Oro- und nasopharyngealer Abstrich – Schritt für Schritt

Anselm Kunstein, Linda Drößler, Amir M. Nia, Tom Lüdde, Björn-Erik Ole Jensen

Der Nasen-Rachen-Abstrich zur Untersuchung auf SARS-CoV-2 hat sich im Rahmen der COVID-19-Pandemie als diagnostisches Medium etabliert. Die richtige Durchführung des oro- und des nasopharyngealen Abstrichs sowie adäquate Schutzmaßnahmen für das durchführende medizinische Personal sind elementar und sollten möglichst ressourcenschonend erfolgen. Die nötigen Schritte zeigt der folgende Beitrag sowie ein Video.

Indikation

Goldstandard zur Diagnose einer SARS-CoV-2-Infektion ist der Nachweis von Virus-RNA im tiefen Nasen-Rachen-Abstrich [1, 2]. Untersuchungsmethode ist die Reverse-Transkriptase-Polymerase-Kettenreaktion (RT-PCR). Alternative Methoden der Materialgewinnung, z. B. Sputum oder bronchoalveoläre Lavage, sind mit höherem Aufwand verbunden, haben aber auch eine höhere Sensitivität, insbesondere in der späten Phase von COVID-19 mit Lungenbeteiligung (z. B. [3]). Einfacher zu gewinnende Materialien (z. B. Speichelproben) sind ebenfalls geeignet, um zumindest hochreplikative Infektionen mit SARS-CoV-2 nachzuweisen [4]. Der tiefe Nasen-Rachen-Abstrich ist in der aktuellen Pandemie jedoch am besten untersucht und bei richtiger Technik einfach und komplikationslos durchzuführen. Hierbei bietet die Kombination aus oro- und nasopharyngealem Abstrich die höchste Sensitivität. Aus anatomischen Gründen kann das Einführen des Tupfers über die Nase unmöglich sein. Andererseits führt der oropharyngeale Abstrich in der Regel zu einem starken Würgereiz und zu Husten. Durch die vermehrte Aerosolbildung kann dann ein erhöhtes Erreger-Expositionsrisiko für den Untersucher resultieren. Kann der Tupfer in beiden Nasenlöchern nicht tief genug eingeführt werden, wird das Verwenden des gleichen Tupfers für einen anschließenden oropharyngealen Abstrich vom Patienten als hygienisch unangenehm empfunden. Die Verwendung eines neuen Tupfers verbietet sich aus Gründen einer effizienten Ressourcennutzung. Daher sollte unter strenger Einhaltung der Hygienemaßnahmen (Eigenschutz!) zuerst ein oropharyngealer und im Anschluss ein nasopharyngealer Abstrich mit dem gleichen Tupfer durchgeführt werden.

Merke

Indikationen zur Durchführung eines Nasen-Rachen-Abstrichs sind u. a.:

- Symptome, die mit einer SARS-CoV-2-Infektion vereinbar sind,

- ungeschützter, enger Kontakt zu SARS-CoV-2 positiv getesteten Personen,
- Ausschlussdiagnostik unmittelbar vor aerosolbildenden Maßnahmen bzw. Risikoeingriffen,
- Screening-Untersuchungen bei Personal im Gesundheitssektor sowie
- Verlaufskontrolle bei Patienten mit bekannter SARS-CoV-2-Infektion vor Entlassung.

Cave

Bei negativem Nasen-Rachen-Abstrich und fortbestehendem klinischem Verdacht auf eine COVID-19-Pneumonie sollte darüber hinaus eine Probe aus den tiefen Atemwegen in Form von Sputum gewonnen werden.

Aktuelle Empfehlungen für die Indikation zum SARS-CoV-2-Abstrich werden vom Robert-Koch-Institut regelmäßig herausgegeben [5].

Absolute Kontraindikationen für einen Nasen-Rachen-Abstrich bestehen nicht. Eine massiv eingeschränkte Blutgerinnung kann aufgrund eines erhöhten Blutungsrisikos eine relative Kontraindikation sein und muss im Einzelfall abgewogen werden. In der Praxis sind schwere Blutungskomplikationen äußerst selten.

Vorbereitung und Material

Abstrichuntersuchungen sollten in einem separaten, gut belüfteten Raum erfolgen. Das ausführende Personal muss zur Durchführung der Diagnostik eine persönliche Schutzausrüstung (PSA) tragen und im korrekten An- und Ablegen geschult sein (► Abb. 1).

► **Abb. 1** Persönliche Schutzausrüstung (PSA). 1 Haube, 2 Schutzvisier, 3 FFP-2- oder FFP-3-Maske, 4 wasserabweisender Schutzkittel, 5 bis über den Kittelbund reichende Einmalhandschuhe.

Cave

Achten Sie unbedingt auf ein spaltfreies, rundherum dichtes Anliegen der Maske, da die Schutzwirkung hiervon maßgeblich beeinflusst wird.

Die lokalen Hygienevorschriften können ggf. abweichen. Bitte informieren Sie sich vor Durchführung eines Abstrichs über die Vorgaben der eigenen Institution.

Sie benötigen einen Abstrichtupfer mit passendem Transportmedium zum Virusnachweis. Im Notfall und bei kurzer Transportdauer können auch trockene Abstrichtupfer mit etwas NaCl-Lösung befeuchtet werden (► **Abb. 2**). Ungeeignet sind Abstrichtupfer mit Agarmedium. Im Zweifel gilt: das Labor, welches die Proben untersucht, kann verbindliche Angaben zu geeigneten Tupfern geben. Manche Tupfer sind mit einer markierten Sollbruchstelle versehen. Diese erleichtert das Verpacken des Tupfers in das Transportröhrchen. Bei Tupfern ohne Sollbruchstelle benötigen Sie zusätzlich eine Schere. Je nach Einsehbarkeit des Oropharynx kann außerdem ein Holzspatel hilfreich sein.

► **Abb. 2** Auswahl verwendbarer Tupfer mit Transportmedium. Im Notfall können auch trockene Abstrichtupfer verwendet werden und mit etwas Kochsalzlösung befeuchtet werden.

Hintergrundwissen

DEFINITION

- FFP steht für „filtering face piece“ („filtrierende Halbmaske“), die angefügte Zahl beschreibt nach der europäischen Norm EN 149 die Schutzwirkung vor Partikeln.
- Eine FFP-2-Maske muss mindestens 94 % der Partikel abhalten, eine FFP-3-Maske mindestens 99 %. Außerdem darf eine FFP-2-Maske maximal 11 % Gesamtleckage aufweisen, eine FFP-3-Maske maximal 5 %.
- Die US-amerikanische Norm N95 bzw. die chinesische Norm KN95 entsprechen bezüglich der Schutzwirkung etwa einer FFP-2-Maske. Daher sind N95- bzw. KN95-Masken ebenfalls geeignet.

Benötigtes Material

Folgende Materialien sollten vor dem Eingriff bereitgelegt werden:

- persönliche Schutzausrüstung (Haube, Schutzvisier, dicht sitzende FFP-2-Maske, wasserabweisender Schutzkittel und Handschuhe),
- Abstrichtupfer (mit geeignetem Transportmedium oder befeuchtet mit NaCl-Lösung),
- Laboretiketten zur Probenidentifikation,
- ggf. Holzspatel zur Verbesserung der Einsicht in den Oropharynx,
- ggf. Schere zum Kürzen des Tupfers,
- flüssigkeitsdichte Sekundärverpackung und
- ggf. Transportverpackung.

Untersuchungsablauf

Sobald das Personal die entsprechende Schutzkleidung trägt, kann der Patient seinen Mund-Nasen-Schutz ablegen. Vor Durchführung des Nasen-Rachen-Abstrichs sollte der Patient sich die Nase putzen. Informieren Sie den Patienten vor Beginn des Abstrichs über den Ablauf der Untersuchung und den häufig auftretenden Würgereiz. Für die Untersuchung sollte der Patient sitzen oder liegen und den Kopf leicht reklinieren (► Abb. 3).

► **Abb. 3** Untersuchungsposition im Sitzen mit leicht rekliniertem Kopf.

Begonnen wird mit dem oropharyngealen Abstrich, bei dem die hintere Rachenwand mit dem Tupfer abgestrichen wird. Die Spitze des Tupfers wird vorsichtig unter Sicht links oder rechts der Uvula bis an die hintere Rachenwand herangeführt. Bei schlechter Einsicht sollte

die Zunge mit einem Holzspatel heruntergedrückt werden. Mit einer drehenden Bewegung wird mindestens 1-mal über die Schleimhaut gestrichen (► Abb. 4).

► **Abb. 4** Zuerst wird die hintere Rachenwand möglichst zügig in einer drehenden Bewegung abgestrichen. Ein Holzspatel kann bei schlechter Einsicht hilfreich sein.

Merke

Das Abstreichen der hinteren Rachenwand löst fast immer einen starken Würgereiz aus, sodass der oropharyngeale Abstrich zügig erfolgen sollte.

Im Anschluss wird mit dem gleichen Tupfer der Abstrich des Nasopharynx durchgeführt. Vorteil dieser Reihenfolge ist ein leichteres Einführen des bereits durch den oropharyngealen Abstrich angefeuchteten Tupfer.

Hierfür wird der Tupfer unter drehenden Bewegungen ungefähr parallel zum Gaumen tief in das Nasenloch eingeführt. Der Tupfer muss an der Rachenhinterwand anstoßen, sodass dort durch Rotation des Tupfers ausreichend Probenmaterial gewonnen wird. Die optimale Tiefe entspricht in etwa dem Abstand zwischen Nasenloch und Ohr. Bei vielen Abstrichtupfern kann die in der Mitte des Tupfers angebrachte Markierung im Bereich der Sollbruchstelle als Anhaltspunkt für die korrekte Tiefe herangezogen werden (► Abb. 5).

► **Abb. 5** Abstrichtupfer mit rot markierter Sollbruchstelle. Der Tupfer sollte – und kann in vielen Fällen auch – bis zu dieser Markierung eingeführt werden.

Kann der Tupfer nicht tief genug eingeführt werden, sollte er vorsichtig zurückgezogen und am gegenseitigen Nasenloch erneut eingeführt werden. In keinem Fall sollte der Tupfer gegen Widerstand oder mit viel Kraft vorgeschoben werden (► **Abb. 6**). Allerdings wird der diagnostische Wert der Untersuchung bei zu geringer Einführtiefe erheblich beeinträchtigt.

Ist der Abstrichtupfer tief genug positioniert, wird er unter drehenden Bewegungen langsam wieder herausgezogen. Im Anschluss wird er in das vorgesehene Probengefäß eingeführt und der Stab an der Sollbruchstelle abgebrochen oder mit einer Schere abgeschnitten (► **Abb. 7**). Das Röhrchen muss gut verschlossen werden und mit den korrekten Patientendaten beschriftet sein.

Bei produktivem Husten sollte ergänzend Sputum zur Diagnostik gewonnen werden. Hierzu muss der Patient zunächst den Mund mit klarem Wasser ausspülen und im Anschluss mehrfach tief Ein- und Ausatmen. Durch kräftiges Husten soll der Patient Sputum aus den unteren Atemwegen produzieren und in ein vorgesehenes Röhrchen spucken. Die Untersuchung von Sputum hat eine deutlich höhere Sensitivität als Speichel, sodass auf eine korrekte Durchführung geachtet werden sollte. In der Praxis haben Patienten mit COVID-19 häufig trockenen Husten, sodass die Gewinnung von Sputum nicht gelingt. Auch bei dieser zusätzlichen Probe muss vor Versand immer auf die korrekte Beschriftung des Röhrchens geachtet werden. Das Probengefäß wird anschließend mit

► **Abb. 6** Der Tupfer wird in etwa horizontal zum Gaumen in die Nase eingeführt. Die rote Markierung in der Mitte des Tupfers verschwindet dabei i. d. R. im Nasenloch. Die Tiefe des Abstrichs ist ein entscheidendes Merkmal für den diagnostischen Wert der Untersuchung.

► **Abb. 7** Der Tupfer wird sofort nach dem Abstrich in ein Tupferröhrchen (mit passendem Transportmedium) gesteckt **a**, an der Sollbruchstelle abgebrochen oder mit einer Schere durchgeschnitten und fest verschlossen **b**.

einem Oberflächendesinfektionstuch abgewischt und in eine Laborhülle gegeben. Schließlich legt der Patient seinen Mund-Nasen-Schutz wieder an und der Untersucher kann die PSA ablegen.

Verpackung und Transport

Die gewonnenen Proben müssen im Falle des Versands an ein externes Labor als „biologischer Stoff der Kategorie B“ gekennzeichnet werden und nach Maßgabe der Verpackungsanweisung P650 der Bundesärztekammer verpackt werden [6].

Die Verpackung der Probe besteht aus dem Probengefäß (Tupferröhrchen) sowie einer flüssigkeitsdichten Sekundärverpackung ► **Abb. 8**). Bei Versand wird zudem eine weitere Außenverpackung benötigt. Die Proben müssen das Labor schnellstmöglich erreichen. Ist eine zeitnahe Untersuchung der Probe nicht gewährleistet, kann diese bei 4 Grad gelagert und anschließend gekühlt versendet werden.

► **Abb. 8** Das mit den korrekten Patientendaten gekennzeichnete Tupferröhrchen wird nach dem Abstrich in eine flüssigkeitsdichte Sekundärverpackung gegeben (ggf. mit Anforderungsschein). Bei Versand muss darüber hinaus eine geeignete Außenverpackung verwendet werden.

► **Video** Vorgehen beim oro- und nasopharyngealen Abstrich sowie bei der Gewinnung einer Sputumprobe. Das Video wurde von webtv-campus, einem Anbieter von Video-Online-Schulungen und Unterweisungen für Gesundheitseinrichtungen, in Kooperation mit den Autoren und dem Universitätsklinikum Düsseldorf produziert (www.webtv-campus.de).

Interessenkonflikt

Die Autorinnen/Autoren geben an, dass kein Interessenkonflikt besteht.

Autorinnen/Autoren

Anselm Kunstein

Dr. med. Anselm Kunstein ist Facharzt für Innere Medizin und seit 2014 an der Klinik für Gastroenterologie, Hepatologie und Infektiologie des Universitätsklinikums Düsseldorf tätig. Er strebt die Zusatzweiterbildung Infektiologie sowie den Facharzt für Innere Medizin und Gastroenterologie an.

Linda Drößler

Dr. med. Linda Drößler ist in der Weiterbildung zur Fachärztin für Innere Medizin mit der Zusatzbezeichnung Infektiologie und seit 2019 an der Klinik für Gastroenterologie, Hepatologie und Infektiologie des Universitätsklinikums Düsseldorf tätig.

Amir M. Nia

Dr. med. Amir M. Nia ist Facharzt für Innere Medizin, Kardiologie und Internistische Intensivmedizin und arbeitet seit 2015 in der Kardiologie des Universitätsklinikums Düsseldorf. Zuvor war er an den Unikliniken Köln und Homburg (Saar) tätig.

Tom Lüdde

Prof. Dr. med. Tom Lüdde ist Direktor der Klinik für Gastroenterologie, Hepatologie und Infektiologie des Universitätsklinikums Düsseldorf.

Björn-Erik Ole Jensen

Dr. med. Björn-Erik Ole Jensen ist Facharzt für Innere Medizin, Infektiologie und seit 2011 Oberarzt der Klinik für Gastroenterologie, Hepatologie und Infektiologie des Universitätsklinikums Düsseldorf.

Korrespondenzadresse

Dr. Björn-Erik Ole Jensen

Klinik für Gastroenterologie, Hepatologie und Infektiologie
Uniklinik Düsseldorf
Moorenstraße 5
40223 Düsseldorf
Deutschland
Bjoern-ErikOle.Jensen@med.uni-duesseldorf.de

Literatur

- [1] Wölfel R, Corman VM, Guggemos W et al. Virological assessment of hospitalized patients with COVID-2019. *Nature* 2020; 581: 465–469. doi:10.1038/s41586-020-2196-x
- [2] WHO. Laboratory testing for 2019 novel coronavirus (2019-nCoV) in suspected human cases. (März 2020). Im Internet (Stand: 30.10.2020): <https://www.who.int/publications/i/item/10665-331501>
- [3] Bwire GM, Majigo MV, Njiro BJ et al. Detection profile of SARS-CoV-2 using RT-PCR in different types of clinical specimens: A systematic review and meta-analysis [published online ahead of print, 2020 Jul 24]. *J Med Virol* 2020. doi:10.1002/jmv.26349
- [4] Wyllie AL, Fournier J, Casanovas-Massana A et al. Saliva or Nasopharyngeal Swab Specimens for Detection of SARS-CoV-2. *N Engl J Med* 2020; 383 (13): 1283–1286. doi:10.1056/NEJMc2016359
- [5] Robert-Koch-Institut. Hinweise zur Testung von Patienten auf Infektion mit dem neuartigen Coronavirus SARS-CoV-2 (Oktober 2020). Im Internet (Stand: 30.10.2020): https://www.rki.de/DE/Content/InfAZ/N/Neuartiges_Coronavirus/Vorl_Testung_nCoV.html?nn=13490888
- [6] Thurm V et al. Versand von medizinischem Untersuchungsmaterial: Neue Bestimmungen ab 2007. *Dtsches Arztebl* 2007; 104 (46): A 3201

Bibliografie

Dtsch Med Wochenschr 2021; 146: 419–424
Online-Publikation: 19.1.2021
DOI 10.1055/a-1294-1331
ISSN 0012-0472
© 2021. Thieme. All rights reserved.
Georg Thieme Verlag KG, Rüdigerstraße 14,
70469 Stuttgart, Germany