

Laborkatalog

Überblick über mikrobiologische, krankenhaushygienische und umwelthygienische Laborleistungen der Abteilung Gesundheitsschutz des Thüringer Landesamtes für Verbraucherschutz

Stand Mai 2022

Erarbeitet von:

PD Dr. med. D. Rimek, Fachärztin für Mikrobiologie und Infektionsepidemiologie

Dr. rer. nat. Anke Popp, Biologin

Dr. med. vet. J. Fornefett, Tierärztin

Dr. med. S. Buch, Ärztin

H. Stange, Biologin

R. Schüchner, Biologe

C. Böhme, Biologe

Dr. rer. nat. habil. R. Eck, Biologe

Dr. rer. nat. F. Hißner, Chemiker

K. Schluffer, Chemikerin

Vorbemerkungen

Der vorliegende Laborkatalog enthält eine Zusammenstellung der wichtigsten mikrobiologischen und umwelthygienischen Laborleistungen, welche von den Dezernaten der Abteilung 3 (Gesundheitsschutz) des TLV für Krankenhäuser, Gesundheitsämter, Veterinär- und Lebensmittelüberwachungsämter, andere staatliche Einrichtungen sowie auf Überweisung für niedergelassene Laborärzte und Mikrobiologen erbracht werden.

Das Untersuchungsspektrum umfasst alle Subdisziplinen der medizinisch-mikrobiologischen Diagnostik (Bakteriologie, Mykologie, Parasitologie, Virologie, Infektionsimmunologie) einschließlich molekularbiologischer Untersuchungsverfahren sowie mikrobiologischer Diagnostik und mikrobieller Toxinnachweise bei lebensmittelbedingten Erkrankungen. Darüber hinaus werden Laboruntersuchungen auf dem Gebiet der Krankenhaushygiene, die mikrobiologische und chemische Untersuchung von Trink- und Badewasser und weitere umwelthygienische Untersuchungen durchgeführt.

Der Katalog ist - abhängig von der Untersuchungsart - probenmaterial- bzw. erregerbezogen gegliedert. Da die gezielte und technisch einwandfreie Gewinnung von Untersuchungsmaterial unabdingbare Voraussetzung für eine exakte Labordiagnostik bzw. exakte Gutachten ist, wurden Hinweise zur Untersuchungsindikation, zur Probenentnahme, -lagerung und zum Probentransport (Präanalytik) eingefügt. Darüber hinaus werden Informationen zur Interpretation der mikrobiologischen und umwelthygienischen Laborbefunde gegeben.

Ergeben sich weitere Fragen zur Indikationsstellung, Durchführung und Bewertung mikrobiologischer und umwelthygienischer Untersuchungsmethoden, stehen wir Ihnen jederzeit gern zur Verfügung.

Es ist unser Bestreben, Ihnen stets aktuelle Informationen zur Verfügung zu stellen. Der Laborkatalog wird daher regelmäßig überarbeitet. Bei der Erstellung und Überarbeitung dieses Kataloges verwenden wir größte Sorgfalt auf die Vollständigkeit, Aktualität und Richtigkeit unserer Informationen. Trotzdem sind natürlich Fehler und Unklarheiten nie ganz auszuschließen. Im Zweifelsfall stehen wir Ihnen für Rückfragen telefonisch gerne zur Verfügung.

Inhaltsverzeichnis

Allgemeine Hinweise	7
1. Bakteriologisch-klinische Untersuchungen	10
1.1 Abstriche	10
1.1.1 Indikationen zur Materialentnahme	10
1.1.2 Materialentnahme und Transport	10
1.1.2.1 Rachenabstrich	10
1.1.2.2 Ohrabstrich	10
1.1.2.3 Nasenabstrich	10
1.1.2.4 Augenabstrich	10
1.1.2.5 Abstriche aus der Mundhöhle	10
1.1.2.6 Wundabstrich	10
1.1.2.7 Fistelabstrich	11
1.1.2.8 Eiterproben	11
1.1.2.9 Genitalabstrich	11
1.1.2.10 Materialentnahme bei Endomyometritis	11
1.1.3 Befundinterpretation	11
1.2 Biopate	11
1.2.1 Indikation zur Entnahme von Biopaten	11
1.2.2 Materialentnahme und Transport	11
1.2.3 Befundinterpretation	12
1.3 Blutkulturen	12
1.3.1 Indikationen zur Entnahme von Blutkulturen	12
1.3.2 Materialentnahme und Transport	12
1.3.2.1 Zeitpunkt der Blutabnahme	12
1.3.2.2 Entnahmeort	12
1.3.2.3 Hautdesinfektion	12
1.3.2.4 Blutentnahme	13
1.3.2.5 Begleitschein	13
1.3.2.6 Probentransport	13
1.3.3 Befundinterpretation	13
1.4 Katheterspitzen	13
1.4.1 Indikation zur Untersuchung	13
1.4.2 Materialentnahme und Transport	13
1.4.3 Befundinterpretation	14
1.5 Liquor	14
1.5.1 Indikation zur Probennahme	14
1.5.2 Materialentnahme und Transport	14
1.5.3 Befundinterpretation	14
1.6 Punktate	14
1.6.1 Indikationen zur Entnahme von Punktaten	14
1.6.2 Materialentnahme und Transport	14
1.6.3 Befundinterpretation	15
1.7 Sekrete des Respirationstraktes	15
1.7.1 Indikationen zur Materialentnahme	15
1.7.2 Materialentnahme und Transport	15
1.7.2.1 Sputum	15
1.7.2.2 Trachealsekret, Bronchialsekret, Bronchoalveoläre Lavage (BAL)	15
1.7.3 Befundinterpretation	15
1.8 Stuhlproben	15
1.8.1 Indikationen zur bakteriologischen Stuhluntersuchung	15
1.8.2 Untersuchungsspektrum	15
1.8.3 Materialentnahme und Transport	16
1.8.4 Befundinterpretation	16

1.9 Urin	16
1.9.1 Indikationen zur mikrobiologischen Urinuntersuchung	16
1.9.2 Materialentnahme	16
1.9.2.1 Mittelstrahlurin	16
1.9.2.2 Katheterurin	17
1.9.2.3 Blasenpunktionsurin	17
1.9.3 Vorbereitung der Urinprobe und Probentransport	17
1.9.4 Befundinterpretation	18
2. Nachweis spezieller bakterieller Infektionserreger	19
2.1 Anaerobier	19
2.1.1 Sporenlose Anaerobier	19
2.1.2 Aktinomyzeten	19
2.2 Clostridien	19
2.2.1 <i>Clostridioides (Clostridium) difficile</i>	19
2.2.2 <i>Clostridium perfringens</i> (Gasbrand)	20
2.2.2.1 <i>Clostridium perfringens</i> Kultur	20
2.2.2.2 <i>Clostridium perfringens</i> PCR	20
2.2.3 <i>Clostridium botulinum</i> (Botulismus) – <u>telefonische Ankündigung erforderlich!</u>	20
2.2.3.1 <i>Clostridium botulinum</i> Kultur und Toxinnachweis	20
2.2.3.2 <i>Clostridium botulinum</i> PCR	21
2.3 <i>Bordetella pertussis</i> (Keuchhusten)	21
2.3.1 <i>Bordetella pertussis</i> und <i>B. parapertussis</i> Kultur	21
2.3.2 <i>Bordetella pertussis</i> und <i>B. parapertussis</i> PCR	21
2.4 <i>Corynebacterium diphtheriae</i>	22
2.5 Darmpathogene <i>E.coli</i> (Virulenzmarker)	22
2.6 Legionellen	23
2.7 Multiresistente Erreger (MRE)	23
2.7.1 Methicillin-Resistente <i>Staphylococcus aureus</i> (MRSA)	23
2.7.1.1 Nachweis von MRSA mittels Kultur	23
2.7.1.2 Nachweis von MRSA und cMRSA aus Kulturmaterial mittels PCR	24
2.7.2 Multiresistente gramnegative Erreger (MRGN)	24
2.8 <i>Neisseria gonorrhoeae</i>	24
3. Mykobakterien-Diagnostik (Tuberkulose)	26
3.1 Untersuchung auf Mykobakterien (Tuberkulose)	26
3.2 Materialentnahme und Transport	26
3.3 Durchgeführte Untersuchungen	27
3.4 Befundinterpretation	28
4. Sonstige bakteriologische Untersuchungen	30
4.1 Untersuchung von Lebensmitteln im Zusammenhang mit Erkrankungen	30
4.1.1 Indikation zur Untersuchung	30
4.1.2 Gewinnung der Proben	30
4.2 Tupferabstriche auf spezifische Lebensmittelvergifter	30
4.2.1 Indikation zur Untersuchung	30
4.2.2 Gewinnung der Proben	30
4.3 Untersuchung auf bioterroristisch relevante bakterielle Erreger	31
4.3.1 Materialentnahme und Transport	31
4.3.2 Vorgehen bei Situationen mit Hinweisen auf aktive Verstäubung oder Vernebelung	32
4.3.3 Durchgeführte Untersuchungen	33
4.3.4 Befundinterpretation	33
5. Mykologische Untersuchungen	34
5.1 Untersuchung von klinischem Material auf Pilze	34
5.1.1 Indikation zur Untersuchung	34
5.1.2 Materialentnahme und Transport	34
5.1.3 Durchgeführte Untersuchungen	35

5.1.4 Befundinterpretation	36
5.2 Bronchiallavage (BAL) zur Untersuchung auf <i>Pneumocystis jirovecii</i>	36
5.2.1 Indikation zur Untersuchung	36
5.2.2 Materialentnahme und Transport	36
5.2.3 Durchgeführte Untersuchungen	36
5.2.4 Befundinterpretation	36
5.3 Untersuchung von Umweltproben auf Schimmelpilze	36
5.3.1 Materialentnahme und Transport	37
5.3.2 Durchgeführte Untersuchungen	37
5.3.3 Befundinterpretation	37
6. Parasitologische Untersuchungen	38
6.1 Stuhl	38
6.1.1 Indikation zur Untersuchung	38
6.1.2 Materialentnahme und Transport	38
6.1.3 Durchgeführte Untersuchungen	38
6.1.4 Befundinterpretation	39
6.2 Urin	39
6.2.1 Indikation zur Untersuchung	39
6.2.2 Materialentnahme und Transport	39
6.2.3 Durchgeführte Untersuchungen	39
6.2.4 Befundinterpretation	39
6.3 Arthropoden Bestimmung	39
6.3.1 Indikation zur Untersuchung	39
6.3.2 Materialentnahme und Transport	39
6.3.3 Befundinterpretation	39
7. Infektionsserologie	41
7.1 Untersuchungsindikationen	41
7.2 Materialentnahme und Transport	41
7.3 Befundinterpretation	41
7.4 Spektrum der serologischen Untersuchungen	42
7.4.1 Hepatitis-A-Virus (HAV)	42
7.4.2 Hepatitis-B-Virus (HBV)	42
7.4.3 Hepatitis-C-Virus (HCV)	43
7.4.4 Hepatitis-E-Virus (HEV)	43
7.4.5 HIV Typ 1 und 2	44
7.4.6 Lues (<i>Treponema pallidum</i>)	44
7.4.7 Masernvirus	45
7.4.8 Varicella-Zoster Virus	45
8. Virologische Untersuchungen	46
8.1 Allgemeine Hinweise	46
8.2 Abstrichmaterial	46
8.2.1 Indikation	46
8.2.2 Materialentnahme und Transport	46
8.2.3 Befundinterpretation	46
8.3 Material der unteren Atemwege	46
8.3.1 Indikation	46
8.3.2 Materialentnahme und Transport	47
8.3.3 Befundinterpretation	47
8.4 Stuhl / Erbrochenes	47
8.4.1 Indikation	47
8.4.2 Materialentnahme und Transport	47
8.5 Serum für die Virus-PCR	47
8.5.1 Indikation	47
8.5.2 Materialentnahme und Transport	47
8.5.3 Befundinterpretation	47

9. Trink- und Badewasseruntersuchung	48
9.1 Indikation	48
9.2 Probennahme und Transport	48
9.3 Untersuchungsparameter	48
9.4 Bewertung der Ergebnisse	50
10. Innenraumluftuntersuchungen	51
10.1 Chemische Raumluftkontaminanten	51
10.1.1 Probenahme und Untersuchungsparameter	51
10.1.2 Erstellung von Prüfberichten	51
10.2 Mikrobiologische Raumluftkontaminanten	52
10.2.1 Untersuchung durch Luftkeimsammlungen (Kurzzeitmessung)	52
10.2.2 Untersuchung durch Oberflächenkontaktproben	52
10.2.3 Erstellung von Prüfberichten	52
11. Krankenhaushygienische Untersuchungen	53
11.1 Allgemeines	53
11.2 Überprüfung von Sterilisations- und Desinfektionsverfahren	53
11.2.1 Untersuchungsgegenstand	53
11.2.2 Material und Methode	53
11.2.3 Transport	53
11.2.4 Auswertung der Untersuchung	53
11.3 Überprüfung von Reinigungs- und Desinfektionsverfahren	53
11.3.1 Untersuchungsgegenstand	53
11.3.2 Material und Methode	54
11.3.3 Transport	54
11.3.4 Auswertung der Untersuchung	54
11.4 Krankenhaushygienische Umgebungsuntersuchungen	54
11.4.1 Untersuchungsgegenstand	54
11.4.2 Material und Methode	54
11.4.3 Transport	55
11.4.4 Auswertung	55
11.5 Hygienische Kontrolle von Gesundheitswäschereien	55
11.5.1 Gegenstand der Kontrolluntersuchungen	55
11.5.2 Material und Methode	55
11.5.3 Transport	56
11.5.4 Auswertung der Untersuchung	56
Anlage 1	57
Liste viraler Erreger und möglicher Untersuchungen zum Nachweis von Infektionen	57
Anlage 2	58
Versandbedingungen der wichtigsten Untersuchungsmaterialien	58

Allgemeine Hinweise

1. Dienstzeiten und Rufbereitschaft

Die Laborbereiche befinden sich im Gebäude des Thüringer Landesamtes für Verbraucherschutz (TLV) in 99947 Bad Langensalza, Tennstedter Str. 8/9.

Während der folgenden Dienstzeiten:

Montag bis Donnerstag 07.00 – 16.00 Uhr

Freitag 07.00 – 15.00 Uhr

können Sie die Laborbereiche unter folgenden Telefonnummern erreichen:

Dezernat 31, Krankenhaushygiene	0361-57 3815319
Dezernat 32, Umwelthygiene	0361-57 3815320
Dezernat 33, Medizinische Mikrobiologie	0361-57 3815331
Dezernat 34, Virologie	0361-57 3815341

Außerhalb dieser Dienstzeiten ist über die Tel. Nr. 0361-57 3815000 der mikrobiologische Bereitschaftsdienst erreichbar. Im Rahmen des Bereitschaftsdienstes werden dringende labordiagnostische Untersuchungen entgegengenommen und durchgeführt.

2. Probentransportmaterialien / Untersuchungsaufträge

Probentransportgefäße bzw. –systeme und Untersuchungsauftragscheine werden Ihnen nach Bedarf kostenlos zur Verfügung gestellt. Untersuchungsscheine für die medizinische Mikrobiologie und Virologie können Sie zudem von unserer Homepage aus dem Internet (<http://www.verbraucherschutz-thueringen.de>) ausdrucken bzw. herunterladen. Wir bitten Sie, Ihre Bestellungen auf unseren Anforderungsformularen für Versandmaterial vorzunehmen. Die Anforderungsformulare werden Ihnen auf Anfrage ausgehändigt.

Für jede angeforderte Untersuchung bitten wir Sie, einen Untersuchungsauftrag auszufüllen. Bei Verwendung der von unserer Einrichtung ausgegebenen mikrobiologischen Untersuchungsaufträge sind folgende Mindestangaben erforderlich:

Eindeutige Identifizierung des Patienten durch Angabe von
Name, Vorname und Geburtsdatum oder eindeutige anonyme Verschlüsselung
Einsender (Einrichtung oder Klinik / Abteilung / Station)
Materialbezeichnung
Tag der Entnahme
Gewünschte Untersuchung
Unterschrift des einsendenden Arztes / verantwortlichen Mitarbeiters

Für spezielle Materialien oder Untersuchungen sind darüber hinaus Angaben zu Entnahmestelle oder Uhrzeit der Entnahme notwendig (bitte entsprechende Hinweis in den folgenden Kapiteln beachten).

3. Allgemeine Regeln bei Entnahme und Transport klinischer Proben

- Proben zum kulturellen Erregernachweis sollten möglichst vor dem Beginn einer antibiotischen Therapie gewonnen werden. Eine primäre Probenentnahme nach eingeleiteter Therapie sollte unverzüglich, zur Blutkulturdiagnostik unmittelbar vor der nächsten Antibiotikagabe, erfolgen.
- Nach Möglichkeit sollte die für eine Untersuchungsmethode angegebene Mindestmenge des Probenmaterials nicht unterschritten werden. Der kulturelle Erregernachweis bei abszedierenden Prozessen ist ergiebiger, wenn keine Eiterabstriche sondern Eiterproben in sterilen Gefäßen eingeschickt werden.

- Bei Probengewinnung durch den Patienten (Sputum, Urin, Stuhl) sind klare Instruktionen für die korrekte Durchführung der Materialentnahme zur Vermeidung von mikrobiellen Verunreinigungen und für die Erstellung aussagekräftiger Untersuchungsbefunde sehr zu empfehlen.
- Native Untersuchungsmaterialien sollten auf dem schnellstmöglichen Weg in das Labor transportiert werden. Die Transportbedingungen sind, wie für das jeweilige Material beschrieben, einzuhalten.
Bei gekühlt zu transportierenden Proben sind folgende Hinweise zu beachten:
 1. Es sind dickwandige Kühltaschen zu verwenden.
 2. Es sind insbesondere im Sommer ausreichend Kühlakkus in die Kühltasche zu legen.
 3. Die Kühlakkus sollten z. B. mit einer Isolie isoliert werden um direkten Probenkontakt zu vermeiden und möglichst oberhalb der Proben liegen.
 4. Gekühlt zu transportierende Proben sind vor dem Versand im Kühlschrank zu lagern.Alle Patientenproben gelten als potentiell infektiös und sind sicher zu transportieren.
- Das Begleitformular (Untersuchungsantrag) sollte alle für die mikrobiologische Diagnostik relevanten Angaben wie z. B. Diagnose, Verdachtsdiagnose, relevante Medikation, Entnahmekzeitpunkt und disponierende Faktoren, enthalten. Wichtig ist auch die eindeutige Feststellbarkeit des Absenders.

4. Hinweise zum Datenschutz

Das Thüringer Landesamt für Verbraucherschutz (TLV) verarbeitet die personenbezogenen Daten betroffener Personen in gesetzlich geregelten Verfahren. Personenbezogene Daten sind beispielsweise Angaben zur Person wie Namen, Adresse und E-Mail-Adresse, Telefonnummer, aber auch Angaben zu Sachverhalten, die mit einer bestimmten Person in Verbindung stehen. Bei der Erhebung, Speicherung, Übermittlung und sonstigen Verarbeitungen genügt das TLV höchsten Anforderungen an die Sicherheit Ihrer Daten. Das TLV verarbeitet die personenbezogenen Daten betroffener Personen in Übereinstimmung mit der DSGVO, dem Thüringer Datenschutzgesetz (ThürDSG) sowie auf Grundlage der einschlägigen Fachgesetze. Nähere Informationen finden Sie auf unserer Internetseite unter [Datenschutzhinweis](#). Verantwortlich für die Erhebung, Verarbeitung und Nutzung personenbezogener Daten im Sinne von Art. 4 Nr. 7 DSGVO ist das

Thüringer Landesamt für Verbraucherschutz
Der Präsident
Tennstedter Straße 8/9
99947 Bad Langensalza
Telefon: +49 (0) 361 57-3815000
Telefax: +49 (0) 361 57-3815010
E-Mail: poststelle@tlv.thueringen.de

Der behördliche Datenschutzbeauftragte ist für den Datenschutz im TLV zuständig. Bei datenschutzrechtlichen Fragen steht er unter folgenden Kontaktdaten zur Verfügung:

Thüringer Landesamt für Verbraucherschutz
Behördlicher Datenschutzbeauftragter Tennstedter Straße 8/9
99947 Bad Langensalza
E-Mail: datenschutzbeauftragter@tlv.thueringen.de

Dabei ist zu beachten, dass der behördliche Datenschutzbeauftragte ausschließlich für datenschutzrechtliche Fragestellungen zuständig ist und keinerlei Auskunft zu Verwaltungsverfahren geben und keine Rechtsberatung erteilen kann.

5. Weiterleitung von Materialien

Wir möchten darauf hinweisen, dass Materialien wie z. B. Proben und Bakterienisolate durch uns an spezialisierte Labore zur weiteren Typisierung oder Bestätigung weitergeleitet werden können.

1. Bakteriologisch-klinische Untersuchungen

1.1 Abstriche

1.1.1 Indikationen zur Materialentnahme

- bakteriell bedingte Konjunktivitis, bakteriell bedingte Otitis, Rhinitis, Pharyngitis und Tonsillitis einschl. Diphtherieverdacht, ulzerös-nekrotisierende Stomatitis, Epiglottitis im Kindesalter, Verdacht auf Candidose der Haut und Schleimhäute, Pyodermien, Wundinfektionen, superinfizierte Verbrennungen, Ulzerationen und Nekrosen, sezernierende Fistelöffnungen, intraabdominelle Infektionen, eröffnete Abszesse, eitrige Urethritis und Cervicitis, bakterielle Vaginose in der Gravidität u.a.m.
- Nachweis eines Keimträgerstatus (z. B. *Streptococcus pyogenes*, *Neisseria meningitidis*, *Corynebacterium diphtheriae*, MRSA, MRGN)

1.1.2 Materialentnahme und Transport

Materialgewinnung

Abstrichtupfer werden grundsätzlich erst unmittelbar vor der Probenentnahme aus der Sterilverpackung entnommen. Nach Materialgewinnung sind sie in das zur Verfügung gestellte Transportmedium einzubringen. Nichteitrige Punktate sind nicht in Tupfer aufzunehmen, sondern nativ in sterilen Probentransportröhrchen mit dicht schließender Schraubkappe einzusenden.

Die Probenahme sollte vor Beginn einer antibiotischen Therapie erfolgen. Die Transportdauer sollte 24 Stunden nicht überschreiten. Dabei sind Temperaturen zwischen 10 °C und 25 °C einzuhalten.

1.1.2.1 Rachenabstrich

Die Entnahme sollte gezielt vom Infektionsherd unter Vermeidung anderweitiger Schleimhautkontakte erfolgen.

1.1.2.2 Ohrabstrich

Mit Polyester-Tupfer ist der Gehörgang rotierend abzustreichen. Bei tief im Gehörgang liegenden Prozessen Spekulum oder Ohrtrichter verwenden.

Materialentnahme zum Erregernachweis aus dem Mittelohr bei geschlossenem Trommelfell ist dem HNO-Facharzt vorbehalten. Der Probentransport sollte umgehend erfolgen.

1.1.2.3 Nasenabstrich

Zur Abklärung von Infektionen oder MRSA-Besiedlung sterilen Polyester-Tupfer beim Erwachsenen ca. 2 cm ein- oder beidseitig in die Nase einführen, Nasenschleimhaut rotierend abstreichen, eitriges Sekret aufnehmen.

Der Probentransport sollte innerhalb von 24 Stunden erfolgen.

1.1.2.4 Augenabstrich

Abstriche sind von der abgehobenen Lidinnenseite sowohl von Ober- als auch Unterlid zu nehmen. Dabei kann derselbe Tupfer verwendet werden. Der sterile Polyester-Tupfer ist dabei vorsichtig drehend über die Innenseite zu führen. Berührungen der Außenhaut des Auges sind zu vermeiden. Die Tupfer zur bakteriologischen Diagnostik sind in Transportmedien umgehend, zumindest innerhalb von 24 Stunden einzusenden.

1.1.2.5 Abstriche aus der Mundhöhle

Der Oropharynx ist Standort einer großen Vielfalt von Bakterien. Vor dem Abstrich Mund mehrmals mit warmem Leitungswasser spülen. Zunge mit Spatel herunterdrücken. Mit Polyester-Tupfer aus dem entzündeten Bereich Material entnehmen. Dabei vor allem aus dem Randbereich abstreichen. Nötigenfalls mit einem ersten Tupfer Beläge entfernen und mit dem zweiten Tupfer das tiefer liegenden Material gewinnen.

1.1.2.6 Wundabstrich

Bei offenen Wunden sollten oberflächliches Sekret mit einem sterilen Tupfer aufgenommen bzw. fibrinöse oder nekrotische Beläge abgehoben werden, um dann vom Wundgrund und aus den Randbereichen der Läsion mit einem neuen sterilen Tupfer Material zu gewinnen. Ist nach dieser

Vorreinigung nicht mehr genügend Wundsekret vorhanden, wird eine Entnahme von Gewebematerial mit dem scharfen Löffel empfohlen. Die gewonnenen Materialien sind in Transportmedium einzubringen und umgehend in das Labor zu senden.

1.1.2.7 Fistelabstrich

Die Fistelöffnung ist zu reinigen und mit einem rückstandlos verdunstenden Desinfektionsmittel (z. B. 98%igem Ethanol) zu desinfizieren. Ist der Fistelgang weit genug, sollte ein dünner steriler Katheter so weit wie möglich eingeführt und aus der Tiefe Exsudat aspiriert werden. Gelingt dies nicht, sollte Material aus tiefer gelegenen Anteilen des Fistelganges mit einer Kürette gewonnen werden. Der Versand erfolgt in Transportmedium.

1.1.2.8 Eiterproben

Größere Mengen Eiter können in einer Spritze mit verschlossenem Konus oder im sterilen Probentransportröhrchen eingesandt werden. Der Transport sollte schnellstmöglich bei Umgebungstemperatur erfolgen. Steht nur wenig Untersuchungsmaterial zur Verfügung, ist dies mit einem Abstrichtupfer aufzunehmen und in Transportmedium zu geben.

1.1.2.9 Genitalabstrich

Die Einsendung von Urethral-, Vaginal-, Cervical- und Lochialabstrichen zur kulturellen Diagnostik sollte generell in Transportmedien erfolgen. Außer einer nicht selektiven bakteriologischen Kultur wird bei diesen Untersuchungsmaterialien automatisch eine Untersuchung auf Sprosspilze, bei gynäkologischen Abstrichproben zusätzlich der Nachweis von *Gardnerella vaginalis* durchgeführt. Informationen zur Vorgehensweise bei der Diagnostik der Gonorrhoe finden sich unter 2.9. Eine Untersuchung auf Mykoplasmen / Ureaplasmen erfolgt nur auf Anforderung. Für intraoperativ oder laparoskopisch entnommene Materialien gelten die allgemeinen Informationen zur Materialgewinnung bei Abstrichen und die Hinweise zur Einsendung von Eiterproben.

1.1.2.10 Materialentnahme bei Endomyometritis

Bei ungeschützt transzervikal gewonnenen Abstrichen werden häufig Spezies der normalen Vaginal- und Zervikalfloora, die ätiologisch nicht relevant sind, kulturell nachgewiesen.

Besser geeignet sind Materialien, die direkt aus dem Uterus entnommen werden, wie sog. geschützte Abstriche bzw. Saugkürettagematerial, gewonnen mit transzervikalen Doppellumenkathetern. Für die Abstriche müssen Transportmedien verwendet werden.

1.1.3 Befundinterpretation

Erregernachweise in Materialien, welche aus normalerweise keimfreien Regionen des Organismus stammen, sind unabhängig von ihrer Keimzahl als bedeutsam anzusehen.

Bei der Bewertung von Abstrichmaterialien aus Körperregionen mit physiologischer Standortflora werden typische Keime der Normalflora nicht im Befundbericht berücksichtigt. Bei nicht eindeutiger oder zweifelhafter ätiologischer Relevanz erfolgt eine entsprechende Anmerkung im Befundbericht.

1.2 Bioptate

1.2.1 Indikation zur Entnahme von Bioptaten

Tiefliegende Gewebsinfektionen, welche durch andere Formen der Materialgewinnung nicht verifiziert werden können (z. B. subakute Infektionen im Bereich von Gelenkendoprothesen, bakteriell bedingte Lymphadenitiden).

Die Tuberkulosedagnostik wird im Abschnitt 3 „Mykobakterien-Diagnostik“ abgehandelt.

1.2.2 Materialentnahme und Transport

Das Material wird im Rahmen chirurgischer Interventionen unter sterilen Kautelen gewonnen und unmittelbar in Schraubverschluss-Flaschen mit 50 oder 100 ml Nährbouillon gegeben. Die Biopstatstücke sollten nicht größer als 2 x 2 x 2 cm sein. Die wieder verschlossenen Flaschen sind möglichst schnell bei Raumtemperatur in das Labor zu bringen. Aufbewahrung bis 6 h bei Raumtemperatur oder Bebrütung bei 36 ± 1 °C sind möglich. Der Transport erfolgt bei Raumtemperatur. Bei Verdacht auf eine spezifische Infektion (z. B. Tuberkulose, Pilzinfektion) ist

zusätzlich natives Bioplatmaterial im sterilen Probentransportgefäß einzusenden. In diesen Fällen empfiehlt sich eine vorherige Rücksprache mit dem Labor.

1.2.3 Befundinterpretation

Bei Ausschluss einer Kontamination durch Keime der Hautflora sind die nachgewiesenen Erreger als relevant anzusehen. Ein mehrmaliger Nachweis des gleichen Erregers aus parallel gewonnenen Proben gilt als Bestätigung für eine ätiologische Relevanz.

1.3 Blutkulturen

1.3.1 Indikationen zur Entnahme von Blutkulturen

- Klinische bzw. paraklinische Hinweise auf eine Sepsis
- Verdacht auf Endokarditis
- Infektionen mit begleitender Bakteriämie/Septikämie (z. B. Meningitis, bakterielle Pneumonien – insbesondere Lobärpneumonie, Pneumonie im frühen Kindesalter, Pneumonie mit respiratorischer Insuffizienz, Pyelonephritis, Osteomyelitis, eitrige Arthritis, Epiglottitis im Kindesalter, phlegmonöse Entzündungen, Neugeborenenomphalitis, Abszesse)
- Sog. zyklische (polysystemische) Infektionskrankheiten (z. B. Typhus, Paratyphus, Brucellose)
- Fieber bei liegendem intravasalen Katheter
- Verdacht auf Fungämie
- Fieber unbekannter Ursache

Bei Neugeborenen, Patienten im höheren Lebensalter, mit Immundefekten, Neutropenie, immunsuppressiver Behandlung, intravasculären Implantaten und bei Intensivpatienten ist die Indikation zur Abnahme von Blutkulturen besonders großzügig zu stellen.

1.3.2 Materialentnahme und Transport

1.3.2.1 Zeitpunkt der Blutabnahme

Die Bakteriämie geht dem Temperaturanstieg etwa 1 Stunde voraus. Blutproben sind daher am besten noch vor dem erwarteten Temperaturanstieg oder möglichst früh zu Beginn des Fiebers zu entnehmen. Eine einzige Probe reicht für eine sichere Ausschlussdiagnostik nicht aus. Für einen sicheren Keimnachweis müssen 2 - 3 Proben entnommen werden.

Da eine systemische antimikrobielle Therapie den Erregernachweis erschwert, sollte zumindest die erste Entnahme vor Beginn der Antibiotikatherapie erfolgen. Bei intermittierendem Fieber oder Verdacht auf akute Endokarditis sind an den ersten beiden Tagen jeweils 2 – 3 Blutproben zu entnehmen. Bei antibiotisch vorbehandelten Patienten sollte die Blutkultur möglichst am Ende eines Antibiotika-Dosierungsintervalls entnommen werden. Bei unklarer Ätiologie und zur Therapiekontrolle z. B. bei Endokarditis oder nachgewiesener Candidämie ist auch unter laufender antimikrobieller Behandlung die Anlage weiterer Blutkulturen angezeigt.

1.3.2.2 Entnahmeort

Als Entnahmeort sollte in der Regel die Vena cubitalis in der Ellenbeuge gewählt werden. Die Punktion der Vena femoralis sowie von Venen im Bereich entzündeter Hautareale ist wegen erhöhter Kontaminationsgefahr zu vermeiden. Bei Neugeborenen können die Blutkulturen mittels eines geschlossenen Punktionssystems aus Kopfschwartenvenen, Handrücken oder Ellenbeugenvenen entnommen werden. Die Kultur von arteriellem Blut bringt auch bei Endokarditis und Fungämie keine Vorteile. Die Entnahme über intravasale Katheter oder Portsysteme beinhaltet das Risiko einer höheren Kontaminationsrate.

Die Entnahme ist unter aseptischen Kautelen durchzuführen.

1.3.2.3 Hautdesinfektion

Die Punktionsstelle wird auf einer ausreichend großen Fläche (ca. 5 x 5 cm) mit einem Polyvidon-Jod-Präparat oder einem Hautdesinfektionsmittel auf Alkoholbasis (70 % Ethanol) desinfiziert. Das Auftragen erfolgt mit einem sterilen Tupfer. Die erforderliche Einwirkzeit von 1 min oder orientierend bis zur Trocknung des Desinfektionsmittels muss unbedingt eingehalten werden. Innerhalb des primär

desinfizierten Bereiches schließt sich eine zweite Desinfektion mit einem alkoholischen Hautdesinfektionsmittel (70 % Ethanol) an. Zur Punktion gründliche hygienische Händedesinfektion vornehmen. Es wird das Tragen steriler Handschuhe empfohlen.

1.3.2.4 Blutentnahme

Die meisten Bakteriämien beim Erwachsenen weisen eine Keimzahl von <1 - 10 KBE/ml Blut auf. Die erfolgreiche Isolierung ist direkt von der Menge des entnommenen Blutes abhängig. In der Regel werden für jede Blutkultur 16 – 20 ml Blut aspiriert und jeweils 8 – 10 ml in die aerobe und in die anaerobe Blutkulturflasche verimpft. Es soll ein Mischungsverhältnis von 1:5 bis 1:10 zwischen Blut und Kulturmedium erreicht werden.

Bei Kindern ist das Ausmaß der Bakteriämie meist erheblich größer als beim Erwachsenen (oft > 100 KBE/ml), so dass ein geringeres Blutkulturvolumen von 1 – 5 ml ausreicht. Bei Früh- und Neugeborenen sind mindestens 0,5 ml Blut erforderlich.

Zur Entnahme werden üblicherweise sterile Spritzen mit ausreichend großvolumigen Kanülen verwendet.

Vor der Beimpfung der Blutkulturflaschen muss nach der Entfernung der Schutzkappen der Blutkulturflaschen der darunterliegende Gummistopfen ebenfalls mit Ethanol desinfiziert werden. Der Alkohol muss vor der Beimpfung vollständig verdunstet sein.

Die Blutkulturflaschen sind vor der Blutentnahme zu temperieren (25 – 36 °C). Eine über 36 °C hinausgehende Erwärmung ist zu vermeiden. Vor dem Injizieren des gewonnenen Blutes in die vorbereitete Kulturflasche ist unbedingt ein Kanülenwechsel vorzunehmen.

1.3.2.5 Begleitschein

Neben den persönlichen Daten des Patienten, dem Datum und der Uhrzeit der Blutentnahme sowie der einsendenden Station sollten die Verdachtsdiagnose, mögliche prädisponierende Grunderkrankungen und eine eventuelle antibiotische Vorbehandlung auf dem Begleitschein vermerkt werden. Um eine rasche Befundmitteilung zu gewährleisten, ist die Angabe der Telefonnummer des Einsenders wichtig. Die Flaschen müssen ebenfalls mit dem Namen des Patienten gekennzeichnet werden, um Verwechslungen zu vermeiden.

1.3.2.6 Probentransport

Der Transport der beimpften Blutkulturflaschen zum Labor muss sofort bei Raumtemperatur erfolgen. Dabei sollen die Flaschen gegen Auskühlung geschützt werden. Eine artifizielle Erwärmung ist zu vermeiden.

1.3.3 Befundinterpretation

Der mehrfache Nachweis des gleichen Erregers aus aufeinander folgenden Blutkulturen ist beweisend für eine Sepsis durch diesen Erreger.

Typische Erreger wie z. B. *Staphylococcus aureus*, β -hämolyisierende Streptokokken, *E. coli* oder *Klebsiella pneumoniae* sind auch bei ein- oder zweimaligem Nachweis als ätiologisch relevant anzusehen. Beim Nachweis von *Staphylococcus epidermidis* und anderen Plasmakoagulase negativen Staphylokokken ist nur der mehrmalige Nachweis des gleichen Stammes bei dazu passender Klinik beweisend für eine ursächliche Bedeutung.

1.4 Katheterspitzen

1.4.1 Indikation zur Untersuchung

Intravasale Katheter sind nach einer Verweildauer von mehr als 2 Tagen häufig von koagulasenegativen Staphylokokken besiedelt. Aufgrund ihrer Glykokalix vermögen diese an den Kunststoffen anzuhafte und sich dort zu vermehren. Eine hämatogene Aussaat dieser Keime führt häufig zu Fieberschüben. Zur Ursachenklärung ist die mikrobiologische Untersuchung der Katheter bei gleichzeitiger Entnahme von Blutkulturen durch periphere Venenpunktion angezeigt.

1.4.2 Materialentnahme und Transport

Die Katheter sind unter sterilen Kautelen mit einer sterilen Pinzette zu ziehen und bei Transportzeiten unter 2 Stunden in ein steriles Probenröhrchen, sonst in eine weithalsige Flasche mit Nährbouillon zu geben. Der Transport erfolgt bei Raumtemperatur.

1.4.3 Befundinterpretation

Der Nachweis des gleichen Bakterienstammes von einer Katheterspitze und einer bei Temperaturerhöhung peripher entnommenen Blutkultur spricht für dessen kausale Bedeutung.

1.5 Liquor

1.5.1 Indikation zur Probennahme

- Verdacht auf Meningitis, Meningoenzephalitis und Hirnabszess
- differenzialdiagnostische Abklärung unklarer Meningoenzephalitiden und Enzephalitiden bzw. einer ZNS-Beteiligung bei polysystemisch verlaufenden Infektionskrankheiten

Die Tuberkulosedagnostik wird im Abschnitt 3 „Mykobakterien-Diagnostik“ abgehandelt.

1.5.2 Materialentnahme und Transport

Für die Entnahme von Liquor gelten die gleichen hygienischen Anforderungen wie für die anderen Punktate, die Probengewinnung erfolgt unter streng aseptischen Kautelen. Der gewonnene Liquor ist ungekühlt auf dem schnellsten Weg in das Labor zu bringen. Bei Verdacht auf eine akut verlaufende Infektion des ZNS ist die Bearbeitung des Untersuchungsmaterials als besonders dringlich einzustufen und vorrangig durchzuführen.

1.5.3 Befundinterpretation

Kontaminationen mit Keimen der Hautflora kommen vor, sind aber bei primären bakteriellen Meningitiden kein differentialdiagnostisches Problem.

Ein negatives Kulturergebnis schließt, insbesondere bei entsprechender Leukozytose des Liquors, das Vorliegen einer bakteriellen Genese nicht aus.

1.6 Punktate

1.6.1 Indikationen zur Entnahme von Punktaten

- Verdacht auf Pleura- bzw. Perikarderguss infektiöser Genese
- mikrobiologische Diagnostik bei Ascites
- differenzialdiagnostische Abklärung von Gelenkergüssen,
- Verdacht auf Gelenkinfektion
- mikrobiologische Diagnostik bei zystischen Organveränderungen (Kontraindikation: Echinokokkose-Verdacht)
- mikrobiologische Diagnostik bei Seromen und Hämatomen zum Ausschluss einer Superinfektion

Die Tuberkulosedagnostik wird im Abschnitt 3 „Mykobakterien-Diagnostik“ abgehandelt.

1.6.2 Materialentnahme und Transport

Punktatgewinnung von primär sterilen Körperflüssigkeiten wie Pleurapunktat und Gelenkpunktat ist nach sehr sorgfältiger Desinfektion der Punktionsstelle durchzuführen. Wichtig ist es, Keimeinschleppungen und Kontaminationen zu vermeiden. Je nach Entnahmestelle sind 1 bis 10 ml Punktionsflüssigkeit unter streng aseptischen Kautelen zu gewinnen und in ein steriles Probenröhrchen mit dicht schließender Schraubkappe zu geben. Das Röhrchen ist sofort nach der Probenahme zu verschließen und bei Umgebungstemperatur in das Labor zu senden.

Alternativ, vor allem aber bei Transportzeiten über 2 Stunden, kann Punktat auch in je eine aerobe und eine anaerobe Blutkulturflasche gegeben werden. Die Blutkulturflaschen sind vor der Beimpfung zu temperieren (25 – 36 °C). Eine über 36 °C hinausgehende Erwärmung ist zu vermeiden. Vor der Beimpfung der Flaschen muss nach der Entfernung der Schutzkappen der darunterliegende Gummistopfen mit Ethanol desinfiziert werden. Der Alkohol muss vor der Beimpfung vollständig verdunstet sein. In jede Flasche sollte das auf der Flasche angegebene Volumen mit einer sterilen Kanüle verimpft werden (z. B. 8 - 10 ml bei „normalen“ Bactec-Flaschen mit einer Mindestmenge von 3 ml pro Flasche bzw. 1 bis 3 ml bei „Bactec-Peds“-Flaschen). Die Flaschen sollten umgehend bei Raumtemperatur in das Labor gebracht werden.

1.6.3 Befundinterpretation

Bei Ausschluss einer Kontamination durch Keime der Hautflora sind die nachgewiesenen Erreger als relevant zu betrachten.

1.7 Sekrete des Respirationstraktes

1.7.1 Indikationen zur Materialentnahme

- akute eitrige Bronchitis
- exazerbierte chronische Bronchitis
- Bronchiektasen
- ätiologische Abklärung von Pneumonien
- mikrobiologisches Monitoring von Intensivpatienten

Die Tuberkulosedagnostik wird im Abschnitt 3 „Mykobakterien-Diagnostik“ abgehandelt.

1.7.2 Materialentnahme und Transport

1.7.2.1 Sputum

Zur kulturellen Diagnostik sollte ausschließlich eitriges Sputum eingesandt werden. Lediglich bei Verdacht auf Legionellose, Tuberkulose und bei immunsupprimierten Patienten kann erforderlichenfalls hiervon abgewichen werden. Die Sputumgewinnung sollte frühmorgens erfolgen. Zur Verminderung der Kontamination des expektorierten Materials durch Mund- und Rachenflora ist vor der Sputumgewinnung mit frischem Leitungswasser zu gurgeln, Zahnprothesen sind zu entfernen und eine gründliche Mundspülung durchzuführen.

Das gewonnene Material sollte möglichst innerhalb von 2 Stunden gekühlt in das Labor gebracht werden, bei Zwischenlagerung bis max. 12 Stunden ist Kühlschranksaufbewahrung notwendig.

1.7.2.2 Trachealsekret, Bronchialsekret, Bronchoalveoläre Lavage (BAL)

Gewonnenes Probenmaterial in dicht schließenden Gefäßen umgehend einsenden, bei Zwischenlagerung ist Kühlschranksaufbewahrung notwendig. Zum Virusnachweis ist eine vorherige Rücksprache mit dem Labor notwendig.

1.7.3 Befundinterpretation

Bei allen peroral gewonnenen Untersuchungsmaterialien besteht ein mehr oder weniger großes Risiko der Kontamination durch Keime der Mundflora bzw. Standortflora der oberen Luftwege (z.B. alpha-hämolyisierende Streptokokken, koagulasenegative Staphylokokken, *Neisseria* Spezies). Diese Keime finden bei der Befundung von Sputumproben generell keine Berücksichtigung, sind aber auch in anderen respiratorischen Sekreten kritisch zu bewerten.

1.8 Stuhlproben

1.8.1 Indikationen zur bakteriologischen Stuhluntersuchung

- Basisdiagnostik bei der ätiologischen Abklärung von intestinalen Infektionen
- differenzialdiagnostische Abklärung unklarer Durchfallerkrankungen
- Therapiekontrolle bzw. Kontrolle der Ausscheidung darmpathogener Erreger
- Abklärung von Lebensmittelvergiftungen

1.8.2 Untersuchungsspektrum

Als Basisdiagnostik wird die Untersuchung auf Salmonellen, Shigellen, *Yersinia enterocolitica* und *Campylobacter* sp. sowie auf enteropathogene *E. coli* (EPEC, EHEC) bei Kindern unter sechs Jahren durchgeführt. Hierbei werden seltenere Enteritiserreger wie *Aeromonas hydrophila* und *Plesiomonas shigelloides* mit erfasst. Bei Verdacht auf Lebensmittelvergiftung erfolgt zusätzlich die Untersuchung auf enterotoxinbildende *Staphylococcus aureus*-, *Bacillus cereus*- und *Clostridium perfringens*-Stämme. Darüberhinausgehende Untersuchungen auf enterohämorrhagische *E. coli*, Vibrionen, Listerien und *Clostridioides (Clostridium) difficile* werden nur auf Anforderung durchgeführt. Der Nachweis charakteristischer Virulenzmarker darmpathogener *E. coli* erfolgt mit molekularbiologischen Methoden (PCR) s. 2.5.

1.8.3 Materialentnahme und Transport

Für die Diagnostik von Darminfektionen sind in erster Linie Stuhlproben und Rektalabstriche einsetzbar. Rektalabstriche sollen wegen der eingeschränkten Untersuchungsmöglichkeiten nur eingesandt werden, wenn Stuhl nicht gewonnen werden kann. Bei Verdacht auf Typhus und Paratyphus ist die zusätzliche kulturelle Untersuchung von Blut immer notwendig. Bei Verdacht auf Lebensmittelvergifter ist die Einsendung von Erbrochenem möglich.

Der Stuhl sollte in ein sauberes Gefäß oder eine frisch gespülte Toilettenschüssel entleert werden. Mit dem im Transportgefäß enthaltenen Löffelchen ist eine mindestens walnussgroße Menge (3 - 5 ml) zu entnehmen. Blutige, schleimige oder eitrige Anteile sollten bevorzugt entnommen werden. Sind zusätzliche parasitologische, virologische, oder infektions-immunologische Untersuchungen (z. B. Antigen-EIA) vorgesehen, sollte das Stuhlgefäß zur Hälfte gefüllt sein.

Rektalabstriche sollten mit speziell präparierten Tupfern, welche auf Anforderung zur Verfügung stehen, durchgeführt werden. Abstrichtupfer sind für den Nachweis bakterieller Toxine nicht verwendbar.

Die Proben für die kulturelle Diagnostik sollten möglichst innerhalb von 2- 4 Stunden nach der Entnahme, spätestens aber binnen 24 Stunden in das Labor gebracht werden.

Bei Cholera-Verdacht ist das Laboratorium sofort telefonisch zu informieren und die Probe auf schnellstem Wege durch einen Kurier zu übermitteln.

1.8.4 Befundinterpretation

Der Nachweis eines Enteritiserregers ist ätiologisch beweisend. Ein einzelner negativer Untersuchungsbefund ist in Abhängigkeit von der Erregerspezies ggf. für eine Ausschlussdiagnostik nicht ausreichend. Es sind die aktuellen Empfehlungen des RKI zu beachten.

Der alleinige kulturelle Nachweis von *Clostridioides (Clostridium) difficile* ohne Toxinnachweis im Originalmaterial ist kritisch unter Berücksichtigung der klinischen Situation und des Toxinbildungsvermögens des isolierten Stammes zu bewerten.

Bei der ätiologischen Abklärung von Lebensmittelvergiftungen sind die mikrobiologischen Untersuchungsergebnisse verdächtiger Lebensmittel zu berücksichtigen.

1.9 Urin

Harnwegsinfektionen treten im ambulanten und klinischen Bereich sehr häufig auf. Etwa 3 % aller Patienten beim Allgemeinarzt zeigen Symptome einer Harnwegsinfektion und etwa 30 – 40 % aller nosokomialen Infektionen sind Harnwegsinfektionen.

1.9.1 Indikationen zur mikrobiologischen Urinuntersuchung

- Verdacht auf Harnwegsinfektion
- Pyelonephritis
- unklares Fieber bei Blasenverweilkatheter

Die Tuberkulosedagnostik wird im Abschnitt 3 „Mykobakterien-Diagnostik“ abgehandelt.

1.9.2 Materialentnahme

Die exakte Gewinnung des Urins ist Voraussetzung für einen verwertbaren bakteriologischen Befund. Kontaminationen sind zu vermeiden. Am besten geeignet ist der Morgenurin. Der Urin sollte möglichst vor Beginn einer antibakteriellen Chemotherapie gewonnen werden.

1.9.2.1 Mittelstrahlurin

Die Gewinnung von Mittelstrahlurin gilt als Methode der ersten Wahl. Um das hierbei bestehende Kontaminationsrisiko durch Urethraflora bzw. Standortflora des Genitale zu minimieren, ist eine sachgemäße Entnahmetechnik notwendig.

Es ist wichtig, den Patienten über geeignete Reinigungsmaßnahmen zur Vermeidung der Kontamination des Untersuchungsmaterials durch geschultes Personal bzw. Aushang auf den Toiletten zu instruieren. Zur korrekten Entnahme von Mittelstrahlurin sind folgende Materialien erforderlich:

1. sterile Baumwolltupfer
2. Seifenlösung (Flüssigseife)

3. warmes Leitungswasser
4. steriles Einweggefäß
5. steriles Urintransportgefäß

Reinigung bei der Frau

1. Unterwäsche ablegen
2. Hände sorgfältig mit Seife und Wasser waschen
3. mit einer Hand die Labien spreizen und geöffnet halten, bis die Uringewinnung abgeschlossen ist
4. Vulva mit der anderen Hand von vorn nach hinten mit in Seifenlösung oder in handwarmes Wasser getauchten Tupfer reinigen
5. nachfolgend mit Tupfer und warmem Wasser abspülen

Reinigung beim Mann

1. Hände sorgfältig mit Seife und Wasser waschen
2. Präputium vollständig zurückziehen
3. Glans penis mit einem Tupfer und Seifenlösung waschen
4. mit einem zweiten Tupfer und warmem Wasser abspülen
5. mit einem dritten Tupfer das Orificium urethrae trocknen

Urinentnahme

Nachdem etwa ein Drittel des Harnblaseninhaltes in die Toilette entleert wurde, ohne Unterbrechung des Harnstrahles ca. 10 ml in einem sterilen Behälter auffangen. Dabei Verunreinigung durch z. B. Hand oder Kleidung vermeiden.

1.9.2.2 Katheterurin

Eine Katheterisierung zu diagnostischen Zwecken kann routinemäßig nicht empfohlen werden. Sie sollte nur angewendet werden, wenn eine einwandfreie Gewinnung von Mittelstrahlurin nicht möglich ist und eine Blasenpunktion nicht in Betracht gezogen wird.

Die sorgfältige Dekontamination des Orificium urethrae und dessen Umgebung ist auch bei dieser Art der Materialgewinnung eine wichtige präanalytische Maßnahme.

Grundsätzlich sind Einwegkatheter zu verwenden. Die Katheter sind unter aseptischen Bedingungen zu legen. Nach Einführung des Katheters wird die erste Urinprobe analog der Vorgehensweise beim Mittelstrahlurin verworfen und die Folgende steril aufgefangen.

Ein besonderes Risiko der Keimeinwanderung und der Kontamination des Probenmaterials besteht bei Dauerkatheterpatienten. Die Uringewinnung erfolgt durch Punktion des Katheters nach sorgfältiger Desinfektion der bei den meisten Ableitungssystemen bereits für die Punktion vorgesehen Einstichstelle. Eine Entnahme aus dem Urinauffangbeutel ist ohne diagnostische Aussagekraft!

1.9.2.3 Blasenpunktionsurin

Durch suprapubische Punktion der Harnblase ist eine Kontamination des Probenmaterials nahezu ausgeschlossen. Sie sollte nur nach strenger Indikationsstellung durchgeführt werden. Als Indikationen gelten:

- Schwierigkeiten hinsichtlich einwandfreier Uringewinnung durch andere Methoden
- fragliche bakteriologische Ergebnisse, insbesondere bei wiederholten Mischkulturen

1.9.3 Vorbereitung der Urinprobe und Probentransport

In unbehandeltem Nativurin kommt es bei Umgebungstemperatur zur Vermehrung von wenig anspruchsvollen Bakterienarten und damit zur Verfälschung der Keimzahl und Verschiebung der Keimrelationen. Um dies zu kompensieren, ist folgende Vorgehensweise zu beachten:

- Nativurin in steriles Probentransportröhrchen füllen und binnen 2 Stunden unter Kühlung in das mikrobiologische Labor geben, bei Zwischenlagerung (bis zu 24 h) ist ebenfalls auf durchgehende Kühlung zu achten.

1.9.4 Befundinterpretation

Bei Nachweis von 1 oder 2 typisch und/oder potenziell pathogenen Keimarten aus Mittelstrahl- oder Katheterurin und Vorliegen einer Leukozyturie und entsprechender Klinik ist schon bei einer Keimzahl von $\geq 10^3$ das Vorliegen eines Harnwegsinfektes wahrscheinlich. Liegt keine Leukozyturie vor, ist ein Harnwegsinfekt auch bei entsprechender Klinik unwahrscheinlich.

Bei Nachweis von 3 oder mehr Keimarten in äquivalenter Keimzahl ist eine Kontamination wahrscheinlich und eine Kontrolluntersuchung erforderlich. Bei Untersuchung von Blasenpunktionsurin ist jede Keimart unabhängig von der Keimzahl als bedeutsam anzusehen.

2. Nachweis spezieller bakterieller Infektionserreger

2.1 Anaerobier

2.1.1 Sporenlose Anaerobier

Indikation

Obligate Anaerobier gehören zur normalen Standortflora des Mund-Rachen-Raumes, des Gastrointestinal- und Genitaltraktes. Wichtige klinische Untersuchungsmaterialien zum Nachweis von Anaerobiern sind Liquor bei Verdacht auf Hirnabszess, Pleurapunktat bei Pleuraempyem, Bronchiallavage, Lungenbiopsat bzw. Abszessmaterial bei Aspirationspneumonie und Lungenabszess, Aszitespunktat, Blasenpunktionsurin, Gelenkpunktat bei Verdacht auf Gelenkempyem, Empyem- oder Abszesseiter nicht genannter Lokalisationen sowie Wundmaterial.

Materialentnahme und Transport

Da Untersuchungsmaterialien für die Anaerobierdiagnostik von der Probenahme bis zur Verarbeitung im Labor vor Sauerstoffeinfluss geschützt werden müssen, empfiehlt sich der Versand von Eiterproben in Spritzen mit verschlossenem Konus und von Abstrich- und Gewebeproben in kohlehaltigem Transportmedium. Der Transport in das Labor sollte umgehend (max. Transportdauer 24 h) bei Raumtemperatur erfolgen.

2.1.2 Aktinomyzeten

Zum Nachweis von Aktinomykoseerregern eignen sich Abszesseiter, Fistelsekret und Gewebematerial aus den verdächtigen granulomatös-eitrigen Entzündungsherden. Bei Verdacht auf thorakale Aktinomykose kommen auch gezielt entnommenes Bronchialsekret bzw. ggf. Eiterproben bei Pleuraempyem in Betracht. Bei oraler oder bronchoskopischer Materialentnahme ist die Möglichkeit einer Kontamination des Untersuchungsmaterials durch Aktinomyzeten der Mundflora zu berücksichtigen. Dieses Kontaminationsrisiko besteht nicht bei perkutaner Inzision, Punktion oder Biopsie bzw. bei transtrachealer Aspiration und transthorakaler Lungenpunktion. Bei Verdacht auf aktinomyzetenbedingte Canaliculitis kann eitriges Exprimat aus den Tränenkanälchen am Abstrichtupfer aufgenommen und in Transportmedium versandt werden. Bei intrauterinen Infektionen sind Cervicalabstriche, entfernte IUP's und ggf. Operationsmaterial zu untersuchen. Die Entnahme von Fistelsekreten wird im Abschnitt „Fistelabstriche“ 1.1.2.7 beschrieben. Körnige Elemente in Eiter und Sekreten (Drusen) sind unbedingt für die Diagnostik sicherzustellen. Der Transport in das Labor sollte umgehend (max. Transportdauer 24 h) bei Raumtemperatur erfolgen.

2.2 Clostridien

2.2.1 *Clostridioides (Clostridium) difficile*

Indikation

Verdacht auf *C. difficile* assoziierte Diarrhoe (CDAD): Diarrhoe nach Antibiotikagabe; Nosokomiale Diarrhoe, die 72 Stunden nach Krankenhausaufnahme auftritt; Verdacht auf pseudomembranöse Colitis.

Aus dem Stuhl erfolgen der Nachweis von A- und B-Toxin mittels EIA als Direktnachweis sowie der kulturelle Erregernachweis. Weiterhin wird bei Anzucht des Erregers die Toxinbildungsfähigkeit des entsprechenden Stammes geprüft. Auf Anforderung erfolgt eine Weiterleitung der Stämme zur Differenzierung von virulenten und hochvirulenten Stämmen sowie Typisierung mittels PCR und Resistenztestung an das Nationale Referenzzentrum für *Clostridioides difficile*.

Materialentnahme und Transport

siehe Stuhlproben unter Punkt 1.9

Untersucht wird dünnflüssiger Stuhl mit einer Mindestmenge von 5 ml. Da das *C. difficile*-Toxin instabil ist und bei Raumtemperatur zerfällt, muss der Transport umgehend bei Raumtemperatur (max. Transportdauer 2 h) oder gekühlt bei 2 – 8 °C (max. Transportdauer 24 h) erfolgen.

Befundinterpretation

Der direkte Nachweis von *C. difficile*-Toxin aus Stuhl und/oder der Nachweis eines *C. difficile* Stammes mit Toxinbildungsvermögen weisen auf das Vorliegen einer CDAD hin. Der kulturelle Nachweis eines *C. difficile* Isolates ohne Toxinbildungsvermögen bei negativem Toxin-Direktnachweis spricht für eine Besiedlung des Darmtraktes.

2.2.2 *Clostridium perfringens* (Gasbrand)

Beim Gasbrand (Gasödem) im eigentlichen Sinne handelt es sich im Gegensatz zu anderen gasbildenden Weichteilinfektionen um eine rasch progrediente, clostridienbedingte Myonekrose mit ausgeprägten toxischen Allgemeinsymptomen. Über 90 % der Erkrankungen werden durch *Clostridium perfringens* verursacht. *Clostridium septicum*, *C. novyi* und *C. histolyticum* sind seltene Gasbranderreger.

2.2.2.1 *Clostridium perfringens* Kultur

Indikation

Bei Gasbrandverdacht ist die sofortige notfallmäßige mikroskopische Untersuchung von exzidiertem Muskelgewebe indiziert (Bakterioskopie).

Materialentnahme und Transport

Die Entnahme des Untersuchungsmaterials soll an der proximal gelegenen Grenze der Myonekrose zum gesunden Muskelgewebe erfolgen. Es sollen mindestens 10 g befallenes Muskelgewebe in einem geeigneten sterilen Probentransportgefäß eingesandt werden. Unverzögerlicher Transport des Materials bei Raumtemperatur ist erforderlich. An die Bakterioskopie schließt sich eine konventionelle mikrobiologische Diagnostik an.

Befundinterpretation

Die Diagnose eines Gasbrandes (Gasödems) ist eine klinische Diagnose und erfordert eine sofortige therapeutische Intervention. Die mikrobiologische Diagnostik kann die Diagnosestellung unterstützen bzw. bestätigen, jedoch nicht ersetzen.

2.2.2.2 *Clostridium perfringens* PCR

Indikation

Toxintypbestimmung humaner und veterinärmedizinischer *Clostridium perfringens*-Isolate als alternative Methode zum Tierversuch, Nachweis enterotoxinbildender *C. perfringens*-Isolate bei Untersuchungen von Stuhl und Lebensmittelproben im Zusammenhang mit Erkrankungsgeschehen.

Materialentnahme und Transport

Clostridien-Isolate zur Toxintypbestimmung sind mit dem Tupfer eines Abstrichbestecks aufzunehmen und im Probenröhrchen mit Transportmedium bei Raumtemperatur einzusenden. Der Transport sollte umgehend (max. Transportdauer 24 h) erfolgen.

Befundinterpretation

Der Nachweis der Letaltoxine mittels PCR erlaubt eine Zuordnung der untersuchten *Clostridium perfringens*-Stämme zu den Toxintypen A-E. Der Nachweis des *C. perfringens* Enterotoxins in Isolaten aus Lebensmitteln ermöglicht deren Identifizierung als potentiellen Enterotoxinbildner.

2.2.3 *Clostridium botulinum* (Botulismus) – telefonische Ankündigung erforderlich!

Das diagnostische Vorgehen bei Verdacht auf Botulismus ist abhängig von der Pathogenese des jeweiligen Erkrankungsfalles.

2.2.3.1 *Clostridium botulinum* Kultur und Toxinnachweis

Wird ein lebensmittelbedingter Botulismus vermutet, ist vorrangig der Nachweis von *Clostridium botulinum* und Botulinum-Toxin aus verdächtigen Lebensmitteln bzw. Lebensmittelresten und der Nachweis von Botulinum-Toxin im Serum des Patienten anzustreben. Lebensmittelproben sind im Originalzustand auf dem schnellsten Weg und möglichst gekühlt in das Labor zu bringen. Die Serumgewinnung muss vor Antitoxingabe erfolgen. Es sollten mindestens 1,5 ml, wenn möglich 5 ml in einem für Serum geeigneten Probentransportröhrchen gekühlt eingesandt werden. Die zusätzliche Untersuchung von Erbrochenem sowie Stuhl auf *Clostridium botulinum* und Botulinum-Toxin kann in den ersten 24 h nach Symptombeginn ebenfalls diagnostische Hinweise geben. Es sollten nach Möglichkeit mindestens 8 ml Erbrochenes bzw. eine walnussgroße Menge geformten Stuhlmaterials oder 2,5 ml flüssiges Stuhlmaterial zur Verfügung stehen und im sterilen Probentransportröhrchen gekühlt eingesandt werden.

Bei Verdacht auf Säuglingsbotulismus sollte die Untersuchung von 3 zu verschiedenen Zeitpunkten entnommenen Stuhlproben auf *Clostridium botulinum* und Botulinum-Toxin erfolgen. Der Toxinnachweis im Serum gilt als nicht zuverlässig, sollte aber versucht werden.

Bei Verdacht auf Wundbotulismus ist Wundmaterial (exzidiert oder mit Abstrichtupfer entnommen) im Abstrichröhrchen mit Transportmedium nach AMIES oder STUART einzusenden. Der Toxinnachweis im Serum wird zusätzlich empfohlen.

Der Toxinnachweis erfolgt im Maus-Bioassay (Tierversuch). Er dauert je nach vorhandener Toxinmenge 1 – 5 Tage. Eine Bestimmung des Toxintyps des jeweiligen *C. botulinum*-Stammes ist möglich.

2.2.3.2 Clostridium botulinum PCR

Indikation

Differenzierung zwischen *Clostridium botulinum* und morphologisch gleichen nichttoxinogenen Isolaten aus klinischen Probenmaterialien und verdächtigen Lebensmitteln ohne Einsatz des Tierversuches.

Materialentnahme und Transport

Clostridien-Isolate sind mit dem Tupfer eines Abstrichbestecks aufzunehmen und im Probenröhrchen mit Transportmedium bei Raumtemperatur einzusenden. Der Transport sollte umgehend (max. Transportdauer 24 h) erfolgen.

Befundinterpretation

Der Nachweis von Botulinum-Neurotoxigen-DNA in Stämmen, die aus klinischen Proben und Lebensmitteln angezüchtet wurden, identifiziert diese als *Clostridium botulinum*. Gleichzeitig ist eine Bestimmung des Toxintyps des jeweiligen *C. botulinum*-Stammes möglich. Eine Aussage über das tatsächliche Toxinbildungsvermögen kann jedoch nur mit Hilfe des Tierversuches (s.o.) getroffen werden.

2.3 Bordetella pertussis (Keuchhusten)

2.3.1 Bordetella pertussis und B. parapertussis Kultur

Indikation

Verdacht auf Keuchhusten, vor allem im Frühstadium der Erkrankung.

Die kulturelle Untersuchung führt vor allem bei Säuglingen und Kleinkindern mit kurzer Erkrankungsdauer (Symptome erst 1 – 2 Wochen) ohne Antibiotikabehandlung zum Erfolg.

Materialentnahme und Transport

Das am besten geeignete Untersuchungsmaterial wird durch eine Nasopharyngeal-Absaugung gewonnen. In zweiter Linie kommt ein Nasopharyngeal-Abstrich in Frage. Dieser wird mit einem Rayon/Viskose-Tupfer mit flexiblem Führungsdraht entnommen. Transorale Rachenabstriche führen im Vergleich zu den genannten Techniken zu einer deutlich niedrigeren Nachweisrate.

Da Bordetellen gegen Austrocknung extrem empfindlich sind, entweder bereitgestellte Kulturmedien direkt nach der Abnahme beimpfen oder es muss ein Transportmedium mit Aktivkohlezusatz verwendet werden. Der Transport sollte schnellstmöglich bei Raumtemperatur (max. Transportdauer 24 h) erfolgen.

2.3.2 Bordetella pertussis und B. parapertussis PCR

Indikation

Verdacht auf Keuchhusten, vor allem im Frühstadium der Erkrankung und bei bereits begonnener Antibiotikatherapie.

Die PCR ist schnell und sensitiv. Sie erfasst auch bereits abgestorbene Keime, z. B. nach antibiotischer Behandlung, und ist auch erfolgversprechend, wenn nur wenige Erreger vorhanden sind (fortgeschrittenes Stadium der Erkrankung, geimpfte Personen). Bei Jugendlichen und Erwachsenen ist jedoch die Sensitivität deutlich geringer.

Materialentnahme und Transport

Transnasal entnommener Nasopharyngealabstrich mit speziellem Entnahmetupfer (s.o.). Das gewonnene Material ist in ein Probentransportröhrchen ohne Transportmedium einzubringen. Der Transport sollte schnellstmöglich bei Raumtemperatur (max. Transportdauer 24 h) erfolgen. Wenn zusätzlich zur PCR der kulturelle Nachweis gewünscht wird, ist ein Tupfer mit Transportmedium zu verwenden (s.o.).

Befundinterpretation

Jeder Nachweis von *Bordetella pertussis* / *parapertussis* bzw. *Bordetella pertussis* / *parapertussis*-DNA gilt als signifikant. Die Diagnosestellung erfolgt bei Übereinstimmung des klinischen Bildes und entsprechender Anamnese.

2.4 *Corynebacterium diphtheriae*

Indikation

Verdacht auf Rachen- oder Wund-Diphtherie

Es erfolgt die kulturelle Anzucht auf Spezialnährmedien.

Materialentnahme und Transport

Nasopharyngeal-, Rachen- und Tonsillenabstriche sind gleichermaßen geeignet. Falls Pseudomembranen zu sehen sind, werden diese ggf. unter laryngoskopischer Kontrolle mit einer Zange oder Pinzette abgezupft und die Materialentnahme im Randbereich der entstehenden Läsionen durchgeführt. Bei Verdacht auf eine kutane Infektion mit *C. diphtheriae* werden neben Wund- auch Nasopharyngeal- und Rachenabstriche gewonnen, um eine simultane pharyngeale Besiedlung nachzuweisen. Der Transport der Abstriche und ggf. weiterer Materialien erfolgt in einem Transportmedium bei Raumtemperatur (max. Transportdauer 24 h).

Befundinterpretation

Bei kultureller Anzucht von *Corynebacterium diphtheriae* muss nachgewiesen werden, dass es sich um einen Diphtherietoxin-bildenden Stamm handelt. Dies geschieht durch Nachweis von DNA-Fragmenten, die für das Diphtherie-Toxin kodieren (Versand an Konsiliarlabor).

Nur lysogen durch Bakteriophagen infizierte Stämme von *C. diphtheriae* können das Diphtherie-Toxin produzieren. Durch den PCR-Nachweis von DNA-Fragmenten, die für das Diphtherie-Toxin kodieren, wird das Vorliegen toxinogener Corynebakterien bestätigt. Erst der Nachweis eines toxinogenen Stammes sichert die Diagnose einer Diphtherie.

2.5 Darmpathogene *E.coli* (Virulenzmarker)

Indikation

Invasive und toxinbildende Stämme führen zu Durchfallerkrankungen bei Säuglingen und Erwachsenen. Anlass für eine Untersuchung sind beispielsweise blutige Stühle, hämolytisch urämisches Syndrom (HUS), thrombotisch thrombozytopenische Purpura (TTP), Nierenversagen mit Enteritis in der Anamnese, Durchfall nach Auslandsaufenthalt, Kontakt zu Erkrankten an Durchfall oder der Ausbruch einer enteralen Infektion im Wohn- oder Arbeitsumfeld sowie in Gemeinschaftseinrichtungen (Schule, Kindertagesstätte, Altenheim etc.).

Klinisch und pathogenetisch werden folgende Gruppen darmpathogener *E. coli* unterschieden.

EPEC – enteropathogene *E. coli*

EHEC – enterohämorrhagische *E. coli*

ETEC – enterotoxinbildende *E. coli*

EIEC – enteroinvasive *E. coli*

EAEC – enteroaggregative *E. coli*

Die einzelnen Gruppen unterscheiden sich durch die Bildung unterschiedlicher Pathogenitätsfaktoren (*stx*₁, *stx*₂, *eaeA*, *EhlyA*, *EAF*, etc.). Der alleinige Nachweis eines Serotyps ist nicht beweisend für einen darmpathogenen *E. coli*.

Am TLV werden die darmpathogenen *E. coli* EHEC und EPEC mittels der PCR durch den Nachweis von DNA-Fragmenten, die für die einzelnen Pathogenitätsfaktoren kodieren, differenziert.

Zusätzlich wird das von EHEC-Stämmen gebildete Shigatoxin in Anreicherungskulturen der Stuhlproben mittels EIA nachgewiesen.

Materialentnahme und Transport

Ein etwa walnussgroßes Stück Stuhl oder 3 – 5 ml flüssigen Stuhl ins Stuhlgefäß geben. Bitte keine größeren Materialmengen verwenden! Transport schnellstmöglich (max. Transportdauer 24 h) bei Raumtemperatur.

Als Material für die PCR kommen außerdem angezüchtete EHEC und EPEC-Stämme auf Festnährmedien oder in Flüssigkultur in Frage. Alternativ kann Kulturmaterial mit dem Tupfer eines Abstrichbestecks aufgenommen und im Probenröhrchen mit Transportmedium bei Raumtemperatur eingesandt werden.

Hinweise zur Bewertung

Durch die PCR kann das Vorhandensein charakteristischer Virulenzmarker darmpathogener *E. coli* nachgewiesen werden.

Die Wahrscheinlichkeit, einen *E. coli* mit Pathogenitätsfaktoren zu isolieren, wird umso geringer, je länger die Ansteckung zurückliegt. Die Isolierung kann misslingen, wenn eine Antibiotikatherapie begonnen wurde. Nach einer durchgemachten Erkrankung ist es jedoch möglich, dass die Erreger über längere Zeit, z. T. auch intermittierend, wieder ausgeschieden werden. Jeder Shigatoxin produzierende *E. coli* ist, unabhängig vom Vorhandensein weiterer Pathogenitätsfaktoren, als potentiell pathogen anzusehen.

2.6 Legionellen

Indikation

Verdacht auf Legionellen-Pneumonie.

Es erfolgt die kulturelle Anzucht auf Spezialnährmedien.

Hinweise zur Untersuchung von Wasserproben siehe 9

Materialentnahme und Transport

Am besten geeignet sind BAL oder dünnflüssige Bronchialspülungen aber auch Pleurapunktate. Möglichst umgehend Versand bei Raumtemperatur (2 - 3 h), ansonsten Kühlung bei 2 - 8 °C.

Hinweise zur Bewertung

Bei positiver Kultur erfolgt eine Speziesbestimmung und ggf. Serogruppenbestimmung der angezüchteten Legionellen (Versand an Konsiliarlabor). Dadurch ist eine Aufdeckung von Infektquellen und -ketten möglich. Bei positivem Befund deutet der kulturelle Nachweis mit einer relativ hohen Spezifität auf das Vorliegen einer Legionellose hin. Trotzdem muss immer der klinische Verlauf berücksichtigt werden.

2.7 Multiresistente Erreger (MRE)

Multiresistente Erreger wie Methicillin-Resistente *Staphylococcus aureus* (MRSA) und multiresistente gramnegative Erreger (MRGN incl. ESBL) stellen ein hygienisches und therapeutisches Problem sowohl in Krankenhäusern als auch in Pflegeeinrichtungen dar. Sie können den Körper des Patienten an verschiedenen Stellen besiedeln und zu schweren Infektionen, wie z.B. Wundinfektionen, Sepsis und Pneumonie führen. Von einem besiedelten Patienten können die MRSA- und MRGN-Stämme auf andere Patienten und das Pflegepersonal übertragen werden.

2.7.1 Methicillin-Resistente *Staphylococcus aureus* (MRSA)

2.7.1.1 Nachweis von MRSA mittels Kultur

Indikation zur Untersuchung

Zur Abklärung der Besiedlung von Patienten mit MRSA erfolgen Abstriche von den besiedelten Regionen (Nase, Achsel, Leiste, Stirn) zum kulturellen Nachweis dieses Erregers. Bei MRSA-Erstisolaten erfolgt immer eine Bestätigung der Resistenz mittels PCR.

Anlass für die Untersuchung sind vor allem: früherer Nachweis einer Besiedlung durch MRSA, Kontakt zu einem MRSA-Patienten, Vorbereitung zur Organtransplantation, Übernahme von Patienten aus auswärtigen Intensivstationen, Übernahme von Patienten aus Ländern mit hoher MRSA-Prävalenz.

Materialentnahme und Transport

Zur Untersuchung gelangen Tupferproben, die von den oben genannten Lokalisationen entnommen wurden. Für den Abstrich werden sterile Tupfer verwendet, die zum Transport in das Labor in ein Transportmedium gegeben werden. Für jede Abstrichstelle ist ein gesonderter Tupfer zu verwenden. Um eine MRSA-Besiedlung mit hoher Sensitivität beurteilen zu können, sollten keine Einzelabstriche sondern immer Abstrichserien von jeweils 3 Proben untersucht werden. Bei einer maximalen Transportdauer von 24 Stunden ist der Abstrich bei Raumtemperatur zu transportieren. Zu jedem Material gehört ein vollständig ausgefüllter Untersuchungsauftrag, auf dem neben den Daten des Einsenders und des Patienten, die Entnahmestelle und der Hinweis, dass es sich um Untersuchungen zum Nachweis von MRSA handelt, angegeben werden sollten.

2.7.1.2 Nachweis von MRSA und cMRSA aus Kulturmaterial mittels PCR

Indikation zur Untersuchung

Bestätigung von Erstisolaten. Abklärung, ob es sich bei einem angezüchteten *Staphylococcus aureus* Stamm um einen MRSA oder cMRSA handelt.

Materialentnahme und Transport

Als Material kommen *S. aureus* Stämme auf Festnährmedien oder in Flüssigkultur in Frage. Alternativ kann Kulturmaterial mit dem Tupfer eines Abstrichbestecks aufgenommen und im Probenröhrchen mit Transportmedium bei Raumtemperatur eingesandt werden.

Befundinterpretation

Bei Nachweis des *mecA*- oder *mecC*-Gens (Resistenzgen) handelt es sich bei dem untersuchten Stamm um einen MRSA, ein zusätzlicher Nachweis der Gene für das Panton-Valentine-Leukozidin (PVL, Pathogenitätsfaktor) deutet auf das Vorliegen eines cMRSA-Stammes hin.

2.7.2 Multiresistente gramnegative Erreger (MRGN)

Indikation zur Untersuchung

Zur Abklärung der Besiedlung von Patienten mit MRGN erfolgen Urinkulturen und/oder Abstriche von besiedelten Regionen (z.B. Rachen, Wunde, Rektalabstriche) zum kulturellen Nachweis dieser Erreger.

Anlass für die Untersuchung sind vor allem: früherer Nachweis einer Besiedlung durch MRGN, Kontakt zu einem MRGN-Patienten, Vorbereitung zur Organtransplantation, Übernahme von Patienten aus auswärtigen Intensivstationen, Übernahme von Patienten aus Ländern mit hoher MRGN-Prävalenz.

Materialentnahme und Transport

Zur Untersuchung gelangen sowohl Urin als auch Tupferproben, die von den oben genannten Lokalisationen entnommen wurden. Informationen zur Urinentnahme siehe Abschnitt 1.9. Für den Abstrich werden sterile Tupfer verwendet, die zum Transport in das Labor in ein Transportmedium gegeben werden. Für jede Abstrichstelle ist ein gesonderter Tupfer zu verwenden. Bei einer maximalen Transportdauer von 24 Stunden ist der Abstrich bei Raumtemperatur zu transportieren. Zu jedem Material gehört ein vollständig ausgefüllter Untersuchungsauftrag, auf dem neben den Daten des Einsenders und des Patienten, das Material, ggf. die Entnahmestelle und der Hinweis, dass es sich um Untersuchungen zum Nachweis von MRGN handelt, angegeben werden sollten.

Befundinterpretation

Bei Nachweis bestimmter Resistenzkombinationen werden gramnegative Erreger als 3MRGN (resistent gegenüber Acylureidopenicilline, Cephalosporine der 3. und 4. Generation und Fluorochinolone) oder 4MRGN (zusätzliche Resistenz gegenüber Carbapenemen) klassifiziert. Davon unabhängig führt der Nachweis einer Carbapenemase zur Einordnung als 4MRGN. Als 3MRGN oder 4 MRGN klassifizierte Erreger sind erfassungspflichtig, 4MRGN zusätzlich auch meldepflichtig. Des Weiteren sind beim Nachweis von MRGN gemäß KRINKO-Empfehlung gesonderte Hygienemaßnahmen einzuhalten.

2.8 *Neisseria gonorrhoeae*

Indikation

N. gonorrhoeae ruft beim Menschen in der Mehrzahl der Fälle eine lokale, eitrige Entzündung der Schleimhäute des Urogenitaltraktes hervor. Bei der Frau imponiert die Erkrankung in erster Linie als Zervizitis, gefolgt von Endometritis, Salpingitis, Bartholinitis bzw. Urethritis. Beim Mann ist die Urethritis die häufigste klinische Manifestation; aufsteigende Infektionen können eine Prostatitis oder Epididymitis hervorrufen.

Es erfolgt die kulturelle Anzucht auf Spezialnährmedien und im Falle eines Nachweises eine Resistenztestung und ggf. Weiterleitung an das Konsiliarlabor für Gonokokken, da Antibiotikaresistenzen ein weltweit zunehmendes Problem darstellen.

Materialentnahme und Transport

Als Untersuchungsmaterial kommen je nach Lokalisation Urethral-, Zervikal- und Tubenabstriche in Frage, bei extragenitaler Gonorrhoeae Konjunktival-, Rachen- und Rektalabstriche.

Jeweils zwei Abstriche werden mit einem Dacron- oder Kalziumalginattupfer gewonnen. Eitriges Urethalsekret wird bei Männern am Orificium externum urethrae entnommen. Bei fehlendem Sekret

wird der Urethralabstrich im Abstand von einer Stunde nach der letzten Miktion genommen, wobei der Tupfer mit steriler isotonischer NaCl-Lösung befeuchtet unter Rotation ca. 1 - 2 cm tief in die Harnröhre eingeführt und dort einige Sekunden belassen wird. Kann ein Harnröhrenabstrich nicht erfolgen, werden alternativ die ersten 10 – 15 ml Urin aufgefangen, sofort zentrifugiert und das Sediment auf Gonokokken Spezialnährmedien inokuliert.

Vor der Entnahme von Zervikalabstrichen wird vorhandener Mukus mit einem Tupfer entfernt. Anschließend wird ein zweiter Abstrichtupfer in die Cervix uteri eingeführt und um 360 Grad gedreht. Bei der Entnahme des Tupfers muss ein Kontakt mit der Vaginalwand vermieden werden. Bei Patientinnen mit einer Bartholinitis wird eitriges Exsudat am Ausführungsgang der Drüse gewonnen. Die Proben sollten sofort auf Spezialmedien inokuliert werden. In Transportmedien bleiben Gonokokken nur 12 – 24 h vermehrungsfähig. Der Transport sowohl der Spezialmedien als auch der Transportmedien muss schnellstmöglich bei Raumtemperatur in das mikrobiologische Labor erfolgen.

Befundinterpretation

Jeder kulturelle Nachweis von *N. gonorrhoeae* sichert die Diagnose Gonorrhoe.

3. Mykobakterien-Diagnostik (Tuberkulose)

3.1 Untersuchung auf Mykobakterien (Tuberkulose)

Alle Materialien mit entsprechender Anforderung werden auf *Mycobacterium tuberculosis*-Komplex (z. B. *M. tuberculosis*, *M. bovis*, *M. africanum*) und nicht-tuberkulöse Mykobakterien (NTM) untersucht. Bei klinischem Verdacht auf das Vorliegen einer Tuberkulose sollten Proben zur Sicherung der Diagnose vor Beginn einer tuberkulostatischen Therapie gewonnen werden. Die Auswahl des Untersuchungsmaterials richtet sich nach der Organmanifestation. Wegen der von Probe zu Probe variablen und oft nur geringen Bakteriendichte sind - sofern möglich - mindestens drei, an verschiedenen Tagen gewonnene Proben zu untersuchen. Bei Verdacht auf extrapulmonale Tuberkulose ist auch die Einsendung von Sputum sinnvoll, da sich in der Lunge meist der Primärherd befindet.

Zur Behandlungskontrolle sind erneute Einsendungen im Abstand von 2 bis 4 Wochen zweckmäßig (jeweils eine Probe).

3.2 Materialentnahme und Transport

Für die Labordiagnostik auf Mykobakterien ist ausreichend Material zur Verfügung zu stellen. Auf dem Begleitschein ist unbedingt die gewünschte Untersuchung "Mykobakterien (TBC)" anzukreuzen, da Spezialmedien mit verlängerter Inkubationszeit eingesetzt werden müssen.

Geeignete Materialien

- Sputum: mindestens 2 ml (optimal 5 - 10 ml), im Morgensputum ist die Bakterienausbeute am höchsten; Sputum maximal 1 h sammeln, kein 24 h-Sammelputum! Evtl. Gewinnung nach vorheriger Provokation (z.B. Inhalation steriler, warmer 5%iger NaCl-Lösung)
- Bronchialsekret oder -lavage möglichst 2 - 5 ml Sekret bzw. 20 - 30 ml unbehandelte Lavageflüssigkeit; bronchoskopisch gewonnenes Material ist Sputum in der Ausbeute überlegen; das betroffene Lungensegment möglichst gezielt lavagieren
- Urin: Morgenurin nach Einschränkung der Flüssigkeitszufuhr am Abend vorher, mindestens 30 ml; Entnahme unter Vermeidung mikrobieller Kontamination, nicht aus Urinauffangbeuteln (Ausnahme: Einmalklebebeutel für Säuglinge und Kleinkinder), kein 24 h-Sammelurin wegen der stärkeren Verunreinigung durch Begleitkeime; nur sinnvoll bei Verdacht auf Urogenitaltuberkulose
- Punktate: z. B. Pleura-, Aszites-, Abszess-, Gelenkpunktate, möglichst aseptisch gewonnen, möglichst große Menge (30 - 50 ml), mindestens aber 10 ml; nur Originalmaterial, nicht in Blutkulturflaschen!
- Liquor: mindestens 0,5 ml, bei dringendem Verdacht auf tuberkulöse Meningitis möglichst 3 - 5 ml
- Biopsien: so viel Material wie möglich; dürfen beim Versand nicht austrocknen, daher in ein wenig steriler Kochsalzlösung verschicken; nicht in Formaldehyd fixieren!
- Abstriche: sind weniger geeignet als Biopsien (zu geringe Erregermenge); sie sind nur akzeptabel, wenn das Material nicht auf andere Weise gewonnen werden kann; vor Austrocknung geschützt verschicken (Transportmedium)
- Menstrualblut, Ejakulat, Prostatasekret: bei Verdacht auf Urogenitaltuberkulose, so viel wie möglich
- Knochenmark: bei Verdacht auf Miliartuberkulose bzw. disseminierte Mykobakteriose, mindestens 2 ml in Heparin- oder Citratröhrchen
- Blut: nur bei immungeschwächten Patienten mit Verdacht auf disseminierte Mykobakteriose, 5 - 10 ml **Heparin- oder Citrat**blut; keine Blutkulturflaschen, keine Serumröhrchen, kein EDTA-Blut
- Stuhl: mind. 1 g, nur bei immungeschwächten Patienten (HIV-Patienten); bei gezielter Fragestellung Darmtuberkulose sind endoskopisch gewonnene Darmbiopsien vorzuziehen

Nicht geeignete Probenmaterialien

- eingetrocknete Abstriche
- 24 h-Sammelputum oder 24 h-Sammelurin
- zerbrochene oder undicht verschlossene Probenröhrchen
- Formalin-fixierte Biopsien (nur für die PCR geeignet)
- Blut oder Punktate in Blutkulturflaschen

Probentransport und Lagerung

Die Proben sind möglichst schnell ins Labor zu bringen, die Transportdauer sollte 24 h nicht überschreiten. Das Material muss in sterilen, auslauf- und bruchsicheren Gefäßen transportiert werden. Die Gefäße müssen mit dem Patientennamen, der Angabe der Probenart und dem Entnahmedatum beschriftet sein. Sie sind bis zum Versand kühl bei 2 - 8 °C zu lagern, der Transport sollte ebenfalls gekühlt erfolgen.

3.3 Durchgeführte Untersuchungen

Mikroskopie

Das Probenmaterial wird entweder nach Anreicherung oder direkt zum Präparat verarbeitet. Die Präparate werden Auramin gefärbt und auf säurefeste Stäbchen untersucht. Die Nachweisgrenze in angereicherten Proben liegt bei etwa 10^4 Keime/ml, in unvorbehandelten Materialien bei etwa 10^5 Keime/ml. Das Ergebnis des Präparates liegt wochentags innerhalb von 24 h nach Materialeingang im Labor vor.

Kulturelle Anzucht

Eingesandtes Untersuchungsmaterial wird homogenisiert, evtl. durch Laugeneinwirkung dekontaminiert (Abtötung schnell wachsender Begleitflora), durch Zentrifugieren konzentriert und auf drei Spezial-Nährböden für die Anzucht von Mykobakterien angelegt. Die Nährböden werden aufgrund des langsamen Wachstums der Mykobakterien bis zu 8 Wochen bebrütet. Positive Befunde sind in der Regel nach 2-3 Wochen zu erwarten. Bei Keimwachstum werden Mykobakterien durch molekularbiologische und massenspektrometrische Methoden identifiziert. Von Erstisolaten des *Mycobacterium tuberculosis*-Komplex wird darüber hinaus eine **Empfindlichkeitsprüfung** durchgeführt. Diese erfolgt molekularbiologisch für die beiden wichtigsten Medikamente Rifampicin und Isoniazid sowie phänotypisch für die Medikamente Rifampicin, Isoniazid, Pyrazinamid, Ethambutol und Streptomycin.

Die Anzucht von Mykobakterien kann gestört werden, wenn schnell wachsende Begleitflora die Nährmedien überwuchert. Ebenso kann eine bereits begonnene Therapie mit Tuberkulostatika die Anzucht von Mykobakterien verhindern. NTM finden sich häufig in der Umwelt (z. B. Wasser) und sind meist apathogen oder lediglich fakultativ pathogen. Ihr Nachweis kann daher ohne klinische Bedeutung sein. Eine Identifizierung bis zur Speziesebene findet daher ggf. erst nach Rücksprache mit dem Einsender statt.

Nukleinsäurenachweis mittels Amplifikationstechnik (NAT)

Der Nukleinsäurenachweis (NAT, z. B. mittels PCR) auf *Mycobacterium tuberculosis*-Komplex dient dem Nachweis eines spezifischen Genabschnittes von *M. tuberculosis*, *M. bovis*, *M. caprae*, *M. bovis* BCG, *M. africanum*, *M. canettii* und *M. microti* in Patientenproben. Die NAT ist eine schnelle Methode (Dauer etwa ein Arbeitstag) im Gegensatz zur Kultur. Außerdem ist sie mit einer Nachweisgrenze von ca. 10 - 100 Mykobakterien pro ml Probenmaterial wesentlich empfindlicher als die Mikroskopie.

Das Verfahren ist nicht zur ungerichteten Ausschlussdiagnostik und zur Behandlungskontrolle geeignet.

Die Durchführung des Nukleinsäurenachweises ist indiziert:

- bei respiratorischen Sekreten von Patienten mit klinischem, radiologischem und/oder histologischem Verdacht auf eine Lungentuberkulose, bei denen mikroskopisch keine säurefesten Stäbchen nachweisbar sind
- bei mikroskopisch positiven Proben mit säurefesten Stäbchen, wenn es sich mit hoher Wahrscheinlichkeit auch um NTM handeln kann (z. B. Atemwegssekrete bei AIDS Patienten)
- bei Liquor cerebrospinalis bei Verdacht auf Meningitis tuberculosa

Für den Nukleinsäurenachweis ist keine zusätzliche Einsendung nötig, verwendet wird ein Teil des zur Kultur auf Mykobakterien eingesandten Materials.

Interferon-Gamma-Release-Assay (IGRA)

In Ergänzung der direkten Tuberkulose-Diagnostik wird als Gamma-Interferon-Test der QuantiFERON-TB Gold Plus-in-Tube-Test durchgeführt.

Der QuantiFERON-Test ist ein indirekter in-vitro-Test zum Nachweis einer latenten oder aktiven Infektion mit Bakterien des *Mycobacterium tuberculosis*-Komplexes. Er misst die zellvermittelte Immunreaktion (Interferon-Gamma-Produktion von T-Lymphozyten) auf Tuberkulose-spezifische Peptidantigene (ESAT-6 und CFP-10). Diese Proteine fehlen in den BCG-Stämmen und den meisten nichttuberkulösen Mykobakterien (Ausnahmen: *M. kansasii*, *M. szulgai*, *M. marinum*).

Indikation

Der QuantiFERON-Test wird zur Diagnostik einer latenten oder aktiven Tuberkulose, z. B. bei Umgebungs- und Screeninguntersuchungen bei folgenden Fragestellungen eingesetzt:

- primärer Einsatz bei Kontaktpersonen über 5 Jahren
- Tuberkulose-Screening Inhaftierter bei Aufnahme in eine Justizvollzugsanstalt Thüringens
- Tuberkulose-Screening von Asylbewerbern und Flüchtlingen bei Aufnahme in eine Gemeinschaftseinrichtung in Thüringen
- bei Kindern unter 5 Jahren zur Bestätigung eines positiven Hauttests bzw. als Alternative bei nicht durchführbarem oder nicht bewertbarem Hauttest.

Der QuantiFERON-Test kann darüber hinaus ein diagnostischer Baustein zur Diagnose einer Tuberkulose-Erkrankung sein.

Materialentnahme und Transport

- Für die Blutentnahme werden spezielle Röhren benötigt, die in der benötigten Anzahl beim TLV angefordert werden können. Die Röhren bis zur Verwendung bei 4 – 25 °C lagern. Verfallsdatum beachten.
- Pro Blutentnahme werden **vier Entnahmeröhren** benötigt:
 1. Nullkontrolle (grauer Verschluss)
 2. TB1-spezifisches Antigen (grüner Verschluss)
 3. TB2-spezifisches Antigen (gelber Verschluss)
 4. Positiv-Kontrolle mit Mitogen (lila Verschluss)

Die Röhren sollten bei der Blutentnahme in dieser Reihenfolge befüllt werden. Die Positiv-Kontrolle dient zur Überprüfung, ob genügend T-Lymphozyten in der Blutprobe vorhanden sind. Sie ist notwendig bei der Untersuchung von Patienten mit Lymphopenie oder unter Immunsuppression.

- Pro Patient **genau je 1 ml** venöses Blut in jedes der vier Entnahmeröhren füllen (bis zur schwarzen Markierungslinie).
- Die Röhren durch 8- bis 10-maliges Umkehren oder durch 5 Sekunden langes Schütteln mischen. Dabei die **gesamte Innenwand** des Röhrchens mit Blut benetzen.
- Alternativ kann ein Na-Heparin-Röhrchen, befüllt mit mindestens 5 ml Blut, eingesendet werden.
- Die Röhren müssen schnellstmöglich, spätestens jedoch **16 Stunden nach Blutentnahme** im TLV eintreffen (Kurierdienst nutzen). Die Aufbewahrung und der Transport müssen bei **Raumtemperatur** (25 ± 5 °C) erfolgen. Die Blutproben nicht im Kühlschrank oder Gefrierschrank aufbewahren!

Alternativ können die Röhren nach Befüllung vor Ort aufrecht 16 - 24 h bei 37 °C im Brutschrank bebrütet werden. Der Versand in das Labor muss anschließend bei Raumtemperatur innerhalb von 3 Tagen erfolgen.

3.4 Befundinterpretation

Mikroskopisch ist keine Unterscheidung zwischen Tuberkulosebakterien und NTM möglich. Allerdings spricht der mikroskopische Nachweis säurefester Stäbchen in Sekreten des Respirationstrakts mit hoher Wahrscheinlichkeit für das Vorliegen einer Tuberkulose (Ausnahme: AIDS Patienten).

Mikroskopisch und/oder NAT positive, kulturell negative Befunde können bei behandelten Patienten auftreten.

Die Bewertung eines positiven Nukleinsäurenachweises hat immer im Zusammenhang mit Mikroskopie, Kultur und Klinik zu erfolgen, da auch abgestorbenes Bakterienmaterial nachgewiesen wird. Ein negatives NAT-Ergebnis schließt eine Tuberkulose nicht aus!

Jeder kulturelle Nachweis von *M. tuberculosis* ist als pathologisch anzusehen.

Einzelisolate von NTM aus Sputum oder Urin sind häufig Kontaminanten ohne klinische Bedeutung. Hier ist eine Speziesidentifizierung meist nicht notwendig. Eine medizinische Bedeutung von NTM ist anzunehmen, wenn der Keimnachweis aus primär sterilem Material erfolgte oder in mehreren, an

verschiedenen Tagen gewonnenen Proben gelingt oder der mikroskopische Nachweis positiv ist. Die klinischen Daten müssen auf eine atypische Mykobakteriose hinweisen.

Ein positives Ergebnis des Quantiferon-Tests unterstützt die Diagnose einer TB-Infektion. Eine Unterscheidung zwischen latenter Infektion, länger zurückliegender Erkrankung und aktiver Tuberkulose ist nicht möglich. Für die Bestätigung bzw. den Ausschluss einer TB-Erkrankung sind daher weitere klinische und diagnostische Untersuchungen notwendig.

Ein negatives Ergebnis des Quantiferon-Tests schließt das Vorliegen einer aktiven, behandlungsbedürftigen Tuberkulose nicht aus!

4. Sonstige bakteriologische Untersuchungen

4.1 Untersuchung von Lebensmitteln im Zusammenhang mit Erkrankungen

4.1.1 Indikation zur Untersuchung

Lebensmittel können bei nicht sachgerechter Zubereitung oder Lagerung mit Mikroorganismen kontaminiert werden. Diese Mikroorganismen selbst, deren Toxine oder Abbauprodukte des Lebensmittels können bei Aufnahme dieser Lebensmittel Erkrankungen hervorrufen. Als Symptome können Durchfall, Erbrechen, Unwohlsein, Kreislaufstörungen und damit im Zusammenhang stehende Krankheitserscheinungen auftreten.

Die Äußerung eines Verdachtes, dass ein verzehrtes Lebensmittel eine körperliche Beeinträchtigung im Sinne einer Erkrankung hervorgerufen hat, ist der Anlass zur Untersuchung von Lebensmitteln auf Lebensmittelvergifter (*Staphylococcus aureus*, *Bacillus cereus*, *Clostridium perfringens*) und Durchfallerreger (i.d.R. Salmonellen, abhängig vom Lebensmittel oder auf Anforderung auch *Campylobacter*, Vibrionen und Listerien). Dieser Verdacht wird in der Regel von einem Bürger gegenüber dem Gesundheits- oder dem Veterinär- und Lebensmittel-Überwachungsamt geäußert.

Ziel der Untersuchung ist die Ermittlung der Belastung der Lebensmittel mit Mikroorganismen, insbesondere mit Bakterien, die als Lebensmittelvergifter bekannt sind bzw. als pathogen oder potentiell pathogen für den Menschen eingeschätzt werden.

4.1.2 Gewinnung der Proben

Zur Untersuchung gelangen Lebensmittelproben, die im Zusammenhang mit Erkrankungen beim Menschen stehen. Sichergestellt werden diese Proben in der Regel vom Veterinär- und Lebensmittel-Überwachungsamt, in Ausnahmefällen auch vom Gesundheitsamt. Einsendungen von Privatpersonen werden nur nach Rücksprache und Auftragserteilung durch die genannten Ämter oder die Abteilung Lebensmitteluntersuchung des TLV entgegengenommen.

Die Proben sollten in der Regel gekühlt oder gefroren in das Labor gebracht werden. Sie sind in getrennten, dafür geeigneten Gefäßen zu transportieren. Auslaufen, Eindringen von fremden Materialien sowie das Durchmischen der Proben sind auszuschließen.

Die Probenmenge je Untersuchungsgut sollte so groß sein, dass alle notwendigen Untersuchungen durchgeführt werden können, bei Einzelproben mindestens 100 g, bei Mischproben mindestens 200 g.

Zu jeder Probe ist ein Probenbegleitschein erforderlich. Mehrere Proben, die zu einem Vorgang gehören, können auf einem Begleitschein zusammen erfasst werden.

Auf dem Begleitschein sind mindestens der Einsender, die Probennummer der einsendenden Stelle, die Entnahmestelle, die Art der Probe, der Grund für die Untersuchung, Hinweise besonders zur Art des Verdachtes oder der Beschwerde und das Datum sowie die Unterschrift erforderlich. In der Regel sollten die standardisierten Probenbegleitscheine nach LFGB verwendet und entsprechend ausgefüllt werden.

4.2 Tupferabstriche auf spezifische Lebensmittelvergifter

4.2.1 Indikation zur Untersuchung

Lebensmittel können bei nicht sachgerechter Zubereitung oder Lagerung mit Mikroorganismen kontaminiert werden. Unzureichend gereinigte Arbeitsmittel und unsaubere Arbeitsumgebung fördern den Verbleib und das Wachstum von Mikroorganismen in Bereichen der Lebensmittelherstellung und Bearbeitung. Ziel der Untersuchung ist die Ermittlung der Belastung des Umfeldes der Lebensmittelbereitung mit Mikroorganismen, insbesondere mit Bakterien, die als Lebensmittelvergifter bekannt sind bzw. als pathogen oder potentiell pathogen für den Menschen eingeschätzt werden.

4.2.2 Gewinnung der Proben

Zur Untersuchung gelangen Tupferproben von Flächen und Gegenständen, auf oder mit denen Lebensmittel, die in den öffentlichen Verkehr gebracht werden, zubereitet werden.

Abgenommen werden diese Proben in der Regel vom Veterinär- und Lebensmittelüberwachungsamt, in Ausnahmefällen auch vom Gesundheitsamt. Einsendungen von Privatpersonen werden nur nach Rücksprache und Auftragserteilung durch die genannten Ämter oder die Abteilung Lebensmitteluntersuchung des TLV entgegengenommen.

Die Tupfer sollten in einem Transportmedium bei Raumtemperatur in das Labor gebracht werden. Da meist mehrere Tupferproben von einem Vorgang abgenommen werden, ist zu jedem Vorgang ein Probenbegleitschein erforderlich. Auf dem Begleitschein sind mindestens der Einsender, die Probennummer der einsendenden Stelle, die Entnahmestelle der Proben und der Grund für die Untersuchung anzugeben. Hinweise zur Art des Verdachteten oder der Beschwerde und das Datum sowie die Unterschrift sind erforderlich. In der Regel sollte das „Protokoll über bakteriologische Betriebsüberwachung“ entsprechend der Vorgabe des Bundesverbandes der Lebensmittelkontrolleure verwendet und entsprechend ausgefüllt werden.

4.3 Untersuchung auf bioterroristisch relevante bakterielle Erreger

Bei Verdacht auf das Ausbringen bioterroristisch relevanter bakterieller Erreger ist das verdächtige Material unter besonderen Sicherheitsbedingungen zu asservieren und ins Labor zu transportieren.

4.3.1 Materialentnahme und Transport

Vor Durchführung einer mikrobiologischen Diagnostik ist sicher zu stellen, dass es sich nicht um Explosivstoffe, radioaktive Materialien oder chemische Kampfstoffe handelt. Vor der Materialasservierung ist eine Risikoanalyse durch die Einsatzkräfte vor Ort (z. B. Polizei, Gesundheitsamt) vorzunehmen. Je nach vorliegender Situation müssen unterschiedliche Schutzmaßnahmen ergriffen werden. Jedem Material ist ein ausgefüllter Begleitschein beizulegen, mit genauer Angabe von Einsender, Art des Materials, Fundort und –zeit, gewünschter Untersuchung, bescheinigter Prüfung auf Radioaktivität und Sprengstoffe.

Vorgehen bei geschlossenem Behältnis (Umschlag, Päckchen)

Hier ist das Risiko einer Exposition mit Krankheitserregern in der Regel gering. Der Gegenstand sollte in folgender Weise asserviert werden:

- Anlegen von zwei Paar Einweghandschuhen (ggf. Schutzkittel oder Einmaloverall)
- Verbringen des Gegenstandes in einen reißfesten Plastikbeutel geeigneter Größe
- Einbringen des sorgfältig verschlossenen ersten Plastikbeutels in einen zweiten, gleichfalls zu verschließenden Kunststoffbeutel
- Ausziehen des äußeren Handschuhpaares durch Umstülpen und Entsorgung in einen Plastiksack
- Einbringen des doppelten Beutels mit der Probe in eine geeignete, möglichst stoßfeste Umverpackung (z. B. Styroporbox, verschließbarer Kunststoffbehälter, fester Karton), ausgefüllten Begleitschein beilegen, Umverpackung fest verschließen
- Entsorgung der restlichen Schutzkleidung (zweites Handschuhpaar, ggf. Schutzkittel/Overall) in den Plastiksack mit dem ersten Handschuhpaar. Sack verschließen. Händedesinfektion durchführen.
- Beschriftung der Umverpackung mit Angaben zu Fundort, Datum und Uhrzeit, Absender und Empfänger

Vorgehen bei geöffnetem Behältnis und Umweltproben

- Anlegen eines der Gefahr entsprechenden Einwegschutzzanzuges (z. B. Overall) mit Kapuze (Alternativ: Einmal-Haube)
- Anlegen von Einweg-Plastik-Überziehtiefeln
- Anlegen einer partikelfiltrierenden Halbmaske (FFP3)
- Anlegen einer Arbeitsschutzbrille mit seitlichem Spritzschutz
- Anlegen von doppelten Einweghandschuhen
- Probenentnahme:
 - Pulver, Erde, Flüssigkeiten: mit Einmal-Spatel oder -Löffel in ein geeignetes dichtschießendes Probengefäß aus Kunststoff mit Außengewinde füllen (Gefäße für mikrobiologische Untersuchungsmaterialien, z. B. Stuhlröhrchen), Probengefäß verschließen, Probengefäß von

außen mit geeignetem Flächendesinfektionsmittel (nach RKI Liste Wirkungsspektrum B, z. B. 1% Peressigsäure) abwischen, äußeres Handschuhpaar durch Umstülpen ausziehen, in einen Plastiksack entsorgen.

Probengefäß in ein widerstandsfähiges, wasserdichtes, auslaufgeschütztes Schutzgefäß mit Saugeinlage nach EN 829 bringen, Schutzgefäß verschließen, beschriften (Art der Probe, Entnahmedatum). Schutzgefäß (evtl. auch mehrere) in eine geeignete, möglichst stoßfeste Umverpackung bringen (z. B. Styroporbox, verschließbarer Kunststoffbehälter, fester Karton), ausgefüllten Begleitschein beilegen, Umverpackung fest verschließen. Entsorgung der restlichen Schutzkleidung (zweites Handschuhpaar, Überschuhe, Overall, Atemmaske) in den Plastiksack mit dem ersten Handschuhpaar. Sack verschließen. Händedesinfektion durchführen. Beschriftung der Umverpackung mit Angaben zu Fundort, Datum und Uhrzeit, Absender und Empfänger.

- Geöffnete Postsendungen, Gegenstände: in einen reißfesten Plastikbeutel verbringen, Beutel verschließen, äußerliche Wischdesinfektion durchführen, äußeres Handschuhpaar durch Umstülpen ausziehen, in einen Plastiksack entsorgen.

Einbringen des sorgfältig verschlossenen ersten Plastikbeutels in einen zweiten, gleichfalls zu verschließenden Kunststoffbeutel, den doppelten Beutel mit der Probe in eine geeignete, möglichst stoßfeste Umverpackung (z. B. Styroporbox, verschließbarer Kunststoffbehälter, fester Karton) legen, Entsorgung der restlichen Schutzkleidung (zweites Handschuhpaar, Überschuhe, Overall, Atemmaske) in den Plastiksack mit dem ersten Handschuhpaar. Sack verschließen. Händedesinfektion durchführen.

Ausgefüllten Begleitschein dem Probenbeutel beilegen, Umverpackung fest verschließen. Beschriftung der Umverpackung mit Angaben zu Fundort, Datum und Uhrzeit, Absender und Empfänger.

4.3.2 Vorgehen bei Situationen mit Hinweisen auf aktive Verstäubung oder Vernebelung

Die hier beschriebenen Maßnahmen sind nur dann zu empfehlen, wenn Räume oder begrenzte Bereiche betreten werden müssen, in denen davon auszugehen ist, dass infektiöse Stäube oder Nebel entstehen konnten und verbreitet wurden.

Es sollten organisatorisch folgende Bereiche eingerichtet werden:

Schwarzbereich: Bereich, in dem Raumluft oder Oberflächen mit infektiösen Erregern kontaminiert sein könnten

Graubereich: Dekontaminationsstelle; nicht kontaminierter Bereich, der geeignet ist, Dekontaminationsmaßnahmen (Personen, Geräte, Proben) durchzuführen ohne potentielle Kontamination der Umwelt

Weißbereich: nicht kontaminierter äußerer Absperrbereich für Einsatzkräfte

Probenentnahme innerhalb des Schwarzbereiches:

- Vor Betreten des Schwarzbereiches Anlegen eines Einwegoveralls, darüber ein Schutzanzug, der dicht mit einem Partikelfiltergerät mit Vollmaske (P3) abschließt und den gesamten Körper vor Aerosolen und Stäuben schützt (z. B. Chemikalienschutzanzug)
- Die Probenentnahme sollte durch im Landkreis bestimmte Personen erfolgen und muss geeignet sein, erregerkundiges Material zu sammeln: Pulver, Erde, Flüssigkeiten in dichtschießende Probenröhrchen bringen, Gegenstände in einen reißfesten Plastikbeutel verbringen, von Oberflächen Tupferabstrichproben oder Wischproben nehmen, evtl. Luftproben sammeln (mit Luftkeimsammler)
- Die gesammelten, primär verpackten Proben werden in den Graubereich gebracht, wo sie äußerlich desinfiziert und von zusätzlichem Personal weiter verpackt und in Gefahrgutbehälter gebracht werden (Schutzkleidung und weitere Verpackungsmaßnahmen wie oben unter „Vorgehen bei geöffnetem Behältnis und Umweltproben“ beschrieben“)
- Die verpackten Proben im Gefahrgutbehälter werden nach Ablegung der Schutzkleidung in den Weißbereich gebracht, wo die Umverpackung erfolgt sowie das Ausfüllen und Beilegen der Begleitscheine

Die Mehrzahl bioterroristisch relevanter bakterieller Erreger ist der Risikogruppe 3 zugeordnet, wodurch beim Transport diagnostischer Proben die besonderen Anforderungen zur Beförderung von Gefahrgütern der Klasse 6.2 zu beachten sind. Es müssen bauartgeprüfte, UN-zertifizierte, zusammengesetzte Verpackungen entsprechend Verpackungsordnung P 650 verwendet werden, und es darf nur ein Transport auf dem Landweg erfolgen.

Die Organisation des Transportes von Umweltproben zur Untersuchung auf bioterroristische Erreger erfolgt durch den zuständigen Landkreis / kreisfreie Stadt. Die Zuständigkeit ist territorial festzulegen. Der Versand der Proben muss umgehend erfolgen. Der Transport erfolgt bei Raumtemperatur.

Für den Transport der Proben in das Labor bestehen zwei Möglichkeiten:

- Probentransport durch Einsatzkräfte (z. B. Feuerwehr) als Notfallbeförderung zur Rettung menschlichen Lebens und der Umwelt. Dieser Transport ist von Gefahrgutbestimmungen freigestellt. Die Außenverpackung sollte aus einem innen abgepolsterten, verschließbaren Behältnis aus Metall oder stabilem Kunststoff bestehen und sicher im Fahrzeug gelagert sein.
- Probentransport durch einen Kurierdienst. Hierbei müssen ggf. notwendige Beförderungspapiere (Frachtbrief) ausgefüllt und beigelegt werden.

4.3.3 Durchgeführte Untersuchungen

Die Proben können im Labor auf folgende mögliche bioterroristische Erreger untersucht werden:

- Milzbrand (*Bacillus anthracis*), Standarduntersuchung
- Auf besondere Anforderung:
- Pest (*Yersinia pestis*)
 - Brucellose (*Brucella* spp.)
 - Botulismus (*Clostridium botulinum*, inkl. Nachweis des Botulinum-Toxins)
 - *Staphylococcus aureus*, Enterotoxin Typ B Bildung
 - *Clostridium perfringens*, Epsilon-Toxin Bildung
 - Multiresistente *Mycobacterium tuberculosis* Stämme

4.3.4 Befundinterpretation

Beim Nachweis bioterroristisch relevanter bakterieller Erreger in einer Probe wird für das weitere Vorgehen auf die Empfehlungen des Robert Koch Instituts verwiesen.

5. Mykologische Untersuchungen

5.1 Untersuchung von klinischem Material auf Pilze

5.1.1 Indikation zur Untersuchung

Pilzinfektionen sind schwierig zu diagnostizieren, da die klinische Symptomatik vielgestaltig und wenig spezifisch ist. Ein direkter Verdacht auf eine opportunistische Pilzinfektion ergibt sich meist erst dann, wenn andere infektiöse Erreger nicht gefunden wurden oder eine antibakterielle Therapie die Symptomatik nicht verbesserte. Die Diagnose opportunistischer Pilzinfektionen beruht immer auf einer Synopsis des klinischen Bildes und der Laborbefunde.

Sprosspilze (Hefen, z. B. Candida)

- Klinischer Verdacht auf Soor (Schleimhautmykose)
- Klinischer Verdacht auf invasive Candidose bei einem Risikopatienten (immunsupprimierter Patient: z. B. hämatologische Erkrankung, maligner Tumor, Zytostatikatherapie, Immundefekt, AIDS, Diabetes mellitus, nach Bauchoperation, längerdauernde Intensivtherapie, Frühgeborenes)
- Überwachung von Risikopatienten ohne klinische Symptome
- Verdacht auf chronische mukokutane Candidose
- Verdacht auf Kryptokokkose, z. B. bei AIDS (Liquor, Respirationstrakt)
- Klinischer Verdacht auf Pityriasis versicolor (Sprosspilzerkrankung der Haut)

Schimmelpilze (z. B. Aspergillus)

- Klinischer Verdacht (z. B. persistierende systemische Infektionszeichen trotz mehrtägiger Breitspektrumantibiose oder auffälliges Röntgenbild) auf invasive Schimmelpilzerkrankung (z. B. Aspergillose, Zygomycose, Fusariose) bei einem Risikopatienten (neutropenischer Patient nach z. B. Zytostatikatherapie, nach Knochenmark-, Lungen- oder Lebertransplantation)
- Wundinfektion nach Tropenaufenthalt, Verdacht auf subkutane oder tiefe Verletzungsmykose
- Verdacht auf außereuropäische Systemmykose (z. B. Histoplasmose, Blastomykose, Coccidioidomykose) nach Aufenthalt in einem Endemiegebiet

Hautpilze (Dermatophyten)

- Klinischer Verdacht auf Hautpilzerkrankung (Tinea)
- Klinischer Verdacht auf Nagelpilzerkrankung (Onychomykose)

5.1.2 Materialentnahme und Transport

Für die mykologische Labordiagnostik ist ausreichend Material zur Verfügung zu stellen. In der Regel reicht für die Untersuchung auf Bakterien und Sprosspilze/Schimmelpilze die Einsendung einer Probe. Auf dem Begleitschein ist in diesem Fall unbedingt die gewünschte Untersuchung "Pilze" anzukreuzen, da Spezialmedien mit verlängerter Inkubationszeit eingesetzt werden müssen. Für die Untersuchung auf Dermatophyten gelten besondere Bedingungen (siehe unten).

Geeignete Materialien

Untersuchung auf Sprosspilze (Hefen)

- Abstriche von Mundhöhle, Vagina, Urethra, Glans penis, Wunden: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.1
- Mundspülwasser: Dieses Material ist zur quantitativen Bestimmung von Sprosspilzen im Rachenraum geeignet. Der Patient gurgelt eine Minute lang 10 bis 15 ml steriles Wasser oder sterile Kochsalzlösung und speit anschließend das Gurgelwasser in ein steriles weithalsiges Transportgefäß. Das Material sofort ins Labor bringen, es kann kurzfristig (< 5 h) kühl bei 2 - 8 °C gelagert werden.
- Eiter, Exsudat, Drainageflüssigkeit: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.1, 1.6
- Gewebeproben: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.2

- Blutkultur: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.3. Wichtig ist die Entnahme mehrerer Blutkulturen, da die Keimdichte bei einer Fungämie meist sehr gering ist.
- Katheterspitzen: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.4
- Liquor: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.5
- Sputum, Trachealsekret, Bronchialsekret, Bronchoalveoläre Lavage: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.8
- Stuhl: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.9
- Urin: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.10
- Klebebandabrisspräparat bei Pityriasis versicolor: Verdächtige Hautstellen können mittels Wood-Licht-Beleuchtung (UV-Licht bei 365 nm) eingegrenzt werden. Ein Abrisspräparat mit transparentem Klebeband (z. B. Tesafilm kristallklar) durchführen. Klebeband auf einen Objektträger kleben und bei Raumtemperatur ins Labor schicken.

Untersuchung auf Schimmelpilze

- Eiter, Exsudat, Drainageflüssigkeit: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.1, 1.6
- Gewebeproben: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.2
- Sputum, Trachealsekret, Bronchialsekret, Bronchoalveoläre Lavage: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.8
- Katheterspitzen: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.4
- Blutkulturen: Entnahme und Versand siehe Bakteriologie 1.3. Bei einer systemischen Infektion durch Schimmelpilze ist die Blutkultur fast immer negativ (Ausnahme: Infektionen durch *Fusarium* sp., *Scedosporium* sp.).

Untersuchung auf Hautpilze (Dermatophyten)

Abstriche sind nicht geeignet zum Nachweis von Dermatophyten! Keine mit der Schere abgeschnittenen Nagelteile oder Haare ins Labor schicken!

- Haut: Mykoseverdächtige Krankheitsherde mit Mulltupfer oder Schwämmchen mit 70 %igem Ethanol desinfizieren. Alle Auflagerungen – auch lose anhaftende Hautschuppen - entfernen. Mit sterilem Skalpell oder scharfem Löffel vom Rande des Herdes möglichst viele (20 - 30) Schüppchen lösen. Schuppen in einem sterilen Gefäß ohne Zusätze sammeln. Der Transport erfolgt bei Raumtemperatur.
- Nägel: Nach gründlicher Reinigung mit 70 %igem Ethanol zunächst alle leicht ablösbaren bröckeligen Teile entfernen. Mit sterilem Skalpell oder kleinem scharfem Löffel bzw. einer Fräse Material aus den befallenen Arealen der Nagelplatte (Rand der Läsion) ablösen. Nagelspäne in einem sterilen Gefäß ohne Zusätze sammeln. Der Transport erfolgt bei Raumtemperatur.
- Haare: Evtl. vorhandene Krusten und grobe Schuppen entfernen, ggf. Entnahmestelle mit 70 %igem Ethanol abtupfen. Einige Haarstümpfe mit Epilationspinzette entnehmen. Wichtig ist das Vorhandensein der Haarwurzel! Auffällige Haare (grau oder entfärbt, glanzlos oder weißliche Hülle, abgebrochen) für die Probengewinnung bevorzugen. Evtl. Haarstümpfe mit dem Skalpell oder scharfem Löffel „ausgraben“. Beim Favus sind die Scutula (Borken mit Pilzelementen) geeignet. Haare in einem sterilen Gefäß ohne Zusätze sammeln. Der Transport erfolgt bei Raumtemperatur.

5.1.3 Durchgeführte Untersuchungen

Mikroskopie

Materialien zur Untersuchung auf Schimmelpilze und Dermatophyten werden mikroskopisch mittels Calcofluorweiß-Präparat untersucht, Materialien zur Untersuchung auf Sprosspilze (außer Stuhl) mittels Gram-Präparat. Von Liquor wird zur Untersuchung auf *Cryptococcus neoformans* ein Tuschepräparat angefertigt. Das Ergebnis mikroskopischer Präparate liegt innerhalb von 1 - 3 h vor.

Kulturelle Anzucht

Die Anzucht auf Pilze erfolgt auf Spezialnährmedien. Pilze wachsen langsamer als Bakterien. Bei Sprosspilzen (Hefen) ist eine Anzüchtung normalerweise innerhalb von 48 h möglich, Schimmelpilze benötigen bis zu 7 Tagen, Dermatophyten und Erreger außereuropäischer Systemmykosen 3 bis 4 Wochen.

Empfindlichkeitsprüfung

Eine Empfindlichkeitsprüfung gegenüber Antimykotika wird für Sprosspilze bei Verdacht auf eine invasive Mykose durchgeführt.

Es werden folgende Antimykotika getestet: Amphotericin B, Fluconazol, Voriconazol, Posaconazol, Caspofungin, Anidulafungin.

5.1.4 Befundinterpretation

Candida Arten werden auch bei Gesunden häufig im Magen-Darm-Trakt als Besiedler gefunden. Ein Nachweis aus diesen Materialien liefert daher erst bei hohen Keimzahlen einen Hinweis auf das Vorliegen einer Mykose: z. B. Mundspülwasser, Sputum, Stuhl > 10⁵ KBE/ml. Im Urin weisen Keimzahlen ≥ 10³ KBE/ml auf eine Mykose hin (bei Ausschluss einer Genitalmykose). Der Nachweis von Pilzen aus primär sterilen Materialien ist stets als pathologisch zu werten.

Saccharomyces cerevisiae ist die taxonomische Bezeichnung für die Bier-/Brothefe; ihr Nachweis im Mund und Gastrointestinal-Trakt ist als Normalbefund zu betrachten.

Schimmelpilzsporen sind regelmäßig in der Umgebungsluft nachzuweisen. Der Nachweis von Schimmelpilzen aus Materialien des Respirationstrakts ist daher immer im Zusammenhang mit dem klinischen Bild zu bewerten. Andererseits kann auch beim Vorliegen einer invasiven Aspergillose die Kultur negativ sein.

Der Nachweis von Dermatophyten in menschlichem Material ist generell als pathologisch zu werten. Bei Befall mehrerer Mitglieder einer Gemeinschaft (Familie, Kaserne, Kindergarten etc.) ist immer die kulturelle Identifizierung anzustreben. Je nach Erreger werden weitere hygienische Maßnahmen erforderlich (z. B. Identifizierung und Sanierung infizierter Haustiere). Man beachte: Haut-/Haar-/Nagelmykosen können auch durch Pilze anderer Gattungen hervorgerufen werden (z. B. *Candida* spp., *Aspergillus* spp., *Scopulariopsis brevicaulis*).

5.2 Bronchiallavage (BAL) zur Untersuchung auf *Pneumocystis jirovecii*

5.2.1 Indikation zur Untersuchung

Patienten mit Immunschwäche sowie unklarem Lungenbefund, Fieber und Pneumonieverdacht sind auf Pneumocystis-Pneumonie (PCP) zu untersuchen. Der Nachweis von *Pneumocystis jirovecii* (neuerdings den Pilzen zugerechnet) erfolgt aus Bronchiallavage.

5.2.2 Materialentnahme und Transport

Es sind ca. 10 ml bronchoaveoläre Spülflüssigkeit zu entnehmen und in einem sterilen Sputumröhrchen mit Schraubverschluss umgehend gekühlt zur Untersuchung einzusenden (max. Transportdauer 24 h). In Ausnahmefällen kann das Material bis zu 24 Stunden bei 2 – 8 °C gelagert werden.

Eine telefonische Vorinformation wird erwünscht.

5.2.3 Durchgeführte Untersuchungen

Der mikroskopische Nachweis aus dem Material erfolgt nach Calcofluorweiß-Färbung.

5.2.4 Befundinterpretation

Bei negativem Untersuchungsbefund und weiterbestehendem klinischen Verdacht auf Pneumocystis-Pneumonie ist eine Kontrolluntersuchung angezeigt.

5.3 Untersuchung von Umweltproben auf Schimmelpilze

Schimmelpilzwachstum in Innenräumen kann bei Feuchteschäden in Mauerwerks- und Gebäudestrukturen auftreten, wird zunehmend aber auch in Gebäuden beobachtet, die aus energetischen Gründen aufwändig abgedichtet wurden. Die gesundheitliche Bewertung der Schimmelpilzbelastungen geschieht wegen einer Reihe noch offener Fragen nicht immer sicher. Indikationen zur Untersuchung auf Schimmelpilze in Innenräumen können sein:

- Sichtbarer Schimmelbefall in Innenräumen
- Gesundheitliche Probleme (z. B. allergische Reaktionen wie Rhinitis, Asthma), die im Zusammenhang mit dem Aufenthalt in einem mit Schimmelpilzen belasteten Raum stehen können

5.3.1 Materialentnahme und Transport

Der Umfang der Materialeinsendung richtet sich nach der konkreten Fragestellung und ggf. nach den Wünschen des Auftraggebers. Die Materialentnahme ist ggf. mit dem Labor abzusprechen.

Geeignete Materialien

- Materialproben von Tapeten, Putz, Holzverkleidungen: Sichtbar befallenes Material mit einem geeigneten scharfen Gegenstand von der Wand entfernen und in ein sauberes Transportgefäß bringen (z. B. Plastikbeutel, Alufolie, steriles Röhrchen). Entnommen werden sollten mindestens 10 cm² bzw. 10 - 20 Putzbröckel. Der Transport erfolgt bei Raumtemperatur.
- Tupferabstriche von befallenen Flächen: Mit einem feuchten sterilen Tupfer die befallenen Flächen abstreichen. Tupfer in einem Gefäß ohne Transportmedium bei Raumtemperatur ins Labor schicken.
- Luftkeimmessungen zur Bestimmung der kultivierbaren luftgetragenen Pilzsporen (siehe 10.2.1)
- Abklatschproben (siehe 10.2.2)

Den Materialien muss ein ausgefüllter Begleitschein mit Angaben über Art und Entnahmeort des Materials beigelegt werden. Bei Privatpersonen müssen außerdem vollständiger Name und Adresse angegeben werden, sowie eine unterschriebene Kostenübernahmeerklärung beigelegt werden.

5.3.2 Durchgeführte Untersuchungen

Mikroskopie

Materialproben und Abstriche werden mikroskopisch mittels Baumwollblau-Präparat auf Pilzelemente untersucht. Das Ergebnis mikroskopischer Präparate liegt innerhalb von 1 – 3 h vor.

Kulturelle Anzucht

Die Anzucht auf Pilze erfolgt auf unterschiedlichen Spezialnährmedien. Einige innenraumrelevante Schimmelpilzarten wachsen nur langsam, daher beträgt die Bebrütungsdauer 8 – 10 Tage.

5.3.3 Befundinterpretation

Die Bewertung des erhobenen Befundes erfolgt entsprechend dem „Leitfaden zur Vorbeugung, Erfassung und Sanierung von Schimmelpilzbefall in Gebäuden“ des Umweltbundesamtes vom November 2017. Schimmelpilze sind in der Lage allergische Reaktionen auszulösen. Bestimmte Arten können im Einzelfall bei stark immunsupprimierten Patienten invasive Infektionen verursachen.

6. Parasitologische Untersuchungen

An Parasitosen ist im Rahmen der Diagnostik bei Patienten zu denken, die in der Anamnese einen Auslandsaufenthalt vor allem in den Tropen bzw. in den Subtropen angeben.

Bei folgenden klinischen und paraklinischen Auffälligkeiten sollte in diesen Fällen eine parasitologische Diagnostik in Betracht gezogen werden: Eosinophilie, blutig-schleimige Diarrhoen, Magen- und Darmbeschwerden, Fieber, Anämie, Leukopenie, blutiger Harn, Leberbeteiligung, Ekzeme.

6.1 Stuhl

6.1.1 Indikation zur Untersuchung

Magen-Darm-Erkrankungen nach Aufenthalt in den Tropen und Subtropen stellen die Hauptindikation zur Untersuchung auf Darmparasiten dar. Da Infektionen in Deutschland nicht ausgeschlossen werden können, sind bei anhaltenden ungeklärten Magen-Darm-Erkrankungen ebenfalls Untersuchungen auf Darmparasiten angezeigt.

Untersucht wird auf:

Protozoen Darmamöben (*Entamoeba histolytica*, *Entamoeba coli* etc.)
 Flagellaten (*Giardia lamblia*)
 Coccidien (*Cryptosporidium*, *Microsporidium* etc.)

Helminthen adulte Würmer, Wurmteile u. Larven z. B.
 Bandwurm (*Taenia spp.*)
 Spulwurm (*Ascaris lumbricoides*)
 Madenwurm (*Enterobius vermicularis*)

 Wurmeier von z. B.
 Pärchenegel (*Schistosoma mansoni*)
 Peitschenwurm (*Trichuris trichiura*)
 Gruben- u. Hakenwurm (Ancylostomatiden)
 Spulwurm (*Ascaris lumbricoides*)
 Zwergbandwurm (*Hymenolepis nana*)
 Lungenegel (*Paragonimus westermani*)

6.1.2 Materialentnahme und Transport

Der Stuhl sollte in ein sauberes Gefäß oder eine frisch gespülte Toilettenschüssel entleert werden. Mit dem im Stuhlröhrchen enthaltenen Löffelchen sind ca. 5 g (etwa 1/3 des Stuhlröhrchens) zu entnehmen. Blutige, schleimige oder eitrigte Anteile sollten bevorzugt entnommen werden.

Grundsätzlich sollen alle zur parasitologischen Untersuchung vorgesehenen Materialien bis zum Versand gekühlt (2 - 8 °C) gelagert werden. Der Transport sollte umgehend (max. Transportdauer 24 h) bei Raumtemperatur erfolgen.

Bei selten zu erwartenden Parasiten sollten spezifizierte Angaben vom Einsender gemacht und ein eventueller Erregerverdacht geäußert werden.

6.1.3 Durchgeführte Untersuchungen

Mikroskopie

Stuhlproben auf Helminthen werden nach Anreicherung und Jodfärbung (modifiziertes MIFC-Verfahren) untersucht.

Die mikroskopische Untersuchung auf Protozoen erfolgt nach Anreicherung und Jodfärbung (modifiziertes MIFC-Verfahren) oder nach Chlorazol-Färbung.

Die mikroskopische Untersuchung auf Kryptosporidien erfolgt nach modifizierter Ziehl-Neelsen-Färbung.

Nukleinsäurenachweis mittels PCR

Protozoen (*Entamoeba*, *Giardia*) und Kryptosporidien werden im Stuhl mittels PCR nachgewiesen.

6.1.4 Befundinterpretation

Bei negativen Protozoen- und Helminthenbefunden sollten zwei weitere Materialeinsendungen im Abstand von 1- 3 Tagen erfolgen, da Protozoen und Helminthen nicht regelmäßig ausgeschieden werden.

6.2 Urin

6.2.1 Indikation zur Untersuchung

Verdacht auf Bilharziose, die klinisch mit einer Hämaturie, mit Miktionsbeschwerden und rezidivierenden Harnwegsinfektionen einhergeht.

6.2.2 Materialentnahme und Transport

Zum Nachweis des Bilharziose-Erregers *Schistosoma haematobium* sind 100 – 150 ml Spontanurin oder Sammelurin (aus der Zeit von 9.00 bis 16.00) bzw. das Sediment des Sammelurins in sterilen, dunklen Gefäßen aufzunehmen und gekühlt per Kurier einzusenden.

6.2.3 Durchgeführte Untersuchungen

Mikroskopische Untersuchung des Urinsedimentes im Nativpräparat.

6.2.4 Befundinterpretation

Der Nachweis der Eier von *Schistosoma haematobium* sichert die Diagnose einer Bilharziose. Bei negativem Untersuchungsbefund und weiterbestehendem klinischem Verdacht ist eine Kontrolluntersuchung angezeigt, da die Eiausscheidung diskontinuierlich erfolgt.

6.3 Arthropoden Bestimmung

6.3.1 Indikation zur Untersuchung

Hygieneschädlinge, Vorrats- und Materialschädlinge sowie Lästlinge können im bebauten menschlichen Umfeld Beeinträchtigungen des Menschen und Schäden an Vorräten und Materialien hervorrufen.

Gesundheits-/Hygieneschädlinge sind z. B. Flöhe, Läuse, Schaben, Milben

Materialschädlinge sind z. B. Moderkäfer, Schimmelkäfer, Nagekäfer, Kleidermotten

Vorratsschädlinge sind z. B. Rüsselkäfer, Speckkäfer, Brotkäfer, Mehlkäfer, Motten

Lästlinge sind z. B. Kellerasseln, Wespen, Freilandameisen

6.3.2 Materialentnahme und Transport

Von den befallenen Lebensmitteln, Materialien oder Gegenständen sind verdächtige Objekte zu entnehmen und in ein trockenes verschließbares Behältnis zu geben (keine Klebefolie).

Das Untersuchungsmaterial sollte möglichst lebend, in gutem Erhaltungszustand (nicht zerquetschen), nicht fixiert und wenn möglich in größerer Anzahl zur Verfügung stehen. Da lebende Arthropoden empfindlich sein können, müssen die Bestimmungsproben unverzüglich in das Labor transportiert werden.

Zur Beratung hinsichtlich geeigneter Probenahme- bzw. Fangtechniken ist eine Rücksprache mit dem untersuchenden Labor zu empfehlen.

6.3.3 Befundinterpretation

Von den eingesandten Proben erfolgt soweit wie möglich die Gattungs- bzw. Artbestimmung.

Es werden entsprechende Hinweise gegeben (z. B. zur Prophylaxe, Vorkommen und Lebensweise, Schadenspotential).

Ein nicht Vorhandensein von Arthropoden oder nur von sogenannten „Wald-und-Wiesen-Insekten“ (Zufallsbefund) im eingeschickten Untersuchungsmaterial schließt eine durch Arthropoden verursachte Erkrankung oder Schädlingsbefall in der Wohnung nicht aus. Falsch negative Untersuchungsbefunde können durch ungeeignetes Untersuchungsmaterial (z. B. Sand im Frühling zur Untersuchung auf Herbstgrasmilben) oder durch schwer fangbare Lästlinge (z. B. Bettwanzen) verursacht werden.

Besteht bei negativem Untersuchungsbefund weiterhin der Verdacht auf eine durch Gesundheits-, Vorrats- oder Materialschädlinge bedingte Beeinträchtigung, sollte die Entnahme-/Fangmethode optimiert werden und ggf. eine weitere Untersuchung erfolgen.

7. Infektionsserologie

(bakteriologisch, virologisch)

7.1 Untersuchungsindikationen

Führt eine Infektion zu humoraler Immunität, können die entstehenden Antikörper zur Serodiagnose genutzt werden. Es werden mit unterschiedlichen Tests Antikörper der Klassen IgG, IgM, IgA nachgewiesen. Antikörperbestimmungen sind indiziert bei klinischem Verdacht auf Infektionskrankheiten, bei denen ein Direktnachweis des Erregers nicht möglich, nicht mehr möglich oder nur sehr schwer möglich ist (z. B. Lues, Virusinfektionen).

7.2 Materialentnahme und Transport

Für die Untersuchung auf Antikörper wird Serum benötigt. Notwendig sind mindestens 1 ml Patientenblut, das in einer Serum-Monovette abgenommen und umgehend bei Raumtemperatur in das Labor transportiert wird. Die Monovette und ein ausgefüllter Untersuchungsantrag müssen eindeutig mit den Patientendaten gekennzeichnet sein. Der Untersuchungsantrag sollte darüber hinaus alle relevanten Informationen enthalten, wie Absenderangabe, gewünschte Untersuchungen, Entnahmedatum, (Verdachts-) Diagnose. Im Labor wird das Serum vom Blutkuchen abgetrennt. Die Zeit zwischen der Probenentnahme bis zur Gewinnung von Serum darf 72 Stunden nicht überschreiten. Während dieser Zeit ist eine Lagerung der Monovette im Kühlschrank bei 2 – 8 °C möglich, nicht einfrieren!

Als Untersuchungsmaterial ist nicht geeignet:

- stark hämolytisches Serum
- stark lipämisches Serum
- stark ikterisches Serum
- Serum im unbeschrifteten Röhrchen
- ausgelaufene Probe
- thermisch inaktiviertes Serum
- mikrobiell kontaminierte Proben
- Zeit zwischen Probenentnahme und Probeneingang > 72 Stunden

Zum Nachweis einer Titerbewegung sind je nach Erreger 2 Proben im Abstand von 5 Tagen bis 3 Wochen einzusenden.

7.3 Befundinterpretation

Der Nachweis von IgM- und/oder IgA-Antikörpern lässt in der Regel auf eine akute Infektion schließen. Der Nachweis von IgG-Antikörpern in einer Einzelprobe spricht am ehesten für eine länger bestehende oder durchgemachte Infektion (Serumnarbe, Zustand nach Impfung). Ein negatives Testergebnis spricht gegen das Vorliegen spezifischer Antikörper. Eine Infektion mit dem vermuteten Erreger kann dann aber nur ausgeschlossen werden, wenn es sich nicht um Patienten mit einer Immunschwäche handelt und die Blutentnahme nach der Latenzzeit bis zur Bildung spezifischer Antikörper erfolgte (in der Regel 2 bis 4 Wochen, aber auch bis zu 3 (6) Monate möglich, z. B. bei HCV).

In der Verlaufsbeurteilung sprechen ansteigende Titer für eine akute Infektion oder eine Reinfektion.

7.4 Spektrum der serologischen Untersuchungen

7.4.1 Hepatitis-A-Virus (HAV)

Indikation

- Verdacht auf akute Hepatitis
- Immunität/Impferfolg

Durchgeführte Untersuchungen

EIA (CMIA), Erfassung von spezifischen IgM-Antikörpern und IgG-Antikörpern gegen Hepatitis A, qualitativ.

Hinweise zur Bewertung

- IgG-Antikörper gegen HAV im Serum (bei negativem HAV-IgM): nach früher durchgemachter Infektion, aktiver Impfung oder kurzzeitig nach passiver Immunisierung mit antikörperhaltigem Immunglobulin. Das Testsystem wurde vom Hersteller so modifiziert, dass ein positives Ergebnis gleichzeitig Immunität anzeigt.
- Anti-HAV-IgM positiv: ein Zeichen für eine akute oder kürzlich durchgemachte Infektion. Zusammen mit einer entsprechenden Klinik diagnostisch aussagekräftig.

7.4.2 Hepatitis-B-Virus (HBV)

Indikation

- a. Verdacht auf akute Hepatitis
- b. Verlaufskontrolle
- c. Verdacht auf chronische Hepatitis
- d. Infektiosität
- e. Umgebungsuntersuchungen
- f. Immunität/Impferfolg

Durchgeführte Untersuchungen

EIA (CMIA): HBsAg und Bestätigungstest, HBeAg, Anti-HBc, Anti-HBc-IgM, Anti-HBe, Anti-HBs.

- zu a. Zuerst HBsAg und anti-HBc (Gesamt-Antikörper), zur Klärung anti-HBc-IgM und Anti-HBs sowie ggf. HBeAg und Anti-HBe
- zu b. Bei akuter Hepatitis-B: Zu Beginn HBsAg oder HBeAg, nach 6 Wochen Kontrolle. Dann vierteljährliche Kontrollen bis HBsAg negativ und anti-HBs positiv wird.
- zu c. Bestimmung von HBsAG und Anti-HBc, falls positiv HBeAg und Anti-HBe sowie anti-HBc-IgM
- zu d. Zur genauen Beurteilung der Infektiosität eines Virusträgers ist der quantitative HBV-DNA-Nachweis mittels NAT (Nukleinsäure-Amplifikationstechnik) erforderlich (externes Labor).
- zu e. Nicht immune Kontaktpersonen, die als Erregerquelle in Frage kommen, sind auf HBsAg und Anti-HBc zu testen. Falls allein Anti-HBc nachweisbar ist, muss auf Anti-HBc-IgM und Anti-HBs geprüft werden.
- zu f. Vor Impfung sind Personen mit Expositionsrisiko auf Anti-HBc zu testen. Bei positivem Anti-HBc sollte eine weitere Klärung der Krankheitsphase des Patienten durch Untersuchungen auf Anti-HBs und falls negativ durch HBsAg und ggf. HBeAg und Anti-HBe herbeigeführt werden. Nach Impfung sind Personen mit erhöhtem Risiko 4 - 8 Wochen nach Abschluss der Impfung quantitativ auf Anti-HBs zu untersuchen.

Hinweise zur Bewertung

Bis auf Anti-HBs handelt es sich um qualitative Untersuchungsergebnisse der Hepatitis-B-Marker

- zu a. HBsAG ist nicht immer positiv, Anti-HBc-IgM weist auf eine akute Hepatitis B hin. Niedrige Titer von Anti-HBc-IgM bei HBs-Trägertum weisen auf eine mögliche nicht durch HBV verursachte Leberschädigung hin. Selten tritt in der Frühphase der Hepatitis B anti-HBs auf.
- zu b. Falls die Infektion ausheilt, fällt HBsAg innerhalb von 6 Wochen unter 50 %, HBeAg wird negativ. Bis HBsAg vollständig absinkt dauert es bis zu einem Jahr. Anti-HBe und Anti-HBs erscheinen in der Regel während der Rekonvaleszenz. Nach einigen Jahren verschwindet Anti-HBe. Anti-HBs und Anti-HBc verbleiben lebenslang.
- zu c. Bei der Erstdiagnose einer chronischen Hepatitis B kann HBsAg und ein mäßig positives Anti-HBc-IgM zu finden sein. HBV-DNA ist fast immer mit PCR und mit Anti-HBe oft nachweisbar.

Typisch sind fluktuierende Verläufe mit Ruhephasen mit positivem HBsAg und Anti-HBc aber kein Anti-HBc-IgM. Eine Reaktivierung beginnt mit einem HBV-DNA- und danach mit einem GPT-Anstieg, gefolgt von einer Anti-HBc-IgM-Erhöhung. Ein positives HBeAg spricht für eine hohe Virusvermehrung und eine hohe Virämie. Bei einem Abfall von HBeAg verringert sich die Virämie und GPT steigt. Nach einem längeren chronischen Verlauf treten Virusmutanten auf, die keine HBeAg-Bildung bewirken. Der Patient ist meist Anti-HBe negativ und kann aber eine hohe Virämie aufweisen. Der Gewebeumbau der Leber kann nicht virologisch, sondern nur histologisch bestimmt werden. Bei Leberzirrhose und Leberkarzinom sind u. U. HBV-DNA oder HBsAg, seltener Anti-HBc, nicht im Serum nachweisbar.

- zu d. Hohe Infektiosität liegt bereits 2 bis 3 Monate vor Ausbruch einer akuten Hepatitis B vor. Blut ist hochinfektiös ab einer Genomzahl von 10^9 /ml. Die Viruskonzentration in Speichel und Sperma ist etwa um den Faktor 1000 geringer. Bei einer Genomzahl unter 10^6 /ml bleibt eine Hepatitis B hinsichtlich der Infektiosität erfahrungsgemäß im Alltag und Berufsleben ohne Konsequenzen (siehe dazu die Empfehlungen der DVV bezüglich Tätigkeitseinschränkungen im medizinischen Bereich).
- zu e. In Speziallaboratorien kann eine Infektkette durch Sequenzierung und Genotypisierung geklärt werden.
- zu f. Immunität ist gegeben, wenn Anti-HBs über 100 IU/l liegt. Ohne vorherige Impfung muss auch Anti-HBc positiv sein (natürliche Immunität). Wenn Anti-HBs nach kompletter Impfung negativ bleibt, sollte bei fehlender Voruntersuchung immer auf Anti-HBc und HBsAg getestet werden. Ist beides negativ, erfolgt eine erneute Impfung. Anti-HBs in Gegenwart von HBsAg oder HBV-DNA weist auf das Vorliegen von Escape-Mutanten des HBV hin.

7.4.3 Hepatitis-C-Virus (HCV)

Indikation

- Verdacht auf eine HCV-Infektion
- Ausschluss bei unklarer Hepatitis, GPT-Erhöhung, kryptogener Leberzirrhose
- Ausschluss bei scheinbar bekannter Ursache, wie HBsAg-Positiven und alkoholischer Lebererkrankung

Durchgeführte Untersuchungen

EIA (CMIA): anti-HCV, qualitativ, Immunoblot zur Verifizierung des serologischen Ergebnisses

Hinweise zur Bewertung

Ein bestätigter Anti-HCV-Nachweis beweist das Vorliegen einer aktiven oder früheren HCV-Infektion. Eine negative Reaktion im Anti-HCV-Test schließt eine akute HCV-Infektion nicht aus. Akute und chronische HCV-Infektionen lassen sich serologisch nicht differenzieren.

Eine Klärung der Infektiosität ist über einen HCV-RNA-Nachweis mittels NAT (Nukleinsäure-Amplifikationstechnik) möglich. Die vorherige Rücksprache mit dem untersuchenden Labor über Transport und Abnahme des geeigneten Patientenmaterials ist sinnvoll.

7.4.4 Hepatitis-E-Virus (HEV)

Indikation

Verdacht auf akute Hepatitis bei Patienten mit negativem Anti-HAV-IgM, HBsAg, Anti-HBc-IgM, Anti-HCV

Durchgeführte Untersuchungen

EIA und ggf. Immunoblot: Anti-HEV-IgG und IgM

Hinweise zur Bewertung

Bei positivem Anti-HEV-IgG und -IgM und eindeutiger Symptomatik ist eine HEV-Infektion wahrscheinlich. Zur Absicherung der Untersuchung ist eine zweite Untersuchung 8 - 10 Tage später sinnvoll (Titeranstieg).

7.4.5 HIV Typ 1 und 2

Indikation

- Feststellung des Infektionsstatus
- Verdacht auf frische Infektion/kürzliche Exposition

Durchgeführte Untersuchungen

EIA (CMIA): Anti-HIV-1 und -2 (IgG/IgM), p24-Antigen, qualitativ, Immunoblot: Anti-HIV-1 und -2, im positiven Fall Zweituntersuchung zum Ausschluss einer Probenverwechslung.

Hinweise zur Bewertung

Reaktiver Antikörper/Antigen-EIA und positiver Bestätigungstest: Patient ist HIV-infiziert (Ausnahme: Kinder unter 21 Monaten, Leihimmunität).

Negativer Antikörper/Antigen-EIA: Es liegt keine HIV-Infektion vor (Ausnahme: kurz zurückliegende Exposition, Patienten mit humoralem Immundefekt. Auf Grund einer natürlich verzögerten Antikörperbildung sind Verlaufsuntersuchungen u. U. bis zu 3 oder 6 Monaten nötig.)

Reaktiver Antikörper/Antigen-EIA und negativer Bestätigungstest: Patient befindet sich eventuell in der Früh- oder Spätphase der Erkrankung, in der nur das HIV-Antigen nachweisbar ist. Zur Klärung muss eine HIV-PCR (externes Labor) durchgeführt werden.

7.4.6 Lues (*Treponema pallidum*)

Indikation

Treponema pallidum ist der Erreger der Syphilis (Lues). Da der Erreger nicht anzüchtbar ist, haben serologische Methoden in der Diagnose einen hohen Stellenwert. Die Bewertung des serologischen Status beruht auf der Beurteilung verschiedener Parameter.

Durchgeführte Untersuchungen

Folgende serologische Stufendiagnostik wird durchgeführt:

- Stufe 1: TPPA, allgemeiner Antikörpersuchtest, Grenztiter: 1: \geq 80
- Stufe 2: IgG / IgM-Antikörper-Nachweis mittels EIA als Bestätigungstest bei positivem TPPA, Bewertung als: positiv - grenzwertig - negativ
- Stufe 3: RPR-Agglutinationstest zum Nachweis antilipoidaler Antikörper, Grenztiter: 1: \geq 2
- Stufe 4: IgM-Antikörper-Nachweis mittels Immunoblot; Bewertung als positiv - grenzwertig - negativ

Hinweise zur Bewertung

Ist der TPPA als Suchtest negativ, kann auf weitere Untersuchungen verzichtet werden, sofern kein klinischer Verdacht auf eine Frühinfektion (< 3 Wochen) besteht. Dann ist eine erneute Einsendung im Abstand von 2 – 4 Wochen notwendig.

Bei positivem TPPA wird die serologische Diagnostik erweitert: als Bestätigungstest dient der IgG-Nachweis per EIA, zur Erkennung der Aktivität der Erkrankung die RPR-Reaktion und der IgM-Nachweis.

Positive RPR- und/oder IgM-Antikörpernachweise zeigen eine behandlungsbedürftige Treponemeninfektion an. Bei bekannter Behandlungsanamnese ist eine Kontrolle in 3 Monaten erforderlich zum Nachweis eines Titerabfalls.

Unspezifisch positive Reaktionen im RPR-Test treten auf bei allen Erkrankungen, bei denen aus betroffenen Zellen lipoidhaltige Mitochondrien freigesetzt werden: Infektiöse Mononukleose, Tuberkulose, Lepra, Malaria, Kollagenosen, Erkrankungen des rheumatischen Formenkreises, Lebererkrankungen, Karzinome, außerdem auch bei Gravidität.

7.4.7 Masernvirus

Indikation

Bestimmung der Immunität / des Impferfolgs

Durchgeführte Untersuchung

EIA, Erfassung von spezifischen IgG-Antikörpern gegen das Masernvirus, qualitativ und ggf. semiquantitativ.

Hinweise zur Bewertung

IgG-Antikörper gegen das Masernvirus nachweisbar nach durchgemachter Infektion oder erfolgreicher aktiver Impfung.

7.4.8 Varicella-Zoster Virus

Indikation

Bestimmung der Immunität / des Impferfolgs

Durchgeführte Untersuchung

EIA, Erfassung von spezifischen IgG-Antikörpern gegen das Varicella-Zoster Virus, qualitativ und ggf. semiquantitativ.

Hinweise zur Bewertung

IgG-Antikörper gegen das Varicella-Zoster Virus nachweisbar nach durchgemachter Infektion oder erfolgreicher aktiver Impfung.

8. Virologische Untersuchungen

8.1 Allgemeine Hinweise

Die Entnahme von Probenmaterial für den Virusnachweis soll gezielt und bei der Diagnostik von Gruppenerkrankungen ausgewählt erfolgen. Grundsätzlich gilt die Forderung, das Material so früh wie möglich zu entnehmen, da zu Beginn einer Erkrankung die Virusausscheidung in der Regel am größten ist.

Die für virologische Untersuchungen einzusendenden Materialien sollen bis zum Transport gekühlt gelagert werden (2 - 8 °C).

Da Viren unterschiedlich resistent gegen Umwelteinflüsse sind, ist ein möglichst schneller Transport in das Labor wichtig. Für die Entnahme, den Transport und die zwischenzeitliche Lagerung von Probenmaterial werden entsprechende Hinweise bei Anforderung von Transportsystemen mitgeliefert.

Weitere Angaben zu den Untersuchungen siehe Anlage 1 Liste viraler Erreger und möglicher Untersuchungen zum Nachweis von Infektionen und Anlage 3 Versandbedingungen der wichtigsten Untersuchungsmaterialien.

Für eine optimale virologische Diagnostik empfehlen wir **eine Rücksprache mit dem Labor** vor der Probennahme.

8.2 Abstrichmaterial

(Rachenabstriche, Nasenabstriche, Nasen-/Rachenabstriche)

8.2.1 Indikation

- Verdacht auf virale Infektionen der oberen Luftwege (Respiratory-Syncytial-Virus, Influenza A, B-Virus)
- Verdacht auf COVID-19 (SARS-CoV-2)

8.2.2 Materialentnahme und Transport

Material zur Virusisolierung und für die PCR-Diagnostik sollte innerhalb der ersten drei Krankheitstage entnommen werden. Dies geschieht im betroffenen Bereich mit Hilfe eines sterilen Abstrichtupfers (wird vom TLV mit aktuellen Hinweisen zur Materialabnahme bereitgestellt).

Es ist wichtig, durch ausreichend intensives Abstreichen neben vorhandenem Sekret auch zelluläre Bestandteile zu gewinnen. Der Tupfer muss danach unmittelbar in das Transportmedium für virologische Untersuchungen gegeben werden. Bis zum Transport in das Labor, möglichst innerhalb von maximal 72 Stunden, ist das Material bei 2 - 8 °C aufzubewahren. Der Transport ist ebenfalls gekühlt vorzunehmen.

Eine Austrocknung des Probenmaterials soll unbedingt vermieden werden. Falls keine geeigneten Transportsysteme zur Verfügung stehen, ist das Einlegen von Abstrichtupfern in sterile physiologische Kochsalzlösung alternativ möglich. Bakteriologische Transportmedien sind nicht einzusetzen.

8.2.3 Befundinterpretation

Die Isolierung eines viralen Erregers und der Nachweis erregerspezifischer Nukleinsäuren sind jeweils in der Regel beweisend für eine entsprechende Infektion. Der fehlende kulturelle oder PCR-Nachweis schließt eine virale Infektion nicht vollständig aus. Während durch die PCR ein relativ schneller Nachweis gelingt, erlaubt die Virusisolierung weitere Untersuchungen im Rahmen epidemiologischer Fragestellungen (Influenza).

8.3 Material der unteren Atemwege

(Sputum, Bronchoalveoläre Lavage)

8.3.1 Indikation

- Verdacht auf COVID-19 (SARS-CoV-2)

8.3.2 Materialentnahme und Transport

Bei Verdacht auf das Vorliegen einer Infektion mit SARS-CoV-2 sollten je nach klinischer Situation möglichst Proben parallel aus den oberen (siehe 8.2 Oropharynx- oder Nasopharynxabstrich) und den tiefen Atemwegen entnommen werden. Sputum sollte nach Anweisung produziert bzw. induziert werden (z.B. Inhalation steriler, warmer 5%iger NaCl-Lösung). Material für die PCR-Diagnostik sollte innerhalb der ersten drei Krankheitstage entnommen werden. Bis zum Transport in das Labor, möglichst innerhalb von maximal 72 Stunden, ist das Material bei 2 - 8 °C aufzubewahren. Der Transport ist ebenfalls gekühlt vorzunehmen.

8.3.3 Befundinterpretation

Der Nachweis erregerspezifischer Nukleinsäure (RNA) ist in der Regel beweisend für eine entsprechende Infektion.

Ein negatives PCR-Ergebnis schließt die Möglichkeit einer Infektion mit SARS-CoV-2 nicht vollständig aus. Besteht weiterhin ein starker Verdacht auf eine Infektion mit SARS-CoV-2, sollte eine erneute Probenentnahme und -untersuchung erwogen werden.

8.4 Stuhl / Erbrochenes

8.4.1 Indikation

- Verdacht auf virusbedingte Magen-Darm-Erkrankungen (insbesondere durch Noro-, Sapo-, Rota-, Astro-, Adeno-, Hepatitis-A/-E und Enteroviren)
- Verdacht auf Hepatitis verursacht durch eine Hepatitis A- oder Hepatitis-E-Virus-Infektion
- Virusnachweis bei systemischen Infektionen durch Enteroviren (z. B. Hand-Fuß-Mund-Krankheit, „Sommergrippe“, Infektionen des Zentralnervensystems)

8.4.2 Materialentnahme und Transport

Stuhlprobe

Material für die Virusisolierung und für die PCR-Diagnostik ist innerhalb der ersten 3 Krankheitstage bis zu zwei Wochen nach Krankheitsbeginn in Abhängigkeit vom vermuteten Erreger zu entnehmen. In diesem Zeitraum ist mit der höchsten Ausscheidung von Viren zu rechnen. Die Ausscheidung von noch infektiösen enteralen Viren kann bei Rotaviren bis ca. 9 Tage, bei Noroviren bis zu 14 (28) Tagen und bei Astroviren bis mehrere Tage nach dem Ende der Diarrhoe anhalten, währenddessen Enteroviren u. U. monatelang im Stuhl ausgeschieden werden können.

Der Stuhl / das Erbrochene sollte in ein sauberes Gefäß oder eine frisch gespülte Toilettenschüssel entleert werden. Mit dem im Transportgefäß enthaltenen Löffelchen ist eine mindestens haselnussgroße Menge zu entnehmen. Sind zusätzliche bakteriologische, parasitologische oder, quantitativ-mikrobiologische vorgesehen, sollte das Stuhlgefäß zur Hälfte gefüllt sein.

8.5 Serum für die Virus-PCR

8.5.1 Indikation

- Verdacht auf Hepatitis-A-Infektion
- Verdacht auf Hepatitis-E-Infektion

8.5.2 Materialentnahme und Transport

Siehe 7.2 Materialentnahme und Transport

8.5.3 Befundinterpretation

Der Nachweis erregerspezifischer Nukleinsäuren (RNA) ist jeweils in der Regel beweisend für eine entsprechende Infektion. Der fehlende Nachweis schließt eine virale Infektion nicht aus.

9. Trink- und Badewasseruntersuchung

9.1 Indikation

Im Arbeitsgebiet Wasserhygiene werden die amtlichen Wasserproben aus dem Freistaat Thüringen untersucht. In dem akkreditierten Laboratorium wird eine Vielzahl mikrobiologischer und chemischer Untersuchungen durchgeführt.

Gesetzliche Grundlagen:

Infektionsschutzgesetz §§ 37-39

Trinkwasserverordnung

EU-Badegewässerrichtlinie 2006/7/EC, Thüringer Badegewässerverordnung vom 30. Juni 2009

9.2 Probennahme und Transport

Die Probennahme wird von geschulten Mitarbeitern der Gesundheitsämter unter Beachtung der Standardarbeitsanweisungen durchgeführt. Der Transport erfolgt gekühlt, die maximale Transportdauer entspricht den entsprechenden normativen Anforderungen.

9.3 Untersuchungsparameter

Mikrobiologisch

Parameter	Methode	Anwendungsbereich	Bemerkung
Koloniezahl bei 2 Temperaturen	Plattengussverfahren	Trinkwasser Badewasser Mineralwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
E. coli / Coliforme	Colilert	Trinkwasser Badewasser	Sterile Plastikflasche mit 130 ml
E. coli	Mikrotiterplatten-Methode	Oberflächenwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
E. coli	Membranfiltration	Trinkwasser Mineralwasser, Heilwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Coliforme	Membranfiltration	Trinkwasser Mineralwasser Heilwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Intestinale Enterokokken	Membranfiltration	Trinkwasser Badewasser Mineralwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Intestinale Enterokokken	Mikrotiterplatten-Methode	Oberflächenwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Pseudomonas aeruginosa	Membranfiltration	Trinkwasser Badewasser Oberflächenwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Pseudomonas aeruginosa	Anreicherungsverfahren	Mineralwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Clostridium perfringens	Membranfiltration	Trinkwasser Badewasser Mineralwasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Legionellen	Spatelverfahren, Membranfiltration	Trinkwasser Badewasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml
Salmonellen	Membranfiltration	Alle Arten von Wasser	Sterile Glasflasche mit 250ml-1l
Schimmelpilze	Membranfiltration	Alle Arten von Wasser	Sterile Glasflasche mit 250 ml

Chemisch

Parameter	Methode	Anwendungsbereich
Benzol	Purge-and-Trap-GC/MS	Trinkwasser
Bor	ICP/MS	Trinkwasser
Bromat	Ionenchromatographie	Trinkwasser
Chrom	ICP/MS	Trinkwasser
Gesamtcyanid	FIA	Trinkwasser
1,2-Dichlorethan	Purge-and-Trap-GC/MS	Trinkwasser
Fluorid	Ionenchromatographie	Trinkwasser
Nitrat	Ionenchromatographie	Trinkwasser/Badewasser
PSM und Biozidprodukte		
Triazine und Metabolite	LC/MS/MS	Trinkwasser
Phenoxyalkancarbonsäuren, saure Herbizide	LC/MS/MS	Trinkwasser
Quecksilber	ICP/MS	Trinkwasser
Selen	ICP/MS	Trinkwasser
Tetrachlorethen	Purge-and-Trap-GC/MS	Trinkwasser
Trichlorethen	Purge-and-Trap-GC/MS	Trinkwasser
Uran	ICP/MS	Trinkwasser
Antimon	ICP/MS	Trinkwasser
Arsen	ICP/MS	Trinkwasser
Benzo-(a)-pyren	LC/Fluoreszenz	Trinkwasser
Blei	ICP/MS	Trinkwasser
Cadmium	ICP/MS	Trinkwasser
Kupfer	ICP/MS	Trinkwasser
Nickel	ICP/MS	Trinkwasser
Nitrit	Ionenchromatographie	Trinkwasser
PAK	LC/Fluoreszenz	Trinkwasser
Trihalogenmethane	Purge-and-Trap-GC/MS	Trinkwasser/Badewasser
Aluminium	ICP/MS	Trinkwasser/Badewasser
Ammonium	FIA	Trinkwasser/Badewasser
Chlorid	Ionenchromatographie	Trinkwasser/Badewasser
Eisen	ICP/MS	Trinkwasser/Badewasser
Färbung (SAK 436 nm)	Photometrie	Trinkwasser
Geruchsschwellenwert	Sensorik	Trinkwasser
Geschmack	Sensorik	Trinkwasser
Elektr. Leitfähigkeit	Konduktometrie	Trinkwasser/Badewasser
Mangan	ICP/MS	Trinkwasser
Natrium	ICP/MS	Trinkwasser
TOC als NPOC	Katalytische Oxidation/IR	Trinkwasser
Oxidierbarkeit (Permanganatindex)	Redox Titration	Trinkwasser/Badewasser
Sulfat	Ionenchromatographie	Trinkwasser
Trübung	Nephelometrie	Trinkwasser
pH-Wert	Potentiometrie	Trinkwasser/Badewasser
Calcitlösekapazität	Berechnung	Trinkwasser
Säurekapazität	Titration	Trinkwasser/Badewasser
Basekapazität	Titration	Trinkwasser
Calcium	ICP/MS	Trinkwasser
Magnesium	ICP/MS	Trinkwasser
Kalium	ICP/MS	Trinkwasser
Ortho-Phosphat	FIA	Trinkwasser

Parameter	Methode	Anwendungsbereich
Chlorit	Ionenchromatographie	Trinkwasser/Badewasser
Microcystin	Enzymimmunoassay	Badewasser
Gesamtphosphor	ICP/MS	Trinkwasser/Badewasser
Silicium	ICP/MS	Trinkwasser
Chlorat	Ionenchromatographie	Trinkwasser/Badewasser
Chromat	Ionenchromatographie	Trinkwasser
Vanadium	ICP/MS	Trinkwasser
Zink	ICP/MS	Trinkwasser
Thallium	ICP/MS	Trinkwasser
Bisphenol-A	LC/MS/MS	Trinkwasser
Halogenessigsäuren (HAA)	LC/MS/MS	Trinkwasser
Perfluorierte Alkylsubstanzen (PFAS)	LC/MS/MS	Trinkwasser
Gesamthärte	Berechnung	Trinkwasser
Carbonathärte	Berechnung	Trinkwasser

9.4 Bewertung der Ergebnisse

Anhand der Untersuchungsergebnisse der Wasserproben werden Prüfberichte für die Gesundheitsämter erstellt. Die Bewertung der Ergebnisse erfolgt entsprechend der in den gesetzlichen Grundlagen vorgegebenen Richt-, Maßnahme- und Grenzwerte.

10. Innenraumluftuntersuchungen

Das Arbeitsgebiet Innenraumluft beinhaltet Untersuchungen der Innenraumluft von öffentlichen Gebäuden, und Gemeinschaftseinrichtungen, die Erstellung von Prüfberichten und die Durchführung von Beratungen für Gesundheitsämter, andere Behörden und für private Personen, die sich mit ihren Problemen an das Gesundheitsamt zur Bewertung von Gesundheitsgefahren wenden.

Qualitätsbeeinträchtigungen der Raumlufte können sich bei den Raumnutzern z. B. durch Geruchsbelästigungen und in diesem Zusammenhang auftretende Reizerscheinungen an Augen, Haut und Atemwegen, häufige Kopfschmerzen, allgemeines Unwohlsein äußern.

Raumlufbelastungen können nach Sanierung von Gebäuden, Renovierung von Räumen, Aufstellen von neuen Möbeln und Einrichtungsgegenständen, Neuverlegung von Fußbodenbelägen, Verwendung von Reinigungsmitteln sowie auch durch Aktivitäten der Raumnutzer auftreten. Schimmelpilzbefall in Form von sichtbarem und verdecktem Befall kann sowohl in Altbauten (z. B. infolge fehlender Isolierung, nach Einbau von Isolierglasfenstern) als auch in Neubauten (z. B. durch Baumängel) die Raumluftequalität beeinträchtigen.

Für die Vor-Ort-Probenahmen wird mit dem Auftraggeber (in der Regel das Gesundheitsamt) ein Termin abgestimmt. Gleichzeitig wird über die für die Probenahmen erforderlichen Raumlüftungs- und Heizungsbedingungen informiert.

Im Rahmen der Probenahme werden die betroffenen Räume besichtigt und ein Begehungsprotokoll erstellt. In dem Protokoll werden wichtige Angaben z. B. zu den örtlichen Gegebenheiten, klimatischen Bedingungen, Nutzungsbedingungen, gesundheitliche Beeinträchtigungen der Raumnutzer sowie Details der Probenahme (Probennummer, Probenvolumen, Probenahmezeit etc.) dokumentiert.

10.1 Chemische Raumluftekontaminanten

10.1.1 Probenahme und Untersuchungsparameter

In dem beanstandeten Raum sind aktive Probenahmen als Schadstoffanreicherungsproben aus der Luft auf Adsorbiermaterial (Tenax TA, DNPH-beschichtetes Silicagel) sowie Entnahmen von Materialproben möglich.

Nach entsprechender Probenvorbereitung bestehen z. B. Untersuchungsmöglichkeiten für folgende Substanzgruppen (beispielgebend):

Parameter	Methode	Anwendungsbereich
Alkane (z. B. Hexan, Hexadecan)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Aromaten (z. B. Toluol, Xylol)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Aldehyde (z. B. Hexanal, Decanal)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Ketone (z. B. Acetophenon, Cyclohexanon)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Alkohole (z. B. Ethylhexanol, n-Butanol)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Terpene (z. B. Limonen, Pinen)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Ester / Ether (z. B. Phenoxyethanol)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Chlorkohlenwasserstoffe (z. B. Trichlorethen)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Organische Säuren (z. B. Hexansäure)	GC/MS	Luft / Materialprobe
Formaldehyd	HPLC	Luft

Für eine Identifizierung von Quellen für Innenraumluftebelastungen können ggf. Materialproben untersucht und qualitativ mit den Ergebnissen der Raumlufteuntersuchungen verglichen werden.

10.1.2 Erstellung von Prüfberichten

Die Untersuchungsergebnisse werden in Prüfberichten erfasst und ihre gesundheitliche Bewertung wird dokumentiert.

Zur Bewertung der Untersuchungsergebnisse hinsichtlich möglicher gesundheitlicher Risiken werden Richtwerte sowie Orientierungswerte verschiedener Fachkommissionen herangezogen.

10.2 Mikrobiologische Raumluftkontaminanten

10.2.1 Untersuchung durch Luftkeimsammlungen (Kurzzeitmessung)

In dem von sichtbarem oder verdecktem Schimmelpilzbefall betroffenen Raum bzw. Gebäude werden definierte Luftvolumina angesaugt und über geeignete Nährböden geleitet. Dabei gelangen luftgetragene Schimmelpilzsporen auf die Nährböden. Die Nährböden werden mehrere Tage bebrütet, um kultivierbare Schimmelpilzarten anzuzüchten. Dadurch ist sowohl die Ermittlung der Gesamtkoloniezahl als Berechnungsgrundlage für die Luftkeimbelastung pro Kubikmeter als auch eine Differenzierung der einzelnen vorhandenen Schimmelpilzarten möglich.

Die gleiche Untersuchung wird in der Außenluft in Gebäudenähe durchgeführt. Durch Vergleich beider Messergebnisse kann eine Schimmelpilzquelle im Innenraum festgestellt werden. Sie ist dann zu vermuten, wenn die Gesamtkoloniezahl der Schimmelpilze im Innenraum deutlich über der in der Außenluft liegt und/oder das ermittelte Artenspektrum im Innenraum deutlich von dem der Außenluft abweicht.

10.2.2 Untersuchung durch Oberflächenkontaktproben

Liegt sichtbarer Schimmelpilzbefall vor, werden ergänzend zu den Luftkeimsammlungen von dem befallenen Material wie z. B. Tapete, Putz oder Dämmmaterialien Oberflächenkontaktproben genommen. Das kann durch Abklatschproben, Tupferwischproben und Klebefilmpräparate erfolgen. Oberflächenkontaktproben liefern Hinweise auf die eigentliche Lokalisation der Schimmelpilzquelle und ermöglichen durch Bestimmung der vorkommenden Schimmelpilzarten eine klare Abgrenzung des Artenspektrums im Innenraum von dem der Außenluft. Außerdem können Sporen mit geringem Flugvermögen erfasst werden, die der Luftkeimsammlung nur bedingt zugänglich sind. Bei einer Abklatschprobe wird ein geeignetes Nährmedium gegen die Befallsfläche gedrückt und nach Abschluss der Kultivierung ausgewertet.

Die Tupferwischprobenahme erfolgt durch Wischen mit einem sterilen Tupfer über die Befallsfläche. Sie bietet den Vorteil, dass das Material einer Probe auf mehreren verschiedenen Nährmedien angelegt werden kann. Damit kann den unterschiedlichen Wachstumsansprüchen verschiedener Schimmelpilzarten entsprochen werden. Das Klebefilmpräparat wird durch Überführen der Schimmelpilze von befallenen Material auf eine durchsichtige Klebefolie erhalten. Die Auswertung erfolgt mikroskopisch. Wird in dem Präparat Myzel (Pilzgeflecht) festgestellt, so ist das als Nachweis für Schimmelpilzwachstum auf dem beprobten Material zu werten.

10.2.3 Erstellung von Prüfberichten

Die Befundergebnisse werden in Prüfberichten erfasst und ihre gesundheitliche Bewertung dokumentiert. Die Bewertung des erhobenen Befundes erfolgt entsprechend dem "Leitfaden zur Vorbeugung, Erfassung und Sanierung von Schimmelpilzbefall in Gebäuden" des Umweltbundesamtes vom November 2017. Schimmelpilze sind in der Lage allergische Reaktionen auszulösen und können im Einzelfall bei stark immunsupprimierten Patienten invasive Infektionen verursachen.

11. Krankenhaushygienische Untersuchungen

11.1 Allgemeines

Das Aufgabengebiet der Krankenhaushygiene umfasst hygienisch-mikrobiologische Überprüfungen zur Kontrolle von Reinigungs-, Desinfektions- und Sterilisationsverfahren, die hygienische Kontrolle von Gesundheitswäschereien sowie Umgebungsuntersuchungen auf mikrobielle Kontamination bzw. Belastung von Arbeitsflächen, Geräten, Wasser und anderen hygienerelevanten Gegenständen. Hygienisch-mikrobiologische Untersuchungen erfolgen für Thüringer Gesundheitsämter, andere Behörden und medizinische Einrichtungen sowie nicht-medizinische Einrichtungen mit erhöhten hygienischen Anforderungen (z. B. Tattoostudios).

11.2 Überprüfung von Sterilisations- und Desinfektionsverfahren

11.2.1 Untersuchungsgegenstand

- Thermische Sterilisationsverfahren
 - Dampfsterilisation,
 - Heißluftsterilisation,
- Dampfdesinfektionsverfahren
 - Dampfdesinfektion bei 75°C bzw. 105°C

11.2.2 Material und Methode

Die Überprüfung von Sterilisationsgeräten erfolgt mit Hilfe von genormten Bio-Indikatoren, die mit Testorganismen beimpfte Sporenstreifen enthalten.

Hinweise:

- Die Indikatoren werden durch die Krankenhaushygiene bereitgestellt.
- Die Anzahl der Bio-Indikatoren richtet sich nach der Nutzraumgröße.
- Die Exposition der Bio-Indikatoren erfolgt im freien Nutzraum des Sterilisators und an besonders schwierigen Stellen im Sterilisiergut (siehe einschlägige DIN).
- Zur Testung dürfen die Bio-Indikatoren nicht aus der Sterilverpackung bzw. dem Glasröhrchen genommen werden!
- Eine unbehandelte Transportkontrolle wird bei Bio-Indikatoren als Referenz mitgeführt!
- Nach der Testung die Bio-Indikatoren vor dem Versand vollständig trocknen lassen.

11.2.3 Transport

Der Transport erfolgt in einem Umschlag auf dem Postweg bzw. per Kurier über die Gesundheitsämter bei Raumtemperatur.

11.2.4 Auswertung der Untersuchung

Die behandelten Bio-Indikatoren werden im Labor auf Wachstum des Testorganismus überprüft. Die Transportkontrolle muss ein Wachstum des Testorganismus aufweisen. Durch die Überprüfung von Sterilisationsgeräten mittels Bio-Indikatoren wird ermittelt, ob Hinweise auf eine ungenügende Sterilisations- oder Desinfektionsleistung des geprüften Gerätes bestehen. Die alleinige Überprüfung mittels Bioindikatoren ersetzt keine normgerecht durchgeführte Validierung des Sterilisationsprozesses mittels thermo-elektrischer Messung.

11.3 Überprüfung von Reinigungs- und Desinfektionsverfahren

11.3.1 Untersuchungsgegenstand

Überprüfung folgender thermischer und chemisch-thermischer Desinfektionsverfahren:

- in Reinigungs- und Desinfektionsgeräten (RDG) für Instrumente, Zubehör aus Anästhesie und Intensivmedizin, OP-Schuhe, Steckbecken, Endoskope,
- in Mehrtank- und Eintank-(stations-)Geschirrspülmaschinen für Geschirr aus Krankenhäusern und anderen medizinischen und Pflegeeinrichtungen,
- in Waschmaschinen für Wäsche aus Krankenhäusern und anderen medizinischen und Gemeinschaftseinrichtungen,

- in Dekontaminationsanlagen für Bettgestelle, Nachttische, Transportwagen, Entsorgungscontainer,

11.3.2 Material und Methode

Die Überprüfung erfolgt mittels spezieller Prüfkörper (für RDG's, Geschirrspülmaschinen, Waschmaschinen, Endoskopwaschmaschinen, Dekontaminationsanlagen), die mit Testorganismen beschickt sind.

Hinweise:

- Die Prüfkörper werden vom Labor je nach Anforderung in Sets zusammengestellt und per Kurier gekühlt versandt. Die Prüfkörper müssen nach Erhalt bei 2 - 8°C gelagert werden, sofern sie nicht sofort verwendet werden. Prüfkörper dürfen vor Ort unter Einhaltung der Lagertemperatur (2-8 °C) bis zum Ende Ihrer Verwendungsdauer gelagert werden.
- Die Anzahl der Prüfkörper ist abhängig vom verwendeten Gerät und der Nutzraumgröße.
- Die Exposition der Prüfkörper erfolgt zwischen dem Spül-/Desinfektionsgut und an besonders schwierigen Stellen im Gerät/Apparat.
- Die behandelten Prüfkörper müssen möglichst keimarm in bereitgestellte sterile Einmalgefäße überführt werden.
- Pro Prüfmethode ist eine unbehandelte Transportkontrolle mitzuführen die dem Reinigungs- und Desinfektionsprozess nicht ausgesetzt war.

11.3.3 Transport

Nach erfolgter Testung sind die Prüfkörper auf schnellstem Wege (< 8 h) gekühlt bei 2 - 8 °C ins Prüflabor zur Auswertung zu schicken.

11.3.4 Auswertung der Untersuchung

Die behandelten Prüfkörper werden im Labor optisch auf Sauberkeit sowie auf Wachstum des Testorganismus überprüft. Die Transportkontrolle muss ein Wachstum des Testorganismus aufweisen. Durch die Überprüfung von Desinfektionsverfahren mittels Prüfkörpern wird ermittelt, ob Hinweise auf eine ungenügende Reinigungs- und Desinfektionsleistung des geprüften Gerätes bestehen.

11.4 Krankenhaushygienische Umgebungsuntersuchungen

11.4.1 Untersuchungsgegenstand

- Keimnachweis auf belebten und unbelebten Oberflächen:
 - Hände des Personals,
 - hygienerelevante Flächen (Risikobereiche),
 - Flächen und Lumina aufbereiteter Instrumente (Endoskope),
- hygienisch-mikrobiologische Untersuchung von Wasser/Flüssigkeiten aus medizinischen Geräten:
 - ,
 - aus wasserführenden Geräten (z. B. Beatmungsgeräte, Inhalatoren, Befeuchterwasser),
 - Spülflüssigkeiten aus Reinigungs- und Desinfektionsgeräten,

11.4.2 Material und Methode

Geeignetes und ausreichendes Probenahmematerial (Rodac-Platten, selektive Abklatschplatten (für Enterobakterien und Staphylokokken) Abstrichtupfer) sowie sterile Probengefäße in ausreichender Größe werden in Abhängigkeit von der beabsichtigten Untersuchung nach Absprache durch unser Labor zusammen mit entsprechenden Probenahmehinweisen bereitgestellt und per Kurier gekühlt versandt. Rodac-Platten müssen nach Erhalt bei 2 - 8°C gelagert werden, sofern sie nicht sofort verwendet werden, Abstrichtupfer, selektive Abklatschplatten und sterile Gefäße bei Raumtemperatur. Die Materialien dürfen nicht nach Ablauf des Haltbarkeitsdatums verwendet werden.

Hinweise:

- Zum Keimnachweis auf Oberflächen mittels Abklatschplatten oder Tupfern, ist darauf zu achten, dass eine ausreichend große Menge an Proben eingesendet wird (mindestens 5 Proben).

- Sorgfältige Entnahmetechnik anwenden unter Verwendung steriler Probengefäße, Proben eindeutig kennzeichnen.
- Von flüssigen Proben eine ausreichende Menge in Abhängigkeit vom Untersuchungsgang entsprechend der Probenahmehinweise entnehmen!
- Abklatschverfahren (z. B. mit Rodac-Platten) bei glatten und ebenen Flächen einsetzen, Abstriche zum Keimnachweis auf gekrümmten und verwinkelten Oberflächen (qualitativer und/oder semi-quantitativer Keimnachweis).
- Durchspülverfahren zum Keimnachweis aus Lumina von Geräten/Instrumenten (z. B. Endoskopkanäle) verwenden.

Im Labor werden zum quantitativen und qualitativen Keimnachweis aus Wasser- bzw. Flüssigkeitsproben aus medizinischen Geräten die Methoden Membranfiltration und Agargussplatten eingesetzt. Die nachgewiesenen Keime werden bis zur Gattungs- bzw. Speziesebene identifiziert.

11.4.3 Transport

Der Transport des Untersuchungsmaterials in das Prüflabor muss in gekühltem Zustand bei 2 - 8 °C auf schnellstem Wege (< 8 h) erfolgen.

11.4.4 Auswertung

Die Aus- und Bewertung der Untersuchungsergebnisse erfolgt anhand von Richtlinien/Empfehlungen des Robert Koch-Institutes, Leitlinien von Fachgesellschaften (z. B. DGKH, VHD,), Reinheitsklassen nach GMP und IMA-Index sowie spezifischen Nutzeranforderungen und Erfahrungswerten.

11.5 Hygienische Kontrolle von Gesundheitswäschereien

11.5.1 Gegenstand der Kontrolluntersuchungen

- Prüfung des Desinfektionswaschverfahrens auf Wirksamkeit,
 - Abtötung des Testkeims bei CTD-Waschverfahren,
- Keimnachweis von belebten und unbelebten Oberflächen,
 - Fertigwäsche sowie Arbeits-, Lager- und Transportflächen,
 - Hände des Personals (Überprüfung der Händedesinfektion),
 - Containeroberfläche nach Reinigung und Desinfektion,
- Hygienisch-mikrobiologische Untersuchung des letzten Spülwassers,

11.5.2 Material und Methode

- Prüfkörper (Baumwollträger)
- letztes Spülwasser
- Abklatschverfahren von gewaschener Wäsche mittels RODAC- und selektiven Abklatschplatten zur Bestimmung der Gesamtkeimzahl und zum Ausschluss von Indikatorkeimen
- Abklatschverfahren von Lagerflächen und Transportwagen, Hände des Personals (quantitativer Keimnachweis).

Hinweise:

- Bereitstellung der Prüfkörper (jeweils in Set-Form für ein Programm), der Abklatschplatten sowie der sterilen Transportgefäße und Flaschen durch unser Labor. Die Materialien werden vom Labor per Kurier gekühlt versandt, Prüfkörper und RODAC-Abklatschplatten müssen nach Erhalt bei 2 - 8°C gelagert werden, sofern sie nicht sofort verwendet werden. Selektive Abklatschplatten müssen bei Raumtemperatur gelagert werden. Prüfkörper dürfen vor Ort unter Einhaltung der Lagertemperatur (2 - 8 °C) bis zum Ende Ihrer Verwendungsdauer gelagert werden.
- Exposition der Prüfkörper in der Wäsche, aseptische Entnahme des letzten Spülwassers, unbehandelte Transportkontrolle für Prüfkörper als Referenz mitführen,
- Die Keimzahlbestimmung im letzten Spülwasser erfolgt per Agargussplatten sowie Membranfiltrations- und Colilert Verfahren zum Ausschluss von Indikatorkeimen (qualitativer und quantitativer Keimnachweis).

11.5.3 Transport

Nach erfolgter Untersuchung müssen die Prüfkörper, Wasserflaschen und Abklatschplatten auf schnellstem Wege (< 8 h) gekühlt bei 2 - 8 °C ins Prüflabor zur Auswertung transportiert werden.

11.5.4 Auswertung der Untersuchung

- Prüfkörper: Nachweis der mikrobiologischen Wirksamkeit des Verfahrens (Reduktionsfaktor-Bestimmung),
- Letztes Spülwasser: Koloniezahlbestimmung und Ausschluss von Indikatorkeimen (*E. coli* / coliforme Keime, *Pseudomonas aeruginosa*),
- Abklatschproben: Koloniezahlbestimmung und Ausschluss von Indikatorkeimen.

Die Aus- und Bewertung der Untersuchungen erfolgt nach der **RKI-Richtlinie, der DIN EN ISO 16616** nach den zugehörigen Vorgaben von **Höller/Krüger/Martiny/Zschaler: Qualitätssicherung von Reinigungs- und Desinfektionsprozessen (Behr's Verlag)**, sowie dem Handbuch zur **Validierung von desinfizierenden Waschverfahren für die Aufbereitung von Textilien aus hygienisch sensiblen Bereichen** in Form eines Prüfberichts.

Anlage 1

Liste viraler Erreger und möglicher Untersuchungen zum Nachweis von Infektionen

Erreger	Material	Methode
Adenoviren	Stuhl, Erbrochenes	PCR
Astrovirus	Stuhl, Erbrochenes	PCR
Enteroviren	Stuhl	PCR
Hepatitis-A-Virus	Serum	EIA (IgM-und IgG Antikörper)
	Serum, Plasma, Stuhl	PCR
Hepatitis-B-Virus	Serum	EIA (HBsAG, HBeAG, Anti-HBc, Anti-HBc-IgM, Anti-HBe, Anti-HBs, HBsAg-Bestätigungstest)
Hepatitis-C-Virus	Serum	EIA (Anti-HCV) Line-Immuno-Assay
	Serum	EIA Line-Immuno-Assay
Hepatitis-E-Virus	Serum, Plasma, Stuhl	PCR
	Serum	EIA (HIV-Antikörper/Antigen) Line-Immuno-Assay
HIV Typ 1 und 2	Serum	EIA (HIV-Antikörper/Antigen) Line-Immuno-Assay
Masernvirus	Serum	EIA (IgG-Antikörper)
Varizella-Zoster-Virus	Serum	EIA (IgG-Antikörper)
Influenzaviren	Abstriche (Na, Ra, Nara)	Virusisolierung PCR
	Stuhl, Erbrochenes	PCR
Noroviren	Stuhl, Erbrochenes	PCR
Sapoviren	Stuhl, Erbrochenes	PCR
Respiratory-Syncytial-Virus	Abstriche (Na, Ra, Nara)	PCR
Rotaviren	Stuhl, Erbrochenes	PCR
SARS-CoV-2	Abstriche (Na, Ra, Nara) / Sputum/ Bronchiallavage)	PCR
	Serum	EIA (IgG-Antikörper)

Na: Nase; Ra: Rachen, Nara: Nasen-/Rachen

EIA: Enzym-Immuno-Assay

PCR: Polymerasekettenreaktion

Anlage 2

Versandbedingungen der wichtigsten Untersuchungsmaterialien

Material	Untersuchung auf				Transport		
	Bakterien	Viren	Protozoen	Pilze	Raumtemperatur 10 – 25 °C	gekühlt 2 - 8 °C	gefroren ≤ -18 °C
Abstrich	X			X	X		
Abstrich		X				X	
Bronchiallavage (BAL)	X	X	X	X		X	
Blutkultur	X			X	X		
Biopat	X			X	X		
Biopat		X				X	
Liquor	X			X	X		
Liquor		X				X	
Nasen-Rachen- abstrich	X			X	X		
Punktat	X			X	X		
Punktat		X				X	
Quantiferon-Röhrchen	X (TB)				X	auf keinen Fall !!	
Serum zur Antikörperbestimmung	X	X	X		X		
Serum zur Toxinbestimmung	X					X	
Sputum	X	X	X	X		X	
Stuhl	X (Kultur)		X		X		
Stuhl	X (Toxin)	X				X	
Trachealsekret		X				X	
Urin	X					X	
Wundabstrich	X			X	X		
Wundabstrich anaerob	X				X		
Alle Materialien zur Untersuchung auf Tuberkulose	TB					X	
Lebensmittel	X					X	X
Tapete, Putz, Abstriche auf Schimmelpilze				X	X		
Trinkwasser	X			X		X	
Badewasser	X			X		X	
Bioindikatoren	X				X		
Prüfkörper	X					X	
Spülflüssigkeiten	X			X		X	
Dialysewässer	X			X		X	
Oberflächenabstriche	X			X		X	
Sedimentations- und Abklatschplatten	X			X		X	

Sind unterschiedliche Untersuchungen, die verschiedene Transporttemperaturen benötigen, aus demselben Material angefordert (z. B. Stuhl auf Bakterien [Raumtemperatur] **und** Viren [gekühlt]), sollten die Proben gekühlt transportiert werden.