

УДК

## ЭКСПРЕСС-МЕТОД ОБНАРУЖЕНИЯ ЛЕКАРСТВЕННЫХ ВЕЩЕСТВ С ПРОТИВОТУБЕРКУЛЕЗНОЙ АКТИВНОСТЬЮ В КОМБИНИРОВАННЫХ ПРЕПАРАТАХ

© 2005 г. С.В. Емшанова,<sup>1</sup> А.П. Зуев,<sup>1</sup> Н.П. Садчикова,<sup>2</sup> О.В. Овчинникова,<sup>1</sup>  
М.Е. Иванова<sup>1</sup>

<sup>1</sup> ОАО «АКРИХИН», Московская область;

<sup>2</sup> Московская Медицинская академия им. И. М. Сеченова

В статье представлены результаты исследований по выбору состава растворителей для подвижной фазы (ПФ) хроматографической системы, позволяющей идентифицировать ряд лекарственных субстанций и лекарственных форм, обладающих противотуберкулезной активностью. Обоснован выбор ПФ, состоящей из ацетона, изопропилового спирта, этилацетата и раствора амиака концентрированного. Приведены условия теста на пригодность выбранной хроматографической системы.

Целью настоящей работы являлась разработка экспресс-методики установления подлинности таблетированных лекарственных препаратов, содержащих ряд субстанций, обладающих противотуберкулезной активностью, с использованием метода тонкослойной хроматографии (ТСХ). Основное достоинство ТСХ заключается в несложности аппаратуры, простоте и большой скорости проведения эксперимента, достаточной чёткости разделения смеси веществ и в возможности анализа их микроколичеств.

### МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ

Субстанции ломефлоксацина гидрохlorида, изониазида, пиразинамида, этамбутола гидрохlorида, пиридоксина гидрохlorида.

#### Подготовка образцов для хроматографирования

0,372 г порошка растёртых таблеток помещают в коническую колбу вместимостью 25 мл, прибавляют 10 мл спирта метилового, обрабатывают ультразвуком в течение 10 минут, охлаждают и фильтруют через бумажный фильтр, отбрасывая первые 2 мл фильтрата (испытуемый раствор).

#### Условия хроматографирования

Хроматографирование проводят на пластинках Кизельгель 60 F<sub>254</sub> фирмы “Merck” размером 10 x 20 см с толщиной слоя 0,25 мм в предварительно насыщенной камере. На линию старта пластиинки наносят полосой длиной 10 мм следующую пробу: 0,01 мл испытуемого раствора (100 мкг этамбутола гидрохlorида и 114 мкг пиразинамида, 68 мкг ломефлоксацина гидрохlorида, 42 мкг изониазида и 3 мкг пиридоксина гидрохlorида) – полоса А. Рядом наносят полосой Б 0,01

мл раствора смеси стандартных образцов веществ-свидетелей (СОВС) (68 мкг ломефлоксацина гидрохlorида, 42 мкг изониазида, 114 мкг пиразинамида, 100 мкг этамбутола гидрохlorида и 3 мкг пиридоксина гидрохlorида).

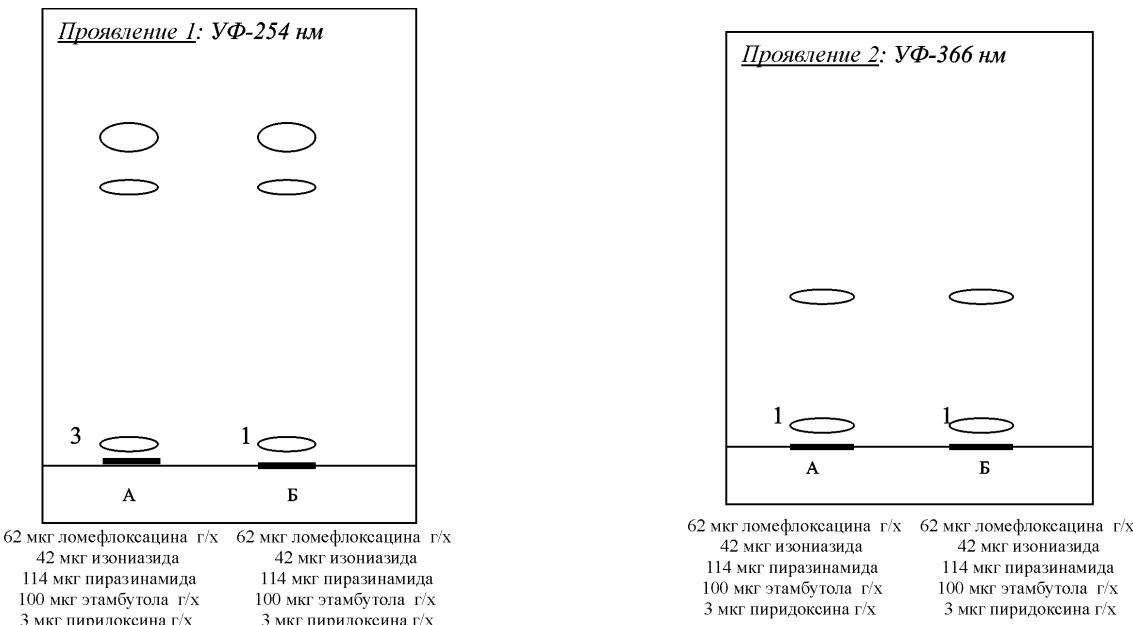
Пластинку с нанесёнными пробами сушат на воздухе в течение 5 минут, а затем помещают в насыщенную камеру со смесью этилацетат – спирт изопропиловый – ацетон – амиака раствор концентрированный (15:20:2:5) и хроматографируют восходящим методом. Когда фронт подвижной фазы пройдёт 16 см от линии старта, пластиинку вынимают из камеры, сушат в токе воздуха до исчезновения запаха амиака (около 10 минут), просматривают в УФ-свете при длине волны 254 нм и проводят оценку полученной хроматограммы.

Основные пятна на хроматограмме препарата соответствуют по положению и интенсивности поглощения при 254 нм (ломефлоксацина гидрохlorида, изониазида и пиразинамида) основным пятнам на хроматограмме Б смеси СОВС аналогичных активных веществ.

Затем пластиинку просматривают в УФ-свете при длине волны 366 нм (определяют подлинность ломефлоксацина гидрохlorида и пиридоксина гидрохlorида).

После этого пластиинку нагревают при 110 °C в течение 5 минут, опрыскивают 0,1% раствором нингидрина в спирте 95% и ещё раз нагревают при той же температуре до появления чёткого пятна (определяют подлинность этамбутола гидрохlorида).

Результаты анализа считаются достоверными, если на хроматограмме Б СОВС ломефлоксацина гидрохlorида, изониазида, пиразинамида, этамбу-

**A. Хроматограмма таблеток**

1. Ломефлоксацина гидрохлорид с  $R_f \sim 0,02$
2. Изониазид с  $R_f \sim 0,5$
3. Пиразинамид с  $R_f \sim 0,6$

**Б. Хроматограмма СОВС ломефлоксацина гидрохлорида, изониазида, пиразинамида, этамбутола гидрохлорида и пиридоксина гидрохлорида**

1. Ломефлоксацина гидрохлорид с  $R_f \sim 0,02$
2. Изониазид с  $R_f \sim 0,5$
3. Пиразинамид с  $R_f \sim 0,6$

Хроматограмму Б используют для определения пригодности хроматографической системы: на хроматограмме Б должно быть три чётких отдельных пятна

**Рис. 1.** Хроматограммы подлинности препарата (этилацетат – спирт изопропиловый – ацетон – аммиака раствор концентрированный (15:20:2:5))

толя гидрохлорида и пиридоксина гидрохлорида при просматривании пластиинки в УФ-свете при длине волн 254 нм наблюдается три чётких отдельных пятна, при 366 нм – два пятна, а после опрыскивания раствором нингидрина – одно пятно.

## РЕЗУЛЬТАТЫ И ИХ ОБСУЖДЕНИЕ

В представленной работе изучено влияние состава подвижной фазы и его полярности на разделение ряда субстанций, обладающих противотуберкулёзной активностью, и селективность хроматографической системы. Известно, что растворители, используемые для ТСХ, различаются по прочности сорбции и силе взаимодействия с разделяемыми веществами. Одни из них способны смыть лишь слабосвязанные сорбаты, другие – вызывают десорбцию почти любых молекул. Для определения общего характера влияния того или иного растворителя на удерживание используется понятие его элюирующей силы [1, 4]. Элюирующая сила –

**A. Хроматограмма таблеток**

1. Ломефлоксацина гидрохлорид с  $R_f \sim 0,02$
2. Пиридоксина гидрохлорид с  $R_f \sim 0,3$

**Б. Хроматограмма СОВС ломефлоксацина гидрохлорида, изониазида, пиразинамида, этамбутола гидрохлорида и пиридоксина гидрохлорида**

1. Ломефлоксацина гидрохлорид с  $R_f \sim 0,02$
2. Пиридоксина гидрохлорид с  $R_f \sim 0,3$

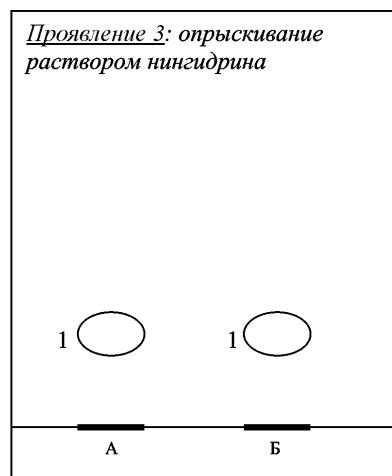
Хроматограмму Б используют для определения пригодности хроматографической системы: на хроматограмме Б должно быть два чётких отдельных пятна

**Рис. 2.** Хроматограммы подлинности препарата (этилацетат – спирт изопропиловый – ацетон – аммиака раствор концентрированный (15:20:2:5))

это свойство подвижной фазы (ПФ) вступать в такие межмолекулярные взаимодействия с компонентами системы, которые способствуют десорбции разделяемых соединений, более быстрому перемещению хроматографических зон. В варианте ТСХ с нормальными фазами элюирующая способность растворителя возрастает по мере увеличения полярности. Увеличивая полярность растворителя, можно повысить  $R_f$  анализируемых веществ. Полярность системы в целом оценивали по диэлектрической проницаемости входящих в состав растворителей [3, 5].

Нами изучены ПФ, содержащие следующие растворители в разных соотношениях (с последовательным увеличением элюирующей силы): толуол, хлороформ, этилацетат, ацетон, бутанол, изопропиловый спирт (ИПС), этанол, метанол, вода, ледяная уксусная кислота.

Было отмечено, что при увеличении содержания в подвижной фазе компонентов с большой полярностью



62 мкг ломефлоксацина г/х	62 мкг ломефлоксацина г/х
42 мкг изониазида	42 мкг изониазида
114 мкг пиразинамида	114 мкг пиразинамида
100 мкг этамбутола г/х	100 мкг этамбутола г/х
3 мкг пиридоксина г/х	3 мкг пиридоксина г/х

**A. Хроматограмма таблеток**1. Этамбутола гидрохлорид с  $R_f \sim 0,25$ **Б. Хроматограмма СОВС ломефлоксацина гидрохлорида, изониазида, пиразинамида, этамбутола гидрохлорида и пиридоксина гидрохлорида**1. Этамбутола гидрохлорид с  $R_f \sim 0,25$ 

*Хроматограмму Б используют для определения пригодности хроматографической системы: на хроматограмме Б должно быть одно пятно*

Рис. 3. Хроматограммы подлинности препарата (этилацетат – спирт изопропиловый – ацетон – аммиака раствор концентрированный (15:20:2:5)).

и высокой элюирующей способностью, таких, как вода, ледяная уксусная кислота, метанол, раствор аммиака концентрированный подвижность исследуемых субстанций становится достаточно высокой, и пятна практически всех сорбатов оказываются либо на уровне фронта растворителя, либо с  $R_f > 0,9$ .

Использование ПФ с большим содержанием компонентов с низкой полярностью (этилацетат, изопропиловый спирт, толуол, этиловый спирт) снижает подвижность исследуемых веществ и селективность хроматографической системы. Так, при введении в ПФ хлороформа, толуола, бутанола пятна пиразинамида и изониазида накладываются друг на друга, а этамбутола гидрохлорида, ломефлоксацина гидрохлорида, пиридоксина гидрохлорида остаются на линии старта. Поэтому для повышения подвижности разделяемых веществ, содержащих аминогруппы, их разделения и повышения компактности пятен [1], в ПФ вводили раствор аммиака концентрированный.

Установлено, что оптимальное разделение компонентов, их лучшая подвижность наблюдаются в ПФ,

содержащей следующие растворители: этилацетат, спирт изопропиловый, ацетон, раствор аммиака концентрированный, ледяная уксусная кислота, метанол, этиловый спирт. При этом значения  $R_f$  находятся, за исключением ломефлоксацина гидрохлорида ( $R_f \sim 0,02$ ), в пределах 0,2 – 0,8, что является, согласно современным представлениям, наиболее оптимальным [2].

Для окончательного выбора состава и количества растворителей, входящих в ПФ, руководствовались следующими соображениями.

Установлено, что для увеличения селективности хроматографической системы необходимо использовать ацетон, оптимальное содержание которого составляет около 5 %. Снижения эффекта размывания пятен пиразинамида, изониазида, этамбутола гидрохлорида удалось добиться введением в ПФ раствора аммиака концентрированного, содержание которого составило около 12 %. Остальные компоненты состава ПФ включают растворители, имеющие разные значения диэлектрической проницаемости. Это позволяет менять их соотношение и таким образом регулировать полярность хроматографической системы, а значит, и оптимальную подвижность исследуемых субстанций. В качестве таких растворителей после предварительных дополнительных исследований выбраны ИПС и этилацетат, имеющие значения диэлектрической проницаемости около 19 и 6 соответственно.

На основании проведённых исследований выбран состав ПФ, включающей в себя следующие растворители: этилацетат – спирт изопропиловый – ацетон – раствор аммиака концентрированный (15:20:2:5).  $R_f$  пятен исследуемых субстанций имеет следующие значения: изониазида – 0,5; пиразинамида – 0,6; пиридоксина гидрохлорида – 0,3; ломефлоксацина гидрохлорида – 0,02. При детектировании пятен обнаружено, что исследуемые вещества различаются по способности флуоресцировать в УФ-свете. При длине волны 254 нм ломефлоксацина гидрохлорида, изониазида и пиразинамида определяются в виде тёмных пятен на светящемся фоне пластины. При облучении пластины с пробами разделяемых веществ УФ-светом при длине волны 366 нм ломефлоксацина гидрохлорида и пиридоксина гидрохлорида обнаруживаются в виде светящихся пятен ярко-сиреневого цвета. Это объясняется тем, что ломефлоксацина гидрохлорида и пиридоксина гидрохлорида содержат хромофорные группы, которые флуоресцируют под действием УФ-света. Пятно этамбутола гидрохлорида после опрыскивания пластины раствором нингидрина приобретает красное окрашивание.

Таким образом, разработанная методика установления подлинности субстанций ломефлоксацина гидрохлорида, пиразинамида, изониазида, пиридок-

сина гидрохлорида в твёрдых лекарственных формах является достаточно специфичной и может быть использована для экспресс-анализа лекарственных форм противотуберкулезных препаратов.

### СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. *Ф. Гейсс.* Основы тонкослойной хроматографии (планарная хроматография), том 1, 2, Москва, 1999.
2. *И.И. Евгеньева.* Планарная хроматография и анализ органических веществ. Соросовский образовательный журнал, №11, 1999, с. 50-55.
3. *О.Б. Рудаков, И.П. Седицев.* Обобщённый критерий полярности растворителей как средство управления хроматографическим процессом. Известия Академии наук. Сер. Химическая. №1, 2003, с. 17-19.
4. *О.Б. Рудаков.* Растворитель как средство управления процессом в жидкостной хроматографии. Воронеж: ВГУ, 2003.
5. *Э. Шталь.* Хроматография в тонких слоях. Мир, Москва, 1965.