

(19) **KG** (11) **374** (13) **C2** (46) 31.01.2006(51)⁷ **C07D 409/12;**
A61K 31/445ГОСУДАРСТВЕННОЕ АГЕНТСТВО
ИНТЕЛЛЕКТУАЛЬНОЙ СОБСТВЕННОСТИ ПРИ
ПРАВИТЕЛЬСТВЕ КЫРГЫЗСКОЙ РЕСПУБЛИКИ (КЫРГЫЗПАТЕНТ)**(12) ОПИСАНИЕ ИЗОБРЕТЕНИЯ**
к патенту Кыргызской Республики

(21) 20000054.1

(22) 26.07.2000

(46) 31.01.2006, Бюл. №1

(31) 60/146.184; 60/147, 642; 60/149. 820, 19.08.1999

(32) 29.07.1999; 06.08.1999; 19.08.1999

(33) US

(71)(73) ЭЛИ ЛИЛЛИ ЭНД КОМПАНИ (US)

(72) Буш Джули Кэй, Конрад Престон Чарльз, Флом Мерлин Джерард (US)

(56) Патент US №5510357, кл. A61K 31/445; C07D 409/12, 1996;

патент US №5723474, кл. A61K 31/445; C07D 409/12, 1998

(54) Новая кристаллическая форма 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)этокси] фенокси)-2-(4-метоксифенил)бензо[b]тиофена гидрохлорид, содержащая его фармацевтическую композицию, способ его получения и применения

(57) Данное изобретение относится к области медицинской химии. Задачей данного изобретения является получение фармацевтического средства на основе кристаллической формы 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил) этокси] фенокси)-2(4-метоксифенил) бензо(b)тиофена гидрохлорида гидрата, не содержащего органический растворитель в кристаллической решетке, более совершенным и менее дорогим способом. Поставленная задача решается получением новой нестехиометрической гидратированной кристаллической формы 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)этокси]фенокси)-2(4-метоксифенил)бензо(b)тиофена гидрохлорида гидрата, характеризующегося рентгенограммой, содержащая следующие пики: 4.6 ± 0.2 ; 8 ± 0.2 ; 9.3 ± 0.2 ; 14.3 ± 0.2 ; 17.6 ± 0.2 ; $20.8 \pm 0.2^\circ$; 24.3 ± 0.2 ; при 2θ , полученные при $25 \pm 2^\circ\text{C}$ и $35 \pm 10\%$ относительной влажности из медного источника, где фармацевтическая композиция, содержит один или более фармацевтических носителей, разбавителей или наполнителей, причем получают его кристаллизацией из изопропанола и воды, при их соотношении соответственно заключено между: 1 и 9 : 1; 2.5 и 5.6 : 1; 3 и 5.6 : 1; и применяют в качестве активного начала для ингибирования патологического состояния, выбранного из группы, состоящей из фиброза матки, эндометриоза, пролиферации клеток гладких мышц аорты, рестеноза, рака молочной железы, рака матки, рака простаты, доброкачественной гипероплазии простаты, разрежения кости, остеопороза, сердечно-сосудистого заболевания, гиперлипидемии, расстройства ЦНС и болезни Альцгеймера.

Данное изобретение относится к области медицинской химии.

6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)этокси]фенокси)-2(4-метоксифенил) бензо(b)тиофена гидрохлорида (арзоксифен) в самом общем виде был впервые описан в патенте US №5510357, кл. A61K 31/445; C07D 409/42, 1996, подробно рассмотрен в патенте US №55723474 ('474), кл. A61K 31/445, C07D 409/42 1998. и в заявке на EP №0729956. Арзоксифен представляет собой нестероидный смешанный антагонист/агонист эстрогена, который используется для снижения холестерина сыворотки, ингибирования гиперлипидемии, остеопороза, эстрогензависимых раков, включая рак молочной железы и матки, эндометриоза, расстройств ЦНС, включая болезнь Альцгеймера, пролиферации клеток гладких мышц аорты и рестеноза.

Арзоксифен является полезным и в настоящее время применяется в клиниках для лечения рецептор-позитивного метастатического рака молочной железы; адъювантного лечения рецептор-позитивных пациентов после соответствующей системной и местной терапии; снижения распространения инвазивного и неинвазивного рака молочной железы и протоковой карциномы *in situ* (DCIS). Арзоксифен также используется в комбинации с лучевой терапией, ингибиторами ароматазы, аналогами LHRH (лютеинизирующий гормон-рилизинг гормон) и ингибиторами ацетилхолинэстеразы (AChE).

Исследования с помощью метода рентгеновской порошковой дифракции (XRD), термогравиметрического анализа (TGA), метода протонного ядерного магнитного резонанса (^1H ЯМР) и метода Карла Фишера (Karl Fisher - KF) основной массы арзоксифена, выделенного способом, изложенным в патенте US №5723474, указывают, что названный материал является гидратированным, слабо кристаллизующимся и содержит в своей кристаллической решетке различные количества органического летучего компонента (этил-ацетата).

Задачей данного изобретения является получение фармацевтического средства на основе кристаллической формы 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)этокси]фенокси)-2(4-метоксифенил)бензо(b)тиофена гидрохлорида, не содержащего органический растворитель в кристаллической решетке, более совершенным и менее дорогим способом.

Поставленная задача решается получением новой нестехиометрической гидратированной кристаллической формы 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)этокси] фенокси)-2(4-метоксифенил) бензо(b)тиофена гидрохлорида, характеризующегося рентгенограммой, содержащей следующие пики: 4.6 ± 0.2 ; 8 ± 0.2 ; 9.3 ± 0.2 ; 14.3 ± 0.2 ; 17.6 ± 0.2 ; $20.8 \pm 0.2^\circ$; 24.3 ± 0.2 ; при 2θ , полученные при $25 \pm 2^\circ\text{C}$ и $35 \pm 10\%$ относительной влажности из медного источника, где фармацевтическая композиция, содержит один или более фармацевтических носителей, разбавителей или наполнителей, причем получают его кристаллизацией из изопропанола и воды, их соотношение соответственно заключено между: 1 и 9 к 1; 2.5 и 5.6 к 1; 3 и 5.6 к 1 и применяют в качестве активного начала для ингибирования патологического состояния, выбранного из группы, состоящей из фиброза матки, эндометриоза, пролиферации клеток гладких мышц аорты, рестеноза, рака молочной железы, рака матки, рака простаты, доброкачественной гиперплазии простаты, разрежения кости, остеопороза, сердечнососудистого заболевания, гиперлипидемии, расстройства ЦНС и болезни Альцгеймера.

Данное изобретение относится к новой нестехиометрической гидратированной кристаллической форме 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)этокси]-фенокси)-2-(4-метоксифенил)бензо[b]-тиофена гидрохлорида (F-1), имеющей рентгеновскую дифрактограмму, которая включает в себя следующие пики: $7/9 \pm 0.2$; 10.7 ± 0.2 ; $14/9 \pm 0.2$; 15.9 ± 0.2 ; 18.3 ± 0.2 и $20.6 \pm 0.2^\circ$ при 2θ , получаемые из медного источника излучения.

Кроме того, данное изобретение относится к фармацевтической композиции, содержащей F-I; один или больше фармацевтических носителей, разбавителей или наполнителей; и необязательно эстроген, необязательно прогестин, необязательно ингибитор ароматазы, необязательно аналог LHRH и необязательно ингибитор ацетилхолинэстеразы (AChE).

К тому же данное изобретение относится к способам применения F-I для ингибирования патологических состояний, таких как фиброз матки, эндометриоз, пролиферация клеток гладких мышц аорты, рестеноз, рак молочной железы, рак матки, рак простаты, доброкачественная гиперплазия простаты, разрежение кости, остеопороз, сердечнососудистое заболевание, гиперлипидемия, расстройства ЦНС и болезнь Альцгеймера, а также применения F-I для производства лекарственных средств для ингибирования таких заболеваний.

Данное изобретение также относится к способам применения F-I для активации холин-ацетилтрансферазы (ChAT) и применения F-I для производства лекарственного средства для активации этого фермента.

Фиг. 1 является изображением дифференциальной сканирующей калориметрии (DSC/TGA S-II; фиг. 2 - DSC/TGA F-I; фиг. 3 - DSC/TGA F-III; фиг. 4 - изотермы сорбции влаги для F-I и F-III; фиг. 5 - десольватацию S-II как функцию времени и температуры высушивания.

Основная масса арзоксифена, полученного по методу, изложенному в '474 (пример 41, кристаллизация из смеси этанола и этилацетата, фильтрование и высушивание фильтровального осадка под вакуумом до постоянного веса при комнатной температуре), была охарактеризована методом XRD и, как было обнаружено, является слабо кристаллизующимся веществом. Методом ¹ЯМР подтвердили, что основная масса вещества содержит 6% этилацетата.

Предложенный в '474 способ кристаллизации впоследствии модифицировали с тем, чтобы добавлять этанол в суспензию неочищенного арзоксифена в кипящем этил-ацетате. После охлаждения и фильтрования под вакуумом, твердое вещество, полученное с помощью этого модифицированного способа, представляет собой хорошо кристаллизующийся смешанный сольват арзоксифена в этилацетате/воде (в дальнейшем упоминаемый как S-II), который, как было обнаружено позднее, является исходным материалом для F-I.

F-I может быть получен удалением этилацетата из кристаллической решетки S-II с помощью вакуумной сушки/сжигания S-II при высоких температурах. Время и температура, необходимые для сжигания S-II, чтобы получить F-I, меняются от партии к партии, но обычно составляют порядка 5 дней приблизительно при 100°C. Для осуществления превращения S-II в F-I с помощью этого метода требуются высокие температуры, поскольку при суспендировании S-II в воде при температуре окружающей среды или хранении образца при 98% RH в течение 3 недель не происходит никакого превращения в F-I. Кроме того, высушивание S-II в конвекционной печи при высоких температурах не десольватирует никакой материал, что позволяет предположить, что вакуум также необходим для вытягивания этилацетата из решетки S-II.

Предпочтительно F-I получают и выделяют путем кристаллизации арзоксифена (или его любой полиморфной модификации/сольвата) из тетрагидрофурана при температуре окружающей среды. Кристаллизация проводится с помощью первоначального растворения арзоксифена во влажном тетрагидрофуране (1-10% воды по объему, предпочтительно 2.5-7.5 и наиболее предпочтительно от 4.5 до 5.5%) с последующим удалением упомянутой воды посредством перегонки при атмосферном давлении. Пример этой кристаллизации подробно описан ниже в примере 2. При получении F-I с помощью этого улучшенного способа кристаллизации можно ожидать, что общий относительный уровень вещества (TRS) составит <0.5%.

Подходящий исходный материал арзоксифена для этой кристаллизации включает в себя S-II, F-III, арзоксифен, полученный способом, предложенным в '474, или любую их смесь, но не ограничивается перечисленным. Неважно, какая форма арзоксифена окажется исходным материалом, так как кристаллизация из тетрагидрофурана в соответствии со способами, описанными в заявке, приводит к образованию кристаллов F-I. Для синтеза F-I в коммерческом масштабе может быть полезным добавление затравки кристаллизации F-I.

Характеристика и дифференциация S-II, F-I и F-III.

Для характеристики S-II, F-I и F-III были использованы методы DSC/TGA и XRD. TGA часто используется для выявления различий между разными твердыми формами вещества, так как температура(ы), при которой происходят физические изменения в веществе, обычно является характеристикой полиморфа или сольвата. DSC представляет собой способ, который часто используют для скрининга соединений для образования полиморфной модификации и сольвата. Наконец, XRD является способом определения дальнего порядка в кристаллическом веществе.

Арзоксифен, полученный способом, изложенным в '474, дает рентгенограмму с низким отношением сигнала к фону и повышенной базовой линией, что указывает на слабо кристаллизующееся вещество. Поэтому проводятся сравнения F-I и F-III с веществом (S-II), полученным с помощью вышеописанного модифицированного способа кристаллизации арзоксифена (добавление этанола в суспензию арзоксифена в кипящем этилацетате).

Типичные изображения DSC/TGA для S-II, F-I и F-III представлены на фигурах 1, 2 и 3, соответственно. Изображение DSC для S-II показывает интенсивную эндотермическую реакцию, начинающуюся приблизительно при 62°C, соответствующую потере этилацетата и воды из решетки. Эндотермия, начинающаяся приблизительно при 152°C, представляет собой расплав. Потеря массы, по данным TGA приблизительно 2.5%, происходит одновременно с первым превращением, тогда как оставшиеся 0.5% потери массы происходят вплоть до начала плавления, это позволяет предположить, что некоторое количество молекул растворителя более прочно удерживается в решетке.

Изображение DSC для F-I демонстрирует интенсивную эндотермическую реакцию, начинающуюся приблизительно при 75°C, за которой следует вторая эндотермическая реакция, начинающаяся при приблизительно 155°C, соответствующая расплаву. Изображение TGA F-I показывает постепенную потерю 0.3% массы с последующей резкой потерей 1.5%, что вместе представляет собой дегидратацию решетки. Начало первого DSC превращения и соответствующая TGA потеря массы незначительно смещаются вследствие различий в скоростях нагревания. Первоначальная потеря массы представляет собой слабо удерживаемую воду гидратации, тогда как вторая потеря массы соответствует приблизительно 0.5 моля воды, присутствующей в решетке при очень низкой относительной влажности (ниже 5% - см. данные сорбции влаги).

Изображение DSC F-III представляет собой интенсивную низкотемпературную эндотермическую реакцию приблизительно при 30°C с последующей второй полной, относительно слабой эндотермической реакцией, начинающейся приблизительно при 70°C, и конечное превращение, начинающееся приблизительно при 146°C, соответствующее расплаву. Резкая 1.5% потеря массы (~0.5 моля) в TGA, совпадающая с первой эндотермической реакцией, соответствует потере слабо удерживаемых молекул воды, тогда как дополнительная ~1/6% потеря массы при температуре выше 60°C представляет собой потерю более прочно удерживаемых молекул воды, то есть молекул, которые присутствуют при очень низкой относительной влажности. Потеря массы, наблюдаемая после 170°, соответствует разложению F-III.

Схемы XRD для F-I и F-III изображают острые пики и плоскую базовую линию, указывающие на высоко кристаллизующиеся вещества. Угловые положения пиков при 2 θ и соответствующие данные 1/ d для типичных образцов F-I, F-III и S-II представлены в таблице 1. Хотя многие отражения интенсивности обычно находятся при одинаковых углах дифракции, каждая из форм дает особую порошковую рентгенограмму, указывая на четкие различия между S-II, F-I и F-III.

В области кристаллографии хорошо известно, что для любой данной полиморфной модификации относительные интенсивности дифракционных пиков могут изменяться вследствие предпочтительной ориентации, обусловленной такими факторами, как морфология кристаллов. Если имеется влияние предпочтительной ориентации, интенсивность пиков меняется, однако характерные положения пиков полиморфной модификации не ме-

няются, см. например The United States Pharmacopeia # 23, National Formulary # 18, pages 1843-1844, 1995. Таким образом, на основании интенсивности пиков а также положения пиков, F-I может быть идентифицирован по присутствию пиков при 7.9 ± 0.2 ; 10.7 ± 0.2 ; 14.9 ± 0.2 ; 15.9 ± 0.2 ; 18.3 ± 0.2 ; и $20.6 \pm 0.2^\circ$ при 2θ ; изображения которых были получены из медного источника излучения.

Таблица 1

S-II		F-I		F-III	
$2\theta (^\circ)$	$I/I_0 (\%)$	$2\theta (^\circ)$	$I/I_0 (\%)$	$2\theta (^\circ)$	$I/I_0 (\%)$
4.67	1.3	4.92	2.6	4.63	20.8
5.03	6	7.69	34.6	7.82	100
6.83	5.8	7.91	100	9.29	16.9
7.17	16.1	9.89	2.5	10.16	22.7
7.73	100	10.22	2	10.35	5.4
9.03	1.3	10.74	7.4	13.77	10.7
9.31	1.7	14.86	9.1	13.97	15.2
9.66	2.4	15.45	2.3	15.06	6.9
10.27	1.6	15.92	15.9	15.71	22.3
10.47	2.2	16.67	1.7	15.87	7.4
10.91	6.3	16.98	3.1	16.35	34.5
13.63	2.1	18.28	17.8	16.77	12.3
14.09	4.6	18.56	7	17.28	10
15.10	4.1	20.58	13.1	17.62	47.9
15.52	10.5	20.85	8.8	18.09	43.9
16.45	9.1	21.64	3.9	20.43	42
16.67	7.6	22.19	4.8	20.80	33.6
17.21	4.9	22.65	2.9	21.31	42.7
17.53	2.4	23.28	3.4	21.71	13
18.33	28.2	23.97	11.8	21.85	14.5
18.69	11.1	24.31	6.3	22.13	12.8
19.37	3.5	25.52	3.9	22.26	16.3
20.29	8.6	26.20	3.4	23.51	13.2
20.64	17.2	26.47	3.1	23.69	15.9
21.02	12.7	28.84	6.4	23.91	25.6
21.68	5.1	30.13	3.5	24.31	38.7
22.01	8.3	31.12	2.9	25.22	8
22.29	8			25.67	8.9
23.17	7.8			27.05	18.9
23.39	9.1			27.89	13.3
24.30	13.6			28.24	8.6
25.76	3.4			28.71	21.3
28.10	1.8			29.89	8.9
28.73	10.9			30.24	18.7
29.42	3.2			30.88	5.8
30.00	3.7			31.44	7.6
30.89	2.1			33.06	4.5
31.34	2.4			34.36	6
31.70	1.1				
32.81	1				
32.91	0.8				
33.48	2				

26.05	4				
26.63	5.5				
27.01	3.1				
27.49	2.8				

Дальнейшая характеристика F-I и F-III Проведены исследования гигроскопичности F-I и F-III. На фиг. 4 представлены изотермы сорбции влаги для F-I и F-III. После исходной экспозиции образцов, приблизительно до 5% RH, происходит увеличение массы влаги на 1.5 и 1.7% для F-I и F-III, соответственно, эквивалентное приблизительно 0.5 моля воды. Обе формы демонстрируют непрерывную сорбцию влаги по всей зоне влажности, что является следствием включения молекул воды в решетки.

Различия в поглощении влаги двумя формами, вероятно, отражает количество воды, которое может быть включено в две решетки (т.е. величину доступного пространства решетки, которое может вместить молекулы воды). Отсутствие гистерезиса в изотермах сорбция-десорбция для F-I и F-III указывает, что кристаллические формы быстро уравниваются при любой данной влажности.

Профили сорбции влаги для F-I и F-III показывают, что эти формы по существу являются нестехиометрическими гидратами. При относительной влажности окружающей среды (около 50% RH), F-I содержит приблизительно 1.7% воды, соответствующей 0.5 моля воды, тогда как F-III сорбирует около 3.0% воды, что соответствует приблизительно 0.85 моля воды. Основная масса форм F-I и F-III быстро уравнивается с атмосферой так, что содержание воды, определяемое с помощью аналитических методов, является отражением относительной влажности во время сбора данных. По данным DSC, выявляемые различия от партии к партии, вероятно, обусловлены образцами, гидратированными в различной степени вследствие хранения при разных условиях окружающей среды.

Получены рентгенограммы для образцов F-I и F-III, хранившихся при различной относительной влажности (0; 22; 50 и 80%). Когда увеличивается относительная влажность, происходит постепенное смещение первоначальных (0% RH) пиков F-III приблизительно при 13.8; 17.6; 18.0; 20.5 и 24.0° при 2 θ так же, как и незначительное смещение менее интенсивных пиков. Эти наблюдаемые изменения в рентгенограммах F-III указывают, что меняются размеры элементарной ячейки, чтобы, вероятно, вместить слабо удерживаемые молекулы воды, когда увеличивается относительная влажность. Непрерывное смещение пиков в зависимости от влажности хорошо коррелирует с данными по сорбции влаги, о чем свидетельствует постепенное увеличение массы в пределах этой области RH, доказывающее вариабельность образования гидрата.

Аналогичный эксперимент проведен с F-I, чтобы установить, будет ли оказывать изменение относительной влажности подобное действие на его решетку (0, 25; 52; 73 и 95% RH). Наблюдается очень незначительное смещение пиков 0% RH приблизительно при 7.7; 18.3; 18.5; 20.5; 20.8° при 2 θ , когда увеличивается относительная влажность. Также оказалось, что пики приблизительно при 7.7; 20.8 и 24.1 становятся несколько более расширенными, и менее разделенными при более высокой относительной влажности, это указывает на то, что вода оказывается сорбированной в аморфных компонентах (или пластифицирует твердое вещество), особенно при 73 и 95% RH. Смещение пиков на рентгенограммах F-I менее драматично, чем наблюдаемое смещение пиков в случае экспонирования F-III при различной относительной влажности. Это позволяет предположить, что решетка F-I не подвергается растяжению и/или уплотнению, как решетка F-III.

Обнаружено, что F-I и F-III стабильны в пределах всей области относительной влажности, несмотря на способность F-III сорбировать почти вдвое больше воды. Установлено, что две формы имеют сравнимые размеры кристаллов, морфологию, растворимость в воде и скорости растворения.

Проведено исследование высушивания, чтобы проследить десольватацию S-II как функцию времени и температуры высушивания (см. фиг. 5). Во время эксперимента де-

сольватации получены рентгенограммы для различных временных точек. Большинство пиков дифракции, полученных при исследовании десольватации S-II, оказываются с углами, подобными F-I, что подтверждает, что решетки S-II и F-I очень схожи. Исчезновение пиков дифракции приблизительно при 6.8 ; 7.2 и 14.0° при 2θ после только минимального высушивания позволяет предположить, что эти отражения могут быть отнесены к кристаллографическим плоскостям, вмещающим частичную плотность электронов молекул этилацетата.

Продолжительный отжиг под вакуумом сольватированного вещества при высоких температурах дает F-I. Полученный таким способом F-I показывает на рентгенограммах высокую степень кристалличности. Поэтому вещество, полученное путем кристаллизации из раствора этанола и этилацетата с последующим высушиванием под вакуумом в течение только нескольких часов, как предложено в '474, проявляет очень низкую кристалличность, так как такой способ дает в результате частично десольватированный S-II.

F-I и F-III имеют некоторые преимущества перед вышеописанной формой арзоксифена предыдущего уровня техники. По сравнению с арзоксифеном, полученными способами, предложенными в '474, F-I и F-III, более стабильны при температуре окружающей среды и поэтому оказываются более поддающимися фармацевтической обработке, то есть созданию дозированных композиций. Кроме того, F-I и F-III являются значительно более кристаллическими, чем форма, описанная в '474. Кристаллические вещества обычно менее гигроскопичны и более стабильны (то есть менее склонны к химическому разрушению, сохраняют консистентные свойства), чем аморфные вещества, и поэтому являются более желательными для производства композиций. Кроме того, в отличие от формы арзоксифена, полученной способами, предложенными в '474, которая содержит в своей решетке этилацетат и воду, F-I и F-III содержат только воду.

Методы исследования

Измерения DSC проводили на TA Instruments 2920 Modulated DSC, присоединенном к Thermal Analyst 3100 и снабженном охлаждающей системой. Образцы (3-5 мг) нагревали в извитых алюминиевых резервуарах от 10 до 240°C при скорости нагревания $2^\circ\text{C}/\text{минуту}$.

TGA исследования проводили на TA Instruments 2050 термогравиметрическом анализаторе, присоединенном к Thermal Analyst 3100. Образцы (5-10 мг) нагревали в открытых резервуарах от 25 до 250°C при скорости нагревания $5^\circ\text{C}/\text{минуту}$.

Рентгенограммы получали на Siemens D5000 рентгеновском порошковом дифрактометре, снабженном $\text{CuK}\alpha$ источником ($\lambda + 1.54056 \text{ \AA}$) и Kevex детектором твердого состояния, работающем при 50 кВ и 40 мА . Каждый образец сканировали между 4 и 35° в 2θ . Образцы оставляли для уравнивания, по крайней мере, в течение 30 минут при требуемой температуре и/или относительной влажности до сбора данных.

Измерения гигроскопичности производили для F-I и F-III, используя метод VTI, следующим образом. Каждый образец высушивали под вакуумом при 60°C до тех пор, пока не прекращалось выявление дальнейшей потери массы, за это время опытная камера была доведена до 0% относительной влажности. Изотермы сорбции влаги получены при 25°C , используя VTI вакуумные рычажные весы со шкалой, проградуированной в процентах влажности, при следующих условиях: величина пробы - $10\text{-}15 \text{ мг}$, область адсорбции/десорбции - $0\text{-}95\%$ относительной влажности, ступень интервала - 5% , промежуток времени между отборами проб - 10 минут .

Следующие примеры иллюстрируют способы получения гидрата данного изобретения. Примеры в любом случае не предназначены для ограничения ими объема защиты этих способов и не должны быть так истолкованы.

ПОЛУЧЕНИЕ

Получение 1

S-II

Неочищенный арзоксифен (1.58 г вещества, полученного с помощью способа примера 41 из патента US №5723474, рекомендации которого приведены в описании цитированием), суспендирован в 28 мл этилацетата и нагрет в колбе с обратным холодильником. Для растворения добавлен этанол (18 мл). Раствор кипятили в течение 20 минут, а затем оставляли для охлаждения до комнатной температуры. Осадок фильтровали под вакуумом и промывали 30 мл этилацетата, чтобы получить 1.05 г порошкообразного белого твердого вещества.

Пример 1. F-I из S-II

S-II высушивался в вакуумном сушильном шкафу (-25 in. Hg) при 100°C в течение 118 часов, чтобы получить F-I.

Пример 2.

Улучшенный способ получения F-I из арзоксифена

1 литровая 3-гор лая круглодонная колба, снабженная дефлегматором и верхней мешалкой, загружалась 25.0 г арзоксифена, 475 мл тетрагидрофурана и 25 мл воды. Реакционный сосуд затем приспособлялся для простой перегонки. Реакционную смесь нагревали с обратным холодильником и 250 мл дистиллята удаляли. Нагрев быстро убирали и 250 мл свежего безводного тетрагидрофурана добавляли в сосуд. Атмосферная перегонка продолжалась с удалением дополнительных 250 мл дистиллята. Нагрев быстро удаляли, добавляли 250 мл свежего тетрагидрофурана и удаляли дополнительные 250 мл дистиллята. Добавляли дополнительные 250 мл тетрагидрофурана, а реакционную смесь выдерживали при кипячении. При добавлении тетрагидрофурана образовывался белый осадок. Перемешиваемую реакционную смесь оставляли для медленного охлаждения в течение 3 часов, во время которых твердые вещества выпадали в осадок и шлам достигал температуры окружающей среды. Кристаллический шлам фильтровался и высушивался под вакуумом при 50°C в течение 48 часов с незначительным продуванием N₂. Выход - 22.50 г (90.0%). XRD-анализ показал, что спектры влажного осадка и сухого твердого вещества по существу идентичны, и по существу идентичны со спектром ранее полученного F-I. При DSC анализе установлена точка плавления - 157°C, тогда как TGA-анализ показал 1.5% потери массы в диапазоне между температурой окружающей среды и 100°C. Чистота ВЭЖХ, рассчитанная как свободное основание, составила 88.1% против теоретической эффективности 92.9%. ВЭЖХ-анализ показал уровень общего связанного вещества - 0.44%.

Пример 3

F-I из [6-бензилокси-3-[4-[2-(пиперидин-1-ил)этоксифенокси]-2-(4-метоксифенил)]бензо[b]тиофен-(S-оксид)]

Тетрагидрофуран (261 мл), воду (45 мл), концентрированную серную кислоту (6.14 г) и [6-бензилокси-3-[4-[2-(пиперидин-1-ил)этоксифенокси]-2-(4-метоксифенил)]бензо[b]тиофен-(S-оксид) (емкость ВЭЖХ - 99%), общий уровень вещества, связанного с ВЭЖХ - 0.35%) объединяли и перемешивали до гомогенности. Добавляли 10% Pd/C (5.6 г суспендировали в 22 мл воды) с 5 мл водной промывки. Полученную суспензию отсасывали и оставляли под водородом при 60 фунтах на кв. дюйм (1 фунт на кв. дюйм = 6.89476 кПа). Температуру реакции доводили до 30°C. Через 2 часа добавляли 10% Pd/C (5.6 г) с водой (30 мл). Гидрогенизацию при 60 фунтах на кв. дюйм и 30°C продолжали в течение дополнительных 22 часов. Добавили дополнительные 4.40 г 10% Pd/C в 30 мл воды, а гидрогенизацию продолжали при 60 фунтах на кв. дюйм (1 на кв. дюйм = 6.89476 кПа) и 30°C в течение дополнительных 2.5 часов. Катализатор удаляли фильтрованием и pH фильтрата приводили к 7.24 50% гидроксидом натрия. Добавили хлорид натрия (8.66 г), растворенный в воде (18 мл), и двухфазный раствор перемешивали в течение 30 минут. Фазы разделяли и водную фазу снова экстрагировали 50 мл тетрагидрофурана. Органические фазы объединяли и концентрировали до объема 50 мл с помощью перегонки при атмосферном давлении. К концентрату при 24°C было добавлено 180 мл метанола в течение 1 часового периода. Полученный кристаллический шлам перемешивали в течение 30

минут при 24°C, охлаждали до 0°C и перемешивали в течение 1 часа. Твердые вещества отделяли фильтрованием и промывали последовательно 39 мл воды и 39 мл метанола с последующей вакуумной сушкой в течение ночи при 50°C. Выход -15.52 г (67.8%).

Порцию продукта (10 г), из полученного выше вещества, перекристаллизовывали из тетрагидрофурана и воды, как описано в примере 2.

Использованная терминология

Используемый термин «эффективное количество» означает количество F-I, которое способно ингибировать заболевания или их пагубные воздействия, описанные в заявке. Когда F-I вводят одновременно с эстрогеном, прогестинном, ингибитором ароматазы или ингибитором AchE, термин «эффективное количество» также означает количество такого агента, способное осуществить желаемое действие.

Термины «ингибирующий» и «ингибирует» подразумевают их общепринятые значения, то есть предупреждающий, препятствующий, ограничивающий, купирующий, уменьшающий интенсивность симптомов, замедляющий, останавливающий или реверсирующий прогрессирование или тяжесть патологического состояния или его осложнения, описанные в заявке.

Используемые термины «предупреждающий», «предупреждение», «профилактика», «профилактический» и «предотвращать» являются взаимозаменяемыми и подразумевают уменьшение вероятности, что у реципиента F-I останутся неизлечимыми или будут проявляться любые патологические состояния или их осложнения, описанные в заявке.

Термины «эстроген-дефицитный» и «недостаточность эстрогена» относятся к состоянию или возникающему естественно, или клинически индуцированному, когда женщина не может продуцировать достаточное количество эндогенных эстрогенных гормонов для поддержания эстроген-зависимых функций, например, менструальной функции, гомеостаза костной массы, нейронной функции, состояния сердечнососудистой системы и тому подобного. Такие эстроген-дефицитные состояния возникают во время менопаузы и в результате хирургической или химической овариэктомии, включая ее функциональный эквивалент, например, в результате лекарственной терапии ингибитором ароматазы, агонистами или антагонистами GnRH, ICI 182780 и тому подобным. Заболевания, связанные с недостаточностью эстрогена, включают в себя разрежение кости, остеопороз, сердечнососудистые заболевания и гиперлипидемию, но не ограничиваются перечисленными.

Используемый термин «эстроген» включает в себя стероидные соединения, характеризующиеся эстрогенной активностью, такие как 17β-эстрадиол, эстрон, конъюгированный эстроген (премарин - Premarin⁰), конский эстроген 17β-этинилэстрадиол и тому подобное. Предпочтительными соединениями на основе эстрогена являются премарин⁰ и норэтилнодрел.

Используемый термин «прогестин» включает соединения, проявляющие прогестероноподобную активность, такие например, как прогестерон, норэтилнодрел, нонгестрел, мегестрол ацетат, норэтиндрон и тому подобные. Норэтиндрон является предпочтительным агентом на основе прогестерона.

Используемый термин «ингибитор ароматазы» включает в себя соединения, которые способны ингибировать ароматазу, например, такие коммерчески доступные ингибиторы, как аминоклутемид (цитандрен⁰ - Cytandren⁰), анастразол (аримидекс⁰ Arimidex⁰), летрозол (фемара⁰ - Femara⁰), форместан (ленатрон⁰ - Lenatron⁰), эксместан (аромасин⁰ - Aromasin⁰) и тому подобное.

Используемый в описании термин "аналоги LHRH" относится к аналогам лютеинизирующего гормона - рилизинг гормона, которые ингибируют продукцию эстрогена у женщин, находящихся в предклимактерическом периоде, и включают в себя, например, гoserelin (золодекс⁰ - Zolodex⁰), leuprolide (лупрон⁰ - Lupron⁰) и тому подобное.

Используемый термин "ингибитор AchE" включает в себя соединения, которые ингибируют ацетилхолинэстеразу, например, физостигмин салицилаг, такрин гидрохлорид, донепезил гидрохлорид и тому подобные.

Термин "активирует ChAT" подразумевает увеличение энзиматической активности ChAT, то есть ускорение превращения холина до ацетилхолина. Эта активация должна включать увеличение эффективности и/или скорости реакции ChAT и холина и/или увеличение количества ChAT, присутствующего в районе действия.

Это увеличение количества присутствующего фермента может быть обусловлено генной регуляцией или другой стадией синтеза при образовании фермента и/или уменьшением инактивации и метаболизма фермента.

Отдельные методы тестирования

Основной способ подготовки крыс: Самок крыс Sprague Dawley (диапазон от 200 до 225 г) в возрасте семидесяти пяти дней (если не указано особо) получали из лаборатории Charles River (Portage, MI). Животным делали двустороннюю овариэктомию (OVX), или подвергали хирургической операции по Шаму (Sham) в лаборатории Charley River, а затем через одну неделю перевозили. По прибытии их размещали в металлические переносные клетки по группам из 3 или 4 животных на клетку и предоставляли свободный доступ к пище (содержание кальция приблизительно 0.5%) и воде в течение одной недели. Температура помещения поддерживалась при $22.2^{\circ}\text{C} \pm 1.7^{\circ}\text{C}$ при минимальной относительной влажности - 40%. Световой режим в помещении составлял 12-ти часовое освещение и 12-часовую темноту.

Схема дозирования и сбор ткани: после одной недели акклиматизации (поэтому две недели после OVX) начали ежедневное введение F-I. 17α этинилэстрадиол или F-I давали перорально, если не указано особо, в виде суспензии в 1% карбоксиметилцеллюлозе или растворенными в 20% циклодекстрине. Животные получали дозы препарата ежедневно в течение 4 дней. После курса введения лекарственного средства, животных взвешивали и анестезировали смесью кетамин: ксилазин (2:1, объем/объем) и в виде пунктата из сердца брали образцы крови. Животных затем умерщвляли асфиксией CO_2 , матку удаляли через срединный разрез и определяли влажный вес матки. 17α -этинилэстрадиол получали от Sigma Chemical CO., St., Louis, MO.

Сердечнососудистое заболевание/гиперлипидемия

Образцы крови, взятой у вышеупомянутых животных, оставляли для свертывания при комнатной температуре в течение 2 часов и сыворотку получали после центрифугирования в течение 10 минут при 3000 оборотов в минуту. Холестерин сыворотки определяли, используя высокоэффективный анализ холестерина Boehringer Mannheim Diagnostics. Вкратце, холестерин окисляли до холест-4-ен-3-она и перекиси водорода. Затем перекись водорода взаимодействовала с фенолом и 4-аминофеназоном в присутствии пероксидазы с образованием п-хинониминового красителя, который определяли спектрофотометрически при 500 нм. Концентрацию холестерина затем рассчитывали по стандартной кривой. Все исследования автоматизировали, используя Biomek Automated Workstation.

Исследование пероксидазы эозинофилов матки

Матки от вышеупомянутых животных хранили при 4°C до момента исследования фермента. Матки гомогенизировали в 50 мМ трис-буфере (pH - 8.0), содержащем 0.005% тритон X-100. После добавления в трисбуфер 0.01% перекиси водорода и 10 мМ О-фенилендиамина (конечные концентрации) в течение одной минуты следили за увеличением поглощения при 450 нм. Присутствие эозинофилов в матке является показателем эстрогенной активности соединения. Определяли максимальную скорость 15-ти секундных интервалов в пределах начального, линейного отрезка реакционной кривой.

Способ исследования ингибирования разрежения кости (остеопороза).

После проведения вышеописанной основной подготовки крыс обрабатывали ежедневно в течение тридцати пяти дней (6 крыс на группу) и на 36-й день умерщвляли асфиксией двуокисью углерода. Тридцатипятидневный период времени достаточен для до-

стижения максимального снижения плотности кости, определяемого, как описано в заявке. Во время умерщвления крыс матки удаляли, отслаивали инородные ткани и жидкое содержимое выбрасывали перед определением влажного веса для того, чтобы подтвердить эстрогенную недостаточность, связанную с полной овариэктомией. Обычно в ответ на овариэктомию вес матки уменьшается приблизительно на 75%. Затем для проведения последующего гистологического анализа, матки помещали в 10% нейтральный забуференный формалин.

Правые бедренные кости иссекали и на периферическом метафизе, получали дигитализированную рентгенограмму и анализировали с помощью программы анализа изображения (NIH). Проксимальные части большеберцовых костей этих животных также сканировали с помощью количественной компьютерной томографии. В соответствии с вышеописанными способами, опытным животным перорально вводили F-I или этинилэстрдиол (EE₂) в 20% гидроксипропил β-циклодекстрине. F-I также используется в комбинации с эстрогеном или прогестином.

Исследование пролиферации MCF-7

Клетки MCF-7 аденокарциномы молочной железы (ATCC HTB 22) содержали в среде MEM (минимальная поддерживающая среда без фенольного красного, Sigma, St. Louis, MO), дополненной 10% фетальной бычьей сывороткой (FBS) (объем/объем), глутамином (2 мМ), пируватом натрия (1 мМ) HEPES {N-[2-гидроксиэтил]-пиперазин-N'-[2-этансульфокислота] 10 мМ}, не-незаменимые аминокислоты и бычий инсулин (1 мкг/мл) (поддерживающая среда). За десять дней до исследования клетки MCF-7 переводили в поддерживающую среду, дополненную 10% покрытым декстраном древесным углем, захватывающим фетальную бычью сыворотку ((DCC-FBS) среда исследования) вместо 10% FBS, чтобы истощить внутренние накопления стероидов. Клетки MCF-7 удаляли из чашек с поддерживающей средой, используя клеточную диссоциирующую среду (Ca⁺⁺/Mд⁺⁺ без HBSS (без фенолового красного), дополненную 10 мМ HEPES и 2 мМ EDTA). Клетки дважды промывали аналитической средой и доводили до 80000 клеток/мл. Приблизительно 100 мл (8000 клеток) вносили в плоскодонные лунки микрокультуры (Costar 3596) и инкубировали при 37°C в 5% CO₂ увлажненном инкубаторе в течение 48 часов, чтобы обеспечить клеточное сращивание и уравнивание после переноса. Готовили серии разведений лекарственных средств и DMSO, в качестве контроля, в аналитической среде, и 50 мл переносили в утроенные микрокультуры с последующим добавлением 50 мл среды исследования до конечного объема 200 мл. После дополнительных 48 часов при 37°C в 5% CO₂-инкубаторе, микрокультуры обрабатывали импульсной меткой тритированного тимидина (1 мкКи/лунку) в течение 4 часов. Культивирование завершали замораживанием при -70°C в течение 24 часов с последующим оттаиванием и сбором микрокультур, используя полуавтоматический коллектор клеток Skatron. Пробы считали в жидком сцинтилляторе, используя β-счетчик Wallac BetaPlace.

Ингибирование DMBA-индуцированной опухоли молочной железы

Эстроген-зависимые опухоли молочной железы получали у самок крыс Sprague-Dawley, которых покупали в Harlan Industries, Indianapolis, Indiana. Крысы в возрасте около 55 дней получали с однократным пероральным кормлением 20 мг 7.12-диметилбенз[α]антрацена (DMBA). Приблизительно через 6 недель после введения DMBA молочные железы пальпировали с недельными интервалами с целью обнаружения опухолей. Как только появлялась одна или больше опухолей, метрическим кронциркулем измеряли наибольший и наименьший диаметры каждой опухоли, регистрировали измерения и таких животных отбирали для эксперимента. Предпринята попытка равномерно распределить опухоли различного размера между обрабатываемыми и контрольными группами так, чтобы опухоли среднего размера оказались равномерно распределенными между опытными группами. Контрольные и опытные группы для каждого эксперимента содержали от 5 до 9 животных.

F-I вводили или посредством внутривбрюшинной инъекции в 2% аравийской камеди, или перорально. Перорально вводимые соединения либо растворяли, либо суспендировали в 0.2 мл кукурузного масла. Каждую обработку, включая контрольные введения аравийской камеди и кукурузного масла, осуществляли один раз ежедневно каждому опытному животному. После первоначального измерения опухоли и отбора опытных животных опухоли измеряли каждую неделю с помощью вышеупомянутого способа. Обработку и измерения животных продолжали в течение 3-5 недель, за время которых устанавливали конечные размеры опухолей. Для каждой обработки соединениями и для контрольных введений определяли изменение среднего размера опухоли.

Способы тестирования фиброза матки

Тест 1: Женщинам, в количестве между 3 и 20, страдающим фиброзом матки, вводили F-I. Количество вводимого соединения составляло от 0.1 до 1000 мг/день, а период введения составлял 3 месяца. Для выяснения влияния соединения на фиброз матки женщин наблюдали во время периода введения и вплоть до 3 месяцев после прекращения введения.

Тест 2: Использовали тот же способ, что в тесте 1, за исключением того, что период введения составлял 6 месяцев.

Тест 3: Использовали тот же способ, что в тесте 1, за исключением того, что период введения составлял 1 год.

Тест 4: Для индукции лейомиомы у сексуально зрелых самок морских свинок применяли пролонгированную эстрогенную стимуляцию. Животным вводили эстрадиол в инъекциях 3-5 раз в неделю в течение 2-4 месяцев или до тех пор, пока не появлялись опухоли. Введения, состоящие из F-I или наполнителя, производили ежедневно в течение 3-16 недель, а затем животных умерщвляли, собирали матки и исследовали регрессию опухолей.

Тест 5: Ткань лейомиом человека имплантировали в брюшную полость и/или в миометрий матки половозрелой, кастрированной самки бестимусной мыши. Экзогенный эстроген вводили, чтобы вызвать рост ткани эксплантата. В некоторых случаях собранные опухолевые клетки культивировали *in vitro* до имплантации. Обработку, состоящую из F-I или наполнителя, осуществляли промыванием желудка ежедневно в течение 3-16 недель, и имплантаты удаляли и оценивали рост или регрессию. Во время умерщвления крыс матки собирали, чтобы оценить состояние органа.

Тест 6: Получали ткань фиброзных опухолей и поддерживали *in vitro* в качестве первичных нетрансформированных культур. Операционные препараты пропускали через стерильную ячейку или сито, или альтернативно, с помощью иглы, препарировали ткань от окружающих тканей, чтобы получить однородную клеточную суспензию. Клетки поддерживали в среде, содержащей 10% сыворотку и антибиотик. Определяли скорость роста в присутствии и в отсутствие эстрогена. Исследовали способность клеток продуцировать С3-компонент комплемента и их ответ на факторы роста и ростовые гормоны. *In vitro* оценивали пролиферативный ответ культур после обработок прогестинами, GnRH, F-I и наполнителями. Ежедневно определяли уровни рецепторов стероидных гормонов, чтобы выяснить, сохраняются ли *in vitro* важные клеточные свойства. Использовали ткань от 5-25 пациентов.

Тест 7: Определяли способность F-I ингибировать стимулируемую эстрогеном пролиферацию линий клеток ELT, полученных из лейомиомы, как описано Fuchs-Young, et al., "Inhibition of Estrogen-Stimulated Growth of Uterine Leiomyomas by Selective Estrogen Receptor Modulators", *Mol. Car.*, 17 (3): 1510159 (1996), рекомендации которого включены в описание цитированием.

Способ тестирования эндометриоза

Тест 1: В качестве опытных животных использовали от двенадцати до тридцати взрослых самок крыс линии CD. Крыс разделили на три равные группы. У всех животных контролировали эстральный цикл. В день предтечки каждой самке делали операцию. У

самок каждой группы удаляли левый рог матки, рог разрезали на небольшие квадратные кусочки и эти квадраты произвольно пришивали в различных участках, прилегающих к мезентериальному кровотоку. Кроме того, самкам группы 2 удаляли яичники. Со дня после операции, животным группы 1 и 2 производили внутрибрюшинные инъекции воды в течение 14 дней, тогда как животным группы 3 осуществляли внутрибрюшинные инъекции 1.0 мг F-I на килограмм веса тела в течение такого же периода времени. После 14 дней обработки, каждую самку умерщвляли и удаляли эндометриальные эксплантаты, надпочечники, оставшуюся часть матки и яичники, что возможно, и подготавливали для гистологического исследования. Яичники и надпочечники взвешивали.

Тест 2: В качестве опытных животных использовали от двенадцати до тридцати взрослых самок крыс линии CD. Крыс делили на две одинаковые группы. У всех животных контролировали эстральный цикл. В день предтечки каждой самке делали операцию. У самок каждой группы удаляли левый рог матки, который разрезали на квадратные кусочки, и квадраты произвольно пришивали в различных участках, прилегающих к мезентериальному кровотоку. Приблизительно через 50 дней после операции животным группы 1 делали внутрибрюшинные инъекции воды в течение 21 дня, в то время как животным из группы 2 делали внутрибрюшинные инъекции 1.0 мг F-I на килограмм веса тела в течение такого же периода времени. После 21 дня обработки каждую самку умерщвляли, а эксплантаты эндометрия и надпочечники удаляли и взвешивали. Эксплантаты оценивали как показатель роста. Эстральные циклы контролировались.

Тест 3: Для индукции эндометриоза у крыс и/или кроликов использовали аутоотрансплантат ткани эндометрия. Репродуктивно зрелых самок животных подвергали двусторонней овариэктомии, а эстроген возмещали экзогенно, обеспечивая, таким образом, определенный и постоянный уровень гормона. Аутогенную эндометриальную ткань имплантировали в брюшину 5-150 животных и обеспечивали эстрогеном, чтобы вызвать рост эксплантированной ткани. Обработку, состоящую из соединения, согласно изобретению, производили посредством промывания желудка ежедневно в течение 3-16 недель, имплантаты удаляли, и оценивали рост или регрессию. Во время умерщвления брали интактный рог матки, чтобы оценить состояние эндометрия.

Тест 4: Ткань из патологических участков эндометрия человека имплантировали в брюшину половозрелых самок бестимусных мышей. Обеспечивали экзогенным эстрогеном, чтобы вызвать рост эксплантированной ткани. В некоторых случаях собранные клетки эндометрия культивировали *in vitro* до имплантации. Обработку, состоящую из F-I, производили с помощью промывания желудка ежедневно в течение 3-16 недель, имплантаты удаляли, и определяли рост или регрессию. Во время умерщвления удаляли матку, чтобы оценить состояние интактного эндометрия.

Тест 5: Ткань из участков повреждения эндометрия человека собирали и содержали *in vitro* в качестве первичных нетрансформированных культур. Операционные препараты пропускали через стерильную ячейку или сито или, альтернативно, препарировали ткань от окружающих тканей, чтобы получить суспензию из клеток одного типа. Клетки поддерживали в среде, содержащей 10% сыворотку и антибиотик. Определяли скорость роста в присутствии и в отсутствие эстрогена. Исследовали способность клеток продуцировать C3-компонент комплемента, а также ответ клеток на факторы роста и ростовые гормоны. *In vitro* после обработки прогестинами, GnRH, F-III и наполнителем, оценивали пролиферативный ответ культур. Еженедельно определяли уровни рецепторов стероидных гормонов для выяснения того, сохраняются ли *in vitro* важные свойства клеток. Использовали ткань от 5-25 пациентов.

Расстройства ЦНС, включая болезнь Альцгеймера

Эстрогены, такие как 17 β -эстрадиол, регулируют генную транскрипцию посредством связывания с эстрогенными рецепторами (ER), которые находятся в цитоплазме определенных популяций клеток. Лигандная активация ER является предпосылкой для транспорта комплекса в ядро, где связывание с согласованной последовательностью 13

пар оснований палиндромной ДНК (элемент ответа эстрогена или ERE) запускает процесс сборки транскрипционного аппарата, который достигает своей кульминации при активации соответствующих генов-мишеней. Идентифицировано множество генов, которые регулируются эстрогенами. Они включают в себя белки цитоскелета, ферменты биосинтеза нейротрансмиттеров и ферменты метаболизма, и рецепторы, а также другие гормоны и нейропептиды. Элементы ERE идентифицированы во многих эстрогенпозитивных генах, включая вителлогенин, c-fos, пролактин и лютеинизирующий гормон.

Имеющие большое значение для центральной нервной системы ERE-подобные последовательности были идентифицированы в $p75^{ngf}$ и $trkA$, обе из которых служат сигнальными молекулами для нейротрофинов: фактора роста нервов (NGF), произведенного из головного мозга нейротрофического фактора (BDNF), и нейротрофина-3.

Показано, что BDNF так же, как и NGF, повышают жизнеспособность холинэргических нейронов в культуре. Полагают, что взаимодействие между нейротрофинами и эстрогенами является важным для развития и выживаемости базальных нейронов переднего мозга (которые дегенерируют при болезни Альцгеймера) при тех клинических состояниях, при которых недостаточность эстрогена (постклимактерический период) может привести к потере этих нейронов.

Следующий эксперимент проводили на овариэктомированных крысах (подготовленных как описано выше) для того, чтобы выявить сходство или различие во влиянии F-I и эстрогена на экспрессию гена в различных областях мозга. Крысам в возрасте шести недель ежедневно вводили с помощью подкожных инъекций эстрадиол бензоат (0.03 мг/кг), F-I или наполнитель (контроль). После пяти недель обработки животных умерщвляли, удаляли мозг, и микродиссекцией собирали гиппокамп. Гиппокамп быстро замораживали в жидком азоте и хранили при -70°C . Общую ДНК получали из объединенной ткани животных из групп соответствующих обработок и контрольной группы, и обратно транскрибировали, используя 3'-олигонуклеотидный праймер, который выбирали для популяций специфических РНК (поли-A+).

Полимеразные цепевые реакции (PCR) проводили в коктейле, состоящем из произвольных 5-олигонуклеотидов (длиной 10 пар оснований; всего 150), реакционного буфера, Tag-полимеразы и $^{32}\text{PdTSP}$.

После 40 циклов амплификации продукты реакции фракционировали по размеру в 6% TBE-мочевина геле, высушивали и экспонировали на рентгеновской пленке. Полученные картины распределения мРНК сравнивали между группами.

Применение F-I вместе с эстрогеном

Известно, что женщин в пери- и постклимактерическом периоде часто подвергают гормональной заместительной терапии (HRT), чтобы преодолеть негативные последствия, связанные со снижением в циркуляции эндогенного эстрогена, например, для лечения приступообразного ощущения жара. Однако HRT может быть связана с повышенным риском возникновения определенных раков, включая рак матки и молочной железы. F-I можно применять вместе с HRT для ингибирования этих процессов.

Применение F-I вместе с ингибиторами ароматазы

По определению, у женщин в постклимактерическом периоде, яичники не функционируют. Единственным источником эстрогенов у них является превращение андрогенов надпочечников до эстрогенов с помощью ферменту с ароматазы, который обнаружен в периферических тканях (включая жировую ткань, мышцы и саму опухоль молочной железы). Так, лекарственные средства, которые ингибируют ароматазу (ингибиторы ароматазы), истощают циркулирующий эстроген у женщин в постклимактерическом периоде. Истощение эстрогена посредством ингибирования ароматазы является важной возможностью при лечении пациентов, страдающих метастатическим раком молочной железы. Во время лечения ингибитором ароматазы отсутствие циркулирующего эстрогена может оказывать негативные, не предполагаемые побочные воздействия, например, на уровень

липидов в сыворотке. Для предупреждения этих негативных воздействий можно применять F-I.

Применение F-I вместе с аналогом LHRH

Длительное воздействие аналогом LHRH (лютеинизирующий гормон-рилизинг гормон) способствует ингибированию продукции эстрогена у женщин в предклимактерическом периоде, посредством десенсибилизации гипофизарной железы, которая потом больше не стимулирует яичники к продукции эстрогена. Клиническим эффектом является «лекарственная овариэктомия», которая является обратимой при отмене аналога LHRH. Во время лечения аналогом LHRH отсутствие циркулирующего эстрогена может быть причиной негативных, не предполагаемых побочных эффектов, например, влияние на уровни липидов сыворотки. F-I может применяться для ингибирования этих негативных эффектов.

Увеличение уровней ацетилхолина

Известно, что у пациентов с болезнью Альцгеймера значительно ниже уровень холинэргических нейронов в гиппокампе, чем у их ровней, не страдающих этим заболеванием. Оказалось, что прогрессивная потеря этих холинэргических нейронов отражает потерю памяти и познавательной функции у таких пациентов. Полагают, что причиной снижения количества этих нейронов является утраченная или сниженная функция нейротрансммиттера ацетилхолина.

Уровень ацетилхолина в нейроне по существу определяют по тому, как изменяется равновесие между биосинтезом и биodeградацией. Фермент холин-ацетилтрансфераза (ChAT) главным образом ответственен за синтез ацетилхолина, а ацетилхолинэстераза (AChE) - за его деградацию.

Для изучения влияния F-I на уровни ChAT проведен следующий эксперимент: после описанной выше обычной подготовки крыс, 40 крысам ежедневно вводили путем подкожной инъекции и перорального кормления через желудочный зонд 3 мг/кг/день F-I в наполнителе, содержащем 10% циклодекстрин, эстрадиол бензоат в количестве 0.03 или 0.3 мг/кг/день, или контроль наполнителя. Животных обрабатывали в течение 3 или 10 дней. Использовали двенадцать животных на каждую схему приема лекарственного средства. Через соответствующие интервалы времени животных умерщвляли и вскрывали их мозг. Определенные порции мозга гомогенизировали и анализировали. Гомогенаты гиппокампа и лобной части коры мозга обрабатывали и проводили определение активности ChAT путем анализа радиоактивности биосинтеза ацетилхолина. Этот метод может быть обнаружен в J. Neural Transmiss., 78:183-193, 1989, описание которого включено в виде ссылки.

Как предполагали, у OVX-животных уровни ChAT снижены на >50% ($p < 0.001$) по сравнению с фиктивно оперированными контролями.

В другом, аспекте данного изобретения, F-I применяли в комбинации с ингибитором AChE. Применение ингибитора AChE приводило к повышению уровней ацетилхолина за счет блокирования его деградации через ингибирование AChE.

Доброкачественная гиперплазия простаты (BPH)

Историю вопроса относительно связи между действием эстрогена и лечением BPH и карциномы простаты см. в Международной заявке PCT WO 98/07274, 1998.

В экспериментах, описанных ниже, на нескольких линиях клеток рака простаты человека оценивали способность F-I связывать рецепторы эстрогена.

Лизаты линий клеток LNCaP, DU-45 и PC-3 рака простаты человека готовили в среде TEG, содержащей 50 нМ трис-HCl, pH 7.4, 1.5 мМ этилендиаминтетрауксусную кислоту (EDTA), 0.4 М KCl, 10% глицерин, 0.5 мМ 2-ME и 10 мМ молибдата натрия, кроме того, содержащее ингибиторы протеаз пепстатин (1 мг/мл), лейпептин (2 мг/мл), апротинин (5 мг/мл) и фенилметилсульфонилфторид (PMSF, 0.1 мМ) (TEGP).

Клеточные лизаты центрифугировали и осадок ресуспендировали в холодной TEGP (1 мл TEGP/100 мг осадка) и разрушали ультразвуком в течение 30 секунд (нагрузка

цикла 70%, мощность - 1.8) на ультразвуковой установке Branson, модель 450. Лизаты осаждали центрифугированием при 10000 x g в течение 15 минут при 4°C, после чего супернатант отделяли и либо использовали немедленно, либо хранили при -70°C.

Исследование конкурентного связывания: в качестве связывающего буфера использовали TEG, в котором 0.4 М KCl заменили 50 mM NaCl и в который к тому же добавили 1 мг/мл овальбумина (TEGO). F-I разбавляли до 20 нМ в TEGO, из которого готовили 3-кратные серийные разведения. Исследования проводили в круглодонных полипропиленовых микропланшетах в утроенных микролунках. В каждую лунку помещают 35 мл меченого тритием 17β-эстрадиола (0.5 нМ, удельная активность 60.1 Ки/ммоль, DuPont-New England Nuclear, Boston, MA) и 35 мл охлажденного опытного соединения (0.1 нМ-5 мМ) или TEGO, после инкубации в течение 5 минут при 4°C при встряхивании добавляли 70 мл лизата линии MCF-7 клеток.

Планшеты инкубировали в течение 24 часов при 4°C, после этого в каждую лунку добавляли 70 мл покрытого декстраном древесного угля (DCC) с последующим энергичным встряхиванием в течение 8 минут при 4°C. Планшеты затем центрифугировали при 1500 x g в течение 10 минут при 4°C. Супернатант отбирали из каждой лунки в гибкий полистироловый микропланшет для сцинтилляционного счета в счетчике Wallac Micobeta Model 1450. Радиоактивность выражали как распад/минусу (DPM) после корректировки на эффективность счета (35-40%) и фон. Дополнительными контролями служили общий счет и общий счет + DCC, чтобы определить нижний предел DCC-экстрагируемого счета. Результаты этого конкурентного связывания выражали как средний процент связывания (% связывания) ± стандартное отклонение, используя формулу:

$$\% \text{ связывания} = \frac{\text{DPM}_{\text{опытное соединение}} - \text{DPM}_{\text{общий счет}} + \text{DCC}}{\text{DPM}_{\text{без опытного соединения}} - \text{DPM}_{\text{общий счет}} + \text{DCC}} \times 100$$

Предупреждение рака молочной железы

Данное изобретение также относится к введению F-I реципиенту, который принадлежит к группе риска возникновения de novo рака молочной железы. Термин "de novo" прежде всего, означает отсутствие трансформации или перерождения нормальных клеток молочной железы в раковые или злокачественные клетки. Такая трансформация может происходить по стадиям в тех же самых или дочерних клетках через эволюционный процесс, или может происходить как отдельный центральный процесс. Этот процесс de novo отличается от метастазирования, колонизации или распространения уже трансформированных или злокачественных клеток из первичной опухоли в новые участки локализации.

Человек, который не относится к группе повышенного риска появления рака молочной железы, является тем, у кого может возникнуть de novo рак молочной железы, у кого нет никаких симптомов или сомнений относительно вероятности заболевания вне обычного риска, и у кого никогда не было диагностировано заболевание. Наивысшим фактором риска, предполагающим развитие карциномы молочной железы, является анамнез жизни страдающего этим заболеванием или наличие предшествующего проявления заболевания, даже если в настоящее время имеется ремиссия без каких-либо симптомов его наличия. Другим фактором риска является наличие заболевания в семейном анамнезе.

Индукция опухолей молочной железы у крыс введением канцерогена N-нитрозо-N-метилмочевина является хорошо известной животной моделью для изучения рака молочной железы и считается подходящей моделью для анализа эффективности химиотерапевтических агентов.

В двух отдельных исследованиях, самкам крыс Sprague-Dawley в возрасте 55 дней внутривенно (исследование 1) или внутривентально (исследование 2) вводили дозу 50 мг N-нитрозо-N-метилмочевина на килограмм веса тела за одну неделю до кормления со свободным доступом к пище, в которую примешивали варьирующие количества F-I, (Z)-2-[4-(1.2-дифенил-1-бутенил)-фенокси], N,N-диметилэтанамин, основания (основание тамоксифена) или контроль.

В исследовании 1 пищевые дозы 60 мг/кг еды и 20 мг/кг еды переводили в грубо сравнимые дозы 3 и 1 мг/кг веса тела для каждого животного.

В исследовании 2 пищевые дозы 20, 6, 2 и 0.6 мг/кг еды переводили в грубо сравнимые дозы 1; 0.3; 0.1 и 0.03 мг/кг веса тела для опытных животных.

Крыс наблюдали на предмет проявлений токсичности, и раз в неделю взвешивали и пальпировали для определения образования опухоли. Через тринадцать недель (исследование 1) или восемнадцать недель (исследование 2) животных умерщвляли, при аутопсии подтверждали наличие опухоли и взвешивали.

Композиции

Термин "фармацевтический", используемый как прилагательное, по существу означает невредный для реципиента млекопитающего. Под термином "фармацевтическая композиция" имеют в виду, что носитель, разбавитель, наполнители и активный ингредиент(ы) должны быть совместимыми с другими ингредиентами композиции и не быть вредными для реципиента.

Предпочтительно F-I вносить в композиции до введения. Выбор композиции должен быть сделан наблюдающим врачом с учетом тех же факторов, что включены в определение эффективного количества.

Суммарные активные ингредиенты в такой композиции содержат от 0.1 до 99.9% веса композиции. Включают в названную композицию не более двух активных ингредиентов. Так, включение в состав композиции F-I вместе с другим активным ингредиентом, выбранным из эстрогена, прогестина, ингибитора ароматазы, аналога LHRH и ингибитора AchE. Наиболее предпочтительными композициями являются такие, в которых F-I оказывается единственным активным ингредиентом.

Фармацевтические композиции данного изобретения получали с помощью способов, известных в данной области, используя хорошо известные и легко доступные ингредиенты. Например, F-I либо сам по себе, либо в комбинации с эстрогеном, прогестином, ингибитором ароматазы, аналогом LHRH или ингибитором AchE, готовили с обычными наполнителями, разбавителями или носителями и формировали в таблетки, капсулы, суспензии, растворы, инъекционные композиции, аэрозоли, порошки и тому подобное.

Фармацевтические композиции этого изобретения для парентерального введения содержат стерильные водные и неводные растворы, дисперсии, суспензии или эмульсии, а также стерильные порошки, которые реконструируют непосредственно перед применением в стерильных растворах или суспензиях. Примеры приемлемых стерильных водных и неводных носителей, разбавителей или наполнителей включают в себя воду, физиологический солевой раствор, этанол, полиолы (такие как глицерин, пропиленгликоль, поли(этиленгликоль) и тому подобное), и их приемлемые смеси, растительные масла (такие как оливковое масло) и инъекционные органические эфиры, такие как этилолеат. Надлежащую текучесть поддерживали, например, применением покрывающих материалов, таких как лецитин, созданием надлежащего размера частиц в случае дисперсий и суспензий и использования поверхностно-активных веществ.

Парентеральные композиции также могут содержать адъюванты, такие как консерванты, смачивающие агенты, эмульгаторы и диспергаторы. Предотвращение действия микроорганизмов обеспечивали включением антибактериальных и противогрибковых агентов, например, парааминобензойной кислоты, хлорбутанола, фенолсорбиновой кислоты и тому подобного. Также желательно включение изотонических агентов, таких как сахара, хлорид натрия и тому подобного. К пролонгированной абсорбции инъекционных композиций приводило включение агентов, которые замедляют абсорбцию, таких как моностеарат алюминия и желатин.

В некоторых случаях для пролонгирования действия лекарственного средства желательно замедлить абсорбцию лекарства после подкожной или внутримышечной инъекции. Этого можно достичь использованием жидкой суспензии кристаллического ве-

щества с низкой растворимостью или растворением, или суспендированием лекарственного средства в масляном растворителе. В случае подкожной или внутримышечной инъекции суспензии, содержащей форму лекарственного средства с низкой растворимостью в воде, скорость абсорбции лекарства зависит от скорости его растворения.

Инъецируемые «депонируемые» композиции F-I получали формированием микроинкапсулированных матриц лекарственного средства в биodeградируемых полимерах, таких как поли(молочная кислота), поли(гликолевая кислота), сополимеры молочной и гликолевой кислот, поли(ортоэфир) и поли(ангидриды) этих веществ, описанные в данной области. В зависимости от соотношения лекарственного средства и полимера и свойств отдельного употребляемого полимера, можно контролировать скорость высвобождения лекарственного средства.

Инъецируемые композиции стерилизуют, например, фильтрованием через антибактериальные фильтры или предварительной стерилизацией соединений смеси перед их смешиванием, или во время производства, или непосредственно перед введением (как в двухкамерном шприце-упаковке).

Твердые дозированные формы для перорального введения включают в себя капсулы, таблетки, пилюли, порошки и гранулы. В таких твердых дозированных формах F-I смешивают, по крайней мере, с одним инертным фармацевтическим носителем, таким как хлорид натрия или вторичный кислый фосфат кальция, и/или (а) сухими разбавителями или наполнителями, такими как крахмалы, сахара, включая лактозу и глюкозу, маннит и кремневую кислоту, (b) связывающими агентами, такими как карбоксиметилцеллюлоза и другие производные целлюлозы, альгинаты, желатин, поли(винил-пирролидин), сахароза и аравийская камедь, (с) увлажнителями, такими как глицерин, (d) диспергаторами, такими как агар-агар, углекислый кальций, двууглекислый натрий, картофельный или крупяной крахмал, альгиновая кислота, силикаты и углекислый натрий, (е) увлажняющими агентами, такими как глицерин; (f) агентами, препятствующими растворению, такими как парафин, (g) усиливающими абсорбцию агентами, такими как соединения четвертичной соли аммония; (h) смачивающими веществами, такими как ацетиловый спирт и моностеарат глицерина и (j) смазками, такими как тальк, стеарат кальция, твердые поли(этиленгликоли), лаурилсульфат натрия и их смеси. В случае капсул, таблеток и пилюль дозированные формы также могут содержать забуферивающие агенты.

Твердые композиции подобного типа могут также содержать начинку для мягких и твердых желатиновых капсул, используя наполнители, такие как лактоза, а также высокомолекулярные поли(этиленгликоли) и тому подобное.

Твердые дозированные формы, такие как таблетки, драже, капсулы, пилюли и гранулы также можно производить с покрытиями или оболочками, такими как энтерические покрытия или другие покрытия, хорошо известные в области технологии приготовления лекарственных средств. Покрытия могут содержать агенты, делающие вещества непрозрачными, или агенты которые высвобождают активный ингредиент(ы) в определенном участке пищеварительного тракта, как, например, кислоторастворимые покрытия для высвобождения активного ингредиента(ов) в желудке или щелочерастворимые покрытия для высвобождения активного ингредиента(ов) в кишечном тракте.

Активный ингредиент(ы) также может быть микроинкапсулирован в покрытие, затрудняющее высвобождение, при этом микрокапсулы оказываются частью таблеточного или капсульного образования.

Жидкие дозированные формы F-I для перорального введения включают в себя раствор, эмульсии, суспензии, сиропы и эликсиры. Кроме активных соединений, жидкие композиции могут включать в себя инертные разбавители, обычно используемые в данной области, такие как вода или другие фармацевтические растворители, солюбилизаторы, такие как этанол, изопропанол, этилкарбонат, этилацетат, бензиловый спирт, бензилбензоат, пропиленгликоль, 1,3-бутиленгликоль, диметилформамид, масла (в частности хлопковое, арахисовое, кукурузное, масло семян, оливковое, касто-

ровое и сезамовое масло, глицерин, тетрагидрофурфуриловый спирт, поли(этиленгликоли), эфиры жирных кислот, сорбиты и их смеси.

Кроме инертных разбавителей, жидкие пероральные композиции также могут включать в себя адъюванты, такие как смачивающие вещества, эмульгаторы и суспендирующие агенты и подслащивающие, вкусовые и ароматизирующие вещества.

Жидкие суспензии, кроме активного ингредиента(ов), могут содержать суспендирующие агенты, такие как этоксилированные изостеариловые спирты, полиоксиэтиленсорбит и эфиры сорбитана, микрокристаллическую целлюлозу, метагидроокись алюминия, бентонитную глину, агар-агар и трагакант и их смеси.

Композиции для ректального или интравагинального введения получены смешиванием F-I с подходящими, не вызывающими раздражение, наполнителями, такими как масло какао, полиэтиленгликоль или любой суппозиторный воск, который оказывается твердым при комнатной температуре, но жидким при температуре тела и поэтому плавится в прямой кишке или в полости влагалища с высвобождением активного соединения(ий). Соединения были растворены в расплавленном воске, сформированы в требуемую форму и оставлены для затвердевания в окончательную суппозиторную композицию.

F-I также может быть введен в форме липосом. Как известно в данной области, липосомы обычно получают из фосфолипидов или других липидных веществ. Липосомные композиции образуются посредством моно- и мультислойных гидратированных жидких кристаллов, которые диспергируют в водной среде. Можно использовать любой нетоксичный, фармацевтический и метаболизирующий липид, способный образовывать липосомы. Данные композиции в липосомной форме могут содержать, кроме F-I, стабилизаторы, наполнители, консерванты и тому подобное. Предпочтительными липидами являются фосфолипиды и фосфатидилхолины (лецитины), как природные, так и синтетические.

Способы образования липосом известны в данной области и описаны, например, у Prescott, Ed., Vethods in Cell Biology, Volume XIV, Academic Press, New York, N.Y. (1976), p. 33 и последующие.

Следующие примеры композиций только иллюстрируют данное изобретение и не предназначены для его ограничения.

Композиция 1. Желатиновые капсулы

Твердые желатиновые капсулы приготовлены с использованием следующего: ингредиент	Количество (мг/капсулу)
F-I	0.1-1000
Крахмал, Национальная фармакопея США	0-650
Крахмал, текучий порошок	0-650
Кремний жидкий 350 сантистокс	0-15

Композиция 2: Таблетки

Ингредиент	Количество (мг/таблетку)
F-I	2.5-1000
Целлюлоза, микрокристаллическая	200-650
Диоксид силикона, дымящий	10-650
Стеариновая кислота	5-15

Вышеупомянутая композиция может быть изменена в соответствии с предлагаемыми обоснованными изменениями. Таблеточная композиция получена с использованием приведенных ниже ингредиентов.

Компоненты смешивают и прессуют с образованием таблеток.

Композиция 3: Таблетки, содержащие приблизительно 10 и 50 мг F-I, соответственно, могут быть приготовлены следующим образом:

Ингредиент	Количество (мг/таблетку)	Количество (мг/таблетку)
------------	--------------------------	--------------------------

F-I	11.3	56.5
Лактоза безводная	176.8	128.2
Лактоза, высушенная распылением	44.2	32.0
Повидон	11.0	13.0
Полисорбат 80	2.5	2.6
Кроссповидон (внутри)	6.25	6.24
Кроссповидон (снаружи)	6.25	6.5
Стеарат магния	1.5	1.7
Целлюлоза, микрокристаллическая (снаружи)	0.0	13.0

Соединения смешивались и прессовались с образованием таблеток.

Альтернативно, таблетки, каждая содержащая 2.5-1000 мг F-I, составлялись следующим образом:

Композиция 4: Таблетки	
Ингредиент	Количество (мг/таблетку)
F-I	25-1000
Крахмал	45
Целлюлоза, микрокристаллическая	35
Поливинилпирролидон (в виде 10% раствора в воде)	4
Натрийкарбоксиметилцеллюлоза	4.5
Стеарат магния	0.5
Тальк	1

F-I, крахмал и целлюлоза пропускались через сито U.S. №45 меш. и энергично смешивались. Раствор поливинилпирролидона смешивался с полученными порошками, которые затем пропускались через сито U.S. 14 меш. Полученные таким образом гранулы высушивались при 50-60°C и пропускались через сито U.S. №18 меш. Натрийкарбоксиметил, крахмал, стеарат магния и тальк, предварительно попущенные через сито U.S. №60 меш., затем добавлялись к гранулам, которые после смешивания прессовались на машине для изготовления таблеток с образованием таблеток.

Суспензии, каждая содержащая 0.1-1000 мг лекарственного средства на 5 мл дозированной формы, производились следующим образом.

Композиция 5: Суспензии

Ингредиент	Количество (мг/5 мл)
F-I	0.1-1000 мг
Натрийкарбоксиметилцеллюлоза	50 мг
Сироп	1.25 мг
Раствор бензойной кислоты Вкусное вещество	0.10 мл достаточное количество
Краска	достаточное количество
Очищенная вода до	5 мл

Лекарственное средство пропускалось через сито U.S. № 45. меш и смешивалось с натрийкарбоксиметилцеллюлозой и сиропом с образованием однородной пасты. Раствор бензойной кислоты, вкусовое вещество и краска разбавлялись некоторым количеством воды и добавлялись при перемешивании. Затем добавлялось достаточное количество воды до получения требуемого объема.

Получали аэрозольные растворы, содержащие следующие ингредиенты.

Композиция 6: Аэрозоль

Ингредиент	Количество (% по весу)
F-I	0,25
Этанол	25,75
Пропеллент 22 (хлордифторметан)	70,0

F-I смешивался с этанолом, и смесь добавлялась к порции пропеллента 22, охлаждалась до 30°C и переносилась в заполняющее устройство. Затем требуемое количество подавалось в нержавеющий стальной контейнер и разбавлялось оставшимся пропеллентом. Вентильное устройство затем монтировалось к контейнеру.

Суппозитории готовились следующим образом.

Композиция 7: Суппозитории

Ингредиент	Количество
F-I	250
Глицериды насыщенных жирных кислот op	2000

F-I пропусклся через сито U.S. №60 меш и суспендировался в глицеридах насыщенных жирных кислот, предварительно расплавленных при минимально необходимом нагревании. Смесь затем заливалась в суппозиторную форму с номинальной емкостью в 2 г и оставлялась для охлаждения.

Внутривенная композиция была получена следующим образом.

Композиция 8: Внутривенный раствор

Ингредиент	Количество
F-I	25 мг
Изотонический солевой раствор	1000 мл

Раствор вышеупомянутых ингредиентов вводится внутривенно пациенту со скоростью приблизительно 1 мл за минуту.

Композиция 9: Капсула комбинации I

Ингредиент	Количество (мг/капсулу)
F-I	50
Премарин	1
Авицел pH 101	50
Крахмал 1500	117.50
Силиконовое масло	2
Твин 80	0.50
Cab-O-Sil	0.25

Композиция 10: Капсула комбинации II

Ингредиент	Количество (мг/капсулу)
F-I	50
Норэтилнордрел	5
Авицел pH 101	82.50
Крахмал 1500	90
Силиконовое масло	2
Твин 80	0.50

Композиция 11: Комплексная таблетка

Ингредиент	Количество (мг/капсулу)
F-I	50

Премарин	1
Кукурузный крахмал, Национальная фармакопея США	50
Полидон, K29-32	6
Авицел pH 101	41.50
Авицел pH 102	136.50
Кроссповидон XL10	2.50
Стеарат магния	0.50
Cab-O-Sil	0.50

Система доз

Определенная доза F-I, вводимая согласно изобретению, устанавливается в соответствии с особыми обстоятельствами, сопутствующими каждой ситуации. Эти обстоятельства включают в себя способ введения, предшествующую историю болезни, патологическое состояние или симптом, требующие лечения, тяжесть заболевания/симптома, требующего лечения, и возраст и пол реципиента.

Обычно эффективная минимальная ежедневная доза F-I составляет приблизительно 1, 5, 10, 15 или 20 мг. Эффективная максимальная доза составляет приблизительно 800, 100, 60, 50 или 40 мг. Наиболее типично, доза колеблется между 15 и 60 мг. Точная доза может быть установлена в соответствии со стандартным правилом в медицинской практике «дозового титрования» реципиента; это заключается в первоначальном введении низкой дозы соединения и в постепенном увеличении ее до тех пор, пока не будет наблюдаться желаемое терапевтическое действие.

Хотя может быть необходимым проведение дозового титрования реципиента в отношении обсуждаемых выше комбинированных терапий, типичными дозами активных ингредиентов помимо F-III оказываются следующие: Этинилэстроген (0.01-0.03 мг/день), местранол (0.05-0.15 мг/день), конъюгированные эстрогенные гормоны (например, премарин⁰ - Premarin⁰, Wyeth-Ayerst, 0.3-2.5 мг/день), медроксипрогестерон (2.5-10 мг/день), норэтилнодрел (1.0-10.0 мг/день), нонэтиндрон (0.5-2.0 мг/день), аминоклутемид (250-1250 мг/день, предпочтительно 250 мг четыре раза в день), анастрозол (1-5 мг/день, предпочтительно 1 мг один раз в день), летрозол (2.5-10 мг/день, предпочтительно 2.5 мг один раз в день), форместан (250-1250 мг в неделю, предпочтительно 250 мг дважды в неделю), эксеместан (25-100 мг/день, предпочтительно 25 мг один раз в день), гoserлин (3-15 мг/три месяца, предпочтительно 3.6-7.2 мг один раз в три месяца) и леупролид (3-15 мг/месяц, предпочтительно 3.75-7.5 мг один раз каждый месяц).

Способ введения

F-I может быть введен с помощью целого ряда способов, включающих в себя пероральный, ректальный, чрескожный, подкожный, внутривенный, внутримышечный и интраназальный. Способ введения каждого эстроген- и прогестинсодержащего агента соответствует способу, который известен в данной области. F-I один или в комбинации с эстрогеном, прогестином или ингибитором AchE, обычно вводят в подходящей композиции.

Фармацевтические композиции этого изобретения можно вводить человеку и другим млекопитающим (например, собакам, кошкам, лошадям, свиньям и тому подобным) перорально, ректально, интравагинально, парентерально, местно, трансбуккально или подъязычно, или назально. Термин «парентеральное введение» относится к способам введения, которые включают в себя внутривенную, внутримышечную, внутрибрюшинную, интратермальную или внутрисуставную инъекцию или инфузию.

Способ/продолжительность введения для большинства из способов данного изобретения F-I вводится постоянно от 1 до 3 раз ежедневно или так часто, как необходимо, чтобы обеспечить реципиенту эффективное количество. Циклическая терапия может быть полезной особенно при лечении эндометриоза или может быть высокоэффективной для

лечения болезненных приступов заболевания. В случае рестеноза терапия может быть ограничена краткими (1-6 месяцев) интервалами после лечебных манипуляций, таких как ангиопластика.

Формула изобретения

1. Кристаллический 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)-этокси]фенокси)-2-(4-метоксифенил)бензо[b]тиофен гидрохлорид гидрат (F-I), характеризующийся рентгенограммой, которая содержит следующие пики, полученные при $25 \pm 2^\circ\text{C}$ и $35 \pm 10\%$ относительной влажности из медного источника излучения: 4.6 ± 0.2 ; 7.8 ± 0.2 ; 9.3 ± 0.2 ; 14.0 ± 0.2 ; 17.6 ± 0.2 ; $20.8 \pm 0.2^\circ$ и 24.3 ± 0.2 при 2θ .

2. Фармацевтическая композиция, содержащая кристаллическое соединение по п. 1, и один или более фармацевтических носителей, разбавителей или наполнителей.

3. Способ получения соединения по п. 1, который включает в себя кристаллизацию 6-гидрокси-3-(4-[2-(пиперидин-1-ил)этокси]фенокси)-2-(4-метоксифенил)бензо[b]тиофена гидрохлорида из смеси изопропанола и воды.

4. Способ по п. 3, отличающийся тем, что отношение воды к изопропанолу (объем : объем) заключено между 1 и 9 : 1.

5. Способ по п. 4, отличающийся тем, что указанное соотношение заключено между 2.5 и 5.6 : 1.

6. Способ по п. 5, отличающийся тем, что указанное соотношение заключено между 3 и 5.6 : 1.

7. Соединение по п. 1 в качестве активного начала для ингибирования патологического состояния, выбранного из группы, состоящей из фиброза матки, эндометриоза, пролиферации клеток гладких мышц аорты, рестеноза, рака молочной железы, рака матки, рака простаты, доброкачественной гиперплазии простаты, разрежения кости, остеопороза, сердечнососудистого заболевания, гиперлипидемии, расстройств ЦНС и болезни Альцгеймера.

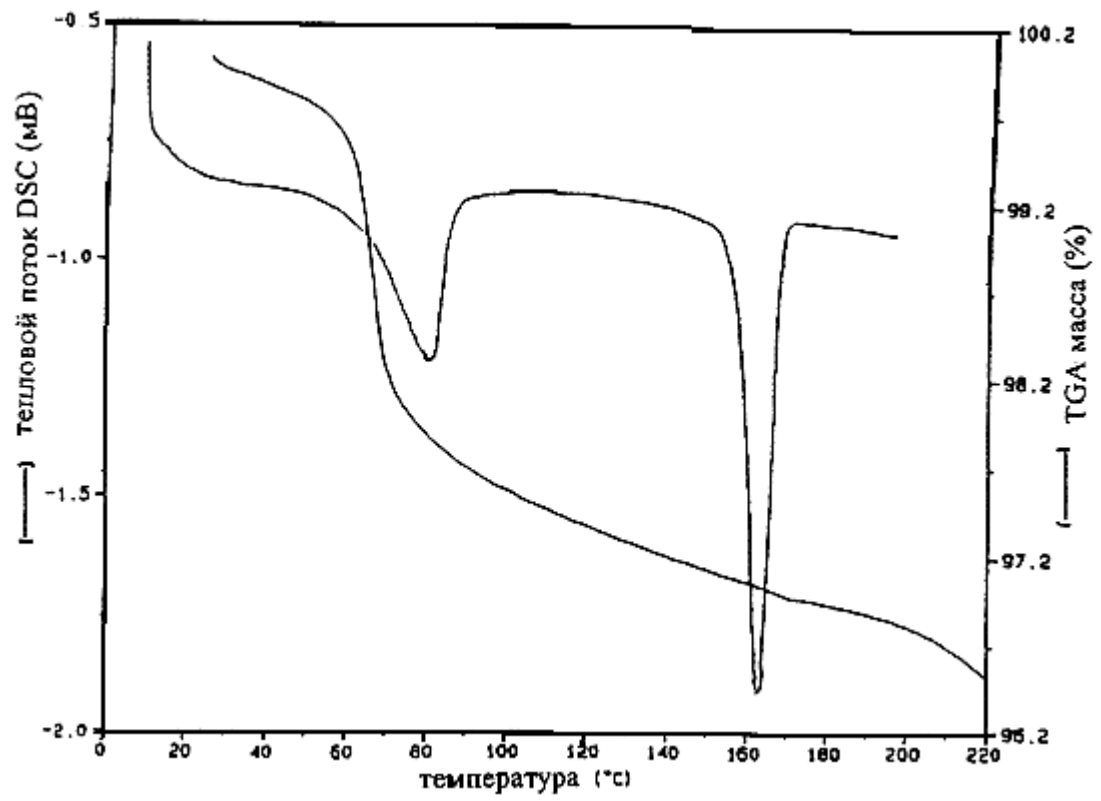
8. Соединение по п. 7 для ингибирования рака молочной железы.

9. Соединение по п. 8, отличающееся тем, что ингибирование осуществляется в целях профилактики.

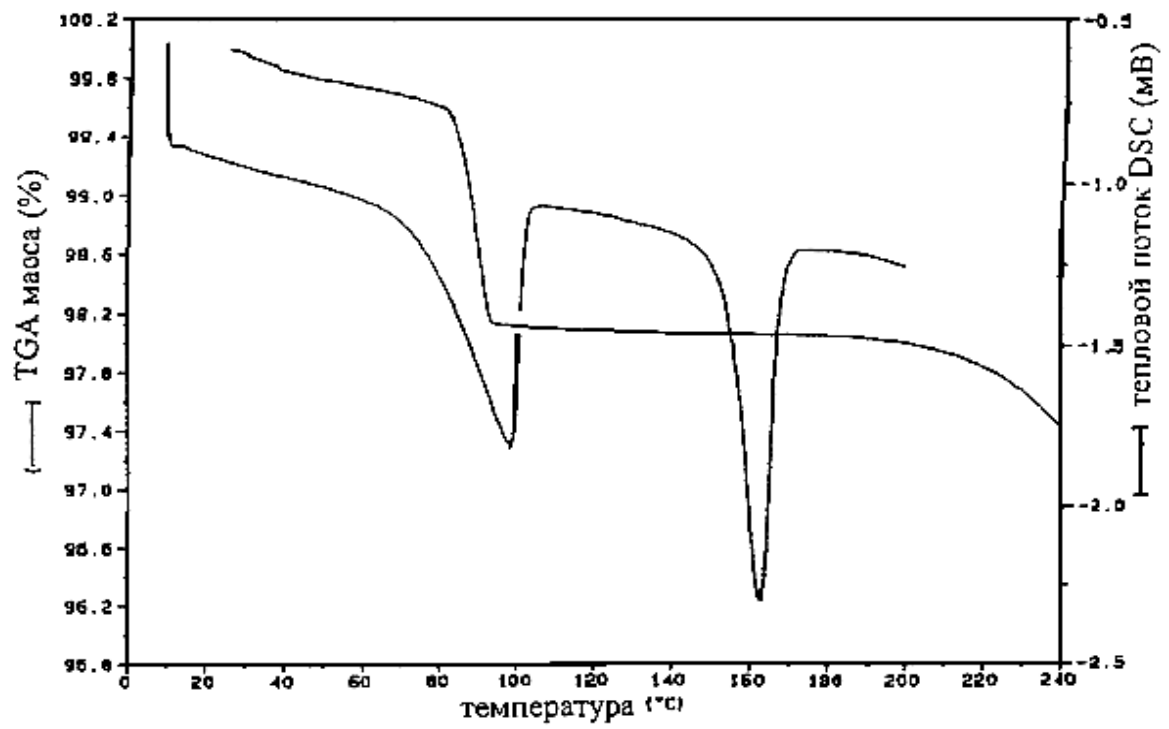
10. Соединение по п. 7 для ингибирования рака яичника.

11. Соединение по п. 7 для ингибирования рака эндометрия.

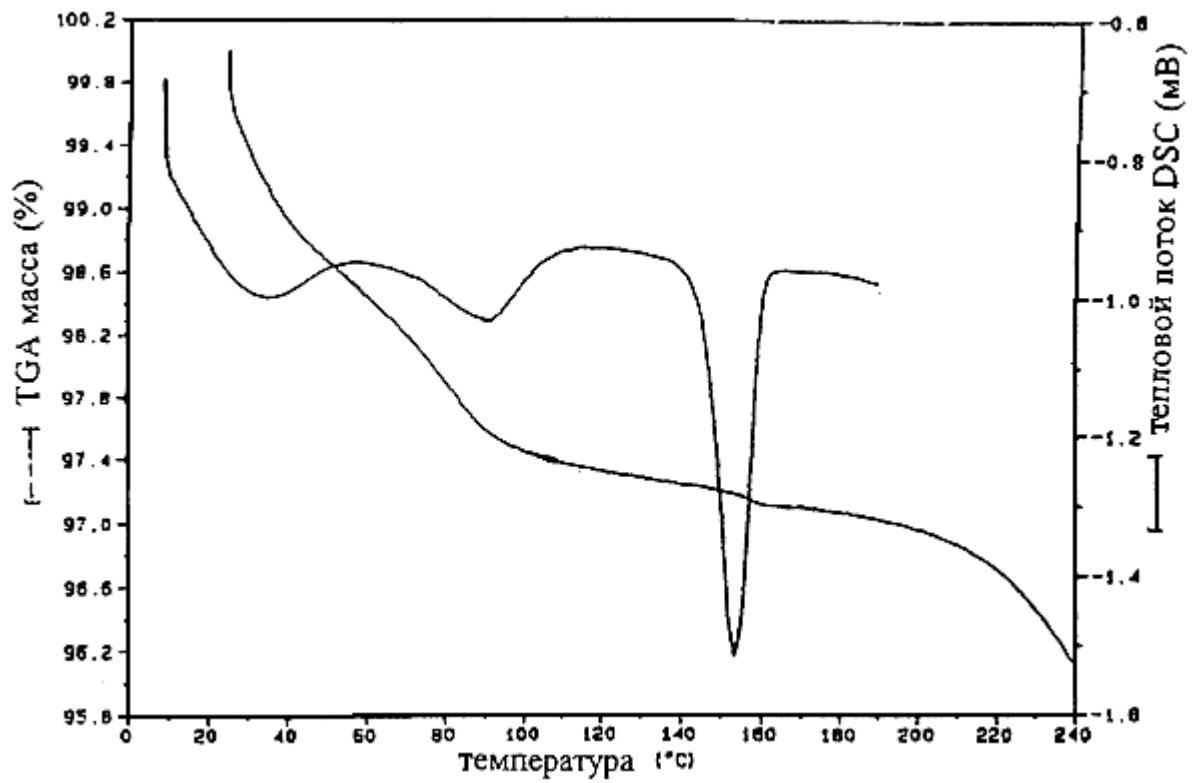
12. Соединение по п. 1 для активации холинацетилтрансферазы (ChAT) у млекопитающих.



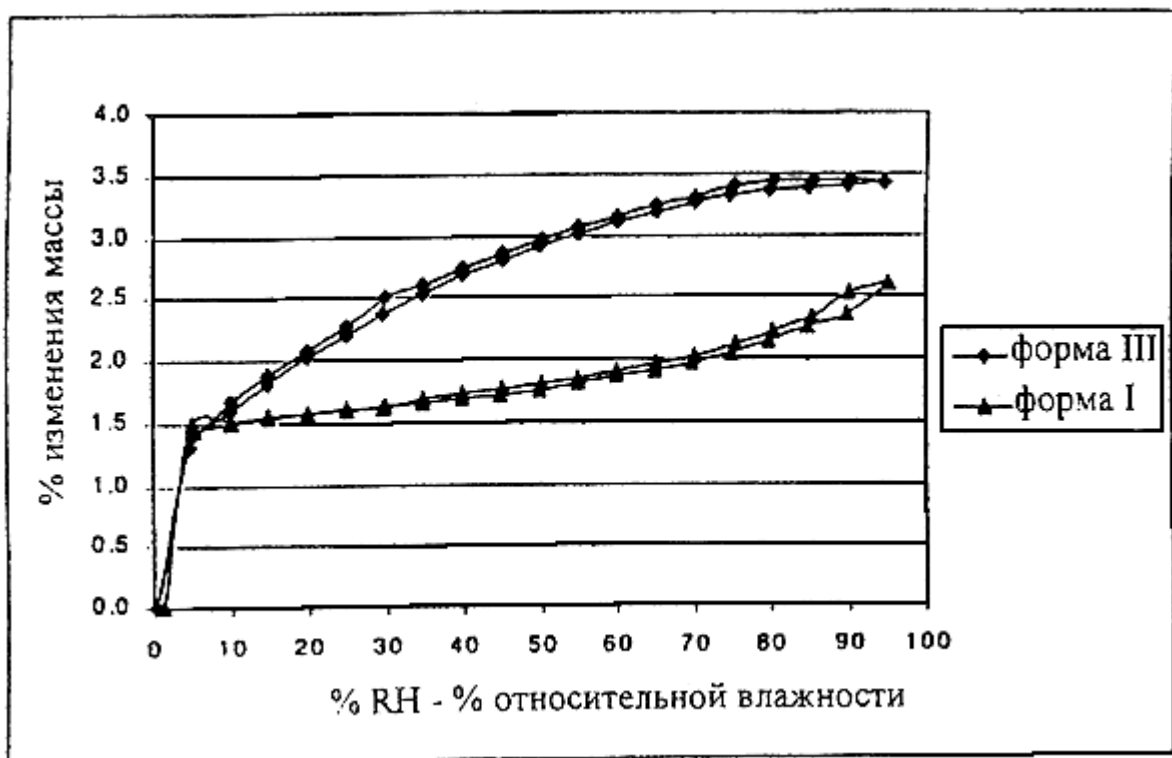
Фиг. 1



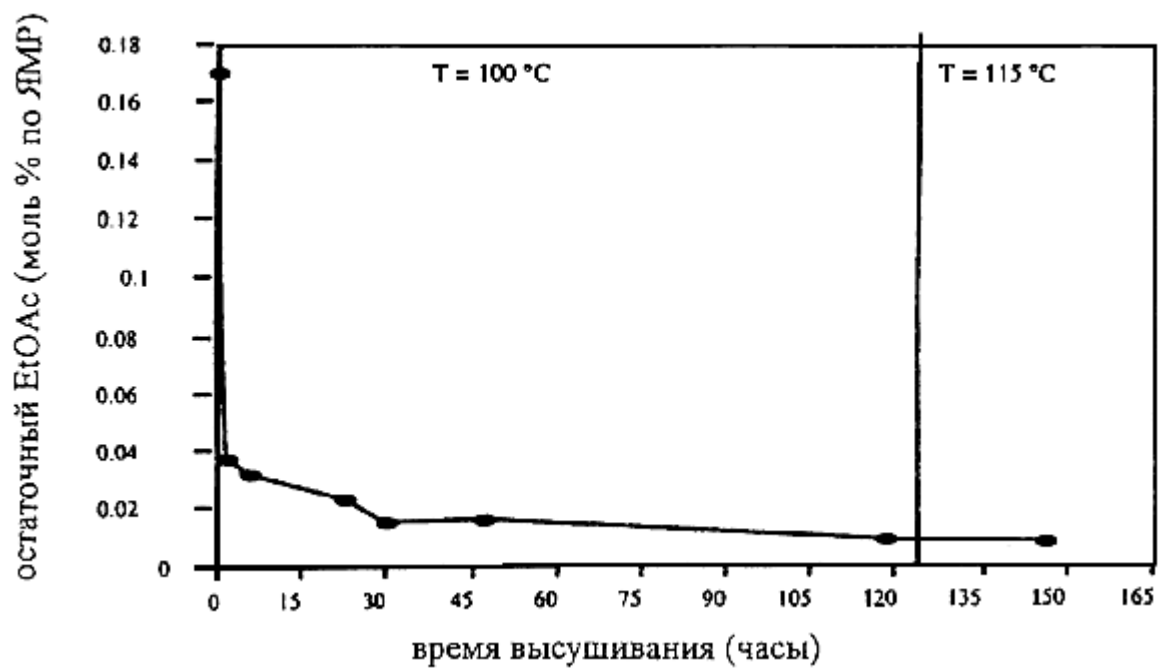
Фиг. 2



Фиг. 3



Фиг. 4



Фиг. 5

Составитель описания

Усубакунова З.К.

Ответственный за выпуск

Арипов С.К.

 Кыргызпатент, 720021, г.Бишкек, ул. Московская, 62, тел. (312) 680819, 681641, факс (312) 681703