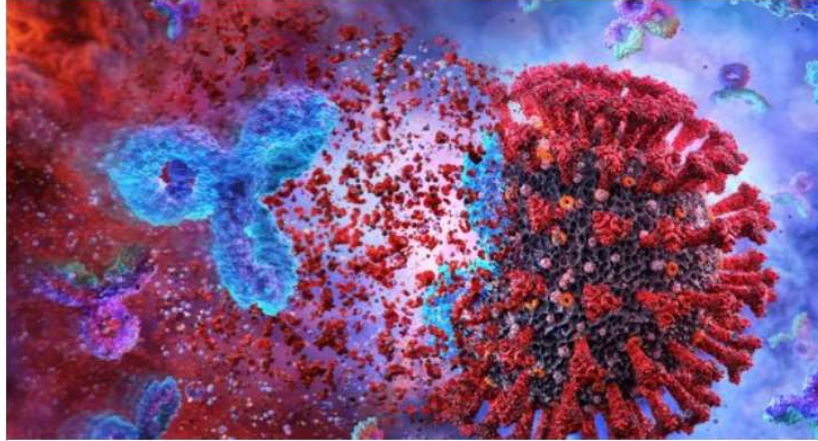


## Individuelle Immunantwort körpereigener T-Zellen gegen SARS-CoV-2

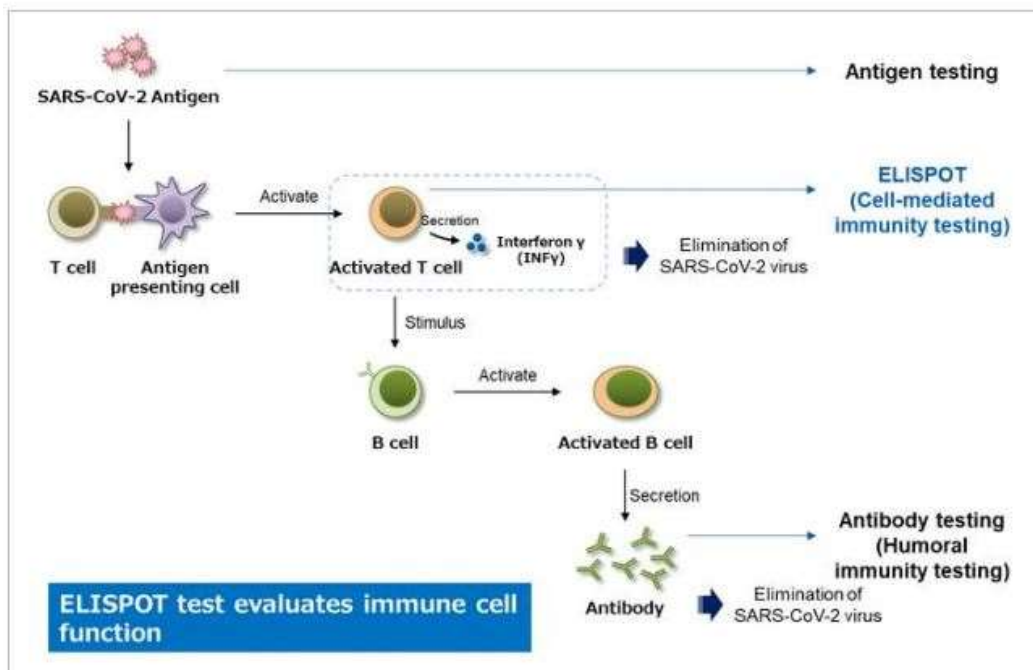
Der Ausbruch von SARS-CoV-2 und die pandemische Ausbreitung brachte die Gesundheitssysteme weltweit an ihre Belastungsgrenzen. Neben dem molekularbiologischen Nachweis von SARS-CoV-2 zur Bestätigung einer akuten Infektion ist der Nachweis einer individuellen zellulären Immunantwort gegen SARS-CoV-2 ein wesentlicher Faktor zur Eindämmung des Virus.



/Corona Borealis, stock.adobe.com

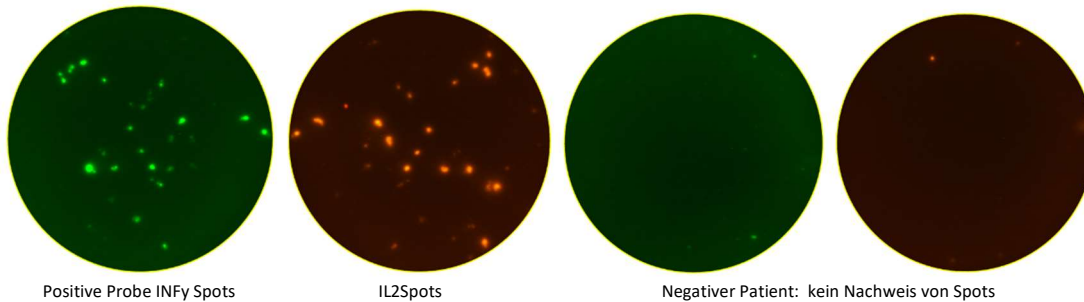
Quelle: Ärzteblatt 28.12.2020: SARS-CoV2: Gedächtniszellen erhalten Immunität über mindestens 8 Monate. Diese bewahren die Erinnerung an den Viruskontakt und beschleunigen im Fall einer erneuten Reaktion die Bildung von Antikörpern.  
<https://www.aerzteblatt.de/nachrichten/119712/SARS-CoV-2-Gedaechtniszellen-erhalten-Immunitaet-ueber-mindestens-8-Monate>

Der serologische Antikörperrnachweis erbrachte bis dato noch keine konkrete Aussage über eine ausreichende Immunität, da er lediglich die humorale Immunität wieder spiegelt. Die Abwehr von Viren erfolgt jedoch nicht nur über Antikörper allein, sondern vielmehr über das zelluläre Immunsystem. Unsere eigenen T-Lymphozyten spielen hier die zentrale Rolle und bilden die erworbene Immunität aus, die Ausgangspunkt der **zellulären und humoralen Immunantwort** ist.



Quelle : Sysmex/ Kobe University ; Sekine et al Cell 183, 158-168

Unsere T-Lymphozyten lassen sich in Subpopulationen unterteilen, welche unterschiedliche Zytokine ausschütten. Nach Kontakt mit den Virusantigenen kommt es zu einer Differenzierung und Proliferation erregerspezifischer T-Zellklone, die als **Effektor- und Gedächtnis T-Lymphozyten** im peripheren Blut zu finden sind. Bei erneutem Viruskontakt werden diese Gedächtnis T-Zellen aktiviert, um Immunabwehrprozesse zu initiieren, die zu einer schnelleren Vernichtung des Virus führen. Zum einen können virusinfizierte Körperzellen durch T-Effektorzellen sofort eliminiert werden; zum anderen werden Plasmazellen zur Antikörperbildung angeregt. Anhand der spezifischen Sekretion von Zytokin kann die Stärke der Immunreaktion von den T-Zellen geregelt und moduliert werden.



Quelle: MVZ München Zentrum

Mit dem Nachweis patienteneigener T-Effektorzellen gegen SARS-CoV-2 kann durch die individuelle Zytokin Ausschüttung eine akute oder zurückliegende Infektion nachgewiesen werden, unabhängig ob Antikörper im Patientenblut detektiert werden können. Diese spezifischen T-Zellen sind, im Gegensatz zum Antikörperspiegel, über einen längeren Zeitraum im Blut nachweisbar.

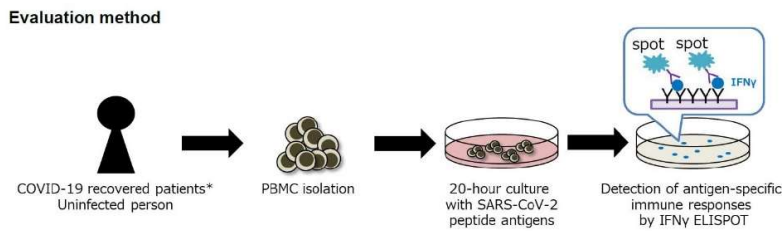
Daher ist die alleinige Bestimmung von Antikörpertitern zur Beurteilung einer Immunität gegen SARS-CoV-2 nicht geeignet, da sie lediglich die humorale Immunität abbilden kann. Diese kann Viren abblocken und die Erregerelimination fördern. Allerdings entwickeln längst nicht alle Patienten nach Viruskontakt eine messbare Antikörpermenge, vor allem nicht bei asymptomatischen oder sehr milden Verläufen. Auch deuten wissenschaftliche Daten darauf hin, dass die Antikörperbildung nach Infektion sehr kurzlebig sein kann. Bei milden Verläufen fallen die Antikörperspiegel bei 40% der Patienten sehr schnell unter die Nachweisgrenze ab und sind somit serologisch nicht mehr nachweisbar. Zwar bleiben bei symptomatischen Patienten diese länger im Blut nachweisbar, fallen jedoch über die Zeit ebenfalls ab.

Im Gegensatz dazu kann das **T-Zell-Gedächtnis über mehrere Jahre persistieren**, um den Organismus gegen schwere Reinfektionen zu schützen. Insofern stellt der **Nachweis SARS-CoV-2-spezifischer T-Zellen** einen bedeutenden Fortschritt in der SARS-CoV-2-Labordiagnostik dar, da eine Immunität **nicht nur** durch den IgG-Antikörpernachweis festzustellen ist, sondern viel mehr auf einer **körpereigenen zellulären Immunität** gegen SARS-CoV-2 spezifischen T-Zellklonen beruht.

Diese erregerspezifische T-Zellen und insbesondere ihre T-Gedächtnisfraktion sind im Blut nur in geringen Mengen zu finden. Ein **hochsensitives zelluläres Testverfahren (Sensivität: 1:100000 Zellen)** detektiert diese Zellen auf Einzelzellebene. Anhand des spezifischen Nachweises lässt sich die zelluläre Immunantwort des adaptiven Immunsystems gegenüber Coronaviridae allgemein bzw. SARS-Cov2 beurteilen.

Hierfür werden patienteneigene Immunzellen mit den Viruspeptiden stimuliert und anschließend die Reaktion der zytotoxischen T-Lymphozyten anhand der **IFN- $\gamma$  und Interleukin 2 Sekretion** beurteilt.

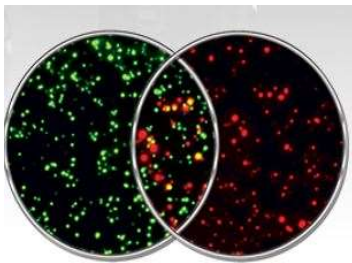
**IL-2** steuert die Aktivitäten der T-Lymphozyten. Es fördert die Aktivierung und Expansion von T-Zellen und die Differenzierung von CD8+ T-Lymphozyten zu Gedächtniszellen. Die **IFN- $\gamma$**  und **IL-2-Reaktion** von erregerspezifisch aktivierten T-Zellen gegen Coronaviridae (PAN-Corona Peptid-Mix) und / oder spezifisch gegen SARS-CoV-2 (SARS-CoV-2 Peptid-Mix) ergibt ein hoch differenziertes Bild der patienteneigenen Immunantwort, um die Entwicklung des individuellen Krankheitsverlaufs und der Immunität nach Infektion darzustellen.



Quelle: Sysmex/ Kobe University; Sekine et al Cell 183, 158-168

Die Sezernierung von **IFN- $\gamma$**  durch Effektorzellen ist charakteristisch für zytotoxische Th1-Reaktionen. Der isolierte Nachweis von IFN- $\gamma$  produzierenden Effektorzellen lässt auf eine Immunreaktion im Rahmen einer **Covid-19-Infektion** schließen.

Der Nachweis von **IL-2** bzw. die **gleichzeitige Detektion von IFN- $\gamma$  und IL-2** sprechen für das Vorhandensein von **funktionaler Gedächtniszellen**, als Hinweise auf eine zurückliegende SARS-CoV-2-Infektion und eine **vorhandene zelluläre Immunität**.



#### Kernaussagen

Nachweis einer aktiven Immunreaktion anhand der **IFN- $\gamma$  Sekretion**

Detektion von Memory T-Zellen als Nachweis eines latenten Immunstatus anhand der **IL2 Sekretion**

Ggf. Verhältnis doppelt und einfach gefärbter Spots für eine differenzierte Beurteilung des Immunstatus

Quelle: Fa. Aid SARS CoV-2 EliSpot

## Indikationen zur Durchführung des CoV-iSpot:

### Indirekter Nachweis einer vorangegangenen COVID-19-Infektion

- bei respiratorischen Atemwegsinfektionen mit Fieber und trockenem Husten, die nicht durch eine positive PCR bestätigt werden konnten
- bei Patienten mit fraglicher oder primär fehlender Antikörperantwort trotz positiven SARS-CoV-2 PCR Nachweis
- bei asymptomatischen Verläufen bei der sich oft keine oder nur geringe Antikörpertiter finden ließen, da diese häufig bereits in der frühen Rekonvaleszenz Phase abgenommen haben

Aktuellen Studien zufolge gelingt der Nachweis einer Covid-19 Infektion mit dem CoV-iSpot deutlich häufiger als mit Antikörpernachweisen allein.

### Nachweis einer zellulären Immunität

- Nachweis SARS-CoV-2-spezifischer T-Zellklone stellen einen Beweis für eine vorangegangene Virusinfektion und eine zelluläre Immunität dar, selbst bei fehlenden Antikörpernachweis.

Ersten Studien zufolge bleiben SARS-CoV-2-spezifische T-Zellantworten lange nachweisbar.

### Hinweis auf mögliche Basis-/ Teilimmunität

- zelluläre Basisimmunität durch kreuzreagierende T-Lymphozyten, ausgelöst durch vorangegangene Infektionen mit weltweit endemisch zirkulierenden Coronaviren als mögliche Erklärung für die Tatsache, dass 80 - 90 % der Menschen nach einer Infektion mit SARS-CoV-2 nicht oder nur leicht erkranken.

Erste wissenschaftliche Erkenntnisse zeigen, dass durch eine Kreuzreaktivität gegen andere „Erkältungscoronaviren“ eine zumindest teilweise Immunität auch gegen SARS-CoV-2 vermittelt wird und es somit zu mildereren/ symptomlosen Verläufen kommen kann. Für eine zelluläre Basisimmunität spricht auch die Beobachtung, dass Patienten mit reagierendem PAN-Corona-Peptid-Ansatz oft keine SARS-CoV-2-Antikörper zeigen.

<b>Anforderung:</b>	SARS CoV-2 Elispot
<b>Material:</b>	10 ml Heparin Blut bzw. Abnahme in CPT-Röhrchen (insbesondere bei längerem Transport zur Verbesserung der Probenstabilität)
<b>Dauer:</b>	zwei Tage (nur Montag bis Donnerstag)
<b>Abrechnung:</b>	Abrechnung gegenwärtig nur im privatärztlichen Bereich (GOÄ) GOÄ (1,15) Privat: 147,46 €*      GOP 4003, 3xA3767 GOÄ (1,0) IGeL: 128,23 €      GOP 4003, 3xA3767 <b>Aufgrund der Materialkosten und der aufwendigen Testabarbeitung erfolgte eine Preisanpassung zum 15.03.2021.</b>

\*zzgl. Auslagen nach §10 der GOÄ

<b>Ansprechpartner:</b>	Frau Dr. Penz	Telefon: 089 54308-864
<b>Ansprechpartner:</b>	Frau T. Eichhorn	Telefon: 089 54308-0

## Literatur

- Li et al. T cell responses to whole SARS Coronavirus in Human Immunol 2008 181 (8): 5490-5500
- Bacher et al. Low avidity CD4+ T cell response to SARS-CoV-2 in unexposed individuals and humans with severe COVID-19 Immunity 2020 DOI:10.1016
- Peng Y, Mentzer AJ, Liu G, et al. Broad and strong memory CD4 + and CD8 + T cells induced by SARS-CoV-2 in UK convalescent individuals following COVID-19. Nature Immunology. Published online September 4, 2020:1-10
- Braun J, Loyal L, Frentsch M, Wendisch D, Georg P, Kurth F, et al. Presence of SARS-CoV-2 reactive T cells in COVID-19 patients and healthy donors. medRxiv. 2020:2020.04. 17.20061440A. N. Cohen and B. Kessel, "False positives in reverse transcription PCR testing for SARS-CoV-2," medRxiv, May 2020, doi:10.1101/2020.04.26.20080911.
- S. Woloshin, N. Patel, and A. S. Kesselheim, "False Negative Tests for SARS-CoV-2 Infection - Challenges and Implications," Engl. J. Med., Jun. 2020, doi: 10.1056/nejmp2015897.
- Q. X. Long et al., "Antibody responses to SARS-CoV-2 in patients with COVID-19," Nat. Med., vol. 26, no. 6, pp. 845–848, Jun. 2020, doi: 10.1038/s41591-020-0897-1.
- Q. X. Long et al., "Clinical and immunological assessment of asymptomatic SARS-CoV-2 infections," Nat. Med., vol. 26, no. 8, pp. 1200–1204, Jun. 2020, doi: 10.1038/s41591-020-0965-6.
- J. Seow et al., "Longitudinal evaluation and decline of antibody responses in SARS-CoV-2 infection," medRxiv, p.2020. 07.09.20148429, Jul. 2020, doi: 10.1101/2020.07.09.20148429.
- S. R. Huber, J. van Beek, J. de Jonge, W. Luytjes, and D. van Baarle, "T cell responses to viral infections - opportunities for peptide vaccination," Frontiers in Immunology, vol. 5, no. APR. Frontiers Research Foundation, 2014, doi:10.3389/fimmu.2014.00171.
- S. L. Swain, K. K. McKinstry, and T. M. Strutt, "Expanding roles for CD4 + T cells in immunity to viruses," Nature Reviews Immunology, vol. 12, no. 2. Nature Publishing Group, pp. 136–148, Feb. 2012, doi: 10.1038/nri3152.
- J. Charles A Janeway, P. Travers, M. Walport, and M. J. Shlomchik, "T Cell-Mediated Immunity," in Immunobiology: The Immune System in Health and Disease., 5th ed., Garland Science, 2001.
- H. Zhang, "INF-gamma Release ELISpot Assay," Bio-Protocol, vol. 2, no. 6, 2012, doi: 10.21769/bioprotoc.120.
- C. Möbs and T. Schmidt, "Research Techniques Made Simple: Monitoring of T-Cell Subsets using the ELISpot Assay," J. Invest. Dermatol., vol. 136, no. 6, pp. e55–e59, Jun. 2016, doi: 10.1016/j.jid.2016.04.009.
- S. Thijssen et al., "Elevated nucleoprotein-induced interferon-γ release in COVID-19 patients detected in a SARS-CoV-2 enzyme-linked immunosorbent spot assay," J. Infect., vol. 0, no. 0, 2020, doi: 10.1016/j.jinf.2020.06.015.
- T. Sekine et al., "Robust T cell immunity in convalescent individuals with asymptomatic or mild COVID-19," Cell 183, 158-168 2020
- A. Grifoni et al., "Targets of T Cell Responses to SARS-CoV-2 Coronavirus in Humans with COVID-19 Disease and Unexposed Individuals," Cell, vol. 181, no. 7, pp. 1489-1501.e15, Jun. 2020, doi: 10.1016/j.cell.2020.05.015.
- A. Sette and S. Crotty, "Pre-existing immunity to SARS-CoV-2: the knowns and unknowns," Nat. Rev. Immunol., vol. 20, no. 8, pp. 457–458, Aug. 2020, doi: 10.1038/s41577-020-0389-z.
- J. Mateus et al., "Selective and cross-reactive SARS-CoV-2 T cell epitopes in unexposed humans," Science (80-.), p.3871, Aug. 2020, doi: 10.1126/science.abd3871.
- J. Braun et al., "SARS-CoV-2-reactive T cells in healthy donors and patients with COVID-19., Nature, pp. 1–8, Jul. 2020, doi: 10.1038/s41586-020-2598-9.
- Le Bert et al., "SARS-CoV-2-specific T cell immunity in cases of COVID-19 and SARS, and uninfected controls," doi: 10.1038/s41586-020-2550-z.
- Le Bert, N., Tan, A.T., Kunasegaran, K. et al. SARS-CoV-2-specific T cell immunity in cases of COVID-19 and SARS, and uninfected controls. Nature (2020)
- D. M. Altmann and R. J. Boyton, "SARS-CoV-2 T cell immunity: Specificity, function, durability, and role in protection," Sci. Immunol., vol. 5, no. 49, p. 6160, Jul. 2020, doi: 10.1126/sciimmunol. abd6160.