ОБЩЕРОССИЙСКАЯ ОБЩЕСТВЕННАЯ ОРГАНИЗАЦИЯ
«ФЕЛЕРАЦИЯ АНЕСТЕЗИОЛОГОВ И РЕАНИМАТОЛОГОВ» (ФАР)

РОССИЙСКАЯ АССОЦИАЦИЯ СПЕЦИАЛИСТОВ
ПО ХИРУРГИЧЕСКИМ ИНФЕКЦИЯМ (РАСХИ)

МЕЖРЕГИОНАЛЬНАЯ АССОЦИАЦИЯ ПО КЛИНИЧЕСКОЙ МИКРОБИОЛОГИИ

И АНТИМИКРОБНОЙ ХИМИОТЕРАПИИ (МАКМАХ)

ДИАГНОСТИКА И ЛЕЧЕНИЕ МИКОЗОВ В ОТДЕЛЕНИЯХ РЕАНИМАЦИИ И ИНТЕНСИВНОЙ ТЕРАПИИ

РОССИЙСКИЕ НАЦИОНАЛЬНЫЕ РЕКОМЕНДАЦИИ

ОБЩЕРОССИЙСКАЯ ОБЩЕСТВЕННАЯ ОРГАНИЗАЦИЯ «ФЕДЕРАЦИЯ АНЕСТЕЗИОЛОГОВ И РЕАНИМАТОЛОГОВ» (ФАР)

РОССИЙСКАЯ АССОЦИАЦИЯ СПЕЦИАЛИСТОВ
ПО ХИРУРГИЧЕСКИМ ИНФЕКЦИЯМ (РАСХИ)

МЕЖРЕГИОНАЛЬНАЯ АССОЦИАЦИЯ ПО КЛИНИЧЕСКОЙ МИКРОБИОЛОГИИ

И АНТИМИКРОБНОЙ ХИМИОТЕРАПИИ (МАКМАХ)

ДИАГНОСТИКА И ЛЕЧЕНИЕ МИКОЗОВ В ОТДЕЛЕНИЯХ РЕАНИМАЦИИ И ИНТЕНСИВНОЙ ТЕРАПИИ

РОССИЙСКИЕ НАЦИОНАЛЬНЫЕ РЕКОМЕНДАЦИИ

Ответственный редактор:

профессор Н.Н. Климко

Авторский коллектив:

Бакиров Ахат Бариевич – д.м.н., профессор, чл.-корр. АЕН РБ, заведующий кафедрой терапии ИПО, директор федерального государственного учреждения науки «Уфимский научно-исследовательский институт медицины, труда и экологии человека» Федеральной службы по надзору в сфере защиты прав потребителей. Уфа.

Веселов Александр Валерьевич – к.м.н., заместитель директора НИИ антимикробной химиотерапии Смоленской государственной медицинской академии.

Власенко Алексей Викторович – к.м.н., заведующий отделением реанимации № 32 ГКБ им. С.П. Боткина, ведущий научный сотрудник ГУ «НИИ общей реаниматологии РАМН», Москва.

Гельфанд Борис Романович – чл.-корр. РАМН, д.м.н., профессор, заведующий кафедрой анестезиологии и реаниматологии факультета усовершенствования врачей Российского государственного медицинского университета, вице-президент РАСХИ, Москва.

Григорьев Вадим Леонидович – к.м.н., заведующий отделением анестезиологии и реанимации ГУЗ «Республиканская клиническая больница», главный анестезиолог-реаниматолог Минздравсоцразвития Чувашской республики, Чебоксары.

Дмитриева Наталья Владимировна – д.м.н., профессор, руководитель лаборатории микробиологической диагностики и лечения инфекций в онкологии ГУ «РОНЦ им. Н.Н. Блохина». Москва.

Каминский Михаил Юрьевич – к.м.н., заведующий отделением реанимации больницы скорой медицинской помощи № 2, главный анестезиологреаниматолог г. Ростова-на-Дону.

Климко Николай Николаевич – д.м.н., профессор, заведующий кафедрой клинической микологии, аллергологии и иммунологии Санкт-Петербургской медицинской академии последипломного образования, член правления МАКМАХ.

Клясова Галина Александровна – д.м.н., заведующая лабораторией клинической микробиологии, микологии и антимикробной терапии Гематологического научного центра РАМН, Москва.

Козлов Роман Сергеевич – д.м.н., профессор, директор НИИ антимикробной химиотерапии Смоленской государственной медицинской академии, президент МАКМАХ.

Колбин Алексей Сергеевич – д.м.н., руководитель лаборатории клинической фармакологии Медицинского лечебно-диагностического учебнонаучного центра Санкт-Петербургского государственного университета. Левит Александр Львович – д.м.н., профессор кафедры анестезиологии и реаниматологии ФПКиПП Уральской государственной медицинской академии, заведующий отделением анестезиологии и реанимации Свердловской областной клинической больницы № 1, главный анестезиологреаниматолог Свердловской области, Екатеринбург.

Луговкина Татьяна Константиновна – д.м.н., заместитель главного врача по обеспечению лекарственными средствами ГКБ № 40, главный внештатный клинический фармаколог г. Екатеринбурга.

Лузганов Юрий Владимирович – старший научный сотрудник клинического отдела НИИ общей реаниматологии, начальник центра анестезиологии и реанимации ГКГ МВД РФ, главный анестезиолог МВД РФ. Москва.

Масчан Алексей Александрович – д.м.н., профессор, руководитель Центра гематологии и трансплантации костного мозга Российской детской клинической больницы, заместитель директора НИИ детской гематологии МЗиСР РФ, Москва.

Полушин Юрий Сергеевич – д.м.н., профессор, начальник кафедры анестезиологии и реаниматологии Военно-медицинской академии им. С.М. Кирова, главный анестезиолог Министерства обороны Российской Федерации, президент ФАР, Санкт-Петербург.

Проценко Денис Николаевич – к.м.н., доцент кафедры анестезиологии и реаниматологии факультета усовершенствования врачей Российского государственного медицинского университета, заместитель главного врача по анестезиологии и реаниматологии Городской клинической больницы № 7 Департамента здравоохранения г. Москвы.

Руднов Владимир Александрович – д.м.н., профессор, заведующий кафедрой анестезиологии и реаниматологии Уральской государственной медицинской академии, вице-президент МАКМАХ, главный анестезиологреаниматолог г. Екатеринбурга.

Скальский Сергей Викторович – к.м.н., доцент, заведующий кафедрой фармакологии Омской государственной медицинской академии.

Фоминых Стелла Геннадьевна – к.м.н., доцент, заведующая курсом клинической фармакологии ОмГМА, г. Омск

Хапий Халид Хамедович – д.м.н., профессор, заведующий кафедрой анестезиологии и реаниматологии, руководитель отделения анестезиологии и реаниматологии МОНИКИ, главный реаниматолог Московской области, Москва.

Шень Наталья Петровна – д.м.н., профессор, заведующая кафедрой анестезиологии и реаниматологии ФПКиППС Тюменской государственной медицинской академии, главный анестезиолог-реаниматолог Департамента здравоохранения Тюменской области.

СОДЕРЖАНИЕ

Введе	ние	9
Метод	цология	11
1. Обц	цие принципы лечения микозов	13
1.1.	Применение противогрибковых	
	препаратов	13
1.2.	Хирургическое лечение	23
1.3.	Устранение или снижение	
	выраженности факторов	
	риска развития микозов	23
2. Кан,	дидоз	25
2.1.	Кандидоз полости рта, глотки	28
2.2.	Кандидоз пищевода, желудка,	
	кишечника	30
2.3.	Кандидоз мочевыводящих путей	32
2.4.	Кандидемия, острый	
	диссеминированный кандидоз	36
2.5.	Кандидозный перитонит	47
2.6.	Кандидозный менингит	49
2.7.	Кандидозная пневмония	51
2.8.	Кандидозный эндокардит,	
	перикардит и флебит	54
2.9.	Кандидозный эндофтальмит	56
2.10.	Эмпирическая антифунгальная	
	терапия инвазивного канлилоза	58

2.10.1.	Эмпирическая антифунгальная
	терапия у больных
	с резистентной к антибиотикам
	фебрильной нейтропенией59
2.10.2.	Эмпирическая противогрибковая
	терапия при высоком риске
	развития инвазивного кандидоза
	у пациентов без нейтропении60
2.11.	Антифунгальная профилактика
	инвазивного кандидоза62
2.11.1.	Антифунгальная профилактика у больных
	с длительной нейтропенией и реципиентов
	алло-ТКСК63
2.11.2.	Антифунгальная профилактика у реципиентов
	трансплантатов внутренних органов64
2.11.3.	Антифунгальная профилактика
	после хирургических операций65
2.11.4.	Профилактика инвазивного
	кандидоза у новорожденных с очень
	низкой массой тела при рождении66
3. Инва	зивный аспергиллез68
4. Крип	тококкоз76

Список сокращений

алло-ТКСК – аллогенная трансплантация кроветворных стволовых клеток

АМП – антимикробный препарат

АРТ – антиретровирусная терапия

ауто-ТКСК – аутологичная трансплантация кроветворных стволовых клеток

БАЛ – бронхоальвеолярный лаваж

в/в - внутривенно

ВИЧ - вирус иммунодефицита человека

ГКС - глюкокортикостероиды

ГЭБ – гематоэнцефалический барьер

ДНК – дезоксирибонуклеиновая кислота

ЖКТ – желудочно-кишечный тракт

ИВЛ – искусственная вентиляция легких

ИМ - инвазивный микоз

КТ - компьютерная томография

ЛС – лекарственное средство

МП – мочевыводящие пути

МНН - международное непатентованное название

МПК – минимальная подавляющая концентрация

МРТ - магнитно-резонансная томография

НД – нет данных

НПВС - нестероидные противовоспалительные средства

НПР – нежелательные побочные реакции

ОДК – острый диссеминированный кандидоз

ОПН – острая почечная недостаточность

ОРИТ – отделение реанимации и интенсивной терапии

п/о - перорально

ПХТ - полихимиотерапия

ПЦР - полимеразная цепная реакция

РКИ – рандомизированные клинические исследования

РТПХ – реакция «трансплантат против хозяина»

СМЖ - спинномозговая жидкость

СПИД – синдром приобретенного иммунодефицита

ТКСК – трансплантация кроветворных стволовых клеток

ТОРИТ – терапевтическое отделение реанимации и интенсивной терапии

УЗИ - ультразвуковое исследование

ХГБ – хроническая гранулематозная болезнь

ХОБЛ – хроническая обструктивная болезнь легких

XOPИТ – хирургическое отделение реанимации и интенсивной терапии

ЦВК – центральный венозный катетер

ЦНС - центральная нервная система

Эхо-КГ - эхокардиография

spp. - виды, штаммы

Т,, - период полувыведения

ВВЕДЕНИЕ

За последние десятилетия микозы, т.е. обусловленные микроскопическими грибами заболевания, стали важной клинической проблемой. Широкое распространение новых медицинских технологий (инвазивных диагностических и лечебных процедур, цитостатической и иммуносупрессивной терапии, трансплантации и пр.), пандемия ВИЧ-инфекции, а также успехи в лечении бактериальных инфекций привели к увеличению популяции иммуноскомпрометированных пациентов с высоким риском инвазивных (глубоких) микозов. Количество инвазивных микозов у больных в ОРИТ прогрессивно увеличивается, эти заболевания характеризуются тяжестью клинических проявлений и очень высокой летальностью.

У больных в ОРИТ наиболее распространенными возбудителями инвазивных микозов являются Candida spp. Частота инвазивного кандидоза у больных в ОРИТ варьирует от 1 до 10% в зависимости от профиля отделений. Атрибутивная летальность при инвазивном кандидозе у больных в ОРИТ составляет 10–47%. Наиболее распространенными вариантами инвазивного кандидоза являются кандидемия, острый диссеминированный кандидоз (ОДК) и кандидозный перитонит, другие формы встречаются реже, обычно у пациентов со специфическими факторами риска.

Кроме того, отмечено расширение спектра возбудителей микозов, многие из которых устойчивы к применяемым в настоящее время противогрибковым препаратам. Все более актуальными патогенами в OPИТ становятся Aspergillus spp. и Cryptococcus neoformans.

Микроскопические грибы (микромицеты), вызывающие микозы, являются представителями отдельного царства живых существ и значительно отличаются от других возбудителей инфекций. Поэтому необходимы особые подходы к диагностике и лечению микозов.

Следует отметить, что диагностика грибковых инфекций нередко является сложной проблемой. Клинические признаки микозов часто неспецифичны, особенно у иммуноскомпрометированных пациентов. Лабораторное подтверждение диагноза может быть затруднено из-за локализации очага поражения, высокого риска кровотечений или тяжести состояния больного. Серологические методы диагностики разработаны лишь для немногих микозов. Нередко признаки заболевания выявляют слишком поздно, а многие грибковые инфекции отличаются очень быстрым и агрессивным течением. В связи с этим для эффективного лечения микозов врачи должны не только знать их клинические, инструментальные и лабораторные признаки, но и уметь планировать диагностические мероприятия и правильно оценивать полученные результаты.

Важнейшим условием успешного лечения микозов является ранняя и интенсивная антифунгальная терапия. Появление в последние годы новых эффективных и безопасных антимикотиков позволило увеличить возможности врачей в лечении микозов.

МЕТОДОЛОГИЯ

Рекомендации составлены на основе принципов доказательной медицины. При подготовке Рекомендаций применяли классификацию категорий надежности доказательств, используемую Формулярным комитетом Российской академии медицинских наук и в российской системе стандартизации в здравоохранении (табл. 1).

Таблица 1. Шкала уровня убедительности доказательств клинических исследований

Шкала	Уровень убедительности доказательств	Соответствующие виды исследований		
A	Доказательства убедительны: есть веские доказательства предлагаемому утверждению	• Высококачественный систематический обзор, метаанализ • Большие рандомизированные клинические исследования (РКИ) с низкой вероятностью ошибок и однозначными результатами		
В	Относительная убедительность доказательств: есть достаточно доказательств в пользу того, чтобы рекомендовать данное предложение	Небольшие РКИ с неоднозначными результатами и средней или высокой вероятностью ошибок Большие проспективные сравнительные, но не рандомизированные исследования Качественные ретроспективные исследования на больших выборках больных с тщательно подобранными группами сравнения		
С	Достаточных доказательств нет: имеющихся доказательств недостаточно для вынесения рекомендации, но рекомендации могут быть даны с учетом иных обстоятельств	 Ретроспективные сравнительные исследования Исследования на ограниченном числе больных или на отдельных больных без контрольной группы Личный неформализованный опыт экспертов 		

В Рекомендациях представлены диагностические тесты и лекарственные средства, разрешенные к применению в Российской Федерации.

1. Общие принципы лечения оппортунистических микозов

Лечение больных микозами проводят комплексно. Оно включает применение противогрибковых препаратов, хирургическое лечение, а также патогенетическую терапию, лечение фоновых заболеваний и устранение или снижение выраженности факторов риска развития микозов, т.е. нарушений локальной или системной иммунной защиты.

1.1. Методы применения противогрибковых препаратов

Противогрибковые препараты, или антимикотики, в зависимости от химической структуры разделяют на группы, отличающиеся по спектру активности, фармакокинетике и клиническому применению при различных грибковых заболеваниях (табл. 2).

Выбор, доза и продолжительность применения антимикотика зависят от многих факторов: рода и вида возбудителя, локализации и тяжести микоза, общего состояния и степени иммуносупрессии пациента, а также фармакокинетических и фармакодинамических характеристик ЛС, чувствительности к нему возбудителя in vitro.

Следует отметить, что возможность применения показателей чувствительности возбудителя к антимикотикам in vitro для прогнозирования эффективности лечения установлена далеко не для всех микозов и антимикотиков. Кроме того, очень важными факторами, нередко определяющими эффективность лечения, являются раннее назначение адекватных ЛС и устранение ятрогенной иммуносупрессии.

Амфотерицин В связывается с эргостеролом цитоплазматической мембраны грибов, что приводит к нарушению ее проницаемо-

Таблица 2. Основные характеристики и особенности применения системных противогрибковых препаратов

мнн	Форма ЛС	Био- доступ- ность (внутрь), %	Т _½ , ч	Режим дозирования		
Полиены						
Амфотерицин В	Пор. д/инф. 0,05 г во флак. Мазь 3% в тубах по 15 и 30 г	-	24-48	В/в Вэрослые и дети: 0,3–1,5 мг/кг/сут, разводят в 5% р-ре глюкозы, вводят со скоростью 0,2-0,4 мг/кг/ч. Местно Мазь наносят на пораженные участки 1–2 раза в сутки		
Амфотерицин В липидный комплекс	Конц. для р-ра д/инф. 5 мг/мл во флак.	-	6–18	<i>B/в</i> Взрослые и дети: 3–5 мг/кг/сут		
Эхинокандины						
Каспофунгин	Пор. д/инф. 50 и 70 мг во флак.	-	10-15	В/в Вэрослые: при инвазивном кандидозе, аспергиллезе, эмпирической терапии – нагрузочная доза 70 мг/сут в/в в 1 введение, в последующие дни 50 мг/сут в/в в 1 введение; при кандидозе пищевода или полости рта – 50 мг/сут в/в в 1 введение в первый и последующие дни. Дети (3 мес – 12 лет): нагрузочная доза 70 мг/м² в 1 введение, в последующие дни 50 мг/м²/сут (но не более 70 мг/сут)		
Азолы						
Вориконазол	Табл. 0,05 г, 0,2 г. Пор. Д/инф. 0,2 г во флак.	96	6-7	Взрослые: В/в: нагрузочная доза 6 мг/кг 2 раза в 1-е сутки, затем 4 мг/кг 2 раза в сутки. Внутрь: нагрузочная доза у пациентов с массой тела < 40 кг – 0,2 г 2 раза в сутки, а при массе > 40 г – 0,4 г 2 раза в сутки, поддерживающая доза у пациентов с массой тела < 40 кг 0,1 г 2 раза в сутки, а при массе > 40 г – 0,2 г 2 раза в сутки. При отсутствии клинического ответа поддерживающая доза может быть увеличена до 0,15 г 2 раза в сутки при массе тела < 40 кг и до 0,3 г 2 раза в сутки при массе > 40 кг. Дети (3 мес – 12 лет): В/в: 7 мг/кг 2 раза в сутки. Внутрь: 0,2 г 2 раза в сутки.		

^{*} При нормальной функции почек

в/в – внутривенно, ЛС – лекарственное средство, НД — нет данных,

НПВП – нестероидные противовоспалительные препараты, НПР – нежелательные побочные реакции,

п/о - перорально, Т1/2 - период полувыведения.

Особенности ЛС, показания к применению

Широкий спектр активности. Плохо проникает через ГЭБ, низкая концентрация в СМЖ и моче. Высокая частота инфузионных реакций (70%) и почечной недостаточности (≥ 30%), необходимо мониторирование функции почек. Для профилактики инфузионных реакций – премедикация с использованием НПВП и антигистаминных ЛС; нефротоксичности – гидратация и отмена других нефротоксичных ЛС. При нарушении функции почек или печени – применение других антимикотиков.

Следует учитывать взаимодействия с другими ЛС.

Показания: препарат выбора – криптококкоз; альтернативный препарат – кандидоз, аспергиллез, эмпирическая антифунгальная терапия

Переносится лучше, чем амфотерицин В, эффективность сравнима. Применяют при неэффективности стандартного амфотерицина В, его нефротоксичности или некупируемых премедикацией инфузионных реакциях. При использовании следует отменить дригие нефоотоксичные ЛС

Высокая активность в отношении грибов рода Aspergillus и Candida, включая штаммы, резистентные к другим препаратам.

Хорошая переносимость.

Не требует коррекции дозы при нарушении функции почек, при умеренной печеночной недостаточности – снижение суточной дозы до 35 мг.

При массе тела более 80 кг увеличение дозы до 70 мг/сут.

Показания: кандидоз – препарат выбора, аспергиллез – альтернативный препарат, эмпирическая антифунгальная терапия

Широкий спектр активности.

Хорошо проникает через ГЭБ, высокие концентрации в СМЖ и тканях ЦНС.

При умеренной печеночной недостаточности – снижение дозы, при тяжелой – отмена. При клиренсе креатинина < 50 мл/мин – переход на пероральный вориконазол.

Активный ингибитор цитохрома Р₄₅₀, взаимодействует со многими ЛС.

Специфические НПР со стороны органа зрения.

Показания: аспергиллез (препарат выбора), кандидоз (альтернативный препарат); фузариоз, сцедоспориоз и прочие инвазивные микозы при неэффективности или плохой переносимости другой терапии; эмпирическая антифунгальная терапия при фебрильной нейтропении

МНН	Форма ЛС	Био- доступ- ность (внутрь), %	Т _½ , ч	Режим дозирования	
Итраконазол	Капс. 0,1 г. Р-р д/приема внутрь 10 мг/мл во флак. по 150 мл	Капс.:~55 P-p: 65-90	20-45	Внутрь Взрослые: 0,1-0,6 г каждые 12-24 ч, доза и длительность курса зависят от вида инфекции	
Позаконазол	Суспензия для приема внутрь 40 мг/мл	80, биодо- ступность повыша- ется при приеме с жирной пищей	35	<i>Внутрь</i> Профилатика ИМ: по 200 мг 3 раза в день. Лечение ИМ: по 400 мг 2 раза в день	
Флуконазол	Капс. 0,05 г, 0,1 г, 0,1 г, 0,1 г, 0,1 г, 0,1 г, Пор. д/сусп. Д/приєма внутрь 10 мг/мл во флак. по 50 мл. Р-р д/инф. 2 мг/мл во флак. по 50 мл. Р-р д/мл во флак. по 50 мл.	90	30	Внутрь Вароспые: 0,1–1,2 г/сут в 1 прием, доза и длительность курса зависят от вида инфекции. Дети: при кандидозе слизистых оболочек – 1–3 мг/кг/сут в 1 прием; при инвазивном кандидозе и криптококкозе – 6–12 мг/кг/сут в 1 прием. В/в Варослые: 0,2–1,2 г/сут в 1 введение; при инвазивном кандидозе – нагрузочная доза 800 мг (12 мг/кг) в 1-е сутки, затем 400 мг (6 мг/кг) в сутки в 1 введение. Дети: при кандидозе кожи и слизистых оболочек: 1–3 мг/кг/сут в 1 введение; при инвазивном кандидозе и криптококкозе: 6–12 мг/кг/сут в 1 введение. Новорожденные: 1–2-я неделя: 6–12 мг/кг/с 1 раз в 3 суток; 3–4-я неделя: 6–12 мг/кг/с 1 раз в 2 суток, затем – ежедневно. В/в вводят путем медленной инфузии со скоростью не более 10 мл/мин	
Флюоропиримиди					
Флуцитозин	P-р д/инф. 10 мг/мл во флак. по 250 мл	-	3–5	В/в Варослые и дети: 37,5 мг/кг массы тела 4 раза в сутки	

Особенности ЛС, показания к применению

Широкий спектр активности. Вариабельная биодоступность, капсулы следует принимать во время или сразу после еды, p-p — за 1 ч или через 2 ч после еды. Плохо проникает через ГЭБ, низкая концентрация в СМЖ и моче.

При выраженной почечной недостаточности р-р для приема внутрь не используют. Активно ингибирует ферменты цитохрома Р₅₀, взаимодействует со многими ЛС. Рекомендован мониторинг концентрации в сыворотке крови. Показания: как альтернативный препарат – при кандидозе пищевода и полости рта; при аспергиллезе – после стабилизации состояния больного: антифунгальная профилактика у гематологических больных

Широкий спектр активности. Вариабельная биодоступность, следует принимать с жирной пищей или пищевыми добавками. При нарушении функции почек модификация дозы не нужна. Активно ингибирует ферменты цитокрома Р «довазимодействует со многими ЛС. Показания: профилактика ИМ у гематологических больных с длительной нейтропенией вследствие химиотерапии и получающих высокие дозы иммуносупрессоров реципиентов ТКСК; лечение инвазивного кандидоза, аспертилиеза, зигомикоза, криптококкоза, фузариоза, хромомикоза, мицетомы и кокцидиоидоза, рефрактерных к другим противогрибковым ЛС или при их непереносимости.

Не действует против Aspergillus spp. Активен в отношении Candida и Cryptococcus spp., но в последние годы отмечен рост резистентности.

. Хорошо проникает через ГЭБ, высокая концентрация в СМЖ и моче. Доза при в/в и п/о применении одинаковая. Удаляется при гемопиализе.

При клиренсе креатинина < 50 мл/мин - снижение дозы на 50%.

Ингибирует цитохром P₄₅₀ (слабее, чем вориконазол, итраконазол), следует учитывать взаимодействия с другими ЛС. Хорошо переносится, выраженные НПР редхи. Показания: поверхностный и инвазивный кандидоз с учетом чувствительности возбудителя, криптохокоз, эмпирическая антифунтальная терапия, антифунтальная профилактика

Спектр активности ограничен Candida и Cryptococcus spp.

Высокая частота НПР.

При почечной недостаточности – коррекция суточной дозы. Следует учитывать взаимодействия с другими ЛС.

Применяют только в сочетании с другими антимикотиками из-за высокого риска резистентности. Показания: криптококковый менингит сти и к гибели клетки. К амфотерицину В чувствительно большинство возбудителей микозов, в том числе Candida spp., Aspergillus spp., C. neoformans и пр. Чувствительность возбудителей зигомикоза (Mucor spp., Rhizopus spp. и др.) снижена. К амфотерицину В устойчивы Candida lusitaniae, Aspergillus terreus, Aspergillus nidulans и Aspergillus conicus, Trichosporon spp., Scedosporium spp., Malassezia furfur, Scopulariopsis и Fusarium spp. Возможна перекрестная резистентность Candida spp. к амфотерицину В и азолам.

В ОРИТ применение амфотерицина В ограничивают высокая токсичность, а также особенности фармакокинетики (плохо проникает через ГЭБ, низкая концентрация в СМЖ и моче).

Несмотря на выраженную токсичность, амфотерицин В до сих пор применяют как альтернативный препарат для лечения инвазивного кандидоза и аспергиллеза, а также для эмпирической антифунгальной терапии. Препарат выбора для лечения криптококкового менингита.

Липидный комплекс амфотерицина В по сравнению со стандартным препаратом менее токсичен, эффективность их сопоставима. Использование липидного комплекса амфотерицина В ограничено его высокой стоимостью, поэтому его назначают при неэффективности стандартного препарата, его нефротоксичности или некупируемых премедикацией выраженных реакциях на в/в инфузию.

Полиены для местного применения (нистатин, леворин, натамицин) назначают для лечения поверхностного кандидоза, их применение для профилактики ИМ неэффективно.

Азольные антимикотики ингибируют синтез эргостерола – важного компонента цитоплазматической мембраны грибов, что приводит к нарушению роста и гибели клеток. Азольные антимикотики активны в отношении большинства основных возбудителей поверхностных и инвазивных микозов, в том числе Candida spp., Aspergillus spp. и C. neoformans. Эти препараты не действуют на зигомицеты (кроме позаконазола) и некоторые другие редкие возбудители (например, Rhodotorula spp., Trichoderma spp. и пр.). При длительном использовании азолов может возникать приоб-

ретенная (вторичная) резистентность. Азолы для местного применения активны преимущественно в отношении *Candida* spp.

Все азольные антимикотики – активные ингибиторы ферментов цитохрома $P_{_{450'}}$ поэтому при их назначении следует учитывать взаимодействия с другими ЛС.

Флуконазол не активен против *Aspergillus* spp. и других плесневых микромицетов. В последние годы отмечен рост резистентности возбудителей кандидоза к флуконазолу. В России, по результатам многоцентрового исследования ARTEMIS Disk, снижение чувствительности к флуконазолу выявили у 23,8% *Candida* spp., выделенных от больных в XOPИТ.

Флуконазол применяют в/в и п/о, причем способ применения существенно не влияет на фармакокинетику препарата. Биодоступность не зависит от приема пищи и рН желудочного содержимого. Необходима коррекция препарата при почечной недостаточности.

Флуконазол назначают при поверхностном и инвазивном кандидозе, криптококкозе, а также для эмпирической антифунгальной терапии и первичной антифунгальной профилактики.

Итраконазол отличается широким спектром активности *in vitro*, но его применение в ОРИТ ограничено отсутствием возможности в/в применения (не зарегистрирован в России), вариабельной биодоступностью и множественными лекарственными взаимодействиями. Кроме того, следует учитывать гепатотоксичность и отрицательный инотропный эффект (не следует применять у больных с выраженной кардиальной дисфункцией).

Итраконазол является альтернативным препаратом при аспергиллезе, для лечения инвазивного кандидоза в ОРИТ его не используют. Кроме того, итраконазол применяют для первичной профилактики у гематологических больных. При использовании рекомендуемых дозировок концентрация итраконазола в сыворотке крови может быть низкой, а профилактическое применение – неэффективным. В связи с этим показано мониторирование концентрации в сыворотке крови.

Вориконазол – триазол второго поколения, активный против большинства возбудителей микозов. Следует учитывать пе-

рекрестную резистентность некоторых *Candida* spp. (например, *C. glabrata*) к вориконазолу и флуконазолу. Резистентные к флуконазолу *C. krusei* обычно чувствительны к вориконазолу.

Назначают в/в и п/о натощак, способ применения существенно не влияет на фармакокинетику препарата. Хорошо проникает через ГЭБ. Основными препятствиями для широкого применения вориконазола в ОРИТ являются множественные клинически значимые лекарственные взаимодействия, а также необходимость коррекции дозы или отмены препарата при выраженной почечной и печеночной недостаточности. Кроме того, следует учитывать индивидуальные особенности фармакокинетики. Для установления причины неэффективности или токсичности может потребоваться определение концентрации вориконазола в сыворотке крови.

Вориконазол – препарат выбора для лечения инвазивного аспергиллеза, его применяют при кандидозе и некоторых других ИМ, а также для эмпирической антифунгальной терапии и первичной профилактики у гематологических больных.

Позаконазол – триазол второго поколения широкого спектра действия. Применение позаконазола в ОРИТ ограничено в связи с отсутствием возможности в/в применения, вариабельной биодоступностью (зависит от приема пищи) и лекарственными взаимодействиями.

Позаконазол назначают для лечения ИМ, рефрактерных к стартовой терапии, а также для первичной антифунгальной профилактики у гематологических больных.

Кетоконазол после введения в клиническую практику флуконазола и итраконазола утратил свое значение ввиду низкой эффективности, относительно высокой токсичности, нестабильной биодоступности и активного взаимодействия с другими медикаментами. Кетоконазол не следует использовать для лечения и профилактики ИМ в ОРИТ.

Каспофунгин ингибирует синтез 1,3-бета-глюкана клеточной стенки грибов, что приводит к нарушению роста и гибели клетки. Каспофунгин фунгициден для *Candida* spp., в том числе для резистентных к азолам и амфотерицину В. Наиболее активно

действует против *C. albicans, C. tropicalis* и *C. glabrata*, менее активно – против *C. parapsilosis*. Препарат обладает фунгистатическим действием против *Aspergillus* spp. и *P. jiroveci*. Каспофунгин неактивен против зигомицетов, *Cryptococcus neoformans, Fusarium* spp. и *Trichosporon beigelii*.

Каспофунгин вводят в/в. Метаболизм неокислительный, без участия ферментов цитохрома P_{450} , поэтому лекарственные взаимодействия немногочисленны. В связи с отсутствием клеточной стенки у человека, НПР при использовании каспофунгина возникают редко.

Каспофунгин применяют для лечения инвазивного кандидоза и эмпирической антифунгальной терапии в качестве препарата первой линии, а также для лечения инвазивного аспергиллеза, резистентного к стандартному лечению.

Флуцитозин (его метаболиты) взаимодействует с РНК и нарушает синтез ДНК микромицетов. Флуцитозин отличается ограниченным спектром активности (*Candida, Cryptococcus* spp.) и быстрым формированием приобретенной резистентности. Растворим в воде, хорошо проникает через ГЭБ.

Применение в ОРИТ ограничено в связи с отсутствием возможности в/в введения и высокой частотой выраженных НПР (нейротоксичность, миелотоксичность и др.).

Назначают для начальной терапии криптококкового менингита в сочетании с амфотерицином В. Не следует применять в качестве монотерапии.

Помимо этиотропного применения антимикотиков в клинической практике широко используют эмпирическую, т.е. направленную на наиболее вероятного возбудителя, антифунгальную терапию. Основанием для эмпирической антифунгальной терапии явились сложность своевременного выявления ИМ и связанная с ними чрезвычайно высокая летальность. Эмпирически каспофунгин, амфотерицин В или флуконазол назначают больным с факторами риска и клиническими признаками ИМ (см. 2.10). Для лечения поверхностных микозов эмпирическую антифунгальную терапию не применяют.

Профилактически антифунгальные препараты (флуконазол, позаконазол и пр.) следует назначать только больным с высоким

риском развития инвазивных микозов (см. 2.11). Проведение первичной профилактики поверхностных микозов нецелесообразно.

Неоправданное профилактическое или эмпирическое применение антимикотиков в группах с низким риском ИМ увеличивает стоимость лечения, может сопровождаться НПР и лекарственными взаимодействиями, а также способствует селекции резистентных к противогрибковым препаратам возбудителей.

Критериями эффективности антимикотической терапии являются:

- исчезнование клинических признаков микотической инфекции;
- исчезнование лабораторных (лейкоцитоз и пр.) признаков микотической инфекции;
- эрадикация возбудителя из очага поражения, подтвержденная микроскопическими и культуральными исследованиями;
- изчезновение или регрессия инструментальных (рентгенографических, КТ и пр.) проявлений ИМ.

В общем, ИМ требуют более продолжительного лечения, по сравнению с бактериальными инфекциями. Например, продолжительность лечения кандидемии должна составлять не менее двух недель после исчезновения клинических признаков инфекции и последнего выявления Candida spp. из крови, т.е. в среднем от трех до пяти недель. Особое внимание следует обратить на своевременное выявление очагов диссеминации, например эндофтальмита. При наличии очагов диссеминации продолжительность антифунгальной терапии значительно увеличивается.

Эмпирическая антифунгальная терапия считается эффективной при нормализации температуры тела и отсутствии других клинических и инструментальных признаков инфекции. При этом следует учитывать наличие иммуносупрессии. Например, у больных с нейтропенией эмпирическое применение антимикотиков продолжают не менее семи дней после нормализации температуры тела, а также до завершения периода нейтропении (> 1,0 x 109/л).

Методы серологической диагностики (определение специфических ангигенов и пр.) для оценки эффективности антимикотической терапии применяют лишь при некоторых микозах, например при аспергиллезе.

1.2. Хирургическое лечение

Кроме применения противогрибковых средств и устранения факторов риска, важным условием эффективного лечения некоторых микозов является своевременное хирургическое удаление пораженных тканей. Например, при зигомикозе легких хирургическое вмешательство – необходимое условие успешного лечения, поскольку возбудитель устойчив к большинству применяемых в настоящее время антимикотиков.

При микозах легких основным показанием для хирургического лечения (лобэктомии или резекции пораженного участка легкого) является высокий риск легочного кровотечения (выраженное кровохарканье, расположение очагов поражения вблизи крупных сосудов). Кроме того, удаление одиночных очагов поражения легких показано для снижения риска рецидива ИМ во время высокодозной цитостатической терапии или алло-ТКСК.

Наконец, хирургическое вмешательство может понадобиться для верификации диагноза. Однако у многих больных применение хирургических методов лечения может быть затруднено тяжестью состояния и высокой вероятностью угрожающих жизни кровотечений в связи с патологией гемостаза.

1.3. Устранение или снижение выраженности факторов риска развития микозов

Поскольку микозы обычно развиваются у больных с теми или иными нарушениями в системе противоинфекционной защиты (факторами риска), их устранение или снижение выраженности является обязательным компонентом успешного лечения и профилактики рецидива микозов.

Например, у пациентов с кандидемией и ОДК важным условием успешного лечения является удаление или замена всех внутрисосудистых катетеров.

Следует отметить, что только антимикотиками вылечить ИМ у больного с выраженным иммунодефицитом невозможно, необходимо восстановление эффективных иммунных механизмов. Поэто-

му во всех случаях следует уменьшить выраженность ятрогенной иммуносупрессии, например отменить или снизить дозу ГКС и пр.

Возможность медикаментозной коррекции иммунных дефектов у пациентов с ИМ ограничена. В настоящее время известны результаты нескольких РКИ эффективности применения препаратов иммуномодулирующего действия для лечения инвазивных микозов. Например, установлено, что применение рекомбинантного гранулоцитарного колониестимулирующего фактора не повышает эффективность лечения больных с кандидемией и ОДК. Не доказано, что применение моноклональных антител к белкам теплового шока (эфунгумаб) в комбинации с антимикотиками снижает общую и атрибутивную летальность при инвазивном кандидозе.

Была показана эффективность применения гамма-интерферона для профилактики и лечения инвазивного аспергиллеза у больных хронической гранулематозной болезнью (ХГБ), а также для лечения криптококкового менингоэнцефалита у больных СПИДом. Однако возможность использования этих методов лечения у больных в ОРИТ ограничена.

Эффективность применения других «иммуномодуляторов» для лечения микозов в РКИ не установлена, их применение не показано.

2. Кандидоз

Кандидоз – самый распространенный оппортунистический микоз. Спектр заболеваний, вызываемых *Candida* spp., очень широк. Проявления этой инфекции варьируют от относительно безобидного поверхностного кандидоза с поражением слизистых оболочек до отличающегося высокой летальностью инвазивного поражения различных органов и тканей.

Код по МКБ-10: В 37.

Возбудители. Candida spp. – одноклеточные дрожжевые микроорганизмы размером 6–10 мкм. Многие Candida spp. диморфны, образуют псевдомицелий или мицелий. В настоящее время известно более 150 видов грибов рода Candida. Основными возбудителями кандидоза являются C. albicans, C. parapsilosis, C. tropicalis, C. glabrata и C. krusei. Значительно реже выявляют C. lusitaniae, C. quilliermondii, C. ruqosa и пр.

Несмотря на то, что наиболее распространенным возбудителем остается *C. albicans*, за последние 15–20 лет отмечено значительное увеличение количества инфекций, вызываемых *C. tropicalis, C. parapsilosis, C. glabrata и C. krusei*.

Возбудители кандидоза распространены повсеместно, некоторые Candida spp. являются обитателями организма человека. Candida spp. выявляют при посевах со слизистой оболочки полости рта и ЖКТ у 30–50% здоровых людей, со слизистой оболочки гениталий – у 20–30% здоровых женщин. Поэтому важно уметь различать заболевание (кандидоз) и колонизацию слизистых оболочек или кожи, при которой применение антимикотиков обычно не требуется.

Вид *Candida* spp. весьма четко коррелирует с чувствительностью к антимикотикам *in vitro* (табл. 3). По результатам многоцентрового проспективного исследования ARTEMIS Disk, в России к флуконазолу *in vitro* чувствительно большинство штаммов *C. albicans* (96%), *C. kefyr* (96%) и *C. lusitaniae* (98%), ниже показатели

у *C. parapsilosis* (87%) и *C. tropicalis* (82%). Сниженная чувствительность к флуконазолу отмечена у 40% изолятов *C. glabrata*. Практически все штаммы *C. krusei* (91%) устойчивы к флуконазолу. В нашей стране флуконазол активен против 76% *Candida* spp., выделенных в ХОРИТ, и 90% изолятов из ТОРИТ.

По результатам многоцентрового проспективного исследования ARTEMIS Disk, в России вориконазол *in vitro* активен против 83% *Candida* spp., выделенных в ХОРИТ, и 97% изолятов из ТОРИТ. К вориконазолу *in vitro* чувствительны *C. albicans* (96%), *C. guilliermondii* (93%), *C. kefyr* (98%), *C. lusitaniae* (98%) и *C. parapsilosis* (97%). Чувствительность снижена у *C. glabrata* (74%), *C. krusei* (88%) и *C. tropicalis* (85%). Отмечена низкая активность *in vitro* вориконазола против резистентных к флуконазолу *C. albicans* (6%), *C. tropicalis* (11%) и *C. glabrata* (15%).

Таблица 3. Чувствительность основных возбудителей кандидоза к противогрибковым препаратам

Возбудитель	Флуконазол	Ворикона- зол	Амфотери- цин В	Каспофун- гин
C. albicans	Ч	Ч	Ч	Ч
C. glabrata	Ч-ДЗ/Р	Ч-ДЗ/Р	Ч/Р	Ч
C. guilliermondii	Ч-ДЗ/Р	Ч	Ч/Р	Ч
C. kefyr	Ч	Ч	Ч	Ч
C. krusei	Р	Ч/Ч-ДЗ/Р	Ч/Р	Ч
C. lusitaniae	Ч	Ч	Ч/Р	Ч
C. parapsilosis	Ч/Р	Ч	Ч	Ч/Р
C. tropicalis	Ч/Р	Ч/Р	Ч	Ч

Ч – чувствительность > 75% исследованных изолятов

Ч-ДЗ – дозозависимая чувствительность > 5% исследованных изолятов

Р - резистентность > 5% исследованных изолятов

К амфотерицину В in vitro чувствительны C. albicans, C. kefyr, C. tropicalis и C. parapsilosis. К этому антимикотику могут быть устойчивы C. alabrata, C. quilliermondii, C. krusei и C. lusitaniae.

Каспофунгин активен против большинства грибов рода *Candida*. Повышенные показатели МПК отмечены у некоторых штаммов *C. parapsilosis*, хотя каспофунгин в обычных дозах успешно применяют при инфекциях, обусловленных этими возбудителями.

Приобретенная устойчивость *Candida* spp. к антимикотикам развивается относительно редко, как правило, при длительном или повторном применении противогрибковых ЛС у иммуноскомпрометированных больных.

Вероятность резистентности возбудителей кандидоза к антимикотикам зависит не только от вида и предшествующего применения противогрибковых ЛС. Например, возбудители инвазивного кандидоза чаще резистентны к флуконазолу, чем возбудители поверхностной инфекции. Возбудители внутрибольничного кандидоза чаще устойчивы к флуконазолу, чем возбудители внебольничной инфекции. По результатам многоцентрового проспективного исследования ARTEMIS Disk, в нашей стране менее 10% возбудителей поверхностного кандидоза резистентны к флуконазолу. Частота резистентности к флуконазолу возбудителей инвазивного кандидоза, выделенных из крови, составляет 22%, а в некоторых стационарах достигает 50%.

В практической работе определение вида возбудителя и чувствительности к антимикотикам следует проводить у больных со всеми вариантами инвазивного кандидоза, т.е. при выявлении *Candida* spp. в любом стерильном в норме биосубстрате, а также при рецидивирующем течении и/или резистентности поверхностного кандидоза к стандартной антимикотической терапии.

Многие Candida spp. являются естественными обитателями организма человека и часто определяются при исследовании тех или иных биосубстратов. Знание критериев диагностики позволяет отличить кандидоз от поверхностной колонизации, при которой применение антимикотиков обычно не только бесполезно, но и вредно, поскольку ведет к селекции резистентных штаммов грибов.

2.1. Кандидоз полости рта, глотки

Код по МКБ-10: В 37.0.

Другие названия: кандидозный стоматит (молочница), кандидозный хейлит.

Возбудитель: *C. albicans*, другие *Candida* spp. выявляют у больных онкологическими заболеваниями, СПИДом и пр.

У больных в ОРИТ от 75 до 90% возбудителей кандидоза полости рта чувствительно к флуконазолу, резистентность чаще определяют у больных, повторно применяющих азольные препараты.

Факторы риска: новорожденные и дети первых лет жизни; возраст более 65 лет; СПИД; сахарный диабет; злокачественные новообразования; применение ингаляционных и системных ГКС, антибиотиков широкого спектра действия, иммуносупрессоров и цитостатиков; эндотрахеальная интубация; зубные протезы.

Кандидоз полости рта, глотки выявляют у 15–30% больных сахарным диабетом 1-го типа, 20–30% онкологических пациентов, 60–90% больных СПИДом.

Клинические проявления. Острый псевдомембранозный кандидоз полости рта (молочница) чаще возникает у новорожденных и детей первых лет жизни, людей пожилого возраста, при сахарном диабете, СПИДе и злокачественных новообразованиях, применении ингаляционных и системных ГКС. Проявляется в виде белых или желтоватых, легко снимаемых налетов на слизистой языка, десен и внутренней поверхности щек; поверхность слизистой под налетами может быть гиперемирована, эрозирована или изъязвлена с умеренной кровоточивостью.

Острый атрофический кандидоз обычно возникает при применении антибиотиков широкого спектра действия. В этом случае возможно поражение любой части слизистой полости рта, но наиболее часто – языка. Слизистая оболочка становится гиперемированной, отечной и воспаленной, легко травмируется.

Другие варианты (хронический атрофический или гиперпластический кандидоз) у больных в ОРИТ выявляют редко.

Диагностика основана на выявлении почкующихся клеток, псевдомицелия *Candida* spp. в материале, полученном с пораженных слизистых оболочек.

Дифференциальную диагностику проводят с бактериальной и вирусной инфекцией полости рта, постцитостатическим мукозитом, лейкоплакией и красным плоским лишаем. Возможно сочетание кандидоза полости рта с этими состояниями.

Методы диагностики:

 микроскопия и посев соскоба с языка и отделяемого слизистой оболочки щек, миндалин и десен.

Критерии диагностики:

клинические признаки кандидоза в сочетании с выявлением Candida spp. при микроскопии (псевдомицелий или почкующиеся клетки) и/или посеве материала из пораженных участков слизистых оболочек.

Лечение. Препаратом выбора является флуконазол, его применение обычно быстро, в течение 1–3-х дней, приводит к исчезновению клинических признаков кандидоза полости рта. Антимикотики для местного применения тоже эффективны, но при их использовании эффект наступает медленнее. Продолжительность антифунгальной терапии зависит от выраженности иммуносупрессии, обычно – 7–14 дней.

Важным условием успешного лечения является устранение или уменьшение выраженности факторов риска (коррекция сахарного диабета, оптимизация антибактериальной терапии и пр.).

При неэффективности лечения или рецидивах заболевания антифунгальную терапию модифицируют с учетом вида возбудителя и его чувствительности к антимикотикам. При неэффективности других антимикотиков проводят лечение амфотерицином В или каспофунгином.

Выбор противогрибковых препаратов:

Острый кандидоз полости рта, глотки Препарат выбора:

флуконазол п/о или в/в 100–200 мг/сут (A).

Альтернативные препараты:

 антимикотики для местного применения – нистатин сусп. 100 тыс. ЕД/мл, 5–10 мл каждые 6 ч; натамицин сусп. 2,5%, 1 мл каждые 6–8 ч; клотримазол p-p 1%, 1 мл каждые 6 ч; амфотерицин В сусп. 100 мг/мл, 1 мл каждые 6 ч (В).

При неэффективности флуконазола:

увеличение дозы флуконазола до 200–400 мг/сут, нистатин, натамицин или амфотерицин В (В); итраконазол 200–400 мг/сут (А), позаконазол 600 мг/сут (А).

При неэффективности других антимикотиков:

- амфотерицин В в/в 0,3 мг/кг/сут (В);
- каспофунгин в/в 50 мг/сут в/в (В).

2.2. Кандидоз пищевода, желудка, кишечника

Наиболее распространенный вариант – кандидоз пищевода, тогда как кандидозное поражение желудка и кишечника возникают редко, у больных с соответствующими факторами риска.

Код по МКБ-10: В 37.0.

Другие названия: кандидозный эзофагит, гастрит, энтерит.

Возбудитель: *C. albicans* (> 90%), другие *Candida* spp. выявляют редко, обычно у иммуноскомпрометированных пациентов, длительно получавших антимикотики. Более 80% возбудителей кандидоза пищевода чувствительно к флуконазолу, резистентность чаще определяют у больных СПИДом, онкологическими заболеваниями.

Факторы риска: СПИД; сахарный диабет; злокачественные заболевания; применение антибактериальных препаратов, ГКС, иммуносупрессоров и цитостатиков; нейтропения; ахалазия, дивертикулез и оперативное лечение пищевода.

Кандидоз пищевода выявляют у 5-10% больных сахарным диабетом 1-го типа и у 15-30% больных СПИДом.

Клинические проявления зависят от локализации кандидоза.

Кандидоз пищевода сопровождается болью, неприятными ощущениями при глотании, особенно твердой или горячей пищи, а также несвязанным с приемом пищи загрудинным дискомфортом. При эзофагоскопии выявляют гиперемию, контактную ранимость и фибринозные налеты. Поражение локализуется преимущественно в дистальных отделах пищевода. Выраженность клинических и эндоскопических признаков зависит от выраженности иммунодефицита.

Кандидоз желудка возникает редко, преимущественно как осложнение язвы или опухоли желудка, хирургического вмешательства.

Кандидоз кишечника возникает в основном на фоне высокодозной цитостатической терапии у гематологических больных. Роль Candida spp. в развитии диареи, в том числе возникающей после применения антибактериальных препаратов, не доказана.

Кандидоз пищевода может осложниться сужением пищевода, кровотечением и перфорацией. У больных с выраженным иммунодефицитом кандидоз или колонизация ЖКТ может быть причиной инвазивного кандидоза.

Диагностика основана на выявлении почкующихся клеток, псевдомицелия *Candida* spp. в материале, полученном при эндоскопическом исследовании.

Больным с высоким риском инвазивного кандидоза (наличие факторов риска, клинических признаков) показано дополнительное обследование (см. 2.4).

Дифференциальную диагностику проводят с рефлюксэзофагитом, лейкоплакией и красным плоским лишаем, опухолью, а также герпетической и цитомегаловирусной инфекцией пищевода. Возможно сочетание кандидоза пищевода с этими состояниями.

Методы диагностики:

- эндоскопия, биопсия пораженных участков;
- микроскопия биоптатов, мазков-отпечатков из пораженных участков слизистых оболочек;
- посев биоптатов;
- гистологическое исследование биоптатов.

Критерии диагностики:

• характерные изменения при эндоскопии в сочетании с выявлением мицелия, псевдомицелия, почкующихся клеток *Candida* spp. в окрашенных мазках и/или в биопсийном материале или выделение возбудителя при посеве биоптата.

Лечение. Основу лечения составляет применение системных антимикотиков. Неабсорбируемые противогрибковые препараты (нистатин и пр.) неэффективны.

Препарат выбора – флуконазол, его применение эффективно у 80–95% больных (A). Альтернативные препараты – каспофунгин, вориконазол или амфотерицин В. Обычная продолжительность лечения – 14–21 день, до исчезновения клинических и эндоскопических признаков инфекции.

Важным условием успешного лечения является устранение или уменьшение выраженности факторов риска (коррекция сахарного диабета и пр.).

При неэффективности лечения или рецидивах заболевания антифунгальную терапию модифицируют с учетом вида возбудителя и его чувствительности к антимикотикам.

Выбор противогрибковых препаратов:

Препарат выбора:

флуконазол в/в или п/о 200–400 мг/сут (A).

Альтернативные препараты:

- каспофунгин в/в 50 мг/сут (A);
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг в 2 введения или п/о 200 мг в 2 приема (А);
- амфотерицин В в/в 0,3–0,7 мг/кг/сут (В).

2.3. Кандидоз мочевыводящих путей

Код по МКБ-10: В 37.4.

Возбудитель. Основным возбудителем является *C. albicans*, но у 18–46% больных выявляют другие *Candida* spp. (нередко два и более видов).

В России к флуконазолу чувствительно 78% *Candida* spp., выделенных из мочи. Резистентность чаще определяют у больных, ранее получавших азольные антимикотики.

Факторы риска: сахарный диабет, катетеризация мочевого пузыря, мочекаменная болезнь, длительное применение антибиотиков широкого спектра действия.

Клинические проявления. *Кандидозный цистит* обычно сопровождается частыми болезненными мочеиспусканиями.

Кандидозный пиелонефрит сопровождается болями в поясничной области, повышением температуры тела и болью при мочеиспускании. Обструкция мочевыводящих путей конгломератами мицелия Candida spp. приводит к развитию ОПН.

Кандидоз МП может быть источником возбудителя диссеминированного кандидоза с поражением внутренних органов.

Диагностика основана на выявлении *Candida* spp. в моче и оценке состояния больного.

Важно правильно понимать клиническое значение выявления Candida spp. в моче. У большинства больных возникает бессимптомная кандидурия, которая свидетельствует о колонизации Candida spp. нижних отделов МП и обычно не является показанием для применения антимикотиков – достаточно устранения или коррекции факторов риска.

Кандидурия в сочетании с клиническими или инструментальными признаками инфекции МП является показанием для применения противогрибковых препаратов.

Кроме того, кандидоз МП может быть источником, а кандидурия – проявлением ОДК. Поэтому при высоком риске развития ОДК (наличие факторов риска, предполагаемых клинических признаков) показано дополнительное обследование и решение вопроса о назначении антифунгальной терапии (см. 2.4).

Методы диагностики:

- повторная (не менее двух раз) микроскопия и посев правильно собранной мочи;
- КТ или УЗИ почек (по показаниям);
- цистоскопия (по показаниям);

 определение вида возбудителя и его чувствительности к антимикотикам показано при рецидивирующем течении и/или резистентности к стандартной антимикотической терапии.

Показания к проведению терапии:

- кандидурия, т.е. определение Candida spp. при повторных (не менее двух) микологических исследованиях правильно собранной мочи, в сочетании с клиническими или инструментальными признаками инфекции МП;
- бессимптомная кандидурия у пациента с высоким риском инвазивного кандидоза: перед урологическими манипуляциями, после трансплантации почки, при выраженной нейтропении и иммуносупрессии, у новорожденных детей с очень низкой массой тела.

Лечение проводят больным с клиническими признаками инфекции МП или пациентам с бессимптомной кандидурией и факторами риска развития инвазивного кандидоза.

При бессимптомной кандидурии у пациентов без факторов риска развития инвазивного кандидоза антимикотики не применяют. Устранение или уменьшение выраженности факторов риска (удаление или замена мочевого катетера, оптимизация применения антибактериальных препаратов, коррекция сахарного диабета и т.д.) обычно приводит к устранению бессимптомной кандидурии (A).

При бессимптомной кандидурии перед и после урологических манипуляций проводят короткий (2–4 дня) курс лечения флуконазолом 200 мг/сут.

При бессимптомной кандидурии у новорожденных с очень низкой массой тела при рождении и пациентов с нейтропенией проводят лечение как при ОДК (см. 2.4).

У больных с клиническими признаками инфекции МП необходимы применение системных антимикотиков, удаление или замена мочевых катетеров, а также устранение или уменьшение выраженности других факторов риска (оптимизация применения антибактериальных препаратов, коррекция сахарного диабета и т.д.). При обструкции МП конгломератами мицелия Candida spp. необходимо хирургическое лечение.

Препаратом выбора является флуконазол, который, в отличие от других антимикотиков, создает высокую концентрацию активного вещества в моче. Промывание мочевого пузыря раствором амфотерицина В (50–200 мкг/мл) обычно сопровождается временным прекращением кандидурии, однако этот метод лечения неэффективен при поражении вышележащих отделов МП.

При неэффективности флуконазола назначают амфотерицин В.

Антифунгальную терапию продолжают до купирования клинических, лабораторных признаков инфекции и эрадикации возбудителя из мочи.

При возможном развитии поражения почек или ОДК – см. раздел 2.4.

Выбор противогрибковых препаратов:

Цистит

Препарат выбора:

 флуконазол в/в или п/о 3 мг/кг/сут в течение 14 недель (A).

Альтернативный препарат:

амфотерицин В в/в 0,3–0,6 мг/кг/сут в течение 1–7 дней (В).

Пиелонефрит

Препарат выбора:

 флуконазол в/в или п/о 3–6 мг/кг/сут в течение 14 недель (В).

Альтернативный препарат:

амфотерицин В в/в 0,5–0,7 мг/кг/сут в течение 14 дней (В).

2.4. Кандидемия, острый диссеминированный кандидоз

Кандидемия и ОДК (кандидемия в сочетании с очагом/очагами диссеминации или множественные очаги диссеминации) составляют 75–90% всех случаев инвазивного кандидоза. Кандидемия и ОДК наиболее часто развиваются у пациентов в ХОРИТ, гематологических и онкологических больных, недоношенных новорожденных, а также у больных с распространенными (> 40% поверхности тела) глубокими ожогами. При возникновении кандидемии вероятность летального исхода во время госпитализации увеличивается в два раза, продолжительность лечения – на 3–30 дней, стоимость лечения – в 1,5–5 раз.

Код по МКБ-10: В 37.7.

Другие названия: кандидозная септицемия, кандидозный сепсис.

Возбудители: Большинство (93–97%) возбудителей кандидемии и ОДК составляют *C. albicans* (15–60%), *C. parapsilosis* (5–40%), *C. glabrata* (5–25%), *C. tropicalis* (5–15%) и *C. krusei* (3–7%). Примерно 3–7% возбудителей составляют *C. lusitaniae*, *C. quilliermondii*, *C. rugosa*, *C. kefyr* и пр.

Источник возбудителя инвазивного кандидоза обычно эндогенный, поскольку *Candida* spp. – естественные обитатели слизистых оболочек и кожи человека. Однако возможно и внутрибольничное заражение, например через руки медицинского персонала при нарушении правил асептики.

Спектр возбудителей кандидемии и ОДК в различных лечебных учреждениях широко варьирует и зависит от контингента больных, применяемых методов лечения и профилактики, эффективности методов контроля внутрибольничных инфекций и пр. Применение азольных антимикотиков для профилактики и эмпирической терапии приводит к уменьшению доли *C. albicans* среди возбудителей инвазивного кандидоза. Например, у гематологических больных, часто получающих антифунгальную профилактику, *C. albicans* составляют только 15–35% возбудителей кандидемии и ОДК.

У новорожденных с очень низкой массой тела спектр возбудителей кандидемии и ОДК существенно отличается от такового у взрослых. Наиболее часто выявляют *C. albicans* (40–75%), *C. parapsilosis* (7–45%) и *C. tropicalis* (5–15%), реже – *C. glabrata, C. krusei, C. kefyr* и *C. guilliermondii*.

Возбудители инвазивного кандидоза существенно чаще резистентны к антимикотикам, чем возбудители поверхностного кандидоза. В значительной степени это связано с большим количеством не-albicans Candida среди возбудителей инвазивного кандидоза, поскольку C. albicans значительно реже бывают устойчивыми к противогрибковым ЛС, чем не-albicans Candida spp. Кроме того, возможно развитие приобретенной резистентности в результате профилактического или эмпирического применения противогрибковых ЛС. В нашей стране частота резистентных к флуконазолу штаммов, выделенных из крови, превышает 20%, а в некоторых стационарах достигает 50%.

С. albicans составляет 15–60% возбудителей инвазивного кандидоза. В последние десятилетия отмечено уменьшение доли С. albicans среди возбудителей инвазивного кандидоза в ОРИТ, где широко применяют антифунгальную профилактику и эмпирическую терапию. Большинство изолятов С. albicans чувствительно in vitro к применяемым в настоящее время антимикотикам (см. табл. 3).

C. parapsilosis – второй по частоте возбудитель инвазивного кандидоза, составляет 5-40% всех изолятов. *C. parapsilosis* чаще выявляют у новорожденных, больных с длительно используемыми внутрисосудистыми катетерами, протезами сосудов и сердечных клапанов. C. parapsilosis входит в состав биопленки на поверхности внутрисосудистых катетеров и других неорганических имплантатов. Азольные антимикотики и амфотерицин В, в отличие от каспофунгина, неактивны против *Candida* spp. в составе биопленки. Поэтому при кандидемии и ОДК внутрисосудистые, перитонеальные и другие катетеры необходимо удалить. C. parapsilosis чаще других Candida spp. обнаруживают на руках медицинского персонала, медицинском оборудовании, умывальниках и пр. C. parapsilosis чувствителен in vitro к применяемым в настоящее время антимикотикам (см. табл. 3). Показатели общей и атрибутивной летальности при кандидемии и ОДК, обусловленных С. parapsilosis, относительно невысоки по сравнению с вызванными другими Candida spp.

С. glabrata составляет 5–25% возбудителей инвазивного кандидоза. С. glabrata относительно редко выявляют у новорожденных и детей, часто – у больных старше 65 лет, пациентов, ранее получавших антимикотики, и больных с патологией ЖКТ. С. glabrata чувствителен к каспофунгину, отличается сниженной чувствительностью к флуконазолу и вориконазолу, а также амфотерицину В (см. табл. 3). Кандидемия и ОДК, обусловленные С. glabrata, отличаются высокой общей и атрибутивной летальностью.

С. tropicalis составляет 5–15% возбудителей инвазивного кандидоза. С. tropicalis часто выявляют у онкологических больных и реципиентов ТКСК. Выявление поверхностной колонизации С. tropicalis у больных с нейтропенией свидетельствует о высокой (60–80%) вероятности инвазивного кандидоза. Чувствительность С. tropicalis к флуконазолу и вориконазолу может быть снижена (см. табл. 3).

С. krusei составляет 3–7% возбудителей инвазивного кандидоза. С. krusei чаще выявляют у пациентов, ранее получавших системные антимикотики, или в отделениях, в которых широко применяют антифунгальную профилактику и эмпирическую терапию. С. krusei устойчив in vitro к флуконазолу, может быть устойчив к вориконазолу и амфотерицину В, но чувствителен к каспофунгину (табл. 3). Кандидемия и ОДК, обусловленные С. krusei, отличаются высокой общей и атрибутивной летальностью.

Факторы риска. У взрослых: длительное пребывание в ОРИТ; распространенная (≥ 2-х локусов) поверхностная колонизация Candida spp.; применение антибиотиков широкого спектра действия, ГКС или иммуносупрессоров; длительное (≥ 5 дней) использование ЦВК; тяжесть состояния больного; перфорация или хирургическое лечение ЖКТ; инфицированный панкреонекроз; полное парентеральное питание; ИВЛ; гемодиализ; повторные гемотрансфузии; сахарный диабет и выраженная нейтропения.

У новорожденных: недоношенность (менее 29 недель); масса тела при рождении менее 1500 г; низкий показатель по шкале Апгар; использование антибиотиков из групп карбапенемов и гликопептидов; распространенный кандидоз кожи и слизистых оболочек, а также колонизация Candida spp. слизистых оболочек ЖКТ.

До 10% всех случаев кандидемии и ОДК связаны со вспышками внутрибольничной инфекции, что может потребовать допол-

нительных мероприятий (выявления источника инфицирования, обследования рук медицинского персонала и пр.).

Клинические проявления. Возбудители и факторы риска развития кандидемии и ОДК совпадают. Основными источниками возбудителя являются катетеры в центральных сосудах, ЖКТ и мочевые пути больного. Клинические проявления кандидемии и ОДК, обусловленных разными *Candida* spp., существенно не различаются.

Клинические признаки кандидемии неспецифичны и не отличаются от симптомов бактериального сепсиса. Повышение температуры тела > 38 °C, рефрактерное к применению антибиотиков широкого спектра действия, выявляют у 95–97% больных, острую дыхательную недостаточность – у 20–25%, инфекционно-токсический шок – у 15–25%, признаки поражения различных органов – у 30–40%. Поэтому для своевременного выявления кандидемии всем больным с факторами риска и предполагаемыми клиническими признаками показаны обследование для выявления очагов диссеминации, а также повторные посевы крови и материала из выявленных очагов.

Острый диссеминированный кандидоз возникает в результате гематогенного распространения Candida spp. в организме. При ОДК возможно поражение практически всех органов и тканей организма, но наиболее часто в патологический процесс вовлекаются легкие, почки, органы зрения, головной мозг, сердце, кости, а также кожа и подкожная клетчатка.

Поражение органов зрения (кандидозный эндофтальмит, хориоретинит) развивается у 2–29% больных с кандидемией (см. 2.9). Поэтому при выявлении кандидемии показана офтальмоскопия с расширением зрачка во время первичного обследования больного и оценки эффективности лечения.

Поражение почек возникает у 5–20% больных с кандидемией (высокая частота у детей!) и обычно сопровождается развитием микроабсцессов. У больных возникают лихорадка, озноб, боль в пояснице или животе, изменения в анализах мочи. Острая почечная недостаточность развивается у 5–15% больных с кандидемией.

Поражение ЦНС развивается у 5–15% больных с ОДК – см. 2.6. Поражение легких – см. 2.7.

Кандидозный эндокардит развивается у 5–13% больных с кандидемией, миокардит или перикардит возникают реже – см. 2.8.

Поражение кожи и подкожной клетчатки возникает у 3–10% больных с кандидемией и характеризуется появлением папулезной сыпи диаметром 0,5–1,0 см или развитием подкожных абсцессов.

Остеомиелит, артрит обычно возникают в результате гематогенной диссеминации, реже – вследствие прямой имплантации возбудителя. При ОДК возможно поражение практически любых костей, но чаще в процесс вовлекаются позвонки. Клинические признаки неспецифичны: боль, отек и покраснение кожи в области поражения, нарушение объема движений. Нередко клинические или рентгенологические признаки остеомиелита определяют через несколько дней или недель после выявления и лечения кандидемии.

У новорожденных с очень низкой массой тела при рождении частота кандидемии и ОДК составляет от 2 до 6%, но при наличии факторов риска увеличивается до 12-32%. У доношенных новорожденных с нормальной массой тела инвазивный кандидоз возникает очень редко. В зависимости от времени инфицирования выделяют врожденный и приобретенный кандидоз. Врожденный кандидоз диагностируют с первых часов от рождения до 6 суток. Врожденный кандидоз - результат трансплацентарного или вертикального (восходящего) инфицирования плода. Клинически врожденный и приобретенный кандидоз может проявляться не только как поражение кожи и слизистых оболочек, но и как кандидемия, ОДК и инвазивный кандидоз различных органов. Кандидоз кожи и слизистых обычно диагностируют на второй неделе жизни (диапазон от 6-го до 14-го дня) с частотой от 6 до 8%. Кандидоз кожи клинически выглядит как эритематозная диффузная сыпь, похожая на поверхностный ожог, а поражение слизистых оболочек – как острый псевдомембранозный кандидоз полости рта. Кандидемию и ОДК обычно выявляют в период от 15 до 33 первых дней жизни. Основные клинические проявления кандидемии и ОДК неспецифичны, не отличаются от бактериального сепсиса. Характерна высокая частота кандидозного менингита (10-40%), реже поражаются почки, эндокард и органы зрения.

Прогноз. Установлено, что при возникновении кандидемии вероятность летального исхода у больных во время госпитализации увеличивается в 1,8–2,5 раза.

У взрослых общая летальность в течение 30 суток после выявления кандидемии и ОДК составляет 30–70%, атрибутивная летальность – 10–49%. При этом примерно половина больных умирает в первые 14 суток после выявления кандидемии. Установлено, что общая и атрибутивная летальность достоверно снижается при ранней адекватной антифунгальной терапии, а также удалении (замене) центральных венозных катетеров. Прогностически неблагоприятные факторы: показатель АРАСНЕ ІІ более 18, злокачественное новообразование, применение мочевого и артериального катетера, мужской пол, применение ГКС.

У недоношенных новорожденных общая летальность в течение 30 суток после выявления кандидемии и ОДК составляет 32–40%.

Вид возбудителя также имеет прогностическое значение. Например, кандидемия и ОДК, обусловленные *C. krusei, C. glabrata* и *C. albicans,* отличаются более высокими показателями общей и атрибутивной летальности по сравнению с *C. parapsilosis*.

Диагностика основана на выявлении *Candida* spp. из крови и других стерильных в норме субстратов. Диагностическая чувствительность посевов крови – 50%. Эффективные стандартизированные серологические методы диагностики не разработаны.

У больных с факторами риска и предполагаемыми клиническими признаками кандидемии и ОДК диагностические мероприятия следует проводить незамедлительно.

Необходимо оценить распространенность патологического процесса и выявить очаги диссеминации, а также определить вид возбудителя, поскольку от этого зависит выбор противогрибкового препарата (табл. 4).

Методы диагностики:

- повторные посевы крови на специализированные среды (Сабуро, сусло-агар) – 2 раза в день в течение не менее 3-х дней;
- посев дистального фрагмента внутрисосудистого катетера;

- микроскопия и посев биосубстратов (материал из зева, моча, кал, промывная жидкость бронхов, отделяемое из дренажей и ран) для определения степени поверхностной колонизации;
- КТ или рентгенография легких;
- КТ или УЗИ брюшной полости;
- офтальмоскопия с расширением зрачка;
- биопсия очагов поражения;
- микроскопия, посев, гистологическое исследование биопсийного материала;
- обязательное определение вида возбудителя, выявленного при посеве любого стерильного в норме биосубстрата.

Критерии диагностики:

- кандидемия однократное выделение Candida spp. при посеве крови, полученной у больного с температурой тела > 38 °С или другими признаками генерализованной воспалительной реакции;
- ОДК кандидемия в сочетании с выявлением Candida spp. при гистологическом исследовании и/или посеве материала из глубоких тканей (включая подкожную клетчатку) или выявление Candida spp. при гистологическом исследовании и/или посеве материала из глубоких тканей двух и более локализаций.

Лечение. Антифунгальная терапия должна быть начата в течение первых 24 часов после выявления *Candida* spp. в крови и других стериальных в норме субстратах. Позднее (только после повторного выделения *Candida* spp. из крови и других субстратов) назначение антимикотиков достоверно увеличивает летальность.

Основными препаратами для лечения инвазивного кандидоза являются каспофунгин и флуконазол.

Амфотерицин В используют только при непереносимости или недоступности других антимикотиков.

Итраконазол и позаконазол не применяют в связи с вариабельной биодоступностью при приеме внутрь.

Всем пациентам с инвазивным кандидозом показано раннее удаление (замена) всех внутрисосудистых катетеров и других воз-

можных источников возбудителя (мочевых катетеров, шунтов, протезов и пр.).

Важным компонентом лечения является устранение или уменьшение выраженности факторов риска (отмена или снижение дозы ГКС, компенсация сахарного диабета и др.).

Выбор противогрибкового препарата зависит от клинического состояния и возраста больного, наличия нейтропении, а также вида возбудителя и его чувствительности к противогрибковым ЛС (см. табл. 4).

Каспофунгин обладает фунгицидной активностью против всех возбудителей кандидоза, кроме части штаммов *C. parapsilosis*, а также отличается низкой частотой НПР и лекарственных взаимодействий. Поэтому каспофунгин является препаратом выбора в большинстве случаев кандидемии и ОДК. Обычно каспофунгин назначают в начале лечения, когда вид возбудителя не определен или состояние больного нестабильно, а также у больных с нейтропенией.

Камфотерицину В чувствительно большинство возбудителей кандидемии и ОДК, за исключением *C. glabrata, C. guilliermondii, C. krusei* и *C. lusitaniae*. Однако в РКИ установлено, что амфотерицин В по сравнению с другими антимикотиками отличается достоверно большей частотой НПР, особенно дозозависимой нефротоксичности. При обследовании 707 больных, которым был впервые назначен амфотерицин В, частота развития ОПН составила 30%. Поэтому амфотерицин В назначают только при непереносимости или недоступности других антимикотиков.

Флуконазол активен *in vitro* против большинства изолятов *C. albicans, C. kefyr, C. lusitaniae*, отличается низкой частотой НПР и лекарственных взаимодействий. Вместе с тем высокая частота выявления резистентных к флуконазолу возбудителей не позволяет использовать этот препарат до определения вида возбудителя, а фунгистатический эффект – у клинически нестабильных больных и пациентов с нейтропенией. Кроме того, флуконазол не применяют при развитии кандидемии и ОДК на фоне антифунгальной профилактики азольными антимикотиками. Флуконазол назначают после определения вида возбудителя и стабилизации состояния больного. В качестве препарата первой линии флуконазол назначают в отделениях с низкой

частотой резистентных к препарату возбудителей инвазивного кандидоза. Флуконазол применяют в/в или п/о в зависимости от состояния больного.

Вориконазол активен *in vitro* против большинства возбудителей кандидоза, но может быть неактивен в отношении резистентных к флуконазолу *Candida* spp., за исключением *C. krusei*. Применение вориконазола ограничивает возможность лекарственных взаимодействий у больных, вынужденных получать большое количество ЛС. Обычно вориконазол назначают при неэффективности или токсичности других антимикотиков. Вориконазол применяют в/в или п/о в зависимости от состояния больного.

При назначении антимикотиков следует учитывать локальную эпидемиологическую ситуацию. Если в лечебном учреждении или отделении высокая частота выявления не-albicans Candida spp., вначале назначают препарат широкого спектра действия, например каспофунгин, а после стабилизации состояния больного и определения возбудителя – флуконазол или вориконазол.

Кроме того, на выбор препарата влияет ранее проведенная антифунгальная профилактика или эмпирическая терапия. Если пациент до возникновения инвазивного кандидоза получал азольные антимикотики, то для стартовой терапии назначают каспофунгин.

У клинически нестабильных больных, а также до идентификации возбудителя для стартовой терапии назначают фунгицидный препарат с низким риском резистентности возбудителя – каспофунгин, а при его недоступности – амфотерицин В (см. табл. 3). Стартовое применение флуконазола не показано в связи с его фунгистатической активностью и высокой вероятностью устойчивости к нему возбудителя. После стабилизации состояния больного и определения вида возбудителя возможно пероральное назначение флуконазола или вориконазола в зависимости от чувствительности возбудителя.

У больных с нейтропенией повышена частота выявления возбудителей, резистентных к флуконазолу. Кроме того, значительная часть пациентов профилактически получают азольные антимикотики. Поэтому препаратами первой линии являются каспофунгин или липидный комплекс амфотерицина В. Ворико-

назол назначают при возможном поражении легких, обусловленном *Asperqillus* spp. (см. 3).

У новорожденных большинство возбудителей чувствительно к флуконазолу и амфотерицину В, а нефротоксичность амфотерицина В ниже, чем у взрослых. По данным многоцентрового исследования ARTEMIS Disk, в нашей стране к флуконазолу in vitro чувствительны 98% Candida spp., выделенных в неонатологических ОРИТ. Препаратами выбора являются амфотерицин В и флуконазол, при использовании последнего следует учитывать особенности фармакокинетики у недоношенных новорожденных (см. табл. 2). Флуконазол не назначают больным, ранее получавшим этот препарат профилактически.

Таблица 4. Выбор противогрибкового препарата для лечения кандидемии и острого диссеминированного кандидоза

Состояние пациента средней тяжести или тяжелое или недавнее применение азольных антимикотиков	Каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут (\mathbf{A})*
Состояние пациента стабильное, не было применения азольных антимикотиков	Флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут ($\bf A$)
Нейтропения	Каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут (\mathbf{A}); вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (\mathbf{A}); липидный комплекс амфотерицина В $3-5$ мг/кг/сут (\mathbf{C})*
Новорожденные	Амфотерицин В в/в 1 мг/кг/сут (A); флуконазол в/в 12 мг/кг/сут (B); липидный комплекс амфотерицина В 3–5 мг/кг/сут (C)

Вид возбудителя не определен	Каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут (\mathbf{A})*
Возбудитель: C. albicans, C. kefyr, C. lusitaniae	Флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут ($\bf B$)
Возбудитель: C. parapsilosis	Вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (В); липидный комплекс амфотерицина В 3–5 мг/кг/сут (С)*; если начальное применение каспофунгина сопровождалось клиническим улучшением состояния и эрадикацией возбудителя из крови, возможно продолжение его использования (В)
Возбудитель: C. tropicalis, C. glabrata, C. krusei, C. guilliermondii, C. famata, C. inconspicula, C. norvegensis	Каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут (\mathbf{B}); вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (\mathbf{B})*

^{*} При непереносимости или недоступности препарата – амфотерицин В в/в 0,6–1,0 мг/кг/сут.

Оценку эффекта антифунгальной терапии при отсутствии быстрого ухудшения состояния следует проводить на 4–7-е сутки. Неэффективность лечения кандидемии и ОДК может быть обусловлена как резистентностью к антимикотику возбудителя, так и контаминацией внутрисосудистого и мочевого катетера, протезов сосудов или клапанов сердца, сохраняющейся иммуносупрессией, а также наличием требующих хирургического лечения очагов диссеминации (эндокардита, флебита, абсцессов и пр.). Поэтому при неэффективности начального лечения назначают антимикотик другого класса с учетом вида и чувствительности возбудителя, проводят повторное обследование пациента для выявления очагов диссеминации, удаляют возможные источники инфекции и, при необходимости, проводят хирургическое лечение.

Антифунгальную терапию продолжают не менее двух недель после исчезновения всех клинических признаков инвазивного кандидоза и последнего выявления *Candida* spp. при посеве крови и биосубстратов из очагов поражения.

После завершения лечения показано наблюдение в течение не менее двух месяцев для исключения возникновения поздних очагов гематогенной диссеминации, в том числе эндофтальмита, остеомиелита и пр.

2.5. Кандидозный перитонит

Кандидозный перитонит составляет 10–15% всех случаев инвазивного кандидоза. Обычно развивается у больных в ХОРИТ или как осложнение перитонеального диализа. Летальность при кандидозном перитоните выше, чем при бактериальном.

Код по МКБ-10: В 37.0.

Возбудители: C. albicans, C. parapsilosis, C. glabrata и C. krusei. Редко – C. lusitaniae, C. guilliermondii, C. rugosa и пр.

Частота резистентности возбудителей кандидозного перитонита к флуконазолу составляет 15–20%, а в некоторых стационарах превышает 30%.

Факторы риска: перфорация ЖКТ, хирургические операции на органах брюшной полости, перитонеальный диализ.

Клинические проявления не имеют специфических признаков, за исключением отсутствия эффекта от антибактериальной терапии. У 90–100% больных отмечают резистентные к антибиотикам повышение температуры тела и другие признаки системной воспалительной реакции, а также наличие гнойного отделяемого из брюшной полости или помутнение диализата. Частота развития шока при кандидозном перитоните превышает 15%. Кроме того, характерна высокая частота кандидемии и гематогенной диссеминации с поражением различных органов и систем.

Диагностика основана на выявлении *Candida* spp. в перитонеальной жидкости. Серологические методы диагностики не разработаны.

В ходе обследования необходимо исключить поражение других органов и систем.

Методы диагностики:

- микроскопия перитонеальной жидкости;
- посев перитонеальной жидкости, крови, мочи и пр.;
- обязательная идентификация вида выявленного возбудителя;
- УЗИ, КТ брюшной полости;
- обследование больного для выявления источника инфекции и других очагов диссеминации.

Критерии диагностики:

 клинические, эндоскопические или лабораторные признаки перитонита в сочетании с выявлением Candida spp. при микроскопии и/или посеве перитонеальной жидкости.

Лечение. Выбор препарата зависит от вида возбудителя и состояния больного (см. 2.4). Необходимо учитывать высокую частоту резистентности возбудителей кандидозного перитонита к флуконазолу. Поэтому вначале назначают препарат с низкой частотой резистентности (каспофунгин), а флуконазол – после стабилизации состояния больного и определения вида *Candida*.

Амфотерицин В назначают при непереносимости или недоступности других антимикотиков. Интраперитонеальное введение амфотерицина В противопоказано в связи с высокой вероятностью развития химического перитонита.

Применение антимикотиков продолжают не менее двух недель после исчезновения клинических и лабораторных признаков перитонита.

Важные условия успешного лечения – хирургическое вмешательство, дренирование брюшной полости, а также удаление катетера для перитонеального диализа (**B**).

Выбор противогрибковых препаратов:

Препараты выбора:

- каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут в/в (В);
- флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут (В).

Альтернативные препараты:

- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (В);
- амфотерицин В в/в 0,6–1,0 мг/кг/сут (В).

2.6. Кандидозный менингит

Кандидозный менингит может быть проявлением ОДК или изолированным осложением у больных с соответствующими факторами риска.

Код по МКБ-10: В 37.5.

Возбудители. Основные: *C. albicans, C. tropicalis, C. parapsilosis, C. glabrata* и *C. krusei.* Значительно реже – *C. lusitaniae, C. quilliermondii* и пр.

Возбудители кандидозного менингита *in vitro* обычно чувствительны к каспофунгину и амфотерицину В (см. табл. 3). В России к флуконазолу чувствительны 84% изолятов, выделенных из СМЖ, а к вориконазолу – 95%.

Факторы риска. Кандидозный менингит развивается преимущественно у недоношенных новорожденных с факторами риска развития инвазивного кандидоза (см. 2.4), а также у нейрохирургических больных с вентрикулоперитонеальными шунтами, редко – у инъекционных наркоманов.

Клинические проявления. Течение обычно затяжное, преобладают признаки гипертензионно-гидроцефального синдрома, очаговая симптоматика появляется позже.

Диагностика основана на выявлении *Candida* spp. в СМЖ. Серологические методы диагностики не разработаны.

Обязательным является определение вида возбудителя и его чувствительности к антимикотикам.

При общеклиническом исследовании СМЖ выявляют умеренный плеоцитоз смешанного характера, белково-клеточную диссоциацию.

В ходе обследования необходимо исключить поражение вещества головного мозга, а также поражение других органов и систем.

Методы диагностики:

- люмбальная пункция с определением давления СМЖ;
- общеклинический и биохимический анализ СМЖ;
- микроскопия СМЖ, других биологических жидкостей, материала из очагов поражения;
- посев СМЖ, крови, мочи, материала из очагов поражения;
- обязательна идентификация вида выявленного возбудителя;
- МРТ или КТ головного мозга;
- обследование больного для выявления источника инфекции и других очагов диссеминации.

Критерии диагностики:

 выявление Candida spp. при микроскопии и/или посеве спинномозговой жидкости.

Лечение. При выборе антимикотика следует учитывать вид возбудителя и его чувствительность (см. 2.4), состояние пациента, а также фармакокинетику и фармакодинамику препарата. Флуконазол и вориконазол хорошо проходят через ГЭБ. Уровень флуконазола в СМЖ у пациентов с грибковым менингитом составляет 52–85% концентрации в плазме крови, вориконазола – около 50%. Кроме того, вориконазол создает высокие концентрации в веществе головного мозга. Однако опыт применения вориконазола для лечения кандидоза ЦНС недостаточен.

Амфотерицин В плохо проходит через ГЭБ, его активность объясняют высокой концентрацией в менингеальных оболочках. Каспофунгин создает низкую концентрацию в СМЖ.

Продолжительность применения антимикотиков – не менее четырех недель после исчезновения всех признаков инфекции.

Важным условием успешного лечения является удаление катетеров, шунтов и т.п., а также коррекция внутричерепного давления (C).

Выбор противогрибковых препаратов:

Препарат выбора:

- флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут (**B**). *Альтернативные препараты:*
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (В);
- амфотерицин В 0,7–1 мг/кг/сут (В).

2.7. Кандидозная пневмония

Кандидозная пневмония обычно является проявлением ОДК. Изолированная кандидозная пневмония развивается очень редко, например при аспирации желудочного содержимого.

Выявление *Candida* spp. при микроскопии и посеве мокроты или БАЛ не является диагностическим критерием кандидозной пневмонии, а обычно свидетельствует о поверхностной колонизации бронхов или глотки.

Код по МКБ-10: В 37.1.

Другие названия: легочный кандидоз, инвазивный кандидоз легких.

Возбудители: C. albicans, C. tropicalis, C. glabrata и C. krusei.

Возбудители кандидозной пневмонии чувствительны *in vitro* к каспофунгину и амфотерицину В (см. табл. 3). В России к флуконазолу чувствительны 77% изолятов, выделенных из нижних дыхательных путей, а к вориконазолу – 97%.

Факторы риска: аспирация желудочного содержимого, длительный агранулоцитоз.

Кандидозная пневмония может быть первичной, например образовавшейся при аспирации возбудителя в легкие, или вторичной, возникшей в результате гематогенной диссеминации *Candida* spp. из другого источника. Первичная кандидозная пневмония возникает очень редко, вторичное поражение легких выявляют у 15–30% пациентов с ОДК.

Принципиально важно различать характеризующуюся высокой летальностью кандидозную пневмонию и значительно более безопасный поверхностный кандидоз трахеи и бронхов, а также обычно не требующую лечения поверхностную колонизацию дыхательных путей. Вместе с тем поверхностный кандидоз и колонизацию дыхательных путей нередко выявляют у больных инвазивным кандидозом.

Клинические проявления. Наиболее частыми клиническими признаками кандидозной пневмонии являются рефрактерная к антибиотикам широкого спектра фебрильная температура тела, кашель, одышка, боли в грудной клетке и кровохарканье. Нередко кандидозная пневмония протекает без выраженных клинических проявлений, поскольку больные находятся в тяжелом состоянии или им проводят ИВЛ. С другой стороны, у таких больных нередко выявляют другие признаки ОДК, например перитонит, поражение почек и пр.

Прогноз. Летальность при кандидозной пневмонии у разных категорий больных составляет от 30 до 70%.

Диагностика кандидозной пневмонии сложна. Клинические и рентгенологические признаки неспецифичны и не позволяют отличить кандидозную пневмонию от бактериальной или другой микотической.

При КТ легких очаги с нечеткими контурами выявляют у 80–100% больных, связанные с сосудами очаги – у 40–50%, альвеолярную инфильтрацию – у 60–80%, симптом «воздушной бронхограммы» – у 40–50%, инфильтрацию по типу «матового стекла» – у 20–30%, симптом «ореола» – у 10%.

При рентгенографии легких альвеолярную инфильтрацию выявляют у 60–80% больных, очаги с нечеткими контурами – у 30–40%, а симптом «воздушной бронхограммы» – у 5–10%. Несмотря на то, что КТ легких – более эффективный метод диагностики, чем рентгенография, проведение КТ часто затруднено из-за тяжести состояния больного.

Выявление Candida spp. при микроскопии и посеве мокроты или БАЛ не является диагностическим критерием кандидозной пневмонии, а обычно свидетельствует о поверхностной колонизации бронхов или глотки. Вместе с тем многофокусная поверхностная колонизация является фактором риска развития инвазивного кандидоза.

Диагноз устанавливают при обнаружении Candida spp. в биоптате из очага поражения. Однако биопсия легкого может быть затруднена в связи с высоким риском кровотечения. Вторым критерием диагностики являются КТ- или рентгенографические признаки инвазивного микоза легких у больных с кандидемией или ОДК. Серологические методы диагностики не разработаны.

Методы диагностики:

- КТ- или рентгенография легких;
- биопсия очагов поражения (чрезбронхиальная, трансторакальная, открытая);
- микроскопия биопсийного материала, БАЛ с обработкой калькофлуором белым;
- посев биопсийного материала, крови, дистального фрагмента катетера, БАЛ;
- обязательна идентификация вида выявленного возбудителя;
- гистологическое исследование биоптата;
- обследование больного для выявления источника инфекции и других очагов диссеминации.

Критерии диагностики:

• выявление *Candida* spp. при гистологическом исследовании и/или посеве биоптата легкого

или

 признаки кандидемии, ОДК в сочетании с КТ или рентгенографическими признаками микоза легких.

Лечение. Выбор препарата зависит от вида возбудителя и состояния больного (см. 2.4). Длительность терапии – не менее двух недель после исчезновения клинических и радиологических признаков инфекции.

Важным условием успешного лечения является устранение или снижение выраженности факторов риска (отмена или снижение дозы ГСК и иммуносупрессоров, коррекция нейтропении и пр.).

После завершения лечения показано наблюдение в течение не менее двух месяцев для исключения возникновения поздних очагов гематогенной диссеминации.

Выбор противогрибковых препаратов:

Первичная кандидозная пневмония

Препараты выбора:

- каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут (В);
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (В).

Альтернативные препараты:

- флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут (В);
- амфотерицин В в/в 0,6–1 мг/кг/сут (В).

Вторичная кандидозная пневмония вследствие гематогенной диссеминации

Лечить как ОДК (см. 2.4).

2.8. Кандидозный эндокардит, перикардит и флебит

Кандидозный эндокардит, перикардит и флебит обычно являются проявлением ОДК. Изолированный кандидозный эндокардит, перикардит и флебит развиваются редко, у больных с соответствующими факторами риска.

Код по МКБ-10: В 37.6.

Возбудители: *C. albicans, C. tropicalis, C. parapsilosis, C. glabrata и С. krusei.* Значительно реже выявляют *C. lusitaniae, C. guilliermondii, C. rugosa* и пр.

Возбудители кандидозного эндокардита, перикардита и флебита чувствительны к каспофунгину, могут быть резистентны к флуконазолу, реже – к вориконазолу и амфотерицину В (см. табл. 3).

Факторы риска: кардиохирургия, инъекционная наркомания, другие факторы риска инвазивного кандидоза (см. 2.4).

Клинические проявления кандидозного и бактериального эндокардита сходны: выявляют аускультативную картину поражения клапанов, нарастающую сердечную недостаточность, резистентную к антибиотикам лихорадку. При Эхо-КГ на клапанах определяют крупные вегетации.

Перикардит и флебит возникают редко, не имеют клинических особенностей, за исключением отсутствия эффекта от проводимой антибактериальной терапии.

Диагностика основана на выявлении *Candida* spp. в материале из пораженных клапанов сердца, эндокарда и пр. Серологические методы диагностики не разработаны.

Кроме того, диагноз устанавливают при выявлении характерных признаков поражения сердечно-сосудистой системы у больных с кандидемией и ОДК.

В ходе обследования необходимо исключить поражение других органов и систем.

Методы диагностики:

- микроскопия материала из очага поражения;
- посев материала из очага поражения, биоптата, крови;
- гистологическое исследование биоптата;
- обязательна идентификация вида выявленного возбудителя;
- Эхо-КГ, КТ грудной полости;
- обследование больного для выявления источника инфекции и других очагов диссеминации.

Критерии диагностики:

 клинические и инструментальные (Эхо-КГ и пр.) признаки эндокардита, перикардита или флебита в сочетании с выявлением Candida spp. при посеве крови, перикардиальной жидкости или при гистологическом исследовании и посеве биоптата.

Лечение. Основу лечения составляют хирургическое удаление инфицированных клапанов сердца, резекция пораженных участков периферических вен и перикарда в сочетании с длительным применением антимикотиков.

Обычно назначают каспофунгин или флуконазол, в зависимости от вида возбудителя и состояния больного (см. 2.4). Амфотерицин В назначают при непереносимости или недоступности других антимикотиков.

Продолжительность применения антимикотиков обычно составляет от 2 до 12 месяцев, не менее 6 недель после хирургического лечения. После завершения лечения показано наблюдение за больными в течение не менее 1 года.

При невозможности удаления пораженных клапанов необходима пожизненная профилактика рецидива флуконазолом по 3–6 мг/кг/сут.

Выбор противогрибковых препаратов:

Препараты выбора:

- каспофунгин в/в 70 мг/сут в 1-й день, в последующие дни 50 мг/сут в/в (В);
- флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут (В).

Альтернативные препараты:

- амфотерицин В 0,6–1 мг/кг/сут (В);
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (С).

2.9. Кандидозный эндофтальмит

Кандидозный эндофтальмит – обусловленное *Candida* spp. воспаление внутренних оболочек глаза с частым формированием абсцесса в стекловидном теле. Кандидозный эндофтальмит обычно является проявлением ОДК. Изолированный кандидозный эндофтальмит развивается редко, например

при длительном в/в применении ЛС или инъекционной наркомании.

Код по МКБ-10: В 37.0.

Возбудители: C. albicans, C. tropicalis, C. parapsilosis, C. glabrata и C. krusei.

Возбудители кандидозного эндофтальмита чувствительны к каспофунгину, могут быть резистентны к флуконазолу, реже – к вориконазолу и амфотерицину В (см. табл. 2).

Факторы риска: см. раздел 2.4, а также длительное в/в применение ЛС, инъекционная наркомания.

Клинические проявления. Кандидозный эндофтальмит обычно развивается как осложнение у 2–10% больных ОДК. Основные жалобы: снижение остроты зрения, боль в глазу, умеренный отек век и конъюнктивы. При осмотре выявляют отек роговицы, гипопион или фибринозный экссудат в передней камере, бело-желтые очаги с нечеткими краями на сетчатке, очаговое или диффузное помутнение стекловидного тела. Прогрессирование может привести к панофтальмиту, потере глаза, поражению ЦНС.

Диагноз обычно устанавливают при выявлении характерных изменений при офтальмоскопии у больных с кандидемией и ОДК. Реже выявляют изолированное поражение органов зрения. В этих случаях показано обследование для выявления очагов диссеминации в других органах.

Серологические методы диагностики не разработаны.

Методы диагностики:

- микроскопия материала из стекловидного тела;
- посев материала из очага поражения, крови;
- обязательна идентификация вида выявленного возбудителя;
- обследование больного для выявления источника инфекции и других очагов диссеминации.

Критерии диагностики:

 клинические и офтальмоскопические признаки эндофтальмита в сочетании с выявлением Candida spp. из стекловидного тела, крови или других очагов диссеминации.

Лечение. Основу лечения составляет длительное применение антимикотиков, при поражении стекловидного тела эффективно хирургическое лечение. Продолжительность применения антимикотиков обычно составляет от 6 до 12 недель.

Выбор препарата зависит от вида возбудителя и состояния больного (см. 2.4). Кроме того, следует учитывать растворимость антимикотиков в воде и их концентрацию в стекловидном теле. Высокую концентрацию в стекловидном теле создают флуцитозин, флуконазол и вориконазол.

Эффективность введения противогрибковых средств внутрь стекловидного тела не определена, при таком использовании амфотерицина В возможно развитие некроза сетчатки глаза.

Выбор противогрибковых препаратов:

Препараты выбора:

- амфотерицин В в/в 0,7–1 мг/кг/сут в сочетании с флуцитозином п/о 25 мг/кг/сут (В);
- флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут (В).

Альтернативный препарат:

 вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (С).

2.10. Эмпирическая антифунгальная терапия инвазивного кандидоза

Эмпирическую антифунгальную терапию проводят больным с предполагаемыми клиническими признаками инвазивного кандидоза до его лабораторного подтверждения. Основанием для эмпирического применения антимикотиков является очень высокая летальность при инвазивном кандидозе, а также относительно низкая эффективность и значительная продолжительность диагностики.

В настоящее время эмпирическую антифунгальную терапию рекомендуют пациентам с резистентной к антибиотикам фебрильной нейтропенией, а также при высоком риске развития инвазивного кандидоза у некоторых категорий больных без нейтропении.

Перед началом эмпирического применения антимикотика обязательно должны быть проведены диагностические мероприятия для выявления инвазивного кандидоза (см. 2.4).

Эффективность ранней эмпирической терапии достоверно выше отсроченной (В).

При выборе антимикотика следует учитывать вид *Candida*, выявленный ранее при исследовании нестерильных субстратов (материал из полости рта, отделяемое из дренажей, моча и пр.) – см. 2.4.

Неоправданное эмпирическое применение антимикотиков в группах с низким риском инвазивного кандидоза сопровождается НПР и лекарственными взаимодействиями, способствует селекции рефрактерных к противогрибковым препаратам штаммов *Candida* spp., а также увеличивает стоимость лечения.

2.10.1. Эмпирическая антифунгальная терапия у больных с резистентной к антибиотикам фебрильной нейтропенией

Эффективность эмпирической антифунгальной терапии у больных с резистентной к антибиотикам фебрильной нейтропенией установлена в РКИ. У таких больных адекватная эмпирическая терапия является важным методом снижения связанной с ИМ летальности.

При обследовании необходимо исключить не только инвазивный кандидоз, но и другие микозы, прежде всего аспергиллез (см. 3).

При выборе антимикотика следует учитывать локальную эпидемиологическую ситуацию. В России чувствительны к флуконазолу 79% изолятов *Candida* spp., выделенных в гематологических и онкологических отделениях, а к вориконазолу – 88%. Однако в некоторых гематологических и онкологических стационарах эти показатели значительно ниже. Если при обследовании не было выявлено признаков инвазивного микоза, то длительность эмпирической терапии должна составлять не менее семи дней после нормализации температуры тела, до завершения периода нейтропении (увеличение количества нейтрофильных гранулоцитов более 1.0×10^9 /л).

Показания к проведению терапии:

Сочетание следующих признаков:

- агранулоцитоз (число палочкоядерных и сегментоядерных нейтрофилов в периферической крови менее 0.5 x 10⁹/л);
- лихорадка неясной этиологии, резистентная к адекватной терапии антибиотиками широкого спектра действия, продолжительностью более 3–5 сут.

Выбор противогрибковых препаратов:

Препарат выбора:

- каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут в/в (**A**). *Альтернативные препараты:*
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема – если азолы не применяли профилактически (В);
- амфотерицин В в/в 0,6–0,7 мг/кг/сут (В);
- флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут – если азолы не применяли профилактически, только при отсутствии клинических и рентгенологических признаков инфекции, которая может быть обусловлена мицелиальными возбудителями, например пневмонии или синусита (В);
- липидный комплекс амфотерицина В 3 мг/кг/сут (С).

2.10.2. Эмпирическая противогрибковая терапия при высоком риске развития инвазивного кандидоза у пациентов без нейтропении

У больных без нейтропении, в том числе у хирургических пациентов, эффективность эмпирической антифунгальной терапии

не установлена в РКИ. Тем не менее в ОРИТ антимикотики часто назначают эмпирически больным с факторами риска и предполагаемыми клиническими признаками инвазивного кандидоза, которые не отвечают на антибактериальную терапию.

Показания к эмпирическому назначению антимикотиков у больных в ОРИТ четко не определены. Разработанные показания к эмпирической терапии отличаются высокой специфичностью, но низкой диагностической чувствительностью и не позволяют выявить всех пациентов с инвазивным кандидозом. Поэтому принципиальное значение имеет тщательное обследование перед назначением антимикотиков (см. 2.4).

Выбор антимикотиков – как при лечении инвазивного кандидоза (см. 2.4). Если состояние больного тяжелое или средней тяжести – назначают каспофунгин. Если состояние стабильное и азольные антимикотики не назначали профилактически – применяют флуконазол. Амфотерицин В назначают при непереносимости или недоступности препаратов выбора.

При выборе антимикотика следует учитывать локальную эпидемиологическую ситуацию. В России чувствительны к флуконазолу 73–76% изолятов *Candida* spp., выделенных в хирургических отделениях и ХОРИТ, а к вориконазолу – 81–83%. Кроме того, при выборе препарата следует учитывать вид возбудителя, выделенного из нестерильных субстратов, и состояние больного (см. 2.4).

Длительность терапии составляет не менее пяти дней после нормализации температуры тела и исчезновения других возможных признаков инвазивного кандидоза.

Показания к терапии

- 1. Сочетание следующих признаков:
- 1. Лихорадка неясной этиологии продолжительностью более 4–6 сут, резистентная к адекватной терапии антибактериальными препаратами широкого спектра действия.
- 2. Распространенная (от двух локализаций) колонизация *Candida* spp.
- Наличие двух и более факторов риска развития инвазивного кандидоза (в/в катетер, хирургическое вмешательство на органах брюшной полости, выраженный мукозит, полное парентеральное питание, применение ГКС или иммуносупрессантов).

2. Сочетание следующих признаков:

- 1. Лечение в ОРИТ более четырех дней.
- 2. Наличие трех факторов риска:
- t > 38 °C или < 36 °C, или гипотензия, или лейкоцитоз;
- отсутствие или лечение других инфекций;
- ЦВК, ИВЛ и применение антибиотиков в 1–3-й день в ОРИТ.
- 3. В сочетании с одним из факторов:
- хирургическое вмешательство в течение недели до ОРИТ;
- панкреатит в течение недели до ОРИТ;
- ГКС или иммуносупрессоры в течение недели до ОРИТ;
- полное парентеральное питание в 1–3-й день в ОРИТ;
- гемодиализ в 1–3-й день в ОРИТ.

Выбор противогрибковых препаратов:

Препараты выбора:

- каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут в/в (С);
- флуконазол в/в или п/о 12 мг/кг в 1-й день, затем 6 мг/кг/сут – если состояние больного стабильное и азолы не применяли профилактически (С).

Альтернативные препараты:

амфотерицин В в/в 0,6–0,7 мг/кг/сут (С).

2.11. Антифунгальная профилактика инвазивного кандидоза

Применение антимикотиков для первичной профилактики ИМ показано только пациентам с высоким (не менее 10%) риском возникновения этого осложнения.

Установлено, что частоту ИМ снижает профилактическое применение только системных антимикотиков (например, флуконазола) в адекватных дозах, а назначение неабсорбируемых пероральных полиенов (нистатина, натамицина, леворина) неэффективно (A).

В настоящее время в РКИ доказана эффективность антифунгальной профилактики у реципиентов ТКСК и внутренних органов, новорожденных с массой тела менее 1500 г, а также у некоторых категорий хирургических пациентов в ОРИТ.

Профилактическое применение малых доз флуконазола, а также антифунгальная профилактика в группах больных с низким ри-

ском ИМ не только бесполезны, но и вредны, поскольку приводят к НПР и лекарственным взаимодействиям, способствуют селекции резистентных к противогрибковым препаратам штаммов *Candida* spp., а также увеличивают стоимость лечения.

Кроме применения антимикотиков важными условиями снижения частоты ИМ являются строгое соблюдение правил асептики, в том числе тщательное мытье рук; оптимальный уход за сосудистыми и мочевыми катетерами, а также адекватное применение антибактериальных препаратов.

Первичная профилактика поверхностного кандидоза не показана.

2.11.1. Антифунгальная профилактика у больных с длительной нейтропенией и реципиентов алло-ТКСК

Эффективность антифунгальной профилактики у больных с длительной нейтропенией и реципиентов алло-ТКСК с выраженной РТПХ установлена в РКИ. У таких больных адекватная антифунгальная профилактика является важным методом снижения общей и атрибутивной летальности.

Необходимо изучать локальную эпидемиологическую ситуацию (частоту ИМ, этиологию и пр.). Кроме того, при профилактическом назначении антимикотиков следует учитывать взаимодействия азольных антимикотиков с различными ЛС (циклоспорином А, винкристином и пр.).

Антифунгальную профилактику продолжают до завершения периода нейтропении (увеличение количества нейтрофильных гранулоцитов более 1,0 х 10°/л), а также до купирования других маркеров выраженной иммуносупрессии (тяжелой РТПХ, применения высоких доз ГКС и иммуносупрессоров).

Показания к проведению профилактики:

- предполагаемый агранулоцитоз более 14 суток;
- алло-ТКСК при развитии выраженной острой РТПХ или распространенной хронической РТПХ.

Выбор противогрибковых препаратов:

Препараты выбора:

- позаконазол п/о 600 мг/сут (A);
- флуконазол в/в или п/о 400 мг/сут (A);
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (A).

Альтернативный препарат:

• итраконазол раствор для приема внутрь 5–7 мг/кг/сут (В).

2.11.2. Антифунгальная профилактика у реципиентов трансплантатов внутренних органов

Эффективность антифунгальной профилактики у реципиентов трансплантатов печени установлена в РКИ.

Профилактику проводят при наличии у реципиента трансплантата печени факторов риска. Продолжительность профилактического применения антимикотиков – не менее четырех недель или дольше при сохраняющихся факторах риска развития ИМ.

Показания к проведению профилактики:

Наличие двух и более из указанных факторов риска у реципиентов трансплантатов печени:

- повторная трансплантация печени;
- уровень креатинина более 2,0 мг%;
- холедохоеюностомия;
- применение более чем 40 единиц компонентов крови во время операции;
- выявление поверхностной колонизации *Candida* spp. в течение двух дней до и трех дней после операции.

Выбор противогрибковых препаратов:

- флуконазол в/в или п/о 400 мг/сут (A);
- каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем 50 мг/сут в/в (**B**).

Эффективность профилактики флуконазолом у реципиентов трансплантатов поджелудочной железы и тонкой кишки установлена в ретроспективных исследованиях.

Продолжительность профилактического применения флуконазола – не менее двух недель или дольше при сохраняющихся факторах риска развития инвазивного кандидоза.

Выбор противогрибкового препарата:

флуконазол 400 мг/сут (В).

У реципиентов трансплантатов других органов (сердца, почки) первичную антифунгальную профилактику не проводят в связи с низким риском развития ИМ.

2.11.3. Антифунгальная профилактика после хирургических операций

Антифунгальная профилактика в ХОРИТ не должна быть рутинной. Ее следует проводить в отделениях с высокой частотой инвазивного кандидоза, несмотря на соблюдение правил асептики, тщательный уход за катетерами и оптимизацию применения антибактериальных препаратов.

Установлено, что антифунгальная профилактика целесообразна только в группах больных с частотой развития инвазивного кандидоза более 10%, например у пациентов с повторной перфорацией ЖКТ. Кроме того, для определения больных с риском инвазивного кандидоза более 10% используют представленные ниже комбинации факторов риска.

Препаратом выбора для антифунгальной профилактики в ХОРИТ является флуконазол в дозе 400 мг в сутки, который применяют до стабилизации состояния больного и исчезновения факторов риска развития инвазивного кандидоза.

Применение малых доз флуконазола, а также других азолов (кетоконазола, итраконазола) или полиенов (нистатина и пр.) неэффективно и приводит к селекции резистентных к антимикотикам *Candida* spp. (**A**).

Показания к проведению профилактики:

- повторная перфорация ЖКТ;
- инфицированный панкреонекроз;

- наличие двух и более факторов риска инвазивного кандидоза (в/в катетер, применение антибиотиков широкого спектра действия, панкреатит, гемодиализ, парентеральное питание, применение системных стероидов в течение трехдней до ХОРИТ, применение иммуносупрессоров в течение семи дней до ХОРИТ) в сочетании с распространенной (два и более несвязанных локусов) поверхностной колонизацией Candida spp.
- пребывание в ХОРИТ более трех дней, наличие трех факторов риска инвазивного кандидоза (в/в катетер, проведение ИВЛ, применение антибиотиков широкого спектра действия более трех дней) в сочетании с одним из следующих факторов риска: абдоминальная хирургия, парентеральное питание, гемодиализ, панкреатит, применение системных стероидов в течение трех дней до ХОРИТ, применение иммуносупрессоров в течение семи дней до ХОРИТ.

Выбор противогрибкового препарата:

 флуконазол в/в или п/о 400 мг/сут – до стойкой стабилизации состояния больного (С).

2.11.4. Профилактика инвазивного кандидоза у новорожденных с очень низкой массой тела при рождении

Эффективность антифунгальной профилактики у новорожденных с очень низкой массой тела при рождении установлена в РКИ. Установлено, что у таких больных профилактическое применение флуконазола приводит к снижению летальности от инвазивного кандидоза.

Антифунгальную профилактику проводят в ОРИТ с высокой частотой инвазивного кандидоза (несмотря на соблюдение правил асептики, тщательный уход за катетерами и оптимизацию применения антибактериальных препаратов).

Частота введения флуконазола зависит от возраста ребенка.

Антифунгальную профилактику продолжают в течение всего периода нахождения ребенка в ОРИТ.

Показания к проведению профилактики:

- новорожденные со сроком гестации менее 32 недель с массой тела менее 1500 г при рождении;
- высокая частота инвазивного кандидоза в отделении (> 10%).

Выбор противогрибкового препарата:

 флуконазол в/в 3 мг/кг: 1–2-я неделя жизни – каждые 72 часа, 3–4-я неделя жизни – каждые 48 часов, с 5-й недели жизни – каждые 24 часа (А).

3. Инвазивный аспергиллез

Грибы рода Aspergillus – основные возбудители микозов легких.

Код по МКБ-10: инвазивный легочный аспергиллез – В 44.0, тонзиллярный аспергиллез – В 44.1, диссеминированный аспергиллез, генерализованный аспергиллез – В 44.7, аспергиллез неуточненный – В 44.9.

Возбудители. Известно 17 *Aspergillus* spp., вызывающих заболевания у людей. Основными возбудителями инвазивного аспергиллеза являются *A. fumigatus* (40–70%), *A. flavus* (10–25%) и *A. niger* (10–20%), другие (*A. terreus, A. nidulans* и пр.) встречаются реже.

Идентификация вида возбудителя аспергиллеза имеет клиническое значение в связи с их различной чувствительностью к антимикотикам. К амфотерицину В чувствительны А. fumigatus, А. flavus и А. niger, могут быть резистентны А. terreus и А. nidulans. Возбудители аспергиллеза чувствительны к вориконазолу, итраконазолу и каспофунгину, резистентны к флуконазолу и кетоконазолу. Приобретенная резистентность развивается редко, при длительном применении азольных антимикотиков.

Возбудители аспергиллеза распространены повсеместно, их выявляют в почве, пыли, гниющих растениях, компонентах зданий (ремонт в больнице может сопровождаться вспышками аспергиллеза), системах вентиляции и водоснабжения, пищевых продуктах (специи, кофе, чай, фрукты и пр.), на домашних растениях и цветах. Описана контаминация медицинских инструментов (ИВЛ, небулайзеры и пр.).

Инфицирование обычно происходит при ингаляции конидий Aspergillus spp. с вдыхаемым воздухом, другие пути инфицирования (пищевой, травматическая имплантация возбудителя, при ожогах и пр.) имеют меньшее значение. От человека к человеку ни одна форма аспергиллеза не передается.

Факторы риска: длительная нейтропения (количество нейтрофилов в периферической крови < 500 клеток/мм³ на протяжении > 10 дней) в период диагностики или в предыдущие 60 дней; длительное (> 3-х недель) использование системных ГКС (преднизолон > 0,3 мг/кг/сут) в течение 60 дней перед диагностикой; недавнее или текущее использование иммуносупрессоров (циклоспорин А, алемтузумаб и пр.); РТПХ и цитомегаловирусная инфекция у реципиентов алло-ТКСК; СПИД; первичные иммунодефициты (хроническая гранулематозная болезнь и пр.); контаминация больничных, жилых и производственных помещений Aspergillus spp.

Инвазивный аспергиллез наиболее часто развивается у больных острым лейкозом во время цитостатической индукции или консолидации ремиссии, реципиентов алло-ТКСК при развитии РТПХ, а также пациентов, длительно получающих ГКС и иммуносупрессоры.

В ОРИТ частота инвазивного аспергиллеза составляет 0,3–4%. Описано развитие инвазивного аспергиллеза в ОРИТ у пациентов с ХОБЛ, респираторным дистресс-синдромом, острой печеночной недостаточностью, распространенными ожогами, тяжелой бактериальной инфекцией и пр. Дополнительным фактором риска у таких пациентов является применение системных ГКС.

Летальность при инвазивном аспергиллезе у больных в ОРИТ составляет 80–97%, что выше, чем у онкогематологических больных.

Кроме того, вспышки внутрибольничного инвазивного аспергиллеза у иммунокомпетентных больных могут быть связаны с высокой концентрацией конидий *Aspergillus* spp. в воздухе при проведении ремонта, поражении этими грибами системы вентиляции, водоснабжения и пр.

Клинические проявления. Продолжительность инкубационного периода не определена. У многих пациентов до появления клинических признаков инвазивного аспергиллеза выявляют поверхностную колонизацию *Aspergillus* spp. дыхательных путей и придаточных пазух носа.

При инвазивном аспергиллезе первичное поражение легких выявляют у 80–98% больных, придаточных пазух носа – у 2–10%. Aspergillus spp. ангиотропны, способны проникать в сосуды и вызывать тромбозы, что приводит к частой (15–40%) гематогенной диссеминации с поражением различных органов, например головного мозга (3–20%), кожи и подкожной клетчатки, костей, щитовидной железы, печени, почек и пр.

У больных в ОРИТ клинические признаки инвазивного аспергиллеза легких неспецифичны. Рефрактерную к антибиотикам лихорадку отмечают лишь у половины больных, типичные признаки ангиоинвазии, например кровохарканье или «плевральные» боли в груди, – еще реже. Поэтому заболевание обычно диагностируют поздно, нередко посмертно.

Острый инвазивный аспергиллезный риносинусит составляет 2–10% всех случаев инвазивного аспергиллеза. Ранние клинические признаки (повышение температуры тела, односторонние боли в области пораженной придаточной пазухи, появление темного отделяемого из носа) неспецифичны, их часто принимают за проявления бактериальной инфекции. Быстрое прогрессирование процесса приводит к появлению боли в области орбиты глаза, нарушению зрения, конъюнктивиту и отеку век, разрушению твердого и мягкого неба с появлением черных струпьев. При поражении головного мозга развиваются головные боли, обмороки и нарушение сознания.

Гематогенная диссеминация является частым (15–40%) осложнением прогрессирующего аспергиллеза у больных с тяжелой иммуносупрессией, при высокодозной терапии ГКС и пр. У таких пациентов гематогенная диссеминация происходит очень быстро, при этом могут поражаться буквально все органы и ткани (наиболее часто головной мозг, кожа и подкожная клетчатка, кости, кишечник и пр.). Летальность при диссеминированном аспергиллезе достигает 60–90%.

Аспергиллез ЦНС характеризуется очень высокой летальностью (60–99%), его нередко выявляют лишь посмертно. Обычно поражение ЦНС возникает в результате гематогенной диссеминации, а также распространения инфекции из придаточной пазухи или орбиты. Частота поражения ЦНС зависит от степени иммуносупрессии и у разных категорий больных варьирует от 3 до 20%. Основными вариантами церебрального аспергиллеза являются абсцесс и кровоизлияние в вещество головного мозга, менингит развивается редко. Клинические проявления (головная боль, го-

ловокружение, тошнота и рвота, очаговые неврологические симптомы и нарушение сознания) неспецифичны.

Прогноз. Летальность зависит от адекватности лечения, распространенности или локализации аспергиллеза, а также тяжести «фонового» заболевания и выраженности иммуносупрессии. Без лечения инвазивный аспергиллез практически всегда заканчивается летальным исходом в течение 1–4-х недель после начала заболевания.

Прогностически неблагоприятным является неконтролируемое основное заболевание, применение высоких доз ГКС перед выявлением аспергиллеза, а также сохранение иммуносупрессии и нейтропении после начала лечения.

Диагностика. Важнейшее условие успешного лечения инвазивного аспергиллеза – ранняя диагностика, которая нередко является трудной задачей. Основной метод выявления очагов поражения – КТ, серологической диагностики – определение галактоманнана в БАЛ и сыворотке крови, микробиологического подтверждения диагноза – микроскопия и посев респираторных субстратов.

У больных в ОРИТ инвазивный аспергиллез часто диагностируют поздно, нередко посмертно. Клинические и рентгенологические признаки заболевания неспецифичны. При КТ легких симптом «ореола» отмечают менее чем у четверти больных. Примерно у половины пациентов выявляют очаги деструкции и полости в легких, но специфичность этих признаков невелика.

Есть данные о диагностической эффективности выявления галактоманнана методом Platelia Aspergillus, Bio-Rad, хотя специфичность и чувствительность этого метода у больных в ОРИТ пока не определены. Предполагается, что чувствительность теста повышается при исследовании наличия галактоманнана в БАЛ. Ложноположительные результаты теста Platelia Aspergillus связывают с применением некоторых антибактериальных препаратов (например, пиперациллина/тазобактама), наличием галактоманнана в продуктах питания (крупа, макароны), а также с перекрестными реакциями с экзоантигенами бактерий и других микромицетов. У детей ложноположительные результаты теста Platelia Aspergillus отмечают чаще, чем у взрослых. Ложноотрицательные

результаты могут быть связаны с профилактическим или эмпирическим применением противогрибковых препаратов.

Характерным признаком инвазивного аспергиллеза является выявление при микроскопии мокроты, БАЛ и биопсийного материала септированного мицелия, ветвящегося под углом 45°. Однако частота обнаружения Aspergillus spp. при микроскопии и посеве БАЛ у больных с доказанным инвазивным аспергиллезом легких составляет около 50%, а проведение инвазивных процедур у многих пациентов невозможно. Поэтому отрицательный результат микологического исследования мокроты и БАЛ не исключает наличия у больного инвазивного аспергиллеза. Эффективность микроскопического исследования увеличивается после обработки респираторных субстратов калькофлюором белым. Следует отметить, что даже при диссеминированном аспергиллезе возбудитель очень редко выделяют при посеве крови.

Методы диагностики:

- КТ или рентгенография легких, придаточных пазух;
- при наличии неврологической симптоматики КТ или MPT головного мозга (или других органов при выявлении симптомов диссеминации);
- определение галактоманнана в БАЛ, сыворотке крови (тесты Platelia *Aspergillus*, Bio-Rad);
- бронхоскопия, БАЛ, биопсия очагов поражения;
- микроскопия и посев БАЛ, мокроты, отделяемого из носа, биопсийного материала.

Аспергиллез ЦНС необходимо исключить во всех случаях появления необъясненной неврологической симптоматики у больных с инвазивным аспергиллезом другой локализации.

Диагностическое значение высокого уровня фибриногена (> 6,0 г/л) и прокальцитонина в сыворотке крови не определено. Повышение уровня С-реактивного белка неспецифично.

Критерии диагностики. Диагноз устанавливают при наличии факторов риска, радиологических признаков инвазивного микоза легких в сочетании с выявлением галактоманнана в БАЛ, сыворотке крови или *Aspergillus* spp. при микроскопии, гистологи-

ческом исследовании и/или посеве материала из очагов поражения, мокроты, БАЛ.

Инвазивный аспергиллез легких:

 КТ- и рентгенографические признаки инвазивного микоза легких в сочетании с выявлением галактоманнана в БАЛ, сыворотке крови или Aspergillus spp. при микроскопии, гистологическом исследовании и/или посеве материала из очагов поражения, мокроты и БАЛ.

Инвазивный аспергиллез придаточных пазух носа:

 КТ- и рентгенографические признаки инвазивного микоза придаточных пазух носа в сочетании с выявлением Aspergillus spp. при микроскопии, гистологическом исследовании и/или посеве отделяемого из носа, аспирата из придаточных пазух.

Лечение инвазивного аспергиллеза легких включает антифунгальную терапию, устранение или снижение выраженности факторов риска и хирургическое удаление пораженных тканей. При выявлении диагностических признаков инвазивного аспергиллеза лечение должно быть начато незамедлительно.

Выбор противогрибковых препаратов:

Инвазивный аспергиллез

Препарат выбора:

вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг/сут в 2 введения или п/о 800 мг в 2 приема в 1-й день, затем 400 мг/сут в 2 приема (А); у детей (2–12 лет): в/в – 7 мг/кг 2 раза в сутки; внутрь: 0,2 г 2 раза в сутки.

Альтернативные препараты:

- каспофунгин в/в 70 мг в 1-й день, затем по 50 мг/сут (В);
- липидный комплекс амфотерицина В в/в 5 мг/кг/сут (В);
- позаконазол п/о 800 мг/сут (В);
- амфотерицин В в/в 1–1,5 мг/кг/сут при непереносимости или недоступности других антимикотиков (**A**).

Комбинированная терапия – при неэффективности стартовой терапии вориконазолом:

• каспофунгин в сочетании с вориконазолом или липидным комплексом амфотерицина В (С).

Препаратом выбора для лечения инвазивного аспергиллеза является вориконазол, альтернативными – каспофунгин, липидный комплекс амфотерицина В и позаконазол.

Обычно начинают в/в применение вориконазола, при стабильном состоянии пациента возможно использование таблетированной формы препарата. При использовании вориконазола необходимо учитывать возможность лекарственных взаимодействий. Например, при назначении вориконазола следует отменить рифампицин или другие индукторы ферментов цитохрома P_{450} , поскольку в этих случаях терапевтическая концентрация вориконазола в плазме и тканях обычно не достигается.

Оценку эффективности антифунгальной терапии при отсутствии быстрого ухудшения состояния следует проводить на 4–7-е сутки. При неэффективности начального лечения следует исключить другие микозы (зигомикоз), резистентность Aspergillus spp., взаимодействия с другими ЛС, а также особенности фармакокинетики вориконазола (определение концентрации препарата в сыворотке крови). В этих случаях назначают вориконазол, если его не применяли ранее, а также альтернативные препараты (каспофунгин, липидный комплекс амфотерицина В, позаконазол) или комбинации антимикотиков с разными механизмами действия (вориконазол и каспофунгин или липидный комплекс амфотерицина В и каспофунгин).

Применение амфотерицина В ограничивают недостаточная эффективность, дозозависимая нефротоксичность и инфузионные реакции. Амфотерицин В назначают при непереносимости или недоступности других антимикотиков. Для снижения нефротоксичности применяют гидратацию физиологическим раствором, восполнение дефицита калия и магния, а также отмену других нефотоксичных препаратов. Совместное применение лазикса и амфотерицина В повышает нефротоксичность последнего. У больных с выраженным нарушением функции почек применение амфотерицина В не рекомендуют, однако при проведении хронического гемодиализа амфотерицин В используют в обычной дозе – 1–1,5 мг/кг/сут.

Итраконазол раствор для приема внутрь назначают при стабилизации состояния больного после начального применения вориконазола и пр. В связи с вариабельной биодоступ-

ностью итраконазол для лечения аспергиллеза у больных в ОРИТ не применяют.

Антифунгальную терапию продолжают до исчезновения клинических признаков заболевания, эрадикации возбудителя из очага инфекции, купирования или стабилизации радиологических признаков, а также завершения периода нейтропении. Средняя продолжительность лечения до стабилизации состояния больного составляет 20 дней, достижения полной ремиссии – 60 дней. Обычно антифунгальную терапию продолжают не менее трех месяцев. Однако у больных с сохраняющейся иммуносупрессией необходимо более длительное лечение.

Устранение или снижение выраженности факторов риска достигается успешным лечением основного заболевания, коррекцией нейтропении, а также отменой или снижением дозы стероидов или иммуносупрессоров и пр. Эффективность различных «иммуномодуляторов» в РКИ не установлена.

Хирургическое лечение. Основным показанием для хирургического лечения, лобэктомии или резекции пораженного участка легкого является высокий риск легочного кровотечения (выраженное кровохарканье, расположение очагов поражения вблизи крупных сосудов).

4. Криптококкоз

Криптококкоз – оппортунистический микоз, вызываемый *Сгуртососсиз* spp., который возникает преимущественно у больных с Т-клеточным иммунодефицитом и обычно проявляется в виде менингоэнцефалита. Частота криптококкоза в последние десятилетия значительно увеличилась в связи с пандемией ВИЧинфекции.

Код по МКБ-10: легочный криптококкоз – В 45.0, криптококковый менингоэнцефалит, церебральный криптококкоз, криптококковый менингит – 45.1, кожный криптококкоз – 45.2, костный криптококкоз – 45.3, диссеминированный криптококкоз, генерализованный криптококкоз – 45.7, другие виды криптококкоз – 45.8, криптококкоз неуточненный – 45.9.

Возбудители: *C. neoformans,* очень редко – *C. albidus* и *C. laurentii.*

Характерной особенностью *C. neoformans* является наличие полисахаридной капсулы, содержащей ингибиторы фагоцитоза, клеточного и гуморального иммунитета.

C. neoformans чувствителен *in vitro* к амфотерицину В, вориконазолу и флуцитозину, устойчив к каспофунгину. В Санкт-Петербурге к флуконазолу чувствительны 78% первичных изолятов *C. neoformans*, при персистирующем течении заболевания – 34%.

Возможно развитие приобретенной резистентности *C. neoformans* к флуцитозину и флуконазолу.

Факторы риска: СПИД, длительное применение ГКС и иммуносупрессоров, трансплантация органов и тканей, некоторые гемобластозы (острый лимфобластный лейкоз, лимфома), декомпенсированный сахарный диабет, печеночная и почечная недостаточность, саркоидоз, коллагенозы.

У 5–15% больных криптококкозом указанные факторы риска не выявляют. У женщин криптококкоз возникает реже, чем у мужчин, у детей – реже, чем у взрослых.

Клинические проявления. Заражение обычно происходит ингаляционным путем. После более или менее длительного (от нескольких дней до нескольких месяцев) инкубационного периода возникает поражение легких, затем гематогенная диссеминация с поражением головного мозга и других органов. Криптококкоз может протекать как острое, подострое или хроническое заболевание. Клинические проявления криптококкоза зависят от характера и выраженности иммунодефицита. У больных СПИДом наиболее часто поражаются ЦНС, легкие, кожа и развиваются диссеминированные варианты инфекции с вовлечением костей, почек, надпочечников и т.д. У других категорий пациентов, как правило, выявляют криптококковый менингоэнцефалит, диссеминированная инфекция нехарактерна.

Криптококковый менингоэнцефалит развивается у 70–90% больных. Обычно клинические признаки появляются постепенно, но при резко выраженном иммунодефиците возможно острое начало заболевания. Проявляется головной болью (75–90%), тошнотой и рвотой (30–50%), фотофобией и нарушением зрения (20–30%), очаговыми неврологическими симптомами и нарушением психики и сознания (10–30%). В отличие от бактериального менингита типичные менингеальные симптомы нехарактерны, их выявляют у 30–45% больных.

Характерным признаком криптококкового менингоэнцефалита является высокое внутричерепное давление. Например, у больных СПИДом повышение давления СМЖ более 250 мм вод. ст. выявляют в 75% случаев. Высокое внутричерепное давление является основной причиной ранней летальности и сопровождается отеком зрительного нерва, нарушением зрения, слуха, сильной головной болью, нарушением сознания и патологическими рефлексами.

Криптококкоз легких. Клинические проявления зависят от степени иммунодефицита и варьируют от субклинического течения до острой дыхательной недостаточности и респираторного дистресс-синдрома. Основными клиническими признаками острого криптококкоза легких являются фебрильная температу-

ра тела (80–85%), кашель (60–70%), одышка (45–55%), снижение массы тела (40–50%), редко – боли в грудной клетке и кровохар-канье.

Диссеминированный криптококкоз с поражением кожи, предстательной железы, органов зрения, костей, почек и других органов и систем возникает у 10–20% больных.

Прогноз. Без лечения летальность при криптококковом менингоэнцефалите у больных СПИДом достигает 100%, в период начального лечения умирает 10–25% больных, еще 30–60% – в течение первых 12 месяцев после лечения. Предикторами летального исхода являются неконтролируемый СПИД, тяжелое нарушение сознания (ступор, кома) и высокое (> 250 мм вод. ст.) давление СМЖ.

У ВИЧ-негативных больных летальность при криптококкозе составляет 30%. Прогностически неблагоприятные факторы: возраст более 60 лет, гематологическое новообразование, почечная или печеночная недостаточность, продолжение применения стероидов и иммуносупрессоров.

Диагностика. Основным методом диагностики является выявление *С. neoformans* при микроскопии и посеве СМЖ, крови и других субстратов, а также определение криптококкового антигена в СМЖ и крови.

Диагностическая чувствительность микроскопии СМЖ с окраской тушью составляет 40–70%. На стандартных средах колонии С. neoformans обычно выявляют через 3–10 дней. Диагностическая чувствительность посева СМЖ – 50–70%. В отличие от Aspergillus spp. возбудитель криптококкоза не столь широко распространен в окружающей среде, в отличие от Candida spp. он не является естественным обитателем организма человека. Поэтому выявление С. neoformans в любом клиническом исследовании с высокой вероятностью свидетельствует о наличии инфекции.

Определение криптококкового антигена в СМЖ и сыворотке крови имеет важное значение в ранней диагностике криптококкоза. Показатели специфичности и чувствительности стандартных тестов для определения криптококкового антигена (Pastorex Crypto-Plus, Bio-Rad) превышают 90%. Ложноположительные результаты определения криптококкового антигена встречаются

редко, они возможны при злокачественном новообразовании, высоком титре ревматоидного фактора в сыворотке крови, а также при инфекциях, обусловленных *Trichosporon* spp., *Capnocytophaga canimorsus* и *Stomatococcus mucilaginosis*.

Люмбальная пункция с определением давления СМЖ должна быть произведена при любой локализации криптококковой инфекции, поскольку криптококковый менингоэнцефалит может протекать асимптомно, а нормализация внутричерепного давления является важнейшим методом снижения ранней летальности.

При КТ или МРТ головного мозга у 30–40% больных криптококковым менингоэнцефалитом выявляют атрофию коркового слоя, у 15–25% – поражения вещества головного мозга, у 10–20% – гидроцефалию. МРТ – более эффективный метод диагностики изменений ЦНС при криптококкозе, чем КТ.

Дифференциальную диагностику криптококкового менигоэнцефалита проводят с инфекцией, обусловленной простейшими (*Toxoplasma gondii*), вирусами (JCV, CMV, EBV, HSV, VZV), бактериями (*S. pneumoniae, M. tuberculosis*) и другими микромицетами (*Cladophialophora bantiana, Aspergillus* spp. и пр.).

КТ легких – более эффективный метод диагностики криптококкоза легких, чем рентгенография. Основными радиологическими признаками криптококкоза легких являются интерстициальная инфильтрация и лимфоаденопатия, субплевральные очаги с нечеткими контурами, шаровидные образования в субплевральных отделах верхних долей и образование полостей; одиночные или множественные округлые образования, реже – плеврит. У больных СПИДом необходимо исключить пневмонию, обусловленную Pneumocystis jiroveci, Mycobacterium aviumintracellulare, у больных без СПИДа – Mycobacterium tuberculosis.

Методы диагностики:

- люмбальная пункция с определением давления СМЖ (при любом клиническом варианте криптококкоза);
- общеклинический и биохимический анализ СМЖ;
- микроскопия СМЖ, других биологических жидкостей, материала из очагов поражения (окраска альциановым синим, тушевые препараты);
- посев СМЖ, крови, мочи, простатической жидкости, материала из очагов поражения;

- определение антигена *C. neoformans* в СМЖ и крови тестом латекс-агглютинации (Crypto-Plus, Bio-Rad);
- MPT или КТ головного мозга, КТ или рентгенография легких:
- выявление источника инфекции и очагов диссеминации, получение материала из очагов поражения.

Критерии диагностики:

Менингит:

 выявление С. neoformans при микроскопии или посеве СМЖ, или определение антигена С. neoformans в СМЖ.

Пневмония:

 КТ- или рентгенографические признаки микоза легких в сочетании с выявлением С. neoformans при микологическом исследовании мокроты, БАЛ, биоптата из очага поражения или определение антигена С. neoformans в крови.

Критококкоз другой локализации:

 клинические, рентгенологические (КТ, МРТ и пр.) признаки локальной инфекции в сочетании с выявлением С. neoformans при микологическом исследовании материала из очага поражения.

Лечение. Основными лечебными мероприятиями являются антифунгальная терапия, коррекция внутричерепного давления и купирование или снижение выраженности факторов риска.

Выбор и продолжительность применения антимикотиков зависят от состояния больного и локализации процесса, а также от фармакокинетики и фармакодинамики препарата. Амфотерицин В плохо проходит через ГЭБ, его клиническую эффективность при лечении криптококкового менингита объясняют высокой концентрацией в воспаленных менингеальных оболочках, а также фунгицидным действием. Флуцитозин хорошо проходит через гематоэнцефалический барьер. Флуконазол и вориконазол также хорошо проходят через ГЭБ, уровень флуконазола в СМЖ составляет 52–85% от концентрации в плазме крови, вориконазола – около 50%. Кроме того, вориконазол создает высокие концентрации в веществе головного мозга.

При криптококковом менингоэнцефалите в начале лечения назначают амфотерицин В в виде монотерапии или в сочетании

с флуцитозином. После стабилизации состояния больного, которое обычно наступает через две недели, назначают флуконазол.

Флуконазол в качестве начальной терапии используют только при невозможности применения стандартного или липидного амфотерицина В, поскольку при использовании флуконазола эрадикация возбудителя из СМЖ наступает медленнее. В связи с этим в начале лечения используют высокие дозы флуконазола – 800 мг/сут.

Вориконазол применяют при неэффективности или токсичности других препаратов. При использовании азольных препаратов следует учитывать возможность лекарственных взаимодействий, в том числе снижения эффективности азолов на фоне применения рифампицина, а также повышение токсичности некоторых антиретровирусных препаратов.

Антифунгальную терапию продолжают до стойкого купирования клинических признаков инфекции, устранения или стабилизации радиологических признаков, эрадикации возбудителя из СМЖ, крови и очагов поражения, а также завершения периода выраженной иммуносупрессии. Через две недели адекватной антифунгальной терапии эрадикацию возбудителя из СМЖ отмечают у 60% больных, через 10 недель у 70%. Определение криптококкового антигена не является методом оценки эффективности лечения в связи с его длительным персистированием в СМЖ и сыворотке крови даже при успешном лечении.

У больных СПИДом антифунгальную терапию прекращают только после эффективной трехмесячной АРТ (количество CD⁴⁺ Т-лимфоцитов в крови более 100–200 кл/мкл). При последующей неэффективности АРТ применение антимикотиков следует возобновить. Продолжительность антифунгальной терапии у больных без ВИЧ-инфекции зависит от выраженности заболевания и степени иммуносупрессии, обычно – от 3-х до 12 месяцев.

При криптококковой пневмонии или неменингеальном криптококкозе другой локализации у гемодинамически нестабильных больных препаратом выбора является амфотерицин В, у стабильных пациентов – флуконазол. Итраконазол или вориконазол применяют при неэффективности или невозможности применения флуконазола.

Выбор противогрибковых препаратов:

Менингоэнцефалит

Препараты выбора:

 амфотерицин В в/в 0,7–1,0 мг/кг/сут в течение 2-х недель (возможно сочетание с флуцитозином в дозе 25 мг/кг массы тела 4 раза в сутки), после чего флуконазол в/в или п/о 800 мг в 1-й день, затем 400 мг/сут в течение не менее чем 10 недель (A).

Альтернативные препараты:

- флуконазол в/в или п/о 800 мг/сут (В);
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг в 2 введения или вориконазол п/о 400 мг/сут в 2 приема (С);
- липидный комплекс амфотерицина В в/в 5 мг/кг/сут (**C**).

Пневмония; внелегочный, неменингеальный криптококкоз Препараты выбора:

- амфотерицин В в/в 0,6 мг/кг/сут (В);
- флуконазол в/в или п/о 800 мг в 1-й день, затем 400 мг/сут (**B**). *Альтернативные препараты:*
- вориконазол в/в 6 мг/кг в 2 введения в 1-й день, затем 4 мг/кг в 2 введения или вориконазол внутрь 400 мг/сут в 2 приема (С);
- итраконазол п/о 400 мг/сут (**C**).

Коррекция внутричерепного давления – обязательное условие снижения ранней летальности и предотвращения инвалидизации пациентов. Больным с давлением СМЖ более 250 мм вод. ст. проводят удаление СМЖ до снижения давления менее 200 мм вод. ст., затем – ежедневные пункции до стойкой нормализации давления. При неэффективности этих мероприятий и устойчиво повышенном давлении СМЖ проводят дренаж, вентрикулоперитонеальное или вентрикулоатриальное шунтирование. Эффективность применения ГКС, маннитола, диакарба у таких больных не доказана. Больным с давлением СМЖ менее 250 мм вод. ст. проводят антифунгальную терапию с повторной спинномозговой пункцией, определением давления и микологическим исследованием СМЖ через две недели.

Устранение или снижение выраженности факторов риска, например отмена или снижение дозы ГКС и иммуносупрессоров, а также АРТ у больных СПИДом является необходимым условием успешного лечения криптококкоза любой локализации. У ВИЧ-позитивных больных с криптококковым менингоэнцефалитом АРТ обычно начинают после стабилизации состояния больного и достижения устойчивого эффекта антифунгальной терапии.

Синдром воспалительной иммунореабилитации, асептическая реакция на сохраняющиеся антигены возбудителя, осложняет проведение АРТ или отмену ятрогенной иммуносупрессии у перенесших криптококкоз больных. Частота синдрома воспалительного восстановления иммунитета при АРТ у ВИЧ-позитивных больных криптококковым менингоэнцефалитом достигает 15–30%, медиана появления признаков синдрома после начала антиретровирусной терапии – 30 дней.

Синдром воспалительной иммунореабилитации при криптококковом менингоэнцефалите обычно проявляется парадоксальным усилением клинических признаков, повышением давления СМЖ, увеличением содержания в СМЖ лейкоцитов и белка при отсутствии *C. neoformans*. У некоторых больных локализация воспалительной реакции отличается от места первичной инфекции. Например, у больного менингоэнцефалитом возникают признаки пневмонии.

Для диагностики синдрома воспалительной иммунореабилитации необходимо исключить рецидив инфекции, для лечения могут потребоваться иммуносупрессия с применением ГКС, а также мероприятия по снижению внутричерепного давления.

Литература

- Веселов А.В., Климко Н.Н., Кречикова О.И. и др. In vitro активность флуконазола и вориконазола в отношении более чем 10 000 штаммов дрожжей: результаты 5-летнего проспективного исследования ARTEMIS Disk в России. Клин. микробиол. антимикроб. химиотер. 2008; том 10, № 4. С. 345–354.
- 2. Климко Н.Н. Микозы: диагностика и лечение. Руководство для врачей. 2-е изд., перераб. и доп. М.: Ви Джи Групп, 2008. 336 с.
- 3. Клясова Г.А. Инфекции при гемобластозах и депрессиях кроветворения: клиника, диагностика и лечение. Автореф. дис. ... докт. мед. наук. М., 2009. 47 с.
- 4. Колбин А.С. Клинико-экономические и фармакоэпидемиологические аспекты противогрибковых средств у детей с инвазивным микозом. Автореф. дис. ... докт. мед. наук. СПб., 2006. –36 с.
- 5. Alexander B, Pfaller M. Contemporary tools for the diagnosis and management of invasive mycosis. Clin. Infect. Dis. 2006; 43: S15–27.
- Alvarez-Lerma F, Nolla-Salas J, Leon C, et al. Candiduria in critically ill
 patients admitted to intensive care medical units. Intensive Care Med
 2003; 29:1069–76.
- Anaissie EJ, McGinnis MR., Pfaller MA (eds.) Clinical Mycology, 2nd Ed. Churchill Livingstone, 2009.
- Baddley JW, Benjamin DK Jr, Patel M, et al. Candida infective endocarditis. Eur J Clin Microbiol Infect Dis 2008; 27:519–29.
- 9. Bates DW, Su L, Yu DT, et al. Mortality and costs of acute renal failure associated with amphotericin B therapy. Clin Infect Dis 2001; 32: 686–93.
- Bennett JE. Echinocandins for candidemia in adults without neutropenia. N Engl J Med 2006; 355:1154–9.
- 11. Benson CA, Kaplan JA, Masur H, Pau A, Holmes K. Treating opportunistic Infections among HIV-infected adults and adolescents. Clin. Infect. Dis. 2005; 40: S131–235.
- Blumberg HM, Jarvis WR, Soucie JM, et al. Risk factors for candidal bloodstream infections in surgical intensive care unit patients: the NEMIS prospective multicenter study. The National Epidemiology of Mycosis Survey, Clin Infect Dis 2001; 33:177–86.
- 13. Breit SM, Hariprasad SM, Mieler WF, Shah GK, Mills MD, Grand MG. Management of endogenous fungal endophthalmitis with voriconazole and caspofungin. Am J Ophthalmol 2005; 139:135–40.
- Caillot D, Couaillier JF, Bernard A, et al. Increasing volume and changing characteristics of invasive pulmonary aspergillosis on sequential thoracic computed tomography scans in patients with neutropenia. J Clin Oncol 2001; 19:253–9.
- Cornely OA, Lasso M, Betts R, et al. Caspofungin for the treatment of less common forms of invasive candidiasis. J Antimicrob Chemother 2007; 60:363–9.
- Cornely OA, Maertens J, Winston DJ, et al. Posaconazole vs. fluconazole or itraconazole prophylaxis in patients with neutropenia. N Engl J Med 2007; 356:348–59.
- Deray G. Amphotericin B nephrotoxicity. J Antimicrob Chemother. 2002; 49 (Suppl 1):37–41.
- 18. Eggimann P, Francioli P, Bille J, et al. Fluconazole prophylaxis prevents intra-abdominal candidiasis in high-risk surgical patients. Crit Care Med 1999; 27:1066–72.

- 19. Hariprasad SM, Mieler WF, Holz ER, et al. Determination of vitreous, aqueous, and plasma concentration of orally administered voriconazole in humans. Arch Ophthalmol 2004; 122:42–7.
- 20. Garey KW, Rege M, Pai MP, et al. Time to initiation of fluconazole therapy impacts mortality in patients with candidemia: a multi-institutional study. Clin Infect Dis 2006; 43:25–31.
- Kauffman CA, Vazquez JA, Sobel JD, et al. Prospective multicenter surveillance study of funguria in hospitalized patients. The National Institute for Allergy and Infectious Diseases (NIAID) Mycoses Study Group. Clin Infect Dis 2000; 30:14–8.
- 22. Kullberg BJ, Sobel JD, Ruhnke M, et al. Voriconazole versus a regimen of amphotericin B followed by fluconazole for candidaemia in nonneutropenic patients: a randomised non-inferiority trial. Lancet 2005; 366:1435–42.
- 23. Leon C, Ruiz-Santana S, Saavedra P, et al. A bedside scoring system (Candida score) for early antifungal treatment in nonneutropenic critically ill patients with *Candida* colonization. Crit Care Med 2006; 34:730–7.
- Manzoni P, Stolfi I, Pugni L, et al. A multicenter, randomized trial of prophylactic fluconazole in preterm neonates. N Engl J Med 2007; 356:2483–95.
- Maertens J, Verhaegen J, Lagrou K, Van Eldere J, Boogaerts M. Screening for circulating galactomannan as a noninvasive diagnostic tool for invasive aspergillosis in prolonged neutropenic patients and stem cell transplantation recipients: a prospective validation. Blood 2001; 97:1604–10.
- 26. Mora-Duarte J, Betts R, Rotstein C, et al. Comparison of caspofungin and amphotericin B for invasive candidiasis. N Engl J Med 2002; 347:2020–9.
- Morrell M, Fraser VJ, Kollef MH. Delaying the empiric treatment of Candida bloodstream infection until positive blood culture results are obtained: a potential risk factor for hospital mortality. Antimicrob Agents Chemother 2005: 49:3640–5.
- Morgan J, Meltzer MI, Plikaytis BD, et al. Excess mortality, hospital stay, and cost due to candidemia: a case-control study using data from populationbased candidemia surveillance. Infect Control Hosp Epidemiol. 2005; 26:540–7.
- Ostrosky-Zeichner L., Aranha L, Eggiman P, et al. Preliminary results of a multicenter, interational, retrospective study to validate a clinical prediction rule to identify critically-ill patients at risk of invasive candidasis for treatment with empirical antifungal therapy (TREAT study). 48th ICAAC 2008: M-1853.
- Paphitou NI, Ostrosky-Zeichner L, Rex JH. Rules for identifying patients at increased risk for candidal infections in the surgical intensive care unit: approach to developing practical criteria for systematic use in antifungal prophylaxis trials. Med Mycol 2005; 43:235–43.
- 31. Pappas PG et al. Clinical practice guidelines for the management of candidiasis: 2009 update by the Infectious Diseases Society of America. Clin. Infect. Dis. 2009; 48:503–35.
- 32. Pelz RK, Hendrix CW, Swoboda SM, et al. Double-blind placebo controlled trial of fluconazole to prevent candidal infections in critically ill surgical patients. Ann Surg 2001; 233:542–8.
- 33. Piarroux R, Grenouillet F, Balvay P, et al. Assessment of preemptive treatment to prevent severe candidiasis in critically ill surgical patients. Crit Care Med 2004; 32:2443–9.

- 34. Playford EG, Webster AC, Sorrell TC, Craig JC. Antifungal agents for preventing fungal infections in non-neutropenic critically ill and surgical patients: systematic review and meta-analysis of randomized clinical trials. J Antimicrob Chemother 2006; 57:628–38.
- 35. Rex JH, Bennett JE, Sugar AM, et al. A randomized trial comparing fluconazole with amphotericin B for the treatment of candidemia in patients without neutropenia. Candidemia Study Group and the National Institute. N Engl J Med 1994: 331:1325–30.
- 36. Rex JH, Pappas PG, Karchmer AW, et al. A randomized and blinded multicenter trial of high-dose fluconazole plus placebo versus fluconazole plus amphotericin B as therapy for candidemia and its consequences in nonneutropenic subjects. Clin Infect Dis 2003; 36:1221–8.
- 37. Saag et al. Practice Guidelines for the Management of Cryptococcal Disease. Clin. Infect. Dis. 2000; 30:710-8.
- 38. Schuster MG, Edwards JE Jr, Sobel JD, et al. Empirical fluconazole versus placebo for intensive care unit patients: a randomized trial. Ann Intern Med 2008; 149:83–90.
- 39. Shan YS, Sy ED, Wang ST, Lee JC, Lin PW. Early presumptive therapy with fluconazole for occult *Candida* infection after gastrointestinal surgery. World J Surg 2006; 30:119–26.
- 40. Shorr AF, Chung K, Jackson WL, Waterman PE, Kollef MH. Fluconazole prophylaxis in critically ill surgical patients: a meta-analysis. Crit Care Med 2005; 33:1928–35.
- 41. Smith J, Safdar N, Knasinski V, et al. Voriconazole therapeutic drug monitoring. Antimicrob Agents Chemother 2006; 50:1570–2.
- 42. Sobel JD, Bradshaw SK, Lipka CJ, Kartsonis NA. Caspofungin in the treatment of symptomatic candiduria. Clin Infect Dis 2007; 44:e46–9.
- 43. Steinbach WJ. Antifungal agents in children. Pediatr Clin North Am 2005; 52:895–915.
- Tortorano AM, Peman J, Bernhardt H, et al. Epidemiology of candidaemia in Europe: results of 28-month European Confederation of Medical Mycology (ECMM) hospital-based surveillance study. Eur J Clin Microbiol Infect Dis 2004; 23:317–22.
- Ullmann AJ, Lipton JH, Vesole DH, et al. Posaconazole or fluconazole for prophylaxis in severe graft-versus-host disease. N Engl J Med 2007; 356:335–47.
- Vasylieva N, Klimko N, Bogomolova T, et al. Cryptococcosis in St-Petersburg, Russia, 1998–2009. ISHAM 2009: PP-07-43.
- 47. Villanueva A, Gotuzzo E, Arathoon EG, et al. A randomized double blind study of caspofungin versus fluconazole for the treatment of esophageal candidiasis. Am J Med 2002; 113:294–9.
- 48. Wade KC, Wu D, Kaufman DA, et al. Population pharmacokinetics of fluconazole in young infants. Antimicrob Agents Chemother 2008; 52:4043–9.
- 49. Walsh TJ, Anaissie EJ, Denning DW, et al. Treatment of aspergillosis: clinical practice of the Infectious Diseases Society of America. Clin. Infect. Dis. 2008; 46:327–60.
- 50. Walsh TJ, Teppler H, Donowitz GR, et al. Caspofungin versus liposomal amphotericin B for empirical antifungal therapy in patients with persistent fever and neutropenia. N Engl J Med 2004; 351:1391–402.
- 51. Wingard JR, White MH, Anaissie E, Raffalli J, Goodman J, Arrieta A. A randomized, double-blind comparative trial evaluating the safety of liposomal amphotericin B versus amphotericin B lipid complex in the

- empirical treatment of febrile neutropenia. L Amph/ABLC Collaborative Study Group. Clin Infect Dis 2000; 31:1155–63.
- 52. Wingard JR. Results of a randomized, double-blind trial of fluconazole versus voriconazole for the prevention of invasive fungal infections in 600 allogeneic blood and marrow transplant patients. In: 49th American Society of Hematology Annual Meeting and Exposition. Atlanta, GA: American Society of Hematology, 2007.
- Winston DJ, Hathorn JW, Schuster MG, Schiller GJ, Territo MC. A multicenter, randomized trial of fluconazole versus amphotericin B for empiric antifungal therapy of febrile neutropenic patients with cancer. Am J Med 2000; 108:282–9.
- 54. Wood GC, Mueller EW, Croce MA, Boucher BA, Fabian TC. *Candida* sp. isolated from bronchoalveolar lavage: clinical significance in critically ill trauma patients. Intensive Care Med 2006; 32:599–603.

ДИАГНОСТИКА И ЛЕЧЕНИЕ МИКОЗОВ В ОТДЕЛЕНИЯХ РЕАНИМАЦИИ И ИНТЕНСИВНОЙ ТЕРАПИИ Российские национальные рекомендации

ISBN 978-591482031-9



Подписано в печать 20.01.2010 г. Формат 115х180. Бумага офсетная. Печать офсетная.

> Тираж 10 000 экз. Заказ № 537

ООО «Компания БОРГЕС»

ПК «БЛОК НОУТ»

