

ГОСУДАРСТВЕННАЯ КОМИССИЯ ПО ХИМИЧЕСКИМ СРЕДСТВАМ БОРЬБЫ  
С ВРЕДИТЕЛЯМИ, БОЛЕЗНЯМИ РАСТЕНИЙ И СОРНЯКАМИ ПРИ МСХ СССР

МЕТОДИЧЕСКИЕ УКАЗАНИЯ  
ПО ОПРЕДЕЛЕНИЮ МИКРОКОЛИЧЕСТВ ПЕСТИЦИДОВ  
В ПРОДУКТАХ ПИТАНИЯ, КОРМАХ и ВНЕШНЕЙ СРЕДЕ

Часть VIII

Москва - 1977 г.

**СО Д Е Р Ж А Н И Е**  
**ХЛОРООРГАНИЧЕСКИЕ ПЕСТИЦИДЫ**

Стр.  
I

Определение остаточных количеств хлорорганических препаратов в присутствии полихлорированных бифенилов в воде методом газо-жидкостной хроматографии с детектором по захвату электронов.

Авторы: Ф.Р.Мельцер, К.Ф.Новикова

**ФОСФОРОРГАНИЧЕСКИЕ ПЕСТИЦИДЫ**

Определение фталофоса, его метаболитов и промежуточных продуктов синтеза (фталамида, оксаметилфталамида и хлорметилфталамида) в биологических субстратах.

9

Авторы: М.А.Клисенко, М.В.Письменная

Хроматографический метод определения фталофоса и фозалона в воде и рыбе и фозалона в растительном материале и мясе.

14

Авторы: Г.А.Троицки, А.Ф.Ковалев

Газо-хроматографический метод определения фозалона и мальбекса в биологическом материале теплокровных.

23

Авторы: Д.Б.Гиренко, З. Златев, М.А.Клисенко

Определение фозалона в молоке и тканях животных, граве, свекле, картофеле, комбикорме методом хроматографии в тонком слое.

26

Авторы: Г.А.Таланов, В.В.Лещев, Н.И.Ряженев

Определение фозалона в биологических субстратах с помощью газо-жидкостной хроматографии.

31

Авторы: Г.А.Таланов, В.В.Лещев, Н.И.Ряженев

- Определение хлорофоса и фосфамида в плодах шиповника методом тонкослойной хроматографии. 38  
Авторы: Г.И. Крамаренко
- Газо-адсорбционный метод определения хлорофоса в молоке, органах и тканях животных и яйцах кур. 42  
Авторы: В.В. Лецев, Г.А. Таланов, Т.А. Аббасов, В.В. Ермаков.
- Определение карбофоса в молоке, органах и тканях животных методом тонкослойной хроматографии. 46  
Авторы: Е.Г. Даурова, Г.А. Таланов, С.Н. Павлов.
- Хроматографический метод определения корала в воде и биосубпродуктах. 50  
Автор: Кухтина О.С.
- Определение антис и фосфамида в кормах. 55  
Автор: А.Р. Кошхов
- Хроматографический метод определения в тонком слое сайфоса в растительных гороха, картофеля, томатах и пшенице. 59  
Авторы: Коштова Ф.И., Петрова Т.М.
- ПРОИЗВОДНЫЕ МОЧЕВИНЫ
- Газохроматографический метод определения дикурана в эфирных маслах и маслосодержащем сырье. 64  
Авторы: Баранов Ю.С., Клисенко М.А., Хидих Л.А.
- Хроматографический метод определения милорана в воде. 68  
Авторы: М.А. Клисенко, М.В. Письменная
- Хроматографический метод определения дикурана в сырье мака масличного. 73  
Авторы: Н.В. Букина, Г.П. Пушкина
- Определение остаточных количеств тенорана в ягодах земляники и в почве хроматографией в тонком слое. 77  
Авторы: Г.С. Борисов, Б.А. Сигаева

### ПРОИЗВОДНЫЕ СИМ-ТРИАЗИНОВ

Методы определения остаточных количеств сим-триазинов (симазина, атразина, прометрина, пропазина, карагарда, семерона, мезорантла) в зерне кукурузы, яблоках, винограде, мандаринах, капусте; почве, воде. 80

### ПРОИЗВОДНЫЕ АРИЛОКСИМЛКСИКАРБОНОВЫХ И КАРБОНОВЫХ КИСЛОТ

Определение полметилентглицевого эфира 2,4-Д в зерне пшеницы и воде методом газо-жидкостной хроматографии. 94

Авторы: И.И.Шилenkova, А.И.Зорова, А.Д.Фатьянова, В.Д.Чмиль.

Определение бензилового эфира 2,4-Д в зерне пшеницы и воде методом газо-жидкостной хроматографии. 102

Авторы: И.И.Шилenkova, А.И.Зорова, А.Д.Фатьянова, Г.К.Морина, В.Д.Чмиль.

Хроматографические методы определения остаточных количеств  $\gamma$ -(2,4-дихлорфенокси) масляной кислоты (2,4-ДМ) в воде, растительном материале и продуктах питания. 110

Авторы: В.Д.Чмиль, М.А.Клисенко

Хроматографические методы определения остаточных количеств 2,4-дихлорфеноксиуксусной кислоты (2,4-Д) в воде, почве, фураже, продуктах питания растительного и животного происхождения. 118

Авторы: В.Д.Чмиль, Д.И.Чмиников, Н.Н.Павлова, А.М.Макаева

Метод определения остаточных количеств 4-хлор-2 метилфеноксиуксусной кислоты (2М-4Х) в воде, растительном материале и продуктах питания с помощью газо-жидкостной хроматографии. 133

Авторы: В.Д.Чмиль, М.А.Клисенко

Метод определения остаточных количеств трихлор-  
ацетата натрия и трихлоруксусной кислоты в воде,  
почве и расщепительном материале газо-жидкостной  
хроматографией.  
Авторы: Е. Ч. Чмиль, Н. И. Глембицкий. 138

#### ПГЧИЕ ПЕСТИЦИДЫ

Определение роданистого натрия в зерне льна,  
в воде, дефеканте, биологическом материале  
(мышцы, паренхиматозные органы, головной мозг,  
кровь). 143  
Авторы: А. Т. Иванов, Е. А. Пыльковец

Метод определения остаточных количеств сульфакса  
(карахола) в воде и зерне пшеницы методом газо-  
жидкостной хроматографией. 149  
Авторы: А. Д. Фатьянова, О. В. Петрова, В. Д. Чмиль.

Экспрессный метод обнаружения тетраметилдисуль-  
фида (ТМТД) в зерне. 154  
Авторы: С. Д. Андиферов, А. В. Николаев

Хроматографический и спектрофотометрический  
метод определения зоокумарина в мышечной ткани,  
крови животных, в препарате пенукомарине и при-  
манках (кормах). 156  
Авторы: В. В. Ермаков, Д. Ф. Траханов, Болоховец М. Ф.

Определение остаточных количеств нитрохлора в  
капусте и воде методом газо-жидкостной хромато-  
графии с детектором по захвату электронов. 168  
Авторы: К. Ф. Новикова, Л. И. Лещинская

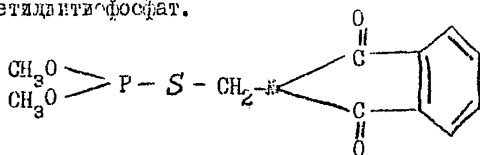
Определение дактала в воде, картофеле, почве  
методом газо-жидкостной хроматографии. 172  
Авторы: К. И. Пашкевич, Т. В. Платинина, Е. В. Кириченко.

- Хроматографический метод определения препарата  
680 в луке, моркови, томатах. 176  
Авторы: И.И.Пилленкова, А.Д.Фатьянова, Г.К.Морина.
- Методические рекомендации по определению препарата 181  
Депра в воде и растительном материале.  
Авторы: И.И.Пилленкова, А.Д.Фатьянова.
- Определение пропоксура и фенеткарба в молоке и 185  
мясе методом тонкослойной хроматографии.  
Авторы: И.А.Антонова.
- Определение севина в биологических субстратах 190  
методом тонкослойной хроматографии.  
Автор: О.А.Мадянин

ХРОМАТОГРАФИЧЕСКИЙ МЕТОД ОПРЕДЕЛЕНИЯ ФТАЛОФОСА  
И ФОЗАЛОНА В ВОДЕ И РЫБЕ <sup>X)</sup>  
И ФОЗАЛОНА В РАСТИТЕЛЬНОМ МАТЕРИАЛЕ И МЯСЕ <sup>XX)</sup>

Краткая характеристика препаратов

Фталофос (имдан, пролат, ИМП, сафадон, фосмет) - 0,0-диметил-S-  
-фталмидометилдитиофосфат.



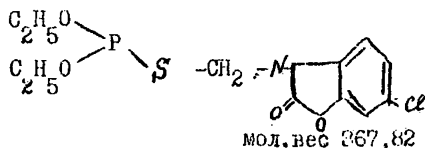
мол. вес 317,32

Химически чистый препарат - белое кристаллическое вещество с температурой плавления 72-72,7°.

Плохо растворим в воде (25 мг/л при 25°). Хорошо растворим в ацетоне, хлороформе, бензоле, ксилоле и др. органических растворителях. Хуже растворим в петролейном эфире.

В кислой среде фталофос устойчив к гидролизу, в щелочной - гидролизуется достаточно быстро.

Фозалон (золон, бензофосфат, рубитокс) - 0,0-диэтил-S-(6-  
-хлорбензоксазолонил - 3-метил) - дитиофосфат.



мол. вес 367,82

X) Г.А.Тройдина, XX) А.Ф.Конюхов (Всесоюзный ордена Ленина институт экспериментальной ветеринарии, г.Москва).

Утвержден 20 декабря 1976 г., № 1544-76.

В чистом виде представляет собой белые кристаллы с чесночным запахом и температурой плавления 45–47<sup>0</sup>. Плохо растворим в воде (10 мг/л), хорошо растворим в метаноле, этаноле, ацетоне, хлороформе, бензоле, толуоле. Мало летуч. Препарат относительно устойчив в кислой среде, а в щелочной быстро гидролизуеться.

Фталофос и фозалон являются перспективными заменителями ДДТ в других персистентных хлорорганических пестицидов.

#### Принцип метода.

Метод основан на извлечении препаратов из пробы органическими растворителями, очистке экстрактов из исследуемых объектов с помощью колоночной хроматографии и перераспределения в несмешивающихся растворителях, концентрировании экстрактов и хроматографическом определении фталофоса и фозалона на тонком слое сорбента. Обнаружение препаратов на хроматограмме проводят после обработки пластинок бромфеноловым проявляющим реактивом с последующим обесцвечиванием фона раствором лимонной или уксусной кислоты. Обнаружение фозалона проводят также по хлораминфенолу, образуемому после щелочного гидролиза препарата, путем оптическирования хроматограммы растворами 4-аминоантипиррина и феррицианида калия.

Чувствительность определения пестицидов 0,5–3,0 мкг в пробе. Процент определения составляет 85 ± 9.

#### Реактивы и растворы:

Н-гексан, х. ч.

Хлороформ, х. ч.

Ацетон, х. ч.

Силикагель КСК или АСК

Бензол, х. ч.

Крахмал

Гипо



Проявляющие реактивы и стандартные растворы пестицидов:

Бромфеноловый реактив (0,05 г бромфенолового синего растворяют в 10 мл ацетона и доводят до 100 мл 1%-ным раствором азотно-кислого серебра в водном ацетоне (ацетон - вода 3:1).

Лимонная кислота, 1%-ный раствор

Уксусная кислота, 10%-ный раствор

4-аминоантипирин, 2%-ный раствор

Феррицианид калия, 10%-ный раствор

Едкий натр, 5%-ный раствор

Стандартные растворы диталофоса и фозалона в н-гексане с содержанием препарата 100 мкг/мл.

#### Приборы и посуда:

Колбы конические с притертыми пробками на 100-150 мл.

Цилиндры мерные на 100 мл.

Воронки делительные на 100-250 мл.

Воронки химические

Чашки фарфоровые на 20 и 100 мл

Ступка фарфоровая

Пульверизаторы стеклянные

Пластинки стеклянные (9 x 12 см)

Груши резиновые

Шприцы медицинские на 1 мл с ценой деления 0,02 мл

Палочки стеклянные

Пипетки градуированные на 1, 2, 5 и 10 мл

Ножницы

Хроматографическая камера (можно использовать эксикатор)

Камера для опрыскивания хроматограмм

Сито 100 меш.

Мельница для размалывания гранулированного силикагеля.

Весы технические

Весы аналитические

Сушильный шкаф

Прибор для встряхивания

Прибор для вакуумной отгонки растворителя

Баня водяная

Хроматографические пластинки "Силюфол" И  $V_{254}$  ЧССР (рефлектирующая алюминиевая фольга со слоем силикагеля, содержащего инертный люминесцентный индикатор, предназначенная для тонкослойной хроматографии).

Пластинки с тонким слоем силикагеля.

Хроматографические колонки высотой 25 см, внутренний диаметр 1,5 см.

#### Приготовление пластинок для хроматографирования

Стеклопластиковые пластинки размером 9 x 12 см моют хромовой смесью, дистиллированной водой, сушат, протирают спиртом или эфиром и покрывают сорбционной массой. Для приготовления сорбционной массы используют две прописи: 1. Берут 20,0 г силикагеля КСК, просеянного через сито 100 меш, 0,5 г крахмала, 63 мл дистиллированной воды; крахмал заваривают в 10 мл воды, доливают остальную воду, засыпают силикагель и хорошо перемешивают. 2. Смешивают в фарфоровой ступке 35 г силикагеля, просеянного через сито 100 меш с 2 г гипса; смесь переносят в коническую колбу с притертой пробкой, приливают 90 мл дистиллированной воды и встряхивают в течение 15 минут.

Приготовленную массу в количестве 10 г (2 чайные ложки) наносят на каждую пластинку и равномерно распределяют по поверхности. Пластинки сушат в течение 16-20 часов при комнатной температуре в горизонтальном положении. Готовые пластинки хранят в эксикаторе.

#### Подготовка хроматографических колонок.

В нижнюю узкую часть колонки помещают небольшой тампон ваты, предварительно промытой в н-гексане и высушенной, затем насыпают силикагель АСК на высоту 18 см и уплотняют его, постукивая по колонке. Перед работой колонку промывают 20 мл н-гексана.

## Метод определения

### 1. Определение фталфоса и фозалона в воде и рыбе

Исследуемую пробу воды объемом 200 мл наливают в делительную воронку и трижды экстрагируют фталфос и фозалон хлороформом порциями по 30, 20 и 10 мл, периодически встряхивая воронку в течение 30, 20 и 10 минут соответственно; экстракты переносят в колбу, сушат безводным сульфатом натрия (10 г) в течение 30 мин. и фильтруют в фарфоровую чашку или колбу для отгонки растворителя.

Колбу с сульфатом натрия дважды промывают хлороформом порциями по 10 мл, который пропускают через тот же фильтр. Затем растворитель испаряют либо из фарфоровой чашки на водяной бане при температуре 60°, либо при использовании вакуумного ротационного испарителя.

Из колбы испарителя сухой остаток смывают 10 мл хлороформа, которые переносят в фарфоровую чашку. Хлороформ испаряют. После удаления растворителя из фарфоровой чашки сухой остаток со стенок смывают 2-5 мл хлороформа, который испаряют на воздухе, а затем проводят хроматографирование, как описано ниже.

Пробу рыбы (мышцы, стенки кишечника, почки, печень, жабры, кожа, кровь) массой 20 г тщательно измельчают ножницами, помещают в колбу с притертой пробкой и проводят экстрагирование препаратов n-гексаном дважды порциями по 30 и 10 мл, встряхивая в течение 60 и 10 минут соответственно. Экстракты объединяют и пропускают через колонку, заполненную силикагелем АСЖ. Затем колонку промывают 100 мл элюирующей смеси петролейного эфира и ацетона в соотношении (9:1), пропуская ее небольшими порциями (15-20 мл). Экстракт концентрируют путем испарения растворителя либо при использовании вакуумного ротационного испарителя при температуре 50°, либо на воздухе без нагревания. Сухой остаток смывают трижды по 5 мл дистиллированной водой, и раствор пропускают через фильтр, смоченный водой в делитель-

Из водного раствора препараты извлекают хлороформом, экстрагируя двумя порциями растворителя по 10 мл в течение 30 и 10 минут соответственно. Хлороформные экстракты сливают в фарфоровую чашку через фильтр с безводным сульфатом натрия. Фильтр промывают двумя порциями хлороформа по 5 мл. Растворитель испаряют, как указано выше.

Сухой остаток, образовавшийся в фарфоровой чашке после испарения экстрактов из проб, смывают дважды порциями *n*-гексана по 0,2 мл, который с помощью шприца наносят на хроматографическую пластинку "Силуфол" или на пластинку с силикагелем, закрепленным крахмалом, на расстоянии 1,5 см от края в одну точку так, чтобы диаметр пятна не превышал 1 см. Слева и справа от пробы на расстоянии 2 см наносят стандартные растворы фталофоса и фозалона, содержащие предполагаемые в пробе количества (1-30 мкг).

Пластинку помещают в камеру для хроматографирования, куда за 30 минут до анализа наливают подвижный растворитель хлороформ-бензол (2:1). После того как фронт растворителя поднимается на 10 см от стартовой линии, пластинку вынимают и оставляют на несколько минут в вытяжном шкафу для испарения растворителя.

Хроматограмму опрыскивают бромфеноловым проявляющим реактивом, а через 5 минут 1%-ным раствором лимонной кислоты. При наличии в пробе фталофоса и фозалона на желтом фоне пластинки проявляются синие пятна, соответствующие по цвету и значению  $R_f$  пятнам стандартных растворов. Значения  $R_f$  фталофоса на пластинках "Силуфол"  $-0,63 \pm 0,05$ , фозалона  $-0,83 \pm 0,05$ ; на тонком слое силикагеля  $-0,4 \pm 0,05$  и  $0,6 \pm 0,05$  соответственно. Метаболит фталофоса - фталимид проявляется на пластинках "Силуфол" в виде пятна зеленоватого цвета с  $R_f 0,9 \pm 0,02$ .

Для идентификации фозалона на пластинках "Силуфол" рекомендуется также использовать селективный проявляющий реактив - 4-амино-

антипирин. Пластинку опрыскивают 5%-ным раствором едкого натра и нагревают в термостате при  $100^{\circ}$  в течение 10 минут. Затем пластинку вынимают и опрыскивают последовательно 2%-ным раствором 4-аминоантипирина и 10%-ным раствором феррицианида калия. Фозалон проявляется в виде пятна бордово-коричневого цвета на слабо-желтом фоне пластинок.

## 2. Определение фозалона в растительном материале и мясе

Последующую пробу растительного материала (люцерна, кукуруза, овес, корнеплоды, разнотравье, комбикорма) или мяса измельчают, отбирают по 10 г, помещают в коническую колбу с притертой пробкой, заливают 30 мл н-гексана и встряхивают на Шüttель-аппарате или руками в течение 15 минут. Экстракт сливают в фарфоровую выпаривательную чашку через бумажный фильтр, смоченный н-гексаном. Для полноты извлечения пестицида экстракцию выполняют дважды. Экстракты объединяют и концентрируют на водяной бане при  $45-50^{\circ}$  до 1-2 мл, а затем досуха при комнатной температуре. В чашку приливают 2 мл ацетона, растирают остаток стеклянной палочкой и сливают в делительную воронку через бумажный фильтр, смоченный ацетоном. Для количественного переноса ядохимиката из чашки в делительную воронку, эту процедуру выполняют трижды. К 3-х кратному ацетоновому раствору (6 мл) приливают 12 мл дистиллированной воды и 15 мл хлороформа, затем энергично встряхивают одну минуту и отделившийся нижний хлороформно-ацетоновый слой сливают в фарфоровую выпаривательную чашку через бумажный фильтр, заполненный безводным сернокислым натрием, смоченным хлороформом.

Хлороформно-ацетоновый раствор выпаривают на водяной бане при  $45-50^{\circ}$  до 1 мл, а затем при комнатной температуре до 0,1-0,2 мл, который забирают медицинским шприцом или микрошпиреткой и наносят на пластинку с силикагелем, закрепленным гипсом. Фарфоровую чашку, в которой концентрируют экстракт, сливают еще два раза

0,2 мл ацетона и наносят на пластинку в ту же точку.

Для идентификации пестицида и количественного определения на ту же пластинку наносят из стандартного раствора 2,5; 5 и 10 мкг фозалона и помещают ее в камеру с подвижной фазой: гексан-ацетон (2:1). Камеру предварительно выдерживают в течение часа в закрытом состоянии для насыщения парами подвижного растворителя. После подъема подвижной фазы на 10 см от линии старта пластинку вынимают и сушат при комнатной температуре в вытяжном шкафу в течение 20-30 минут. Затем пластинку опрыскивают проявителем из пульверизатора до насыщения слоя сорбента и помещают на 5-7 минут в сушильный шкаф при температуре 50°, после чего ее охлаждают и опрыскивают 10%-ным раствором уксусной кислоты для обесцвечивания темно-синего фона.

Фозалон проявляется на желтоватом фоне пластинки в виде темно-синих пятен с  $R_f=0,41-0,49$ . Частично неотделившиеся коэкстрактивные вещества проявляются в виде слабого синего следа ниже фозалона.

Количественное определение пестицидов в воде, рыбе, мясе и растительном материале проводят путем сравнения площадей пятен пробы и стандарта при измерении их на миллиметровой бумаге, учитывая визуально интенсивность их окрасок.

Необходимо отметить, что количественное определение фозалона и фталофоса с надежной точностью можно проводить лишь до 20-30 мкг в пробе. При большом содержании препаратов, зоны их локализации получаются размытыми, что затрудняет сравнение их со стандартами. В этом случае для исследования следует брать меньшую пробу или аликвотную часть экстракта.

Расчет производят по формуле:

$$X = \frac{S_1 \cdot A \cdot B}{S_2 \cdot B}$$

где:  $X$  — содержание препарата, мг/кг, мг/л;

$S_1$  — площадь пятна исследуемой пробы, мм<sup>2</sup>;

$S_2$  — площадь пятна стандарта, мм<sup>2</sup>;

$A$  — количество препарата в стандарте, мг;

$B$  — навеска пробы, г, мл;

$K$  — коэффициент пересчета на объем всего анализируемого экстракта.

Чувствительность определения фталсфоса и фозалона при использовании пластинок "силуфол" составляет 0,025 мг/кг рыбы и 0,005 мг/л воды. На пластинках с тонким слоем скликаателя чувствительность в 4 раза ниже. Чувствительность определения фозалона в растительном материале и мясе составляет 0,3 мг/кг.

Л-91892 от 23.9.77. Заказ 3824 Тираж 2000 Формат 60x84/16

---

Типография ВАСХНИЛ