

**Государственное санитарно-эпидемиологическое нормирование  
Российской Федерации**

**Государственные санитарно-эпидемиологические  
правила и гигиенические нормативы**

---

**2.2.6. БИОЛОГИЧЕСКИЕ ФАКТОРЫ ПРОИЗВОДСТВЕННОЙ СРЕДЫ**

**Предельно допустимые концентрации  
(ПДК) микроорганизмов-продуцентов,  
бактериальных препаратов и их  
компонентов в воздухе рабочей зоны**

**Гигиенические нормативы  
ГН 2.1.6.1762—03**

**4.2. МЕТОДЫ КОНТРОЛЯ. МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЕ ФАКТОРЫ**

**Методические указания**

**МУК 4.2.1776—03**

**МУК 4.2.1777—03**

**МУК 4.2.1778—03**

**МУК 4.2.1779—03**

**МУК 4.2.1780—03**

**МУК 4.2.1781—03**

**МУК 4.2.1782—03**

**МУК 4.2.1783—03**

**МУК 4.2.1784—03**

**Издание официальное**

**Минздрав России  
Москва 2004**

## **4.2. МЕТОДЫ КОНТРОЛЯ. МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЕ ФАКТОРЫ**

### **Методические указания**

**МУК 4.2.1776–03**

**МУК 4.2.1777–03**

**МУК 4.2.1778–03**

**МУК 4.2.1779–03**

**МУК 4.2.1780–03**

**МУК 4.2.1781–03**

**МУК 4.2.1782–03**

**МУК 4.2.1783–03**

**МУК 4.2.1784–03**

УТВЕРЖДАЮ

Главный государственный санитарный  
врач Российской Федерации,  
Первый заместитель Министра  
здравоохранения Российской Федерации  
Г. Г. Онищенко

24 октября 2003 г.

Дата введения: 1 декабря 2003 г.

4.2. МЕТОДЫ КОНТРОЛЯ. МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЕ ФАКТОРЫ

**Метод микробиологического измерения концентрации  
клеток *Aspergillus terreus* 44-62 – продуцента ловастатина  
в воздухе рабочей зоны**

**Методические указания  
МУК 4.2.1777—03**

---

**1. Общие положения и область применения**

Настоящие методические указания устанавливают методику проведения микробиологического количественного анализа концентрации клеток штамма *Aspergillus terreus* 44—62 – продуцента ловастатина в воздухе рабочей зоны в диапазоне концентраций от 10 до 3 000 клеток в 1 м<sup>3</sup> воздуха.

Методические указания разработаны в соответствии с требованиями ГОСТ 12.1 005—88 «ССБТ. Воздух рабочей зоны. Общие санитарно-гигиенические требования» и Р 8.563—96 «Методики выполнения измерений».

Методические указания предназначены для применения в лабораториях предприятий, организаций и учреждений, аккредитованных в установленном порядке на право проведения микробиологических исследований.

Методические указания одобрены и рекомендованы секцией «Гигиенические аспекты биотехнологии и микробного загрязнения окружающей среды» Проблемной комиссии «Научные основы гигиены окружающей среды».

## 2. Биологическая характеристика *Aspergillus terreus* 44—62 и его гигиенический норматив

Штамм *Aspergillus terreus* 44—62 является продуцентом ловастина. Штамм-продуцент растет на жидких и агаризованных средах. Рост на питательной среде и ферментация могут происходить при температуре 20—37 °С. Оптимальная температура роста 27—30 °С, оптимальное значение рН среды – 5,0—6,0, культивирование 12 суток.

Строгий аэроб. Утилизирует глюкозу, фруктозу, мальтозу и глицерин. Хорошо растет на многих органических субстратах: овсяная, рисовая и кукурузная мука. В качестве источников азота благоприятно использование пептона, дрожжевого экстракта, гидролизата казеина. Среди неорганических солей предпочтительно использование хлорида натрия, сульфата магния и фосфата калия. Для размножения можно использовать сусло-агар 5—6 °Б.

*Систематическое положение микроорганизма.*

Класс	<i>Fungi imperfecti</i>
Порядок	<i>Hyphomycetales</i>
Семейство	<i>Mucedinaceae</i>
Секция	<i>Monoverticillata</i>
Род	<i>Aspergillus</i>
Вид	<i>terreus</i>
Штамм	44—62

Уже на 4—5 день развития гриб появляется в виде характерной кремоватой округлой маленькой колонии с оранжевым пятном в центре. Поверхность колонии бархатисто-шероховатая. Однако своего терминального развития микромицет достигает к 11—12 дню, когда наиболее ярко выражены его культурально-морфологические свойства.

12-суточная культура на агаризованной питательной среде представляет собой округлые неправильной формы колонии с характерной нерегулярно изрезанной поверхностью, напоминающей вулканический профиль. В центре колонии, как правило, имеется кратер. Максимальный диаметр колоний 3,5 - 4,0 см.

Окраска колоний от оранжево-коричневого у основания до желто-коричневого на вершине. Мицелий плотный, компактный без воздушного пушистого слоя. Гифы короткие, сильно разветвленные, состоящие из расширенных клеток нерегулярной формы. Боковые ветви короткие, сор немного. Типичных конидиеносцев нет. Субстратный мицелий прорастает глубоко в питательную среду, образуя воздушные полости на дне чашки.

**Предельно допустимая концентрация (ПДК) в воздухе рабочей зоны – 300 кл./м<sup>3</sup>, пометка А.**

### **3. Пределы измерений**

Методика обеспечивает выполнение измерений количества клеток плесневого гриба в воздухе рабочей зоны в диапазоне концентраций от 10 до 3 000 клеток в 1 м<sup>3</sup> воздуха при доверительной вероятности 0,95.

### **4. Метод измерений**

Метод основан на аспирации из воздуха клеток плесневого гриба на поверхность среды сусло-агар и подсчета выросших колоний по типичным культурально-морфологическим признакам на 4—5 сутки развития.

### **5. Средства измерений, вспомогательные устройства, реактивы и материалы**

При выполнении измерений применяют следующие средства измерений, вспомогательные устройства и материалы.

#### **5.1. Средства измерений, вспомогательные устройства, материалы**

Прибор для бактериологического анализа воздуха, модель 818 (щелевой прибор Кротова)	ТУ 64-12791—77
Термостаты электрические суховоздушные или водяные	
Автоклав электрический	ГОСТ 9586—75
Бокс, оборудованный бактерицидными лампами	
Холодильник бытовой	
Весы лабораторные, аналитические типа ВЛА-200	
Микроскоп биологический с иммерсионной системой типа «Биолам» Л-211	
Лупа с увеличением × 10	ГОСТ 25706—83
Чашки Петри бактериологические плоскодонные, стеклянные, диаметром 100 мм	
Пробирки биологические, вместимостью 20 и 35 мл	ГОСТ 10515—75
Пипетки мерные на 1, 5 и 10 мл	ГОСТ 10515—75
Пипетки мерные на 1, 5, и 10 мл	ГОСТ 1770—74
Колбы конические, вместимостью 250 и 500 мл	ГОСТ 1770—74

МУК 4.2.1777—03

Секундомер	ГОСТ 9586—75
Барометр	ГОСТ 246 96—79
Марля медицинская	ГОСТ 9412—77
Вата медицинская гигроскопическая	ГОСТ 25556—81

### **5.2. Реактивы, растворы**

Среда сусло-агар: солодовое сусло (значение Баллинга от 5 до 6°) – 98 %, агар-агар – 2 %, рН среды 5,0—6,0, режим стерилизации: 1,1—1,2 ати, 40 мин

Спирт этиловый ректификат ГОСТ 5962—67

Молочная кислота, синоним-альфа-оксипропионовая кислота (для подавления посторонней бактериальной флоры) ГОСТ 490—79

## **6. Требования безопасности**

При выполнении измерений концентрации клеток штамма-продукта в воздухе рабочей зоны соблюдают следующие требования.

6.1. Правила техники безопасности при работе с химическими реактивами по ГОСТ 12.1.005—88.

6.2. Электробезопасность при работе с электроустановками по ГОСТ 12.1.019—79 и инструкции по эксплуатации прибора.

6.3. Руководство «Положение об организации работы по технике безопасности в микробиологической промышленности» (1980), «Инструкции по устройству, требованиям безопасности и личной гигиены при работе в микробиологических лабораториях предприятий микробиологической промышленности» (1977).

6.4. Все виды работ с реактивами проводят только в вытяжном шкафу при работающей вентиляции, работа с биологическим материалом осуществляется в боксе, оборудованном бактерицидными лампами.

## **7. Требования к квалификации операторов**

К выполнению измерений и обработке их результатов допускают лиц с высшим или средним специальным образованием, прошедших соответствующую подготовку и имеющих навыки работы в области микробиологических исследований.

## **8. Условия измерений**

Процессы приготовления растворов и подготовки проб к анализу проводят в нормальных условиях при температуре воздуха ( $20 \pm 5$  °С), атмосферном давлении 630—800 мм рт. ст. и влажности воздуха не более 80 %.

## 9. Проведение измерения

### 9.1. Условия отбора проб воздуха

Для определения концентрации клеток плесневого гриба воздух аспирируют при помощи аппарата Кротова со скоростью 15 л/мин на поверхность среды сусло-агар. Время аспирации воздуха (1—20 мин) зависит от предполагаемой концентрации клеток штамма-продуцента.

Аппарат Кротова перед каждым отбором пробы воздуха тщательно протирают спиртом. Особенно тщательно обрабатывают поверхность подвижного диска и внутреннюю стенку прибора; наружную и внутреннюю стенку крышки. На подвижной диск устанавливают подготовленную чашку Петри со средой, одновременно снимая с нее крышку. Прибор закрывают. Соприкосновение крышки прибора со средой недопустимо. После отбора пробы воздуха и остановки диска, прибор открывают, быстро снимают чашку Петри и закрывают крышкой от данной чашки. На дне чашки Петри стеклографом отмечают точку контроля, время аспирации и дату отбора пробы.

### 9.2. Выполнение анализа

Метод предполагает учет количества типичных колоний, выросших на 4—5 сутки после посева проб воздуха по культурально-морфологическим признакам. Прямой метод позволяет учитывать на чашке до 100 колоний продуцента.

Агаризованную среду сусло-агар расплавляют, остужают до 50—60 °С, добавляют молочную кислоту из расчета 2 мл на 0,5 л среды (для подавления посторонней бактериальной микрофлоры), тщательно перемешивают и разливают по 10 мл в стеклянные чашки Петри на горизонтальной поверхности.

Чашки с застывшей средой помещают в термостат на сутки при температуре 37 °С, после чего проросшие чашки бракуют, стерильные чашки используют для контроля воздуха.

После отбора проб воздуха чашки Петри помещают в термостат при температуре 38—42 °С (повышенная температура, способствующая более быстрому росту колоний и плодоношению рода *Aspergillus*). Через 3—5 суток производят подсчет выросших типичных колоний продуцента. При необходимости культуру подвергают микроскопированию.

## 10. Вычисление результатов измерения

Расчет концентрации клеток продуцента в пересчете на 1 м<sup>3</sup> воздуха производят по формуле:

$$X = \frac{N \cdot 1000}{V}, \text{ кл./м}^3, \text{ где}$$

- $X$  – концентрация клеток продуцента в воздухе;  
 $N$  – количество колоний продуцента, выросших на чашке;  
 $1\ 000$  – коэффициент пересчета на  $1\ \text{м}^3$  воздуха;  
 $V$  – объем воздуха, л (произведение скорости на время аспирации).

## 11. Оформление результатов измерений

Результаты измерений оформляют протоколом по форме.

### Протокол №

**количественного микробиологического анализа штамма-продуцента *Aspergillus terreus* 44-62 в воздухе рабочей зоны**

1. Дата проведения анализа \_\_\_\_\_
2. Место отбора пробы \_\_\_\_\_
3. Название лаборатории \_\_\_\_\_
4. Юридический адрес организации \_\_\_\_\_

### Результаты микробиологического анализа

Шифр или № пробы	Определяемый микроорганизм	Концентрация, кл./м <sup>3</sup>

Ответственный исполнитель  
 Научный руководитель

### Список литературы

1. ГОСТ 12.1.005—88 «ССБТ. Воздух рабочей зоны. Общие санитарно-гигиенические требования».
2. ГОСТ 8.563—96. ГСИ «Методики выполнения измерений».
3. Положение об организации работы по технике безопасности в микробиологической промышленности.—М., 1980. 27 с.
4. Инструкции по устройству, требованиям безопасности и личной гигиены при работе в микробиологических лабораториях предприятий микробиологической промышленности.—М., 1977. 7 с.
5. Влодавец В. В. К определению плесневых грибов рода *Aspergillus* в воздухе лечебных учреждений // Гиг. и сан., 1988. № 8. С. 93—95.
6. Бабьева И. П., Зенова Г. М. Биология почв.—М., МГУ. 122 с.

## Содержание

Предельно допустимые концентрации (ПДК) микроорганизмов-продуцентов, бактериальных препаратов и их компонентов в воздухе рабочей зоны: ГН 2.1.6.1762—03 .....	1
Метод микробиологического измерения концентрации клеток <i>Aspergillus awamori</i> ВНИИгенетика 120/177 – продуцента глюкоамилазы в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1776—03.....	9
Метод микробиологического измерения концентрации клеток <i>Aspergillus terreus</i> 44-62 – продуцента ловастагина в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1777—03 .....	15
Метод микробиологического измерения концентрации клеток микроорганизма <i>Bacillus subtilis</i> 65 – продуцента нейтральной протеиназы и амилазы в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1778—03 .....	21
Метод микробиологического измерения концентрации клеток микроорганизма <i>Bacillus subtilis</i> 72 – продуцента щелочной протеазы в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1779—03 .....	27
Метод микробиологического измерения концентрации клеток микроорганизма <i>Bacillus subtilis</i> 103 (Ч-15) – продуцента нейтральной протеазы в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1780—03 .....	33
Метод микробиологического измерения концентрации клеток микроорганизма <i>Bacillus licheniformis</i> 1001 – продуцента бацитрацина в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1781—03.....	40
Метод микробиологического измерения концентрации клеток микроорганизма <i>Candida tropicalis</i> Y-456 – продуцента ксилита в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1782—03 .....	47
Метод микробиологического измерения концентрации клеток микроорганизма <i>Penicillium canescens</i> F-832 – продуцента ксиланазы в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1783—03 .....	53
Метод микробиологического измерения концентрации клеток микроорганизма <i>Trichoderma viride</i> 44-11-62/3 – продуцента комплекса целлюлолитических ферментов в воздухе рабочей зоны: МУК 4.2.1784—03 .....	60

**Предельно допустимые концентрации (ПДК)  
микроорганизмов-продуцентов, бактериальных препаратов  
и их компонентов в воздухе рабочей зоны**

**Гигиенические нормативы  
ГН 2.1.6.1762—03**

**Методические указания  
МУК 4.2.1776—4.2.1784—03**

---

Тираж 50 экз Заказ № 2095

---

*Отпечатано в ФГУП ЦПП*