADH методом 1H ЯМР.

Синтез HA-ADH-FITC

1. Растворяют 88 мг HA-ADH (DS=36%) в 35 мл воды.

2. Растворяют 9,5 мг FITC в 10 мл ДМСО.

3. Смешивают раствор HA-ADH и раствор FITC.

4. После перемешивания в течение 48 час при комнатной температуре раствор диализуют 3 суток с 0,3 М NaCl с чистой водой с использованием например диализного мешка MWCO 12000-14000.

5. Затем раствор сушат вымораживанием 2 суток.

6. Наконец, определяют степень замещения с помощью УФ-спектра.

Получение изображения HA-красителя *in vitro*

(1) Высевают 1×10^5 клеток HT 29 и НСТ 15 (карцинома толстой кишки человека. CD44-положительные клетки) в чашке 3,5 см на предметном стекле микроскопа.

(2) К клеткам добавляют указанные концентрации красителя, 1 мкМ HA-красителя (HA 0,34 МДа) соответственно в указанное время.

(3) После инкубации клетки промывают в PBS и затем фиксируют в 3,7% формальдегиде.

(4) Наблюдают за взаимодействием между HA-красителем и клетками с помощью конфокальной микроскопии.

Результат. Наличие флуоресценции может показать место присоединения и количество красителя на НСТ 15 (фиг. 2А и фиг. 2В) и HT29 (фиг. 2С и фиг. 2D). Результаты показывают, что краситель успешно конъюгирован с HA, и HA увеличивает концентрацию HA-красителя в области множества CD44 на HT29, принимая во внимание, что HT29 имеет более интенсивную флуоресценцию, это согласуется с тем, что в них CD44 больше, чем в НСТ 15. Даже оказывается, что HA-краситель может проникнуть в клетки (фиг. 2D). После 6 час обработки HA-краситель может накапливаться и интернализироваться после 12 час обработки в HT29 (больше CD44). Такое явление не наблюдается в НСТ 15 (меньше CD44) после 6 час или 12 час обработки HA-красителем.

Пример 3. Клеточная линия и модель с ксенотрансплантатом опухоли

Процедура

1. Условия культивирования клеток и пересев

(1) Условия культивирования клеток

(2) Пересев

(I) Удаляют и отбрасывают культуральную среду.

- НТ29: обогащенная глюкозой DMEM, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.

- НСТ 15: DMEM/F12, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.

(2) Пересев

(1) Удаляют и отбрасывают культуральную среду.

(II) Быстро промывают клеточный слой 1x PBS для удаления всех следов сыворотки, которая содержит ингибитор трипсина.

(III) Добавляют в колбу 1 мл раствора 0,25% трипсина-ЭДТК и наблюдают за клетками в микроскоп до тех пор, пока клеточный слой не распадется (обычно 5-15 минут). Затем добавляют 9 мл полной среды для роста и отсасывают клетки осторожным пипетированием.

(IV) В новую чашку для культивирования добавляют соответствующие аликвоты клеточной суспензии (коэффициент субкультивирования 1:3-1:8).

(V) Культуры инкубируют в термостате при 37°C (5% CO₂).

2. Модель с ксенотрансплантатом опухоли

(1) Клетки НТ29 и НСТ 15 (2×10^7 клеток/мышь) инъецируют подкожно по отдельности в правые и левые бедра восьминедельных самцов голых мышей.

(2) Эксперимент с IVIS можно начинать проводить через 3-4 недели, когда размер ксенотрансплантатов опухолей станет 400~500 мм³.

3. Эксперимент с IVIS

(1) После анестезии изофлураном изображение голых мышей с ксенотрансплантатом можно принять за контроль в параметрах f/stop: 8, время экспозиции 3 с, длина волны возбуждения 633 или 635 нм, и измерения длины волны испускания 668 нм. Используемым прибором является Xenogen IVIS 200.

(2) В хвостовую вену инъецируют внутривенно соответственно 200 мкл 12,5 мкМ раствора свободного красителя или 200 мкл 12,5 мкМ раствора НА-красителя с 0,1 мг НА (НА 1,12 МДа).

(3) Фотографии изображений IVIS получают в предварительно установленное время 5, 10, 30 минут и 1, 2 часа. Параметры наблюдения и прибор кратко описаны на стадии 1. Мышей умерщвляют с последующим препарированием через 2 часа после инъекции для анализа распределения картины флуоресценции во внутренних органах.

Результат. Флуоресцентное изображение показывает, что свободный краситель распределяется почти равномерно в НТ29 (слева) и НСТ 15 (справа). Отношение площади присоединения НТ29 составляет 50,15%, в то время как НСТ 15 49,86%. Однако НА-

краситель может, в частности, присоединяться в большей степени к области множества CD44 HT29, чем к НСТ 15, которые имеют меньше CD44, чем HT29. Отношение площади присоединения HT29 составляет 74,15%, в то время как НСТ 15 25,85%. Результаты показывают, что НА может вносить вклад в накопление красителя в области множества CD44.

Пример 4. Синтез конъюгата НА-леналидомид

Процедура

1. Растворяют 50 мг НА (10 кДа – 700 кДа) в 25 мл DD воды.
2. Смешивают 25,1 мг EDC и 15,1 мг NHS в 2 мл DD воды и перемешивают при комнатной температуре в течение 5 минут.
3. Нейтрализуют раствор НА, добавляя 1,31 мл раствора NaOH.
4. Растворяют 3,4 мг леналидомида в 2 мл раствора диметилсульфоксида (ДМСО).
5. Такую смесь (НА, EDC, NHS и леналидомид) перемешивают при комнатной температуре в течение 12 часов.
6. Смесь диализуют в течение 2-3 суток против избытка DD воды с использованием мешка для диализа (MWCO 3500).
7. Получают порошок НА-леналидомида из раствора НА-леналидомида путем обезвоживания в сублимационной сушилке.

Результат. На Фиг. 3 показана структура конъюгата НА-леналидомид.

Пример 5. Цитотоксичность леналидомида *in vitro*

Процедура

1. Клетки HT29 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-луночные планшеты в среде, содержащей обогащенную глюкозой DMEM, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.
2. Клетки НСТ 15 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-луночные планшеты в среде, содержащей DMEM/F12, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.
3. Через сутки (24 часа) после посева клетки инкубируют в течение 24 часов в средах, содержащих указанные дозы лекарственных средств с леналидомидом: 400 мкМ, 200 мкМ, 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0; НА: 4 мг/мл, 2 мг/мл, 1 мг/мл, 0,5 мг/мл, 0,25 мг/мл, 0,0625 мг/мл, 0,3125 мг/мл и 0; НА-леналидомид: 400 мкМ, 200 мкМ, 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0.
4. Действие лекарственных средств на жизнеспособность клеток оценивают с использованием анализа, основанного на расщеплении желтого красителя бромида 3-(4,5-диметил-2-тиазолил)-2,5-дифенил-2Н-тетразолия (МТТ) до фиолетового

кристаллического вещества формазана за счет активности дегидрогеназы в митохондриях.

5. После обработки лекарственным средством в течение 24 часов среду удаляют, и клеточные слои промывают средой после разбавления в среде МТТ (0,5 мг/мл) в течение 4 часов в термостате при 37°C (5% CO₂).

6. Затем к клеткам добавляют 100 мкл/лунка ДМСО, и измеряют оптическую плотность клеточного гомогената при 570 нм с использованием планшет-ридера для ELISA.

7. Фракцию живых клеток вычисляют путем деления средней оптической плотности, полученной для обработанных клеток, на среднюю оптическую плотность для необработанных контрольных клеток.

Результат. Показано, что в обогащенной CD44 клеточной линии (HT29) действием уничтожать клетки обладает конъюгат НА-леналидомид, а не один леналидомид или одна НА (фиг. 4А). Подобным образом, такая же тенденция к синергетическому действию обнаруживается в клеточной линии НСТ 15 (фиг. 4В).

Пример 6. Синтез конъюгата НА-NiNH₂

Гидрирование NiNO₂

1. Растворяют полностью 500 мг нимесулида (NiNO₂) в 20 мл этилацетата, и затем к раствору добавляют в качестве катализатора 200 мг 5% Pd/C (палладий-на-угле). Из сосуда при непрерывном перемешивании удаляют воздух и заменяют газом H₂, ~100 кПа (1 атм), и затем перемешивают в течение 24 часов.

2. Выполняют тонкослойную хроматографию (силикагелевая пластина для ТСХ 60 F524) для идентификации чистоты продукта гидрирования при длине волны 254 нм, где подвижной фазой является смесь гексан:этилацетат = 2:1.

3. После идентификации продукта Pd/C удаляют фильтрацией, и затем раствор упаривают на роторном испарителе для удаления остаточного растворителя.

4. Продукт гидрирования растворяют в смешанном растворителе гексан:этилацетат = 1:1 для дальнейшей очистки.

5. Для очистки используют колонку с силикагелем с элюированием раствором для элюирования (гексан:этилацетат = 1:1).

6. Собирают фракцию с окраской, и выполняют определения концентрации и структуры с использованием УФ и ЯМР, соответственно, для подтверждения выхода продукта гидрирования NiNH₂.

7. Порошок NiNH₂ получают с помощью сублимационной сушилки.

Синтез конъюгата НА-NiNH₂

1. Растворяют 50 мг НА (10-700 кДа) в 25 мл DD воды.

2. Смешивают 25,1 мг EDC и 15,1 мг NHS в 1 мл DD воды и перемешивают при комнатной температуре в течение 5 минут.

3. Растворяют 3,65 мг NiNO_2 в 1 мл раствора ДМСО и затем медленно прикапывают к раствору НА/EDC/NHS через шприц в течение 3 минут.

4. Такую смесь (НА, EDC, NHS и NiNH_2) перемешивают при комнатной температуре в течение 12 часов в темноте.

5. Смесь диализуют в течение 2-3 суток против избытка DD воды с использованием мешка для диализа (MWCO 3500).

6. Получают порошок НА- NiNH_2 из раствора НА- NiNH_2 путем обезвоживания в сублимационной сушилке.

Результат. На Фиг. 5А показана структура оригинального нимесулида (NiNO_2) и получение NiNH_2 . На Фиг. 5В показана структура конъюгата НА- NiNH_2 .

Пример 7. Цитотоксичность NiNO_2 *in vitro*

Процедура

1. Клетки HT29 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-луночные планшеты в среде, содержащей обогащенную глюкозой DMEM, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.

2. Клетки HCT 15 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-луночные планшеты в среде, содержащей DMEM/F12, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.

3. Через сутки (24 часа) после посева клетки инкубируют в течение 24 часов в средах, содержащих указанные дозы лекарственных средств с NiNO_2 (показаны для настоящего нимесулида, имеющего группу NO_2): 200 мкМ, 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0; NiNH_2 (показаны для нимесулида, имеющего группу NH_2): 200 мкМ, 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0; НА: 4

мг/мл, 2 мг/мл, 1 мг/мл, 0,5 мг/мл, 0,25 мг/мл, 0,0625 мг/мл, 0,3125 мг/мл и 0; НА- NiNH_2 : 200 мкМ, 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0.

4. Действие лекарственных средств на жизнеспособность клеток оценивают с использованием анализа, основанного на расщеплении желтого красителя бромида 3-(4,5-диметил-2-тиазолил)-2,5-дифенил-2Н-тетразолия (МТТ) до фиолетового кристаллического вещества формазана за счет активности дегидрогеназы в митохондриях.

5. После обработки лекарственным средством в течение 24 час среду удаляют, и клеточные слои промывают средой после разбавления в среде МТТ (0,5 мг/мл) в течение 4 часов в термостате при 37°C (5% CO_2).

6. Затем к клеткам добавляют 100 мкл/лунка ДМСО, и измеряют оптическую

плотность клеточного гомогената при 570 нм с использованием планшет-ридера для ELISA.

7. Фракцию живых клеток вычисляют путем деления средней оптической плотности, полученной для обработанных клеток, на среднюю оптическую плотность для необработанных контрольных клеток.

Результат. Показано, что цитотоксическое действие оригинального нимесулида (имеющего группу NO_2) вообще лучше, чем модифицированного продукта (имеющего группу NH_2) в HT29 или в НСТ 15 (фиг. 6А). Однако когда NiNO_2 конъюгирован с НА, цитотоксичность НА- NiNH_2 значимо выше, чем одного NiNH_2 или одного NiNO_2 (фиг. 6В).

Пример 8. Ингибирование роста опухоли на модели голых мышей с ксенотрансплантатом

Процедура

1. Клетки HT29 (2×10^7 клеток/мышь) инъецируют подкожно в правое бедро (над правыми голеньями) восьминедельных самок бестимусных (nu^*/nu^*) мышей BALB/c.

2. Эксперимент по ингибированию роста опухоли можно начинать проводить, когда размер ксенотрансплантированных опухолей будет меньше 100 мм^3 , что обозначают как день 0.

3. Размеры опухолей и массу тела измеряют каждые 3 или 5 дней на протяжении всего эксперимента.

4. Объем опухоли вычисляют как $1/2(4\pi/3)(L/2)(W/2)H$, где L представляет собой длину, W представляет собой ширину и H представляет собой высоту опухоли.

5. Мышей делят на группы различной обработки PBS – контроль, NiNO_2 или НА- NiNH_2 .

6. Мышам через хвостовую вену вводят в дозах инъекции NiNO_2 (1,5 мг/кг), НА- NiNH_2 (эквивалент 1,5 мг/кг NiNO_2) или PBS, соответственно, с интервалом 48 или 72 часа.

7. Регистрируют размер опухоли и массу тела каждой мыши.

Результат. Показано, что средняя масса тела каждой мыши является почти одинаковой (фиг. 7А); однако, когда сравнивают все группы – контроль, с NiNO_2 и НА- NiNH_2 , видно, что объем опухоли значимо различается, при этом в группе НА- NiNH_2 подавляющее действие на опухоль сильнее, чем в группе NiNO_2 и контрольной (фиг. 7В). Этот результат показывает, что конъюгат НА- NiNH_2 по настоящему изобретению оказывает лечебное действие, превосходящее действие одного NiNO_2 .

Пример 9. Синтез конъюгата НА-целекоксид

Процедура

1. Растворяют 100 мг НА (10 кДа – 700 кДа) в 25 мл DD воды.
2. В раствор НА добавляют 0,8 экв. гидроксида тетрабутиламмония (ТВА-ОН) и перемешивают в течение 16 часов.
3. Раствор сушат, и получают белое твердое вещество НА-ТВА.
4. Растворяют 40 мг НА-ТВА в 1 мл DD воды, и затем в раствор добавляют 30 мг EDC и 18 мг порошка NHS и перемешивают при комнатной температуре в течение 5 минут.
5. Растворяют 4 мг целекоксиба в 2 мл раствора диметилсульфоксида (ДМСО).
6. Такую смесь (НА-ТВА, EDC, NHS и целекоксиб) перемешивают при комнатной температуре в течение 72 часов.
7. Смесь диализуют в течение 1 суток против смеси ДМСО и DD воды в соотношении 2 к 1 с использованием мешка для диализа (MWCO 1200~1400), и заменяют раствор три раза.
8. Затем смесь диализуют в течение 2 суток против 0,3 М раствора NaCl с использованием мешка для диализа (MWCO 1200~1400) и заменяют раствор два раза в сутки.
9. Получают порошок НА-целекоксиба из раствора НА-целекоксиба обезвоживанием сублимационной сушкой.

Результат. На фиг. 8 приведена процедура синтеза и структура конъюгата НА-целекоксиб.

Пример 10. Цитотоксичность целекоксиба *in vitro*

Процедура

1. Клетки HT29 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-луночные планшеты в среде, содержащей обогащенную глюкозой DMEM, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.
2. Клетки GMB8401 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-луночные планшеты в среде, содержащей DMEM, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.
3. Через сутки (24 часа) после посева клетки инкубируют в течение 24 часов в средах, содержащих указанные дозы следующих лекарственных средств: НА-целекоксиб: 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0.
4. Действие лекарственных средств на жизнеспособность клеток оценивают с использованием анализа, основанного на расщеплении желтого красителя бромида 3-(4,5-диметил-2-тиазолил)-2,5-дифенил-2Н-тетразолия (МТТ) до фиолетового кристаллического вещества формазана за счет активности дегидрогеназы в митохондриях.
5. После обработки лекарственным средством в течение 24 час среду удаляют, и

клеточные слои промывают средой после разбавления в среде МТТ (0,5 мг/мл) в течение 4 часов в термостате при 37°C (5% CO₂).

6. Затем к клеткам добавляют 100 мкл/лунка ДМСО, и измеряют оптическую плотность клеточного гомогената при 570 нм с использованием планшет-ридера для ELISA.

7. Фракцию живых клеток вычисляют путем деления средней оптической плотности, полученной для обработанных клеток, на среднюю оптическую плотность для необработанных контрольных клеток.

Результат. Показано, что цитотоксическое действие НА-целестоксиба имеет тенденцию превышать действие одних НА и целестоксиба в клетках HT29 и клетках GMB8401 (фиг. 9А и фиг. 9В).

Пример 11. Синтез конъюгата НА-гемцитабин

Процедура

1. Растворяют 50 мг НА (10-700 кДа) в 25 мл DD воды.
2. Смешивают 25,1 мг EDC и 15,1 мг NHS в 1 мл DD воды и перемешивают при комнатной температуре в течение 5 минут.
3. Нейтрализуют раствор НА, добавляя 1,44 мл раствора NaOH.
4. Растворяют 3,9 мг гемцитабина в растворе 1 мл DD воды и 1 мл ДМСО и затем медленно прикапывают к раствору НА/EDC/NHS через шприц в течение 3 минут.
5. Такую смесь (НА, EDC, NHS и гемцитабин) перемешивают при комнатной температуре в течение 12 часов в темноте.
6. Смесь диализуют в течение 2-3 суток против избытка DD воды с использованием мешка для диализа (MWCO 12000~14000).
7. Получают порошок НА-гемцитабин из раствора НА-гемцитабин путем обезвоживания сублимационной сушкой.

Результат. На Фиг. 10 показана процедура синтеза и структура конъюгата НА-гемцитабин.

Пример 12. Цитотоксичность гемцитабина *in vitro*

Процедура

1. Клетки A549 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-луночные планшеты в среде, содержащей обогащенную глюкозой DMEM, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомидина.
2. Клетки GMB8401 высевают при низкой плотности 1×10^4 клеток на лунку в 96-

луночные планшеты в среде, содержащей DMEM, 10% FBS, 1% пирувата натрия, 1% пенициллина, стрептомицина и неомицина.

3. Через сутки (24 часа) после посева клетки инкубируют в течение 48 часов в средах, содержащих указанные дозы следующих лекарственных средств: НА-гем.: 400 мкМ, 200 мкМ, 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0.

4. Через сутки (24 часа) после посева клетки инкубируют в течение 24 часов в средах, содержащих указанные дозы следующих лекарственных средств: НА-целекоксиб: 200 мкМ, 100 мкМ, 50 мкМ, 25 мкМ, 12,5 мкМ, 6,25 мкМ, 3,125 мкМ и 0.

5. Действие лекарственных средств на жизнеспособность клеток оценивают с использованием анализа, основанного на расщеплении желтого красителя бромида 3-(4,5-диметил-2-тиазолил)-2,5-дифенил-2Н-тетразолия (МТТ) до фиолетового кристаллического вещества формазана за счет активности дегидрогеназы в митохондриях.

6. После обработки лекарственным средством в течение 24 часов среду удаляют, и клеточные слои промывают средой после разбавления в среде МТТ (0,5 мг/мл) в течение 4 часов в термостате при 37°C (5% CO₂).

7. Затем к клеткам добавляют 100 мкл/лунка ДМСО, и измеряют оптическую плотность клеточного гомогената при 570 нм с использованием планшет-ридера для ELISA.

8. Фракцию живых клеток вычисляют путем деления средней оптической плотности, полученной для обработанных клеток, на среднюю оптическую плотность для необработанных контрольных клеток.

Результат. Показана тенденция к повышению цитотоксического действия НА-гемцитабина в клетках A549 (фиг. 11) и клетках GMB8401 (фиг. 12).

ФОРМУЛА ИЗОБРЕТЕНИЯ

1. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, где активное соединение конъюгировано посредством функциональной группы с карбоксильной группой гликозаминогликана, его производного или его соли, с образованием ковалентного конъюгата, и где активное соединение представляет леналидомида.

2. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.1, при этом ковалентная конъюгация представляет собой прямую конъюгацию посредством амидной связи или эфирной связи.

3. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.1, при этом активное соединение также непрямо конъюгировано с карбоксильной группой гликозаминогликана через спейсер.

4. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.3, при этом спейсер выбирают из полипептида, пептида, липида, аминокислоты или линейных или разветвленных алифатических, ароматических или аралифатических дикарбоновых кислот C2-C20.

5. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.1, при этом гликозаминогликан представляет собой гиалуроновую кислоту.

6. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.5, при этом гиалуроновая кислота имеет среднюю молекулярную массу в диапазоне 10 кДа – 2000 кДа.

7. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по одному из пп. 1-6 для применения при лечении рака.

8. Соединение, состоящее из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.7, при этом рак представляет собой рак печени, гепатоцеллюлярную карциному, холангиокарциному, холангиоцеллюлярную цистаденокарциному, рак толстой кишки, аденокарциному, лимфому и плоскоклеточный рак, рак молочной железы, дуктальные карциномы, лобулярные карциномы, рак легких, немелкоклеточный рак легких, мелкоклеточный рак легких, рак яичников, рак предстательной железы, рак почек, почечно-клеточный рак, переходно-клеточную карциному, множественную миелому, миелодиспластические синдромы (MDS), ходжкинскую лимфому, не-ходжкинскую лимфому, хронический лимфоцитарный лейкоз или карциному поджелудочной железы.

9. Применение соединения, состоящего из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по одному из пп. 1-6 для получения фармацевтического препарата для лечения рака.

10. Применение соединения, состоящего из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.9, при этом рак представляет собой рак печени, гепатоцеллюлярную карциному, холангиокарциному, холангиоцеллюлярную цистаденокарциному, рак толстой кишки, аденокарциному, лимфому и плоскоклеточный рак, рак молочной железы, дуктальные карциномы, лобулярные карциномы, рак легких, не-мелкоклеточный рак легких, мелкоклеточный рак легких, рак яичников, рак предстательной железы, рак почек, почечно-клеточный рак, переходно-клеточную карциному, множественную миелому, миелодиспластические синдромы (MDS), ходжкинскую лимфому, не-ходжкинскую лимфому, хронический лимфоцитарный лейкоз или карциному поджелудочной железы.

11. Фармацевтическая композиция, включающая по меньшей мере один конъюгат из гликозаминогликана и активного соединения по одному из пп. 1-6 в комбинации с по меньшей мере одним эксципиентом и/или разбавителем.

12. Фармацевтическая композиция, включающая по меньшей мере один конъюгат из гликозаминогликана и активного соединения, по п.11, которая является композицией для лечения рака.

13. Фармацевтическая композиция, включающая по меньшей мере один конъюгат из гликозаминогликана и активного соединения, по п.12, при этом рак представляет собой рак печени, гепатоцеллюлярную карциному, холангиокарциному, холангиоцеллюлярную цистаденокарциному, рак толстой кишки, аденокарциному, лимфому и плоскоклеточный рак, рак молочной железы, дуктальные карциномы, лобулярные карциномы, рак легких, не-мелкоклеточный рак легких, мелкоклеточный рак легких, рак яичников, рак предстательной железы, рак почек, почечно-клеточный рак, переходно-клеточную карциному, множественную миелому, миелодиспластические синдромы (MDS), ходжкинскую лимфому, не-ходжкинскую лимфому, хронический лимфоцитарный лейкоз или карциному поджелудочной железы.

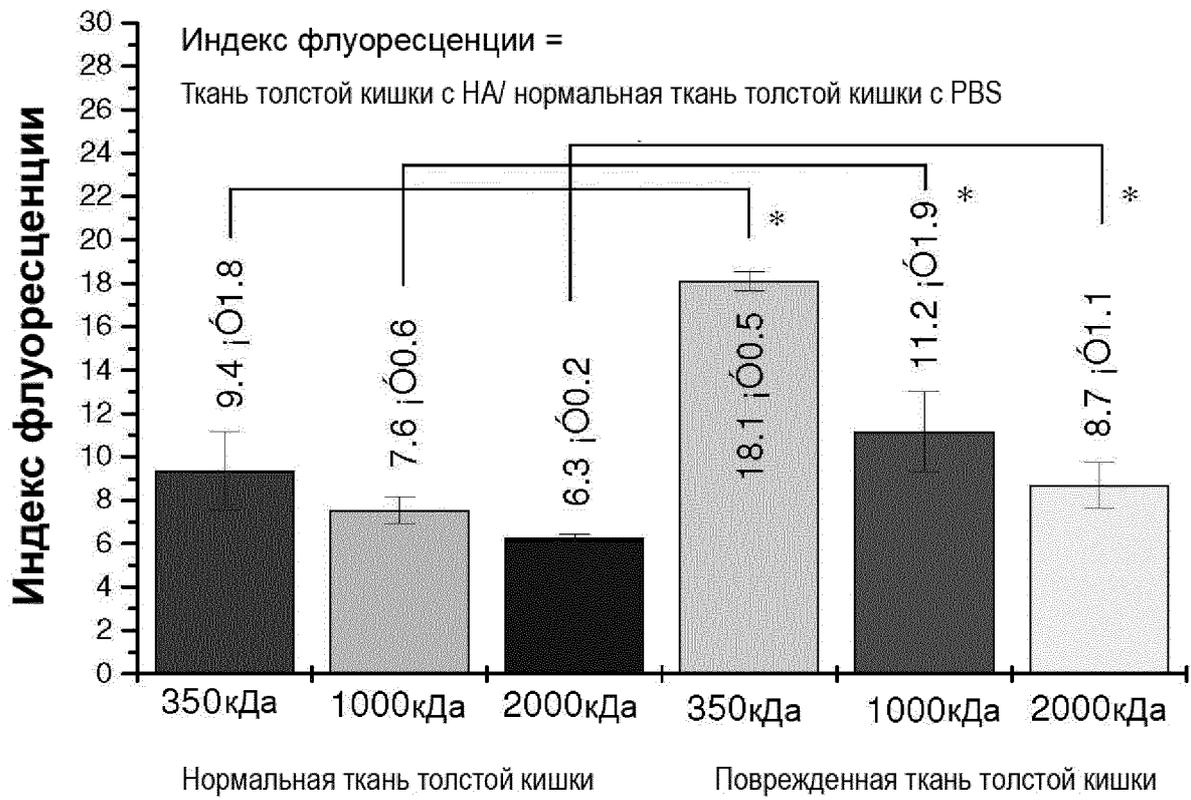
14. Способ получения соединения, состоящего из конъюгата из гликозаминогликана и активного соединения, по п.1, включающий стадии

- получения водного раствора гликозаминогликана, предпочтительно, гиалуроновой кислоты, с гидрохлоридом N-(3-диметиламинопропил)-N-этилкарбодиимида и N-гидроксисукцинимидом;

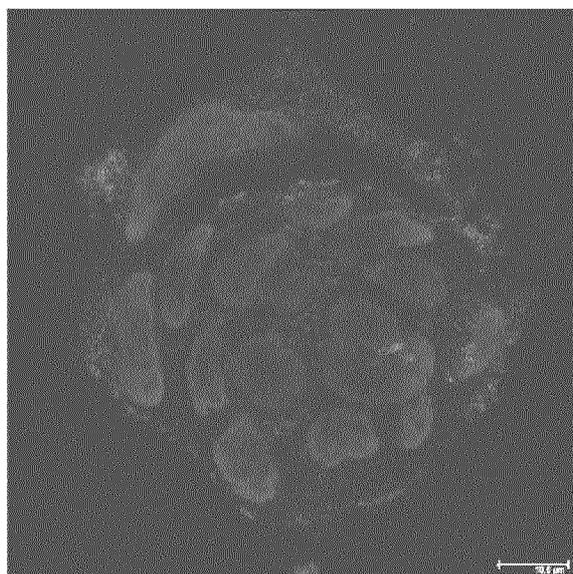
- получения раствора леналидомида;

- смешивания и перемешивания обоих растворов при комнатной температуре в течение по меньшей мере 10 часов для получения смешанного раствора; и

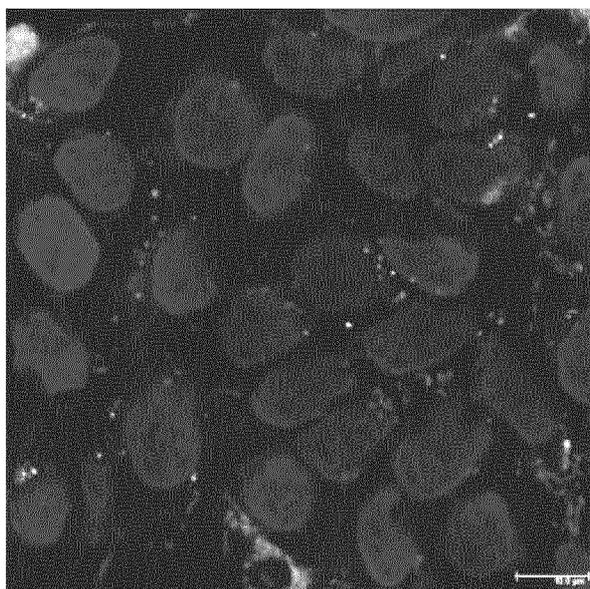
- диализа смешанного раствора в течение нескольких дней.



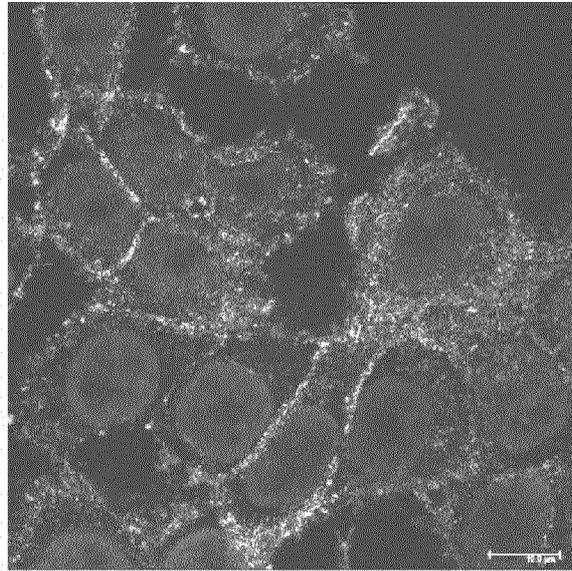
Фиг. 1



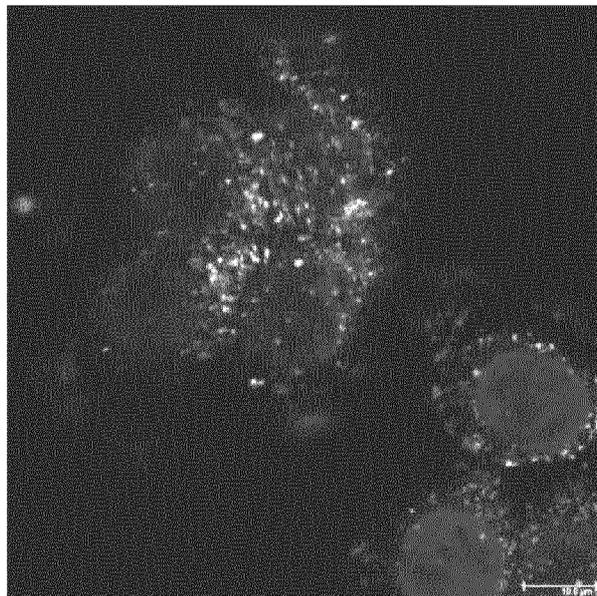
Фиг. 2А



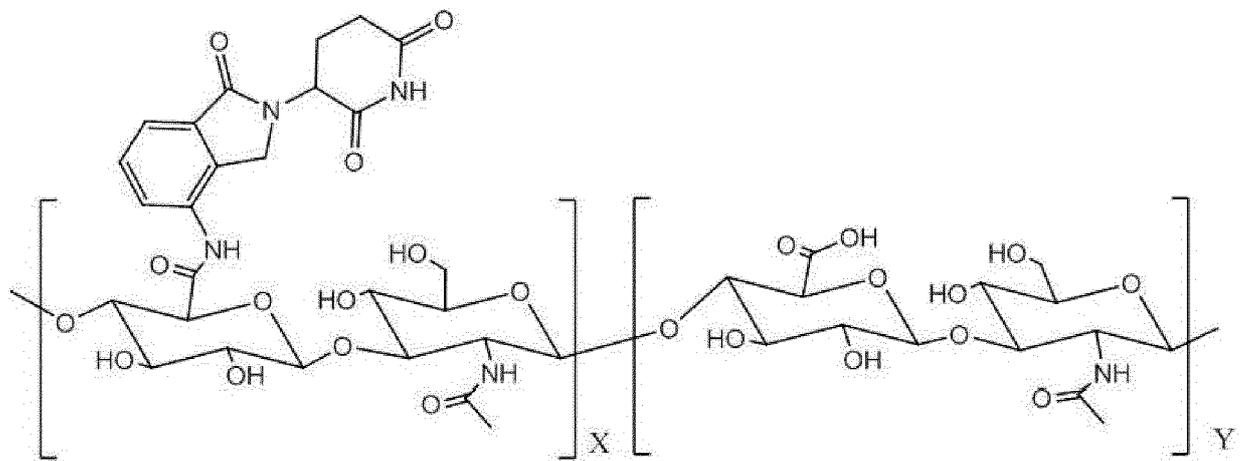
Фиг. 2В



Фиг. 2С

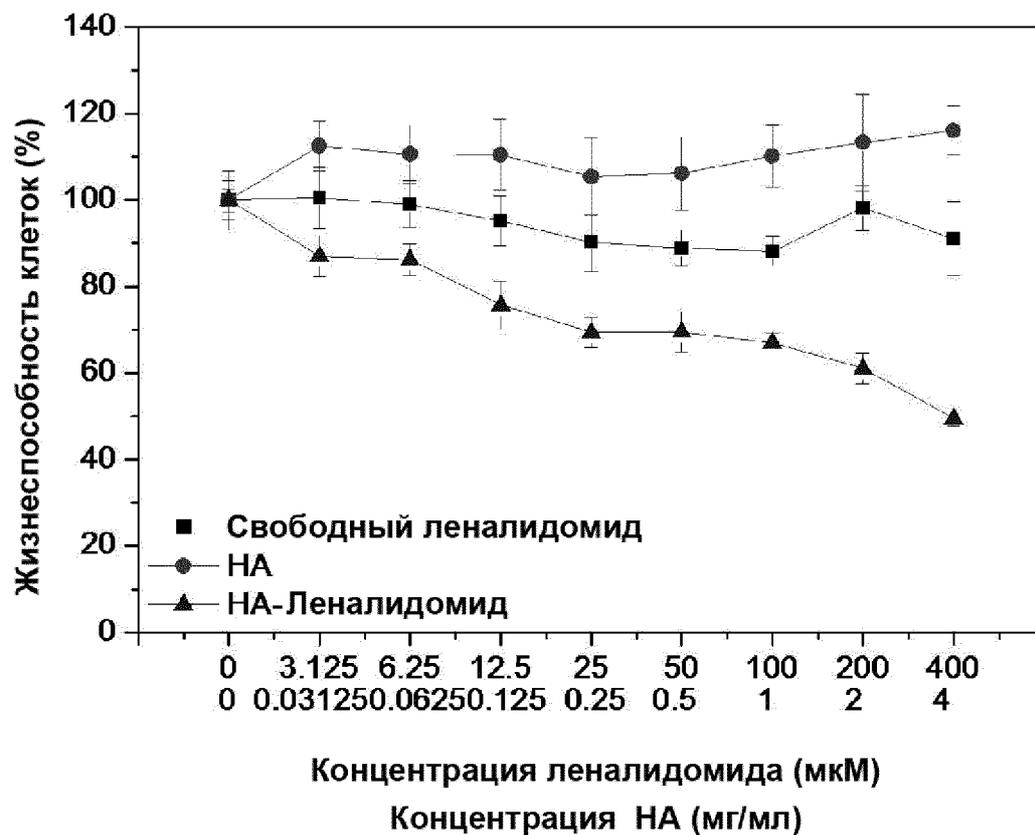


Фиг. 2D

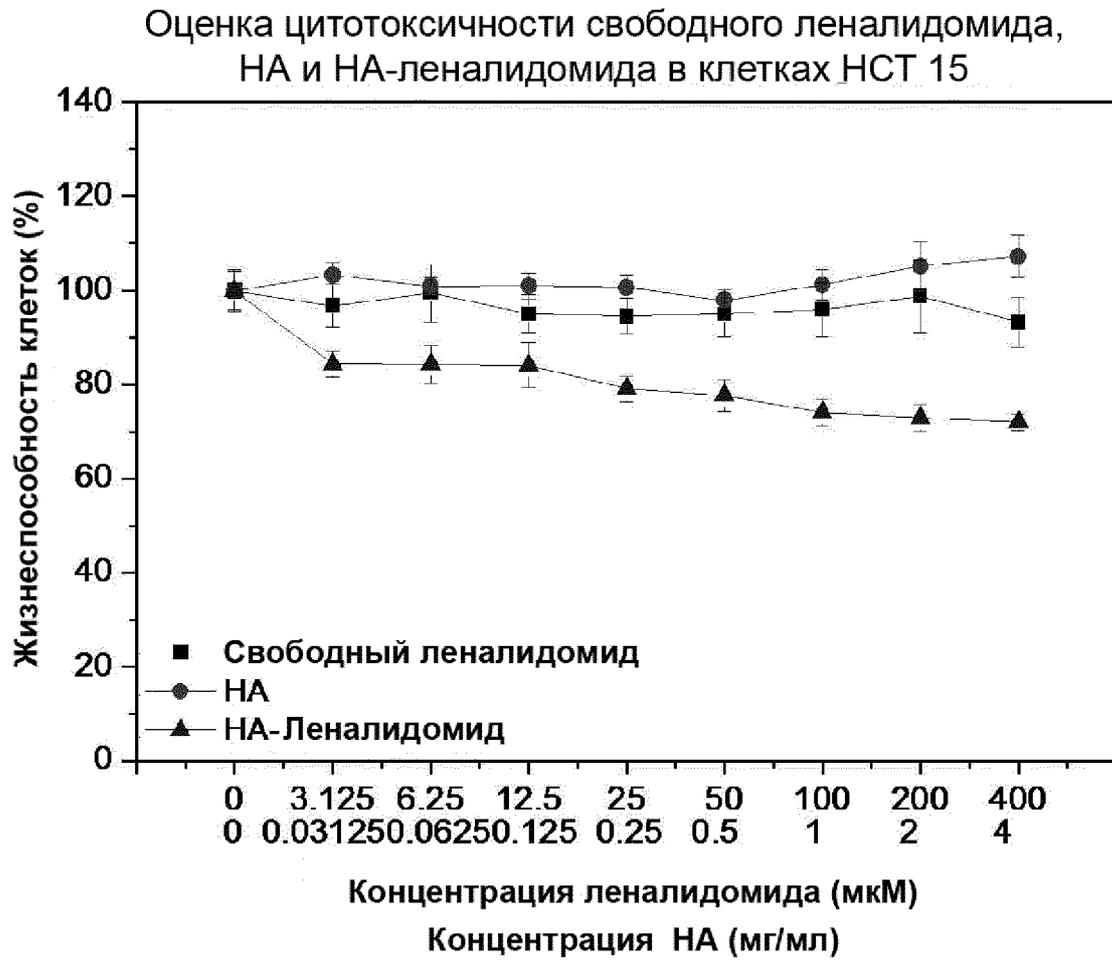


ФИГ. 3

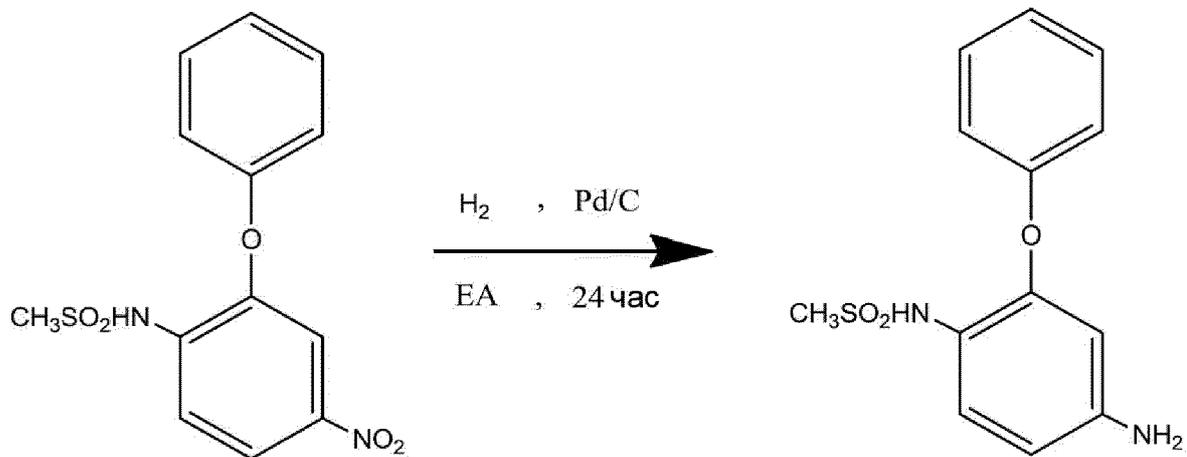
Оценка цитотоксичности свободного леналидомида, НА
и НА-леналидомида в HT29



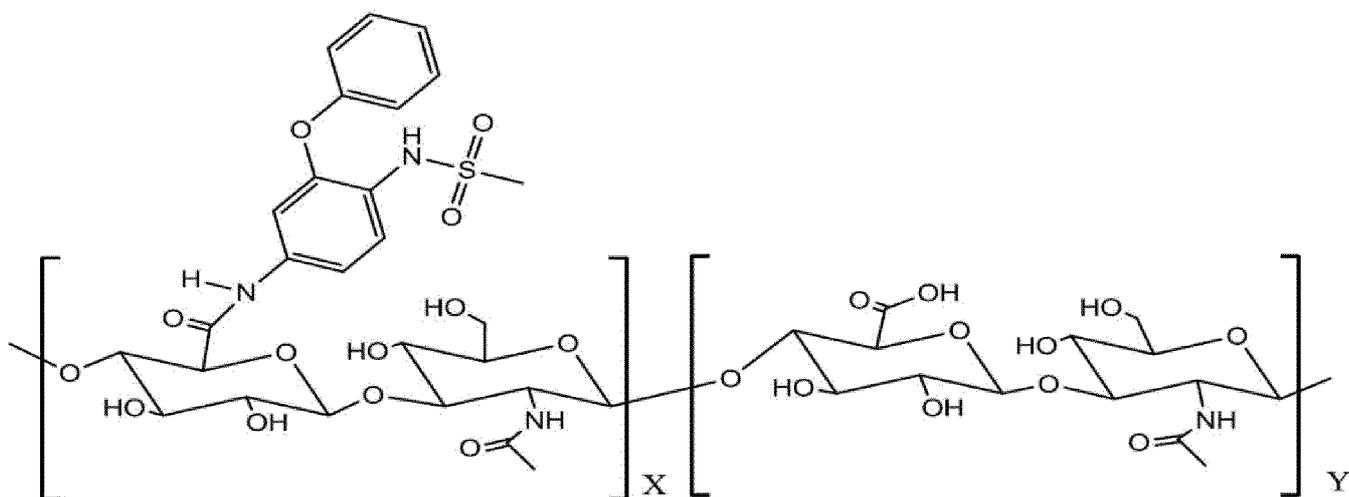
Фиг. 4А



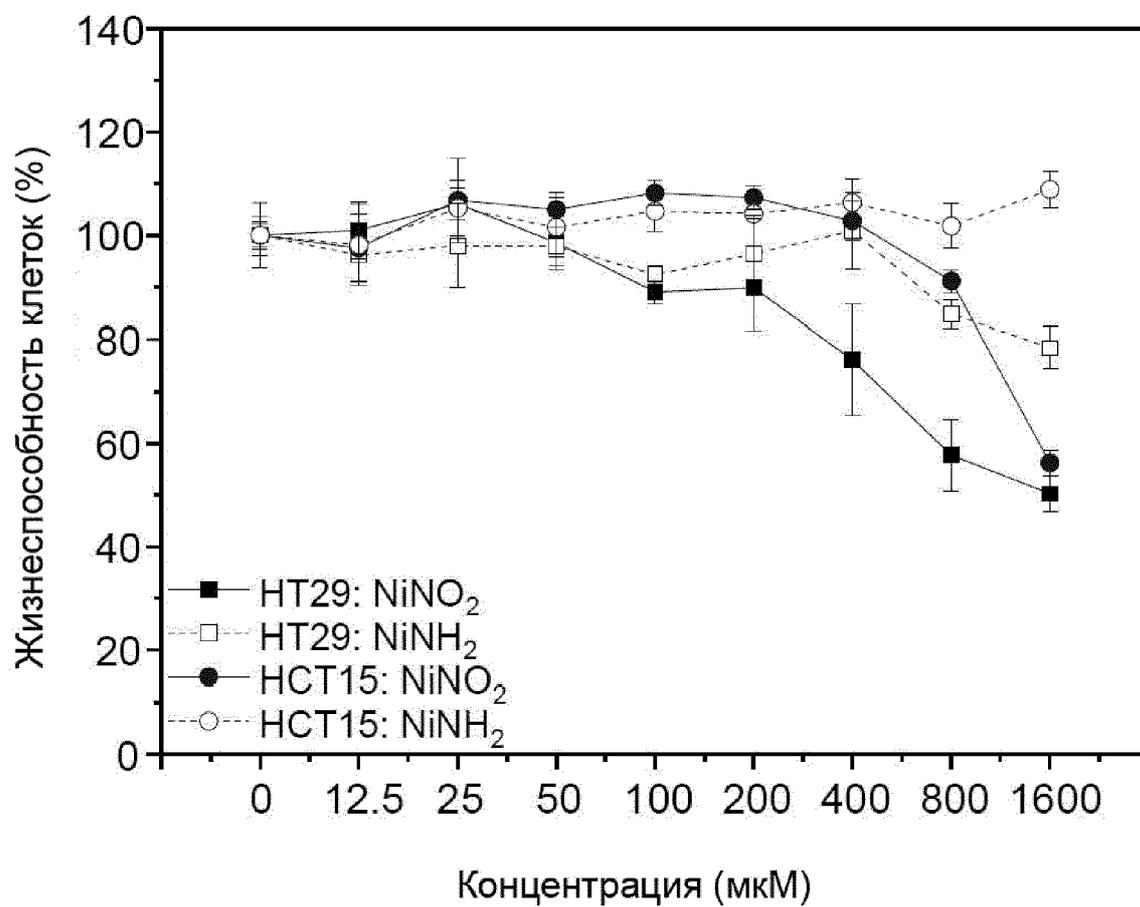
Фиг. 4В



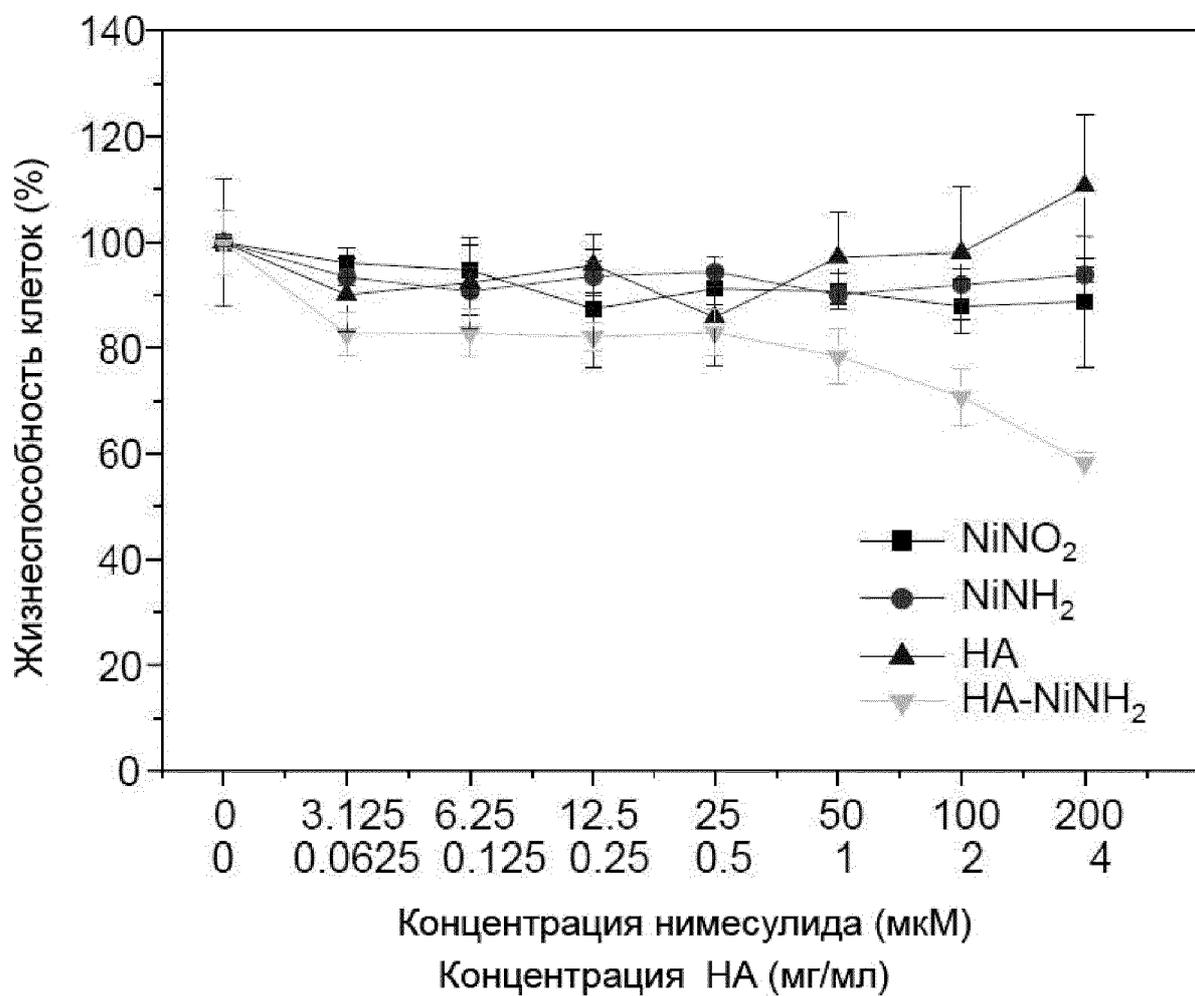
Фиг. 5А

HA-NiNH₂

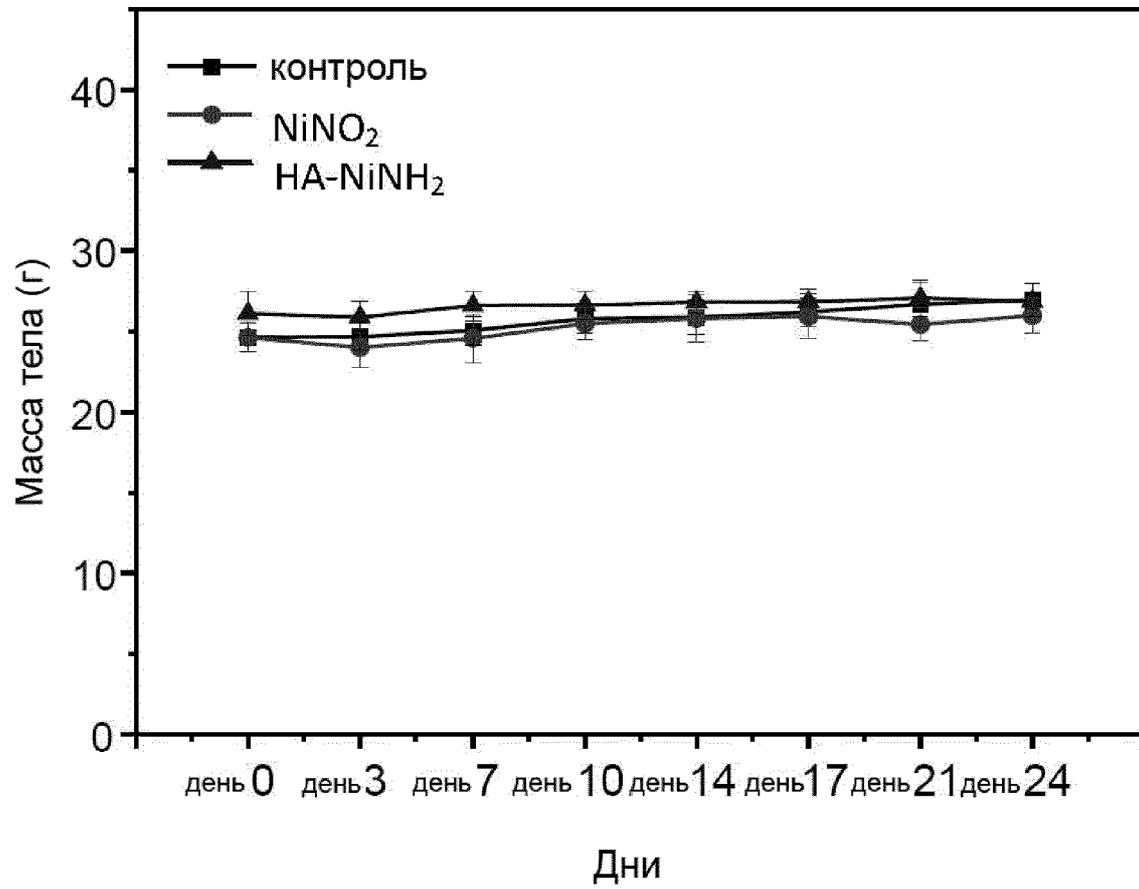
Фиг. 5В



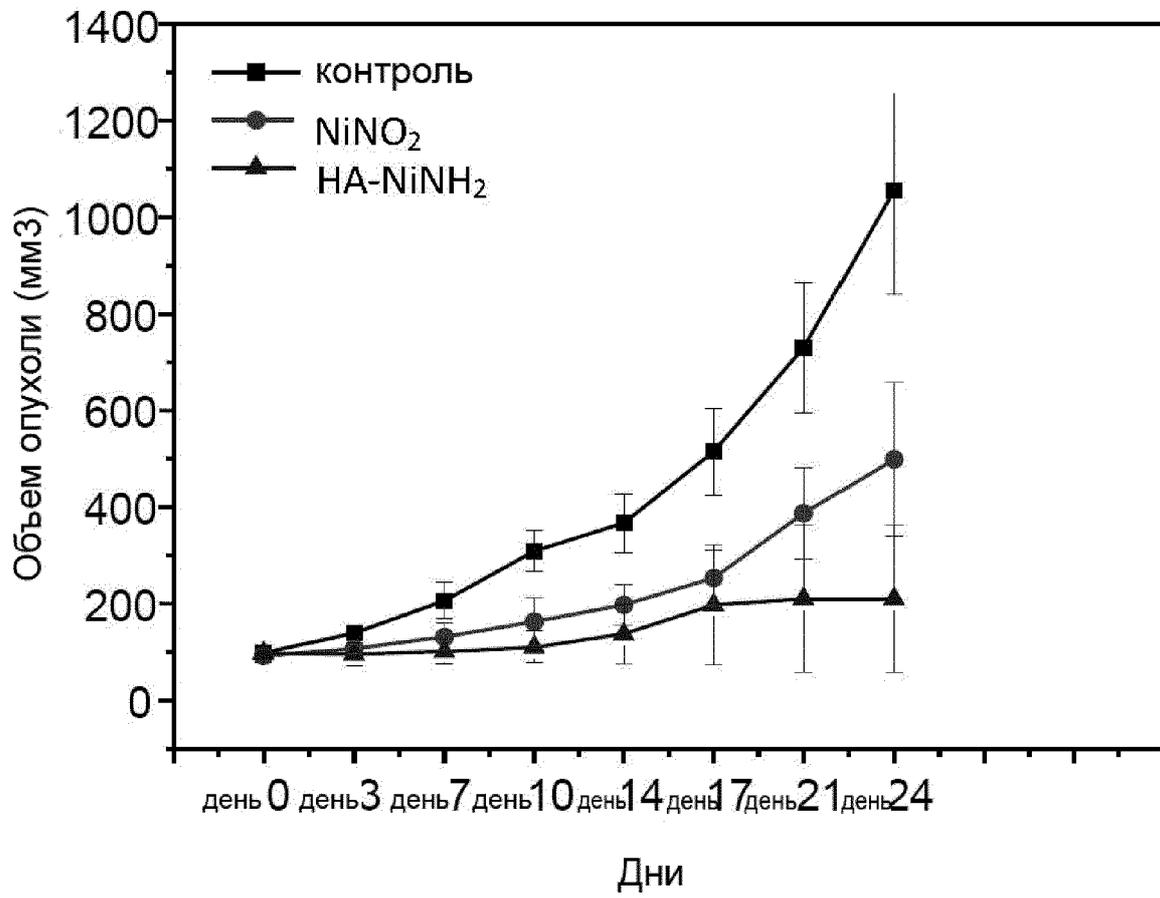
Фиг. 6А



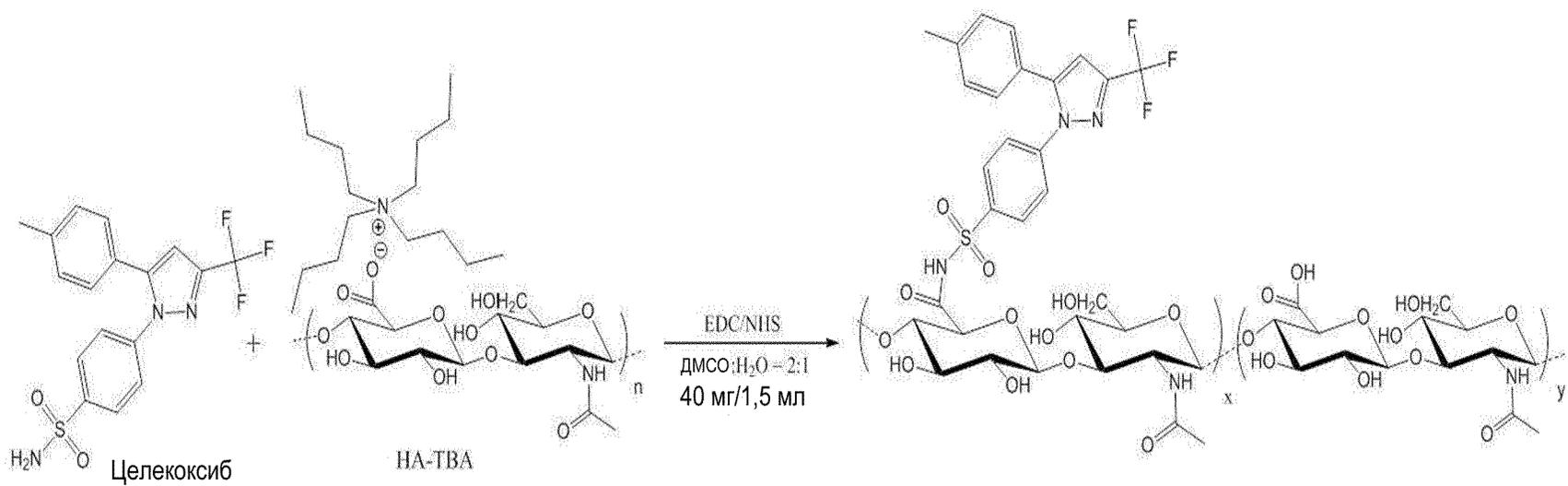
Фиг. 6В



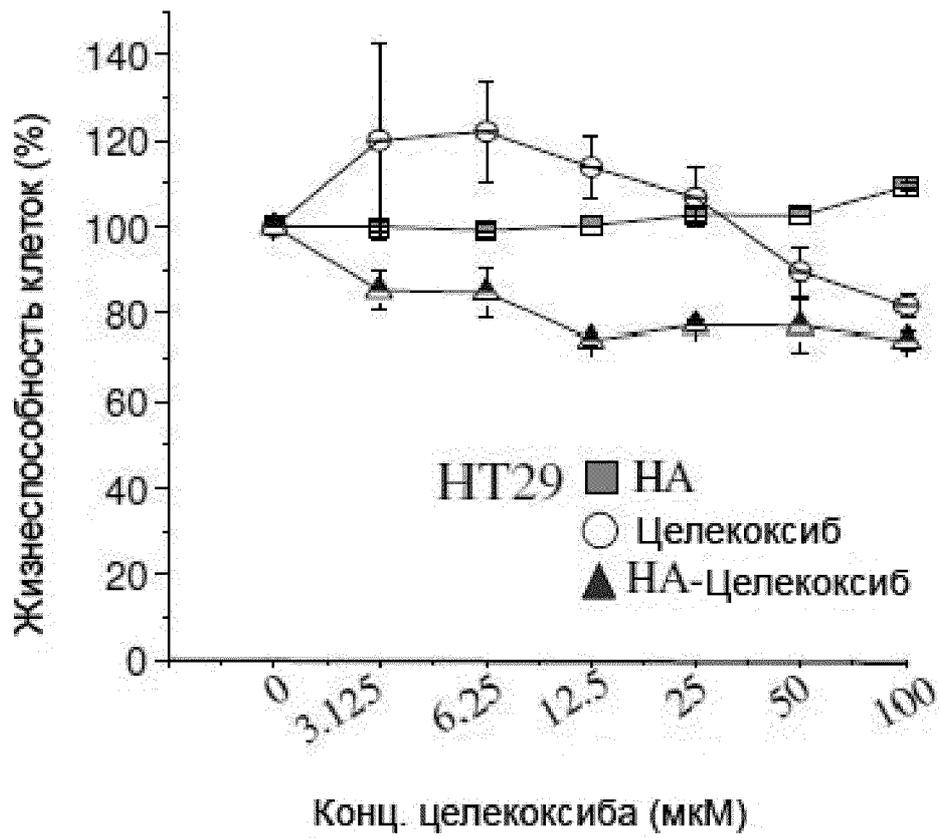
Фиг. 7А



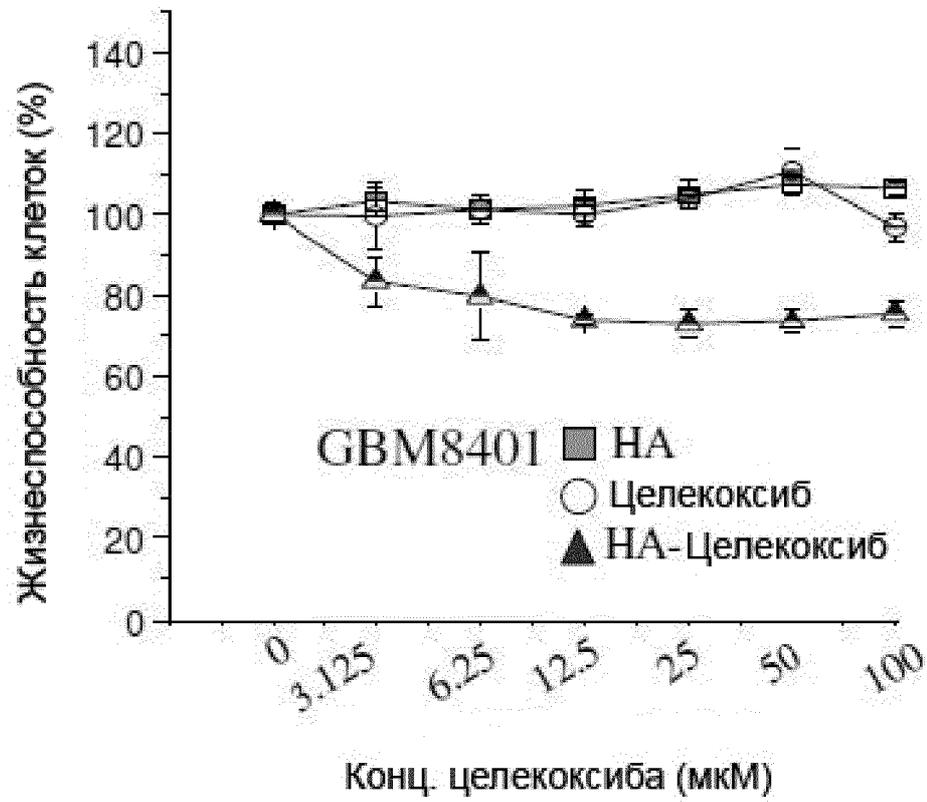
Фиг. 7В



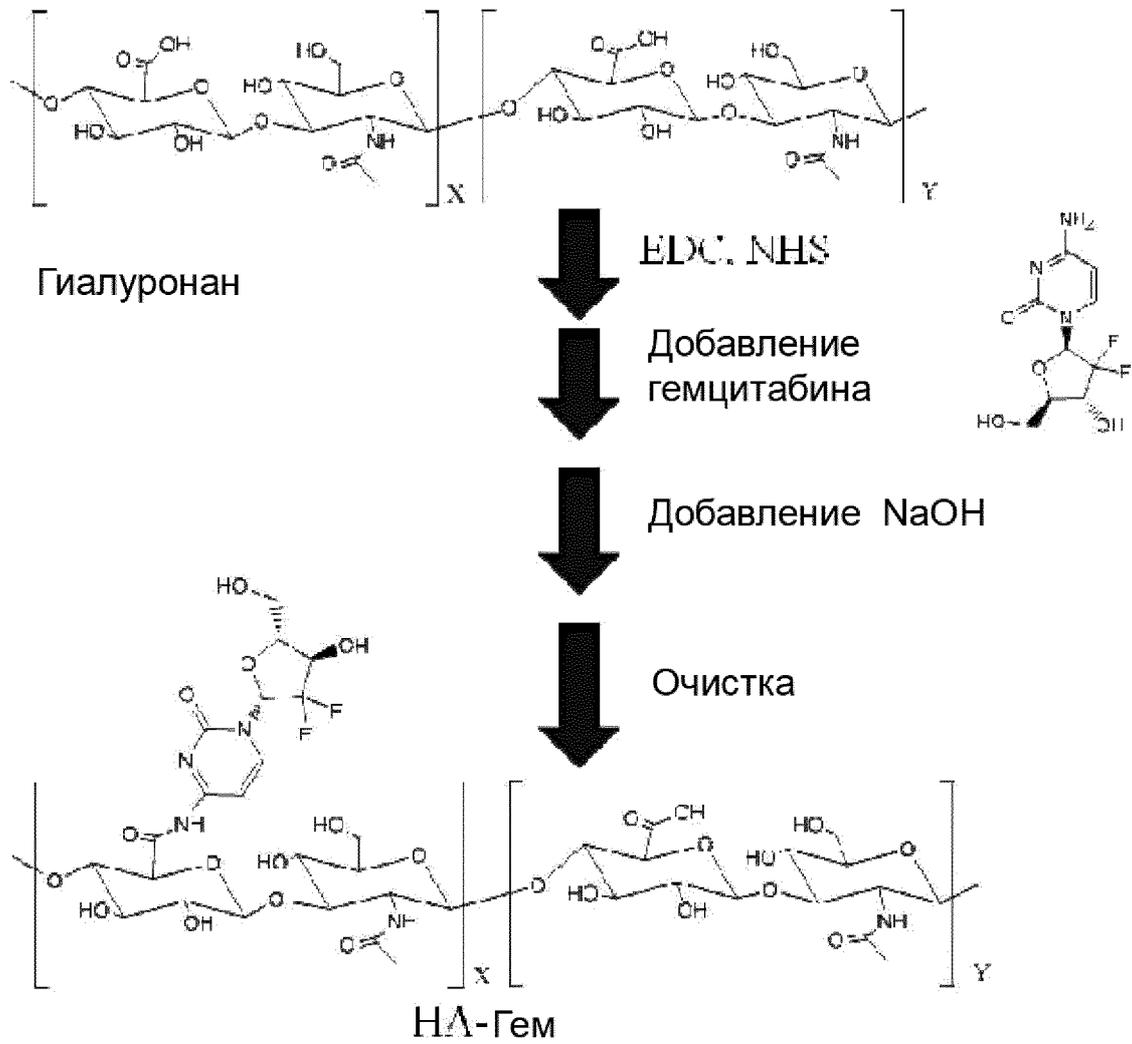
Фиг. 8



Фиг. 9А

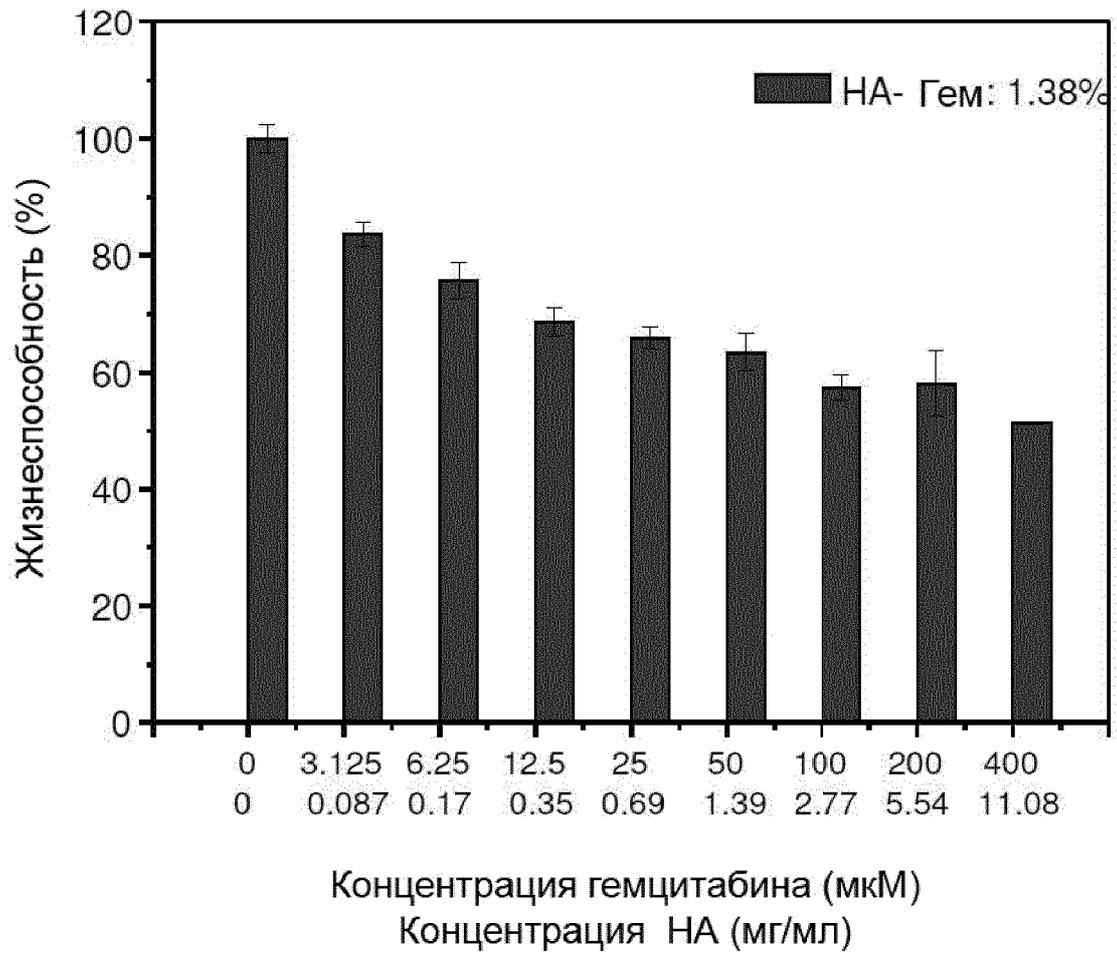


Фиг. 9В



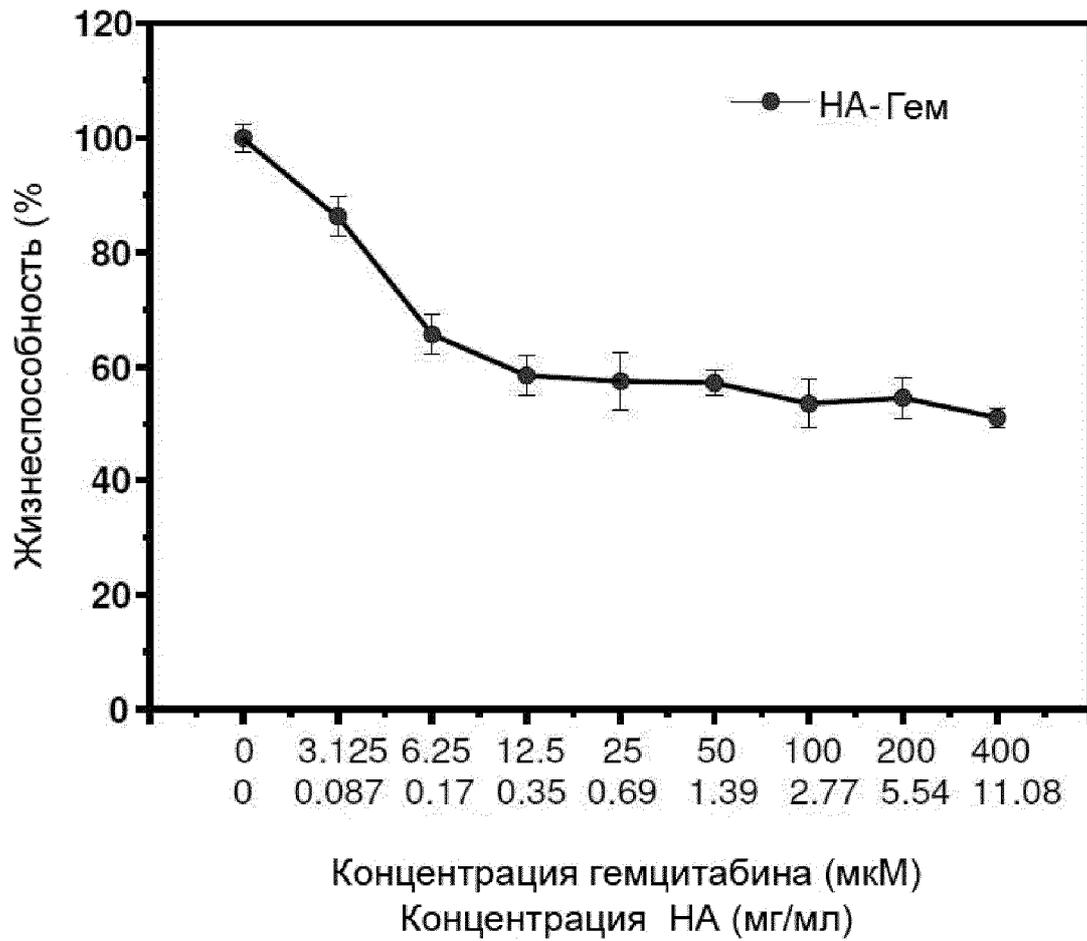
Фиг. 10

Оценка цитотоксичности HA-гем (DS 1,38%)
в клетках A549 в течение 48 часов



Фиг. 11

Оценка цитотоксичности гемм и НА-гем (DS 1,38%)
в клеточной линии GBM8401 в течение 24 час



Фиг. 12