

**ЗЕРНО ФУРАЖНОЕ,
ПРОДУКТЫ ЕГО ПЕРЕРАБОТКИ,
КОМБИКОРМА**

Методы определения токсичности

Издание официальное

БЗ 4—98/626

Предисловие

1 РАЗРАБОТАН Киевским институтом хлебопродуктов, Институтом ветеринарной медицины Украинской Академии аграрных наук, Всероссийским научно-исследовательским институтом комбикормовой промышленности (АООТ «ВНИИКП») и Санкт-Петербургским Государственным технологическим институтом

ВНЕСЕН Государственным комитетом Украины по стандартизации, метрологии и сертификации

2 ПРИНЯТ Межгосударственным Советом по стандартизации, метрологии и сертификации (протокол № 12 от 21.11.97)

За принятие проголосовали.

Наименование государства	Наименование национального органа по стандартизации
Азербайджанская Республика	Азгосстандарт
Республика Армения	Армгосстандарт
Республика Беларусь	Госстандарт Беларуси
Республика Казахстан	Госстандарт Республики Казахстан
Киргизская Республика	Киргизстандарт
Российская Федерация	Госстандарт России
Республика Таджикистан	Таджикгосстандарт
Туркменистан	Главная государственная инспекция Туркменистана
Республика Узбекистан	Узгосстандарт
Украина	Госстандарт Украины

Изменение № 1 принято Межгосударственным Советом по стандартизации, метрологии и сертификации (протокол № 13 от 28.05.98)

За принятие проголосовали

Наименование государства	Наименование национального органа по стандартизации
Республика Армения	Армгосстандарт
Республика Беларусь	Госстандарт Беларуси
Грузия	Грузстандарт
Киргизская Республика	Киргизстандарт
Республика Молдова	Молдовастандарт
Российская Федерация	Госстандарт России
Республика Таджикистан	Таджикгосстандарт
Туркменистан	Главная государственная инспекция Туркменистана
Республика Узбекистан	Узгосстандарт
Украина	Госстандарт Украины

Постановлением Государственного комитета Российской Федерации по стандартизации и метрологии 17 октября 1999 г. № 414-ст межгосударственный стандарт ГОСТ 13496.7—97 с Изменением № 1 введен в действие непосредственно в качестве государственного стандарта Российской Федерации с 1 июля 2000 г.

3 ВЗАМЕН ГОСТ 13496.7—92

© ИПК Издательство стандартов, 2000

Настоящий стандарт не может быть полностью или частично воспроизведен, тиражирован и распространен в качестве официального издания на территории Российской Федерации без разрешения Госстандарта России

Содержание

1 Область применения	1
2 Нормативные ссылки	1
3 Методы отбора проб	2
4 Определение токсичности биопробой на кроликах (основной метод)	2
5 Определение токсичности биопробой на инфузориях тетрахимена пириформис	3
6 Определение токсичности биопробой на инфузориях стилонихиях	5
7 Определение токсичности биопробой на инфузории колподы	8
8 Требования безопасности	10
Приложение А Библиография	11

ЗЕРНО ФУРАЖНОЕ, ПРОДУКТЫ ЕГО ПЕРЕРАБОТКИ, КОМБИКОРМА

Методы определения токсичности

Feed grain, grain by-products, compound feeds.
Methods for determination of toxicity

Дата введения 2000—11—01

1 Область применения

Настоящий стандарт распространяется на все виды фуражного зерна, продукты его переработки и комбикорма.

Стандарт устанавливает основной (арбитражный) метод определения токсичности по кожной пробе на кроликах и взаимозаменяемые ускоренные методы — по биопробе на инфузориях тетрахимена пириформис (*Tetrahymena pyriformis*), инфузориях стилонихиях (*Stylonychia*) и инфузориях колподах (*Colpoda steinii*) штамм П-1.

2 Нормативные ссылки

В настоящем стандарте использованы ссылки на следующие стандарты:

- ГОСТ 12.1.030—81 Система стандартов безопасности труда. Электробезопасность. Защитное заземление, зануление
- ГОСТ 171—81 Дрожжи пекарские прессованные. Технические условия
- ГОСТ 1770—74 Посуда мерная лабораторная стеклянная. Цилиндры, мензурки, колбы, пробирки. Технические условия
- ГОСТ 2603—79 Ацетон. Технические условия
- ГОСТ 2715—75 Сетки металлические проволоочные
- ГОСТ 4328—77 Натрия гидроокись. Технические условия
- ГОСТ 6038—79 Д-глюкоза. Технические условия
- ГОСТ 6709—72 Вода дистиллированная. Технические условия
- ГОСТ 9147—80 Посуда и оборудование лабораторные фарфоровые. Технические условия
- ГОСТ 12026—76 Бумага фильтровальная лабораторная. Технические условия
- ГОСТ 13496.0—80 Комбикорма, сырье. Методы отбора проб
- ГОСТ 13586.3—83 Зерно. Правила приемки и методы отбора проб
- ГОСТ 13805—76 Пептон сухой ферментативный для бактериологических целей. Технические условия
- ГОСТ 17299—78 Спирт этиловый технический. Технические условия
- ГОСТ 18300—87 Спирт этиловый ректифицированный технический. Технические условия
- ГОСТ 22967—90 Шприцы медицинские инъекционные многократного применения. Технические условия
- ГОСТ 24104—88 Весы лабораторные общего назначения и образцовые. Общие технические условия
- ГОСТ 25336—82 Посуда и оборудование лабораторные стеклянные. Типы, основные параметры и размеры
- ГОСТ 27668—88 Мука и отруби. Приемка и методы отбора проб
- ГОСТ 29169—91 Посуда лабораторная стеклянная. Пипетки с одной отметкой. Технические условия

ГОСТ 29227—91 Посуда лабораторная стеклянная. Пипетки градуированные. Часть 1. Общие требования

ГОСТ 29228—91 Посуда лабораторная стеклянная. Пипетки градуированные. Часть 2. Пипетки градуированные без установленного времени ожидания.

3 Методы отбора проб

Отбор проб по ГОСТ 13496.0; ГОСТ 13586.3; ГОСТ 27668.

4 Определение токсичности биопробой на кроликах (основной метод)

4.1 Сущность метода

Сущность метода заключается в проведении исследований на коже кролика, основанных на дермoneкротическом действии токсичных веществ микогенного происхождения, извлекаемых из кормов ацетоном.

4.2 Аппаратура, материалы и реактивы:

- шкаф вытяжной;
- аппарат для встряхивания жидкостей;
- мельница лабораторная марки МРП-2 или других аналогичных марок;
- весы лабораторные общего назначения второго класса точности по ГОСТ 24104;
- баня водяная;
- колбы с пришлифованными пробками исполнения 2 вместимостью 500 или 1000 см³ второго класса точности по ГОСТ 1770;
- чашки выпарительные № 5 вместимостью 250 см³ по ГОСТ 9147;
- воронки лабораторные по ГОСТ 25336;
- цилиндры мерные исполнения 1 или 3 вместимостью 250 см³ по ГОСТ 1770;
- лопатки стеклянные для нанесения экстракта;
- сито металлическое штампованное с отверстиями диаметром 1 мм;
- ножницы;
- бумага фильтровальная по ГОСТ 12026;
- кролики массой 2 — 3 кг;
- воротник из фанеры размером 16 × 20 см;
- ацетон ч. д. а. по ГОСТ 2603.

4.3 Подготовка к испытанию

4.3.1 Пробу фуражного зерна, комбикорма или комбикормового сырья (далее — корма), токсичность которой определяют, при необходимости, измельчают до прохода через сито с отверстиями диаметром 1 мм.

В колбу с пришлифованной пробкой вместимостью 500 см³ помещают 50 г измельченного корма, заливают 150 см³ ацетона и экстрагируют 24 ч, периодически встряхивая, или экстрагируют 3 ч на аппарате для встряхивания жидкостей. Слой экстрагента над пробой должен быть не менее 1 см.

После окончания экстракции жидкость фильтруют через бумажный фильтр в выпарительную чашку. Оставшуюся в колбе пробу корма дополнительно промывают небольшой порцией экстрагента (не менее 20 см³), промывную порцию фильтруют через тот же фильтр.

Экстракт концентрируют до получения маслянистого остатка желтоватого или коричневого оттенка. Для ускорения процесса чашку для выпаривания с экстрактом помещают на водяную баню температурой от 30 до 40 °С. Экстракт, оставшийся на стенках чашки, смывают экстрагентом на дно чашки, затем снова концентрируют. При необходимости экстракт сохраняют в холодильнике.

Примечание — Экстрагирование токсинов этим же растворителем можно проводить в аппарате Сокслета.

4.3.2 У кролика на участке кожи размером 6 × 6 см в области бедра, лопатки или бока в день постановки пробы тщательно выстригают волосную покров (до полного оголения). Повреждение кожи не допускается. Пигментированная кожа, а также кожа с признаками шелушения не пригодна для проведения испытания. На одном кролике допускается ставить одновременно не более четырех проб. Повторное использование кролика для постановки пробы допускается лишь при отрицательных результатах предыдущих исследований.

4.4 Проведение испытания

На выстриженный участок кожи кролика стеклянной лопаткой наносят, слегка втирая, половину экстракта, вторую половину экстракта оставляют для повторного нанесения на следующий день. Небольшую часть оголенного участка кожи оставляют свободной от экстракта для контроля. Если экстракта недостаточно для двух нанесений, его предварительно разбавляют растительным маслом так, чтобы общее количество его было не менее 1 г.

Для предупреждения слизывания экстракта, нанесенного на кожу, на шею кролика надевают воротник, который снимают не ранее чем через 3 сут.

Наблюдение за реакцией начинают на следующий день после повторного нанесения экстракта и продолжают в течение 3—5 сут в зависимости от степени токсичности корма.

4.5 Обработка результатов

Токсичность исследуемых кормов определяют по наличию воспалительного процесса на участке нанесения экстракта:

- нетоксичный корм — отсутствие воспалительной реакции. Допускается наличие гиперемии, сохраняющейся не более 2 сут после нанесения экстракта и не сопровождающейся шелушением кожи;
- слаботоксичный корм — гиперемия, сохраняющаяся 2—3 сут после нанесения экстракта, заканчивающаяся шелушением кожи, или гиперемия, болезненность и отечность, проявляющиеся незначительным утолщением кожи с последующим образованием отдельных чешуек;
- токсичный корм — резкая гиперемия, болезненность, складчатость, отек, проявляющиеся сильным утолщением кожи, по всей поверхности участка появляются язвы, затем сплошной струп.

4.6 Оформление результатов испытания

4.6.1 Результаты испытаний заносят в журнал и (или) оформляют акт экспертизы, где указывают степень токсичности корма и возможность его применения.

4.6.2 Нетоксичный корм используют по назначению.

4.6.3 Слаботоксичный корм подлежит специальной обработке согласно правилам, утвержденным в установленном порядке, и повторному испытанию на токсичность, а также направлению на микологические и химико-токсикологические исследования.

4.6.4 Токсичный корм использованию не подлежит.

5 Определение токсичности биопробой на инфузориях тетрахимена пириформис

5.1 Сущность метода

Метод основан на экстракции ацетоном из испытуемой пробы токсичных веществ, в основном микогенного происхождения, и последующем воздействии водных растворов этих фракций на инфузории тетрахимена пириформис.

5.2 Аппаратура, материалы, реактивы

- весы лабораторные общего назначения второго класса точности по ГОСТ 24104;
- мельница лабораторная марки МПР-2, ЛЗМ или других аналогичных марок;
- микроскоп бинокулярный стереоскопический, с увеличением 7×10 , марки МБС;
- рН-метр;
- аппарат для встряхивания жидкостей;
- сито металлическое штампованное с отверстиями диаметром 1 мм;
- баня водяная;
- чашки фарфоровые для выпаривания вместимостью 250 см³ по ГОСТ 9147;
- колбы конические плоскодонные вместимостью 250 см³ по ГОСТ 25336;
- колбы плоскодонные с пришлифованными пробками вместимостью 250 см³ по ГОСТ 1770;
- пробирки стеклянные вместимостью 25 и 50 см³ по ГОСТ 25336;
- пипетки исполнения 2—2—10 по ГОСТ 29169 или исполнения 2—2—2—25 по ГОСТ 29227; ГОСТ 29228;
- пипетки пастеровские;
- петля бактериологическая;
- предметные стекла;
- флакончики для антибиотиков;
- бумага фильтровальная по ГОСТ 12026;
- марля;
- пептон бактериологический по ГОСТ 13805;
- экстракт дрожжевой по нормативному документу;

- глюкоза по ГОСТ 6038;
- соль морская;
- ацетон, ч. д. а. по ГОСТ 2603;
- стандарт-титр гидроокиси натрия молярной концентрации эквивалента 0,1 моль/дм³ или натрия гидроокись по ГОСТ 4328;
- липоцеребрин по фармакопее;
- спирт этиловый технический по ГОСТ 17299 или спирт этиловый ректифицированный технический по ГОСТ 18300;
- вода дистиллированная по ГОСТ 6709;
- инфузория тетрахимена пириформис — 3—5-суточная тест-культура.

5.3 Подготовка к испытанию

5.3.1 Приготовление пептоновой среды

К 100 см³ дистиллированной воды прибавляют в граммах: пептона — 2, глюкозы — 0,5, дрожжевого экстракта — 0,1, морской соли — 0,1. Доводят рН полученного раствора до 7—7,5 раствором гидроокиси натрия молярной концентрации эквивалента 0,1 или 0,01 моль/дм³, рН проверяют на рН-метре. Стерилизуют кипячением 30 мин.

5.3.2 Приготовление 5 %-ного раствора глюкозы

В колбу емкостью 100 см³ помещают 5 г глюкозы и доводят до метки дистиллированной водой.

5.3.3 Хранение маточной культуры инфузории тетрахимена пириформис

В бактериологические пробирки приливают по 2 см³ или в плоскодонные конические колбы по 10 см³ пептоновой среды и стерилизуют кипячением 30 мин.

Пересев культуры инфузории проводят через каждые 4—5 сут стерильной пипеткой. При использовании конических колб берут 0,2 см³ инокулята, а при использовании пробирок пересев проводят бактериологической петлей. Конические колбы или пробирки с культурой инфузории хранят при температуре от 22 до 24 °С.

5.3.4 Консервирование культуры инфузории тетрахимена пириформис

В плоскодонные конические колбы слоем не более 1 см разливают 5 %-ный раствор глюкозы. Стерилизуют кипячением 30 мин. Охлаждают до комнатной температуры и вносят от 0,5 до 1 см³ культуры тетрахимена пириформис, выращенной на пептоновой среде в течение 3 сут. Хранят колбы в затемненном месте при комнатной температуре не более 2 мес.

Можно консервировать инфузории в пептоновой среде с применением от 5 до 10 мг фармакопейного липоцеребрин, растворенного в 100 см³ пептоновой среды. Для этого липоцеребрин добавляют в среду, кипятят 30 мин, охлаждают и делают посев инфузорий, инкубируют 4 сут при комнатной температуре, а затем ставят в холодильник при температуре от 5 до 8 °С, где хранят в пробирках не более 3 мес, в колбах — не более 6 мес без потери жизнеспособности инфузорий.

5.3.5 Подготовка пробы

Среднюю пробу корма при необходимости измельчают и просеивают через сито с отверстиями диаметром 1 мм.

5.3.6 Экстрагирование токсических веществ из проб корма

Навеску исследуемого корма около 50 г (зерно измельчают, комбикорма, отруби и другие рассыпные корма используют без измельчения) высыпают в плоскодонную колбу со шлифом, приливают 100 см³ ацетона и экстрагируют на аппарате для встряхивания жидкостей в течение 1 ч. Затем раствор осторожно сливают через бумажный фильтр в колбу или чашку для выпаривания. Повторное экстрагирование проводят 50 см³ экстрагента (ацетона) в течение 30 мин. Жидкость сливают через бумажный фильтр, промывают его от 10 до 20 см³ экстрагента. Экстракты объединяют и выпаривают на водяной бане при температуре от 50 до 60 °С в вытяжном шкафу до полного испарения экстрагента.

После выпаривания вносят от 1 до 2 см³ экстрагента, чтобы смыть маслянистый экстракт со стенок чашки, и приливают 10 см³ пептоновой среды. Перемешивают и выпаривают содержимое до полного удаления запаха растворителя, фильтруют во флаконы и доводят до рН 7—7,5, согласно 5.3.1.

Параллельно, с целью определения качества растворителя и среды, готовят контрольный экстракт. Для этого проводят упаривание растворителя (без навески корма), внесение среды, доведение рН вышеизложенным способом.

5.4 Проведение испытаний

Исследование каждой пробы проводят 3 раза.

В 3 флакона для антибиотиков вносят по 1 см³ экстракта, приготовленного по 5.3,6, прили-

вают 0,1 см³ 3—5-суточной культуры инфузории тетрахимена пириформис и оставляют при комнатной температуре.

Через 30 и 60 мин подсчитывают эффект биопробы в капле, взятой пастеровской пипеткой, на предметном стекле под микроскопом (увеличение 7×10), просматривают весь объем капли и всех ее слоев.

В исследуемых пробах подсчитывают наличие живых и погибших инфузорий, что зависит от степени токсичности корма.

Наблюдение проводят на фоне контроля — пептоновая среда, все инфузории в контроле должны быть живыми. В случае гибели инфузорий контроль повторяют на новой среде и культуре.

5.5 Обработка результатов

5.5.1 Степень токсичности корма определяют по количеству живых инфузорий через 30 и 60 мин от начала испытаний:

- нетоксичный корм — гибели и никаких морфологических изменений в инфузориях не происходит в течение 60 мин наблюдений;
- слаботоксичный корм — морфологические изменения и частичная (от 25 % до 30 %) гибель инфузорий в течение 60 мин наблюдений;
- токсичный корм — гибель всех инфузорий в течение 60 мин наблюдений.

5.6 Оформление результатов

5.6.1 Результаты испытаний заносят в экспертный журнал и (или) оформляют акт экспертизы, где указывают степень токсичности корма и возможность его использования.

5.6.2 Нетоксичный корм дальнейшему исследованию не подлежит и используется по назначению.

5.6.3 Слаботоксичный и токсичный корм направляют на повторные испытания основным методом согласно разделу 4, а также на микологические и химико-токсикологические исследования.

6 Определение токсичности биопробой на инфузориях стилонихиях

6.1 Сущность метода

Метод основан на извлечении из исследуемых продуктов различных фракций токсичных веществ ацетоном и последующим воздействием водных растворов этих фракций на инфузории стилонихии.

6.2 Аппаратура, материалы, реактивы

- весы лабораторные четвертого класса точности по ГОСТ 24104;
- мельница лабораторная марки МРП-2 или других аналогичных марок;
- микроскоп бинокулярный стереоскопический с увеличением 2×8 , марки МБС;
- фильтр мембранный № 6;
- шкаф сушильный;
- блок микроаквариумов луночных;
- колбы конические исполнения 2 (с шлифованными пробками) вместимостью 50 и 100 см³ по ГОСТ 1770;
- стаканы химические вместимостью 100 см³ по ГОСТ 25336;
- шприц медицинский многократного использования по ГОСТ 22967;
- пипетки исполнения 2-2-10 по ГОСТ 29169 и 2-2-25 по ГОСТ 29227;
- пробирки исполнения 2 (с шлифованными пробками) вместимостью 25 см³ по ГОСТ 1770;
- пробирки вместимостью 5 см³ по ГОСТ 25336;
- пипетки пастеровские;
- чашки Петри;
- штатив для пробирок;
- часы песочные на 2 мин;
- дрожжи пекарные прессованные по ГОСТ 171;
- бумага фильтровальная по ГОСТ 12026;
- карандаш по стеклу;
- сито лабораторное с отверстиями диаметром 1 мм;
- инфузории стилонихии — тест-культура;
- ацетон, ч. д. а. по ГОСТ 2603.

6.3 Подготовка к испытанию

6.3.1 Изготовление блока луночных микроаквариумов (см. рисунок 1)

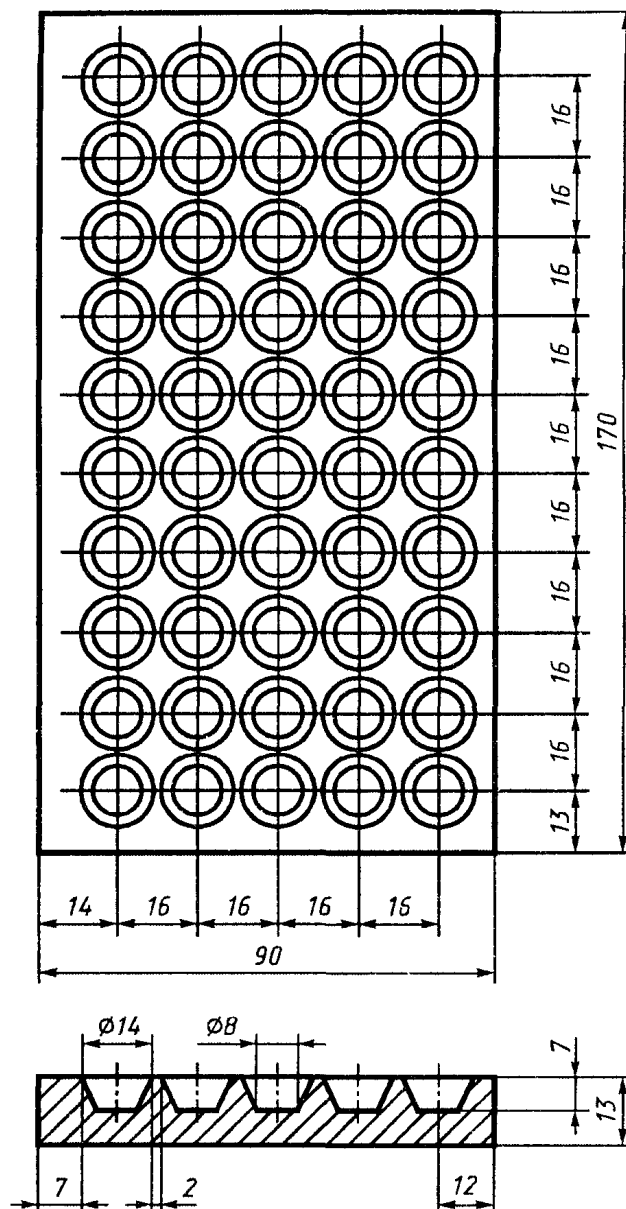


Рисунок 1 — Блок луночных микроаквариумов

Блок луночных микроаквариумов изготавливают из пластины органического стекла размером $15 \times 9 \times 1,3$ см. В пластине высверливают с последующей полировкой 5 рядов по 10 лунок. Диаметр каждой лунки 1,4 см — верхний, 0,8 см — нижний, 0,7 см — глубина, рабочий объем каждой лунки $0,4 \text{ см}^3$.

6.3.2 Порядок обработки емкостей для проведения анализа

Чашки Петри, блоки микроаквариумов моют мыльным раствором и ополаскивают водопроводной проточной водой. Блоки из органического стекла сушат только на воздухе, чашки Петри прокалывают в сушильном шкафу при температуре от 150 до 180 °С.

Не допускается использовать посуду и проводить испытания в помещениях, предназначенных для проведения химических анализов.

6.3.3 Культуру инфузорий стилонихий транспортируют в стеклянной посуде вместимостью от 50 до 100 см^3 , не допуская перегрева и переохлаждения.

Период акклиматизации к лабораторным условиям — 24 ч.

6.3.4 Приготовление среды для культивирования инфузорий (питательной среды)

Средой для культивирования стилонихий является водопроводная вода, которую отстаивают в закрытых ватным тампоном колбах в течение недели и стерилизуют нагреванием в кипящей водяной бане в течение 1 ч.

6.3.5 Приготовление корма для инфузорий

Свежие пекарные прессованные дрожжи массой около 50 г измельчают и высушивают до постоянной массы в бытовом холодильнике. Хранят в чистой банке с притертой пробкой. Срок хранения — 12 мес.

6.3.6 Культивирование стилонихий

В чашку Петри вносят 25 см³ питательной среды, 0,003 г сухих пекарных дрожжей и приливают 0,1—0,2 см³ культуры инфузорий. Пересев культуры проводят два раза в неделю.

При пересадке инфузорий носик пипетки необходимо вносить непосредственно в водяную среду, находящуюся в чашке Петри.

Культивирование проводят при температуре от 18 до 23 °С и естественном освещении, избегая прямых солнечных лучей. Допускается в случае низкой комнатной температуры использовать лампу дневного света, устанавливая ее сверху на расстоянии 1 м от стола, на котором находится стилонихия. Для поддержания необходимой температуры лампу вместе с чашками Петри со стилонихией накрывают полиэтиленовой пленкой (подобие теплички).

6.3.7 Подготовка пробы для испытаний

Среднюю пробу исследуемого продукта измельчают и просеивают через сито с отверстиями диаметром 1 мм.

6.3.8 Приготовление водного раствора ацетонового экстракта исследуемого продукта

Навеску исследуемого продукта массой 10 г помещают в пробирку с пришлифованной пробкой вместимостью 25 см³, заливают ацетоном в количестве (в зависимости от вида испытуемого продукта), указанном в таблице 1, и экстрагируют при энергичном встряхивании не менее 2 мин. Пробирку помещают в штатив и дают отстояться в течение 15 мин. При необходимости допускается увеличивать количество ацетона, но не более чем на 2 см³ (при высокой разбухаемости исследуемого продукта и невозможности получения отстоявшегося экстракта в нужном количестве), и вновь экстрагируют в течение 2 мин.

Экстракт в количестве 0,5 см³ осторожно отбирают при помощи шприца с длинной иглой и переносят в химический стакан с отстоянной в течение недели и декантированной водой комнатной температуры (допускается изменение цвета смеси). Количество воды в стакане для различных видов испытуемого продукта указано в таблице 1.

Т а б л и ц а 1

Наименование исследуемого продукта	Количество ацетона, см ³	Количество воды, см ³
Комбикорма для рыб	14	50
Комбикорма для сельскохозяйственных животных и птицы	15	40
Зерно, отруби	15	40
Мучка пшеничная	10	40

Экстракцию сырья с малой объемной массой (мучки, отруби) следует проводить в конических колбах вместимостью от 50 до 100 см³ с пришлифованными пробками, а отстоявшийся в них экстракт для удобства отбора шприцем переливают в пробирку вместимостью 5 см³, дают отстояться еще 5 мин, а затем 0,5 см³ экстракта переносят также в химический стакан с водой.

6.3.9 Подготовка тест-организмов

Для биотестирования используют суточную культуру инфузорий. Для этого инфузории за сутки до постановки опыта массово пересаживают на новую среду с кормом (на 25 см³ среды не более 0,003 г пекарных сухих дрожжей, избыток корма может привести к гибели инфузорий) и культивируют при температуре от 24 до 26 °С. При этом инфузории концентрируются вокруг корма.

6.4 Проведение испытания

Исследования одного образца корма проводят пять раз (пять микроаквариумов). Пересадку и подсчет инфузорий проводят под микроскопом при увеличении 2 × 8.

Отбирают пастеровской пипеткой инфузории, сконцентрированные вокруг корма в чашке Петри, и вносят их в каждый микроаквариум по одной капле. При этом в каждый микроаквариум должно попасть от 10 до 20 инфузорий.

Просматривают под микроскопом численность инфузорий в каждом микроаквариуме и если их слишком много в одном и недостает в других, то инфузории по возможности равномерно распределяют в микроаквариумах той же пипеткой.

После распределения инфузорий в каждый микроаквариум другой пастеровской пипеткой для

биотестирования вносят по две капли пробы, приготовленной по 6.3.8. Через 5 мин подсчитывают инфузории в каждом микроаквариуме и заносят их численность в журнал. Травмированные инфузории при подсчете не учитывают.

После подсчета инфузорий объемы содержимого в микроаквариумах доводят до $\frac{1}{2}$ их вместимости внесением той же пробы, приготовленной по 6.3.8 и регистрируют время в журнале.

При внесении экстракта исследуемой пробы в микроаквариумы носик пипетки следует вытирать ватой во избежание попадания в микроаквариумы жира с наружной стороны пипеток.

Параллельно, с целью определения качества ацетона и воды, проводят контрольный опыт. Для этого также в пять микроаквариумов помещают вышеуказанным способом инфузории и доводят каждый микроаквариум водным раствором ацетона массовой долей 1 % до $\frac{1}{2}$ его вместимости. Численность инфузорий в каждом аквариуме регистрируют в журнале.

Через 1 ч экспозиции вторично подсчитывают численность инфузорий. Инфузории в контроле должны остаться живыми.

В случае токсичности продукта инфузории в опыте подвергаются распаду — лизису. Количество погибших (лизированных) организмов зависит от степени токсичности корма.

6.5 Обработка результатов

6.5.1 Степень токсичности исследуемого продукта определяют по выживаемости инфузорий через 1 ч экспозиции в вытяжке исследуемого продукта.

6.5.2 Выживаемость инфузорий N , %, вычисляют по формуле

$$N = \frac{N_2}{N_1} \cdot 100, \quad (1)$$

где N_2 — среднее арифметическое (из пяти исследований) количества инфузорий через 1 ч экспозиции, шт;

N_1 — среднее арифметическое (из пяти исследований) количества инфузорий в начале опыта, шт.

6.5.3 Степень токсичности исследуемого продукта определяют по таблице 2.

Т а б л и ц а 2

Степень токсичности исследуемого продукта	Выживаемость инфузорий, %	
	Комбикорма для свиней	Комбикорма для других видов сельскохозяйственных животных, птицы и рыб; фуражное зерно и продукты его переработки
Нетоксичный	90—100	81—100
Слаботоксичный	50—89	50—80
Токсичный	0—49	0—49

6.6 Оформление результатов

Результаты испытаний заносят в экспертный журнал и (или) оформляют акт экспертизы, где указывают степень токсичности корма и возможность его использования.

6.6.1 Нетоксичный корм дальнейшему исследованию не подлежит и используется по назначению.

6.6.2 Слаботоксичный и токсичный корм направляют на повторные испытания основным (арбитражным) методом согласно разделу 4, а также на микологические и химико-токсикологические исследования.

П р и м е ч а н и е — Допускается использовать при испытаниях импортную лабораторную посуду по классу точности и химреактивы по качеству не ниже отечественных.

7 Определение токсичности биопробой на инфузории колподы

7.1 Сущность метода

Метод основан на извлечении из исследуемых продуктов различных фракций токсических веществ водой и последующем воздействии этих экстрактов на культуру инфузории колподы.

7.2 Аппаратура, материалы и реактивы:

- весы лабораторные четвертого класса точности по ГОСТ 24104;
- мельница лабораторная марки МРП-2 или других аналогичных марок;
- микроскоп бинокулярный стереоскопический марки МБС с увеличением от 80[×] до 150[×];
- аппарат для встряхивания жидкости типа АВУ-1;
- колбы конические плоскодонные с пришлифованными пробками вместимостью 250 см³ по ГОСТ 25336;
- пипетки 1 (1а, 2, 2а)-2-2 — по ГОСТ 29169 или 1 (2, 3, 5) — 1 (1а, 2, 2а)-2-2 (5, 10) по ГОСТ 29227;
- цилиндры 1 (2, 3, 4)-100 по ГОСТ 1770;
- пипетки пастеровские;
- флаконы по нормативному документу [1];
- пробирки лабораторные по ГОСТ 25336;
- сито лабораторное из тканой сетки с размером ячейки в свету 0,2 мм по ГОСТ 2715;
- бумага фильтровальная марки ФОВ по ГОСТ 12026 или фильтры обеззолненные по нормативному документу [2];
- воронки лабораторные типа «В» по ГОСТ 25336;
- стекла предметные;
- стекла покровные;
- пробки ватно-марлевые;
- культура инфузории колподо сухая по нормативному документу [3, 4];
- среда питательная — пептоновая среда, приготовленная на минеральном растворе Лозина-Лозинского;
- вода дистиллированная по ГОСТ 6709.

7.3 Подготовка к испытанию

7.3.1 Сухую культуру инфузории колподо в комплексе с питательной средой приобретают на биофабрике, биокombинате или в производственном отделе ветеринарной лаборатории (приложение А, [3, 4]).

Срок годности культуры — 1 год от даты выпуска препарата. Препарат хранят при комнатной температуре в защищенном от света месте.

Для проведения одного исследования, не ранее чем за 12—24 ч до использования, вскрывают два флакона с культурой колподо и один флакон с питательной средой. В каждый флакон с культурой колподо наливают по 2 см³ питательной среды.

Питательная среда готовится по рецепту: пептон — 0,12 г, дрожжевой экстракт — 0,006 г, глюкоза — 0,03 г, раствор Лозина-Лозинского до 1 дм³ (состав минерального раствора Лозина-Лозинского: NaCl — 0,01 %, KCl — 0,001 %, CaCl₂ — 0,001 %, MgCl₂ — 0,001 %, NaHCO₃ — 0,002 %). Полученный раствор автоклавируют при 1 атм в течение 30 мин и стерильно разливают во флаконы для антибиотиков, закрывают резиновыми пробками и закатывают алюминиевыми колпачками. Флаконы закрывают ватно-марлевыми пробками.

Непосредственно перед применением необходимо убедиться в активности культуры колподо. Для этого культуру исследуют методом висячей или раздавленной капли под микроскопом (увеличение от 80[×] до 150[×]). Колподо в количестве не менее 6 клеток в поле зрения должны активно двигаться.

Все предметные и покровные стекла, пипетки, колбы и т. п., которые используются для испытания, должны быть чистыми и употребляться только для этих целей.

7.3.2 Подготовка пробы для испытаний

Среднюю пробу испытуемого продукта измельчают до прохода через сито с ячейками диаметром 0,2 мм.

7.3.3 Приготовление водного экстракта исследуемого продукта

Навеску массой (20 ± 0,1) г вносят в колбу вместимостью 250 см³ и заливают 100 см³ дистиллированной воды. Колбы с содержимым встряхивают на аппарате со скоростью (120 ± 2) мин⁻¹ в течение 20 мин, после этого смесь фильтруют через бумажный фильтр.

7.4 Проведение испытания

2 см³ экстракта (7.3.3) вносят во флакон (пробирку) с активной культурой колподо и перемешивают. В контрольный флакон (пробирку) с активной культурой колподо вносят 2 см³ питательной среды. Через 10 мин, а потом через 3 ч из опытного и контрольного флаконов соответственно отбирают по одной капле смеси и просматривают их под микроскопом (увеличение

от 80× до 150×), используя метод висячей или раздавленной капли. В исследуемых пробах учитывают наличие живых и погибших инфузорий. Просматривают весь объем капли.

7.5 Обработка результатов

7.5.1 Критерием определения токсичности служит время от начала воздействия испытуемого экстракта до гибели большинства (более 90 %) колпод, факт которой констатируют на основании полного прекращения их движения и наличия распада.

В контрольной пробе все колподы должны оставаться подвижными.

7.5.2 Исследуемый продукт токсичный, если гибель колпод наступила за 10 мин до исследований.

7.5.3 Исследуемый продукт слаботоксичный, если гибель колпод наступила в интервале до 3 ч исследований.

7.5.4 Исследуемый продукт нетоксичный, если через 3 ч исследований все колподы остаются подвижными.

7.6 Оформление результатов

7.6.1 Результаты испытаний заносят в экспертный журнал и (или) оформляют акт экспертизы, где указывают степень токсичности корма и возможность его использования.

7.6.2 Нетоксичный корм дальнейшему исследованию не подлежит и используется по назначению.

7.6.3 Слаботоксичный и токсичный корм направляют на повторные испытания основным методом согласно разделу 4, а также на микологические и химико-токсикологические исследования.

8 Требования безопасности

Все работы, связанные с экстрагированием, проводят в вытяжном шкафу. Необходимо соблюдать требования безопасности при работе на электроприборах. Все электроприборы должны быть заземлены согласно требованиям ГОСТ 12.1.030.

ПРИЛОЖЕНИЕ А
(справочное)

Библиография

- [1] ТУ 64-2-100—78 Флаконы для разливки, хранения биопрепаратов и бактериофагов
 - [2] ТУ 6-09-1678—95 Фильтры обеззоленные (белая, красная, синяя ленты)
 - [3] ТУ 9388-001-885—95 Культура *Colpoda steinii* сухая для эколого-токсикологических исследований
 - [4] ТУ У 46.15.243—97 Культура *Colpoda steinii* суха для еколого-токсикологічних досліджень об'єктів зовнішнього середовища, тварин та птиці
- Культура тетрахимена пириформис производится в Институте ветеринарной медицины по адресу: 252151, г. Киев, ул. Донецкая, 30, тел. 243—72—96.
- Культура колподы производится в АООТ НИТИАФ (Научно-исследовательском технологическом институте антибиотиков и ферментов медицинского назначения) по адресу: 198013, г. Санкт-Петербург, Рижский проспект, 40

УДК 633.085.543.06:006.354

МКС 65.120

С19

ОКСТУ 9209, 9296

Ключевые слова: корма, комбикорма, зерно фуражное, токсичность, методы определения, биопроба, кожа кролика, инфузории, тетрахимена пириформис, стилонихия, колпода

Редактор *Т.П. Шашина*
Технический редактор *Л.А. Кузнецова*
Корректор *В.С. Черная*
Компьютерная верстка *С.В. Рябовой*

Изд. лиц. № 021007 от 10.08.95. Сдано в набор 30.11.99. Подписано в печать 14.12.99. Усл.печ.л. 1,86. Уч.-изд.л. 1,45.
Тираж 353 экз. С 4053. Зак. 1001.

ИПК Издательство стандартов, 107076, Москва, Колодезный пер., 14.
Набрано в Издательстве на ПЭВМ
Филиал ИПК Издательство стандартов — тип. "Московский печатник", 103062, Москва, Лялин пер., 6.
Плр № 080102