









	<p>eSwab Bakterien, Pilze und PCR: Nicht desinfizieren, Abstrich am Wundgrund, Tupfer in Transportflüssigkeit eintauchen, Stiel an der Bruchstelle abbrechen, Röhrchen dicht verschliessen. Transport bei Raumtemperatur, max. 24 Std.</p> <p>Dünnere Tupfer (violett) für Urethralabstrich/Cervix Nullipara, extradünner Tupfer (grün) für transnasale Abstriche vom Nasopharynx.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Steriles Röhre Sputum: Tief ausgehusteten Auswurf; für Mykobakterien Morgensputum 5-10 ml an drei Tagen.</p> <p>Liquor: >3 ml steril direkt ins Röhre abtropfen lassen. Körperflüssigkeiten: Flüssigkeit steril in Röhre geben. Biopsie/Gewebe: Mit sterilem NaCl bedecken. Pilznachweis: Nagelstücke und Hautschuppen am Rand der Läsion entnehmen; Haarstümpfe epilieren.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>TurrAX Die erste Verpackungsfolie ist nicht steril - ausserhalb von sterilen Räumlichkeiten aufbewahren. Die zweite Verpackungsprobe ist steril. Gewebe-/Biopsien unter sterilen Bedingungen entnehmen - Proben müssen vollständig mit der im Röhre vorhandenen Flüssigkeit bedeckt sein.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Vacutainer 10ml Mittelstrahlurin oder Erststrahlurin in sterilem Becher auffangen, Katheter auf Vacutainer aufsetzen, in Urin eintauchen, Katheterkappe an Vacutainer andrücken; saugt spontan 10 ml Urin an.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Urinbecher Nachweis Schistosomen: 24 Std. oder am Mittag (10-14 Uhr) gesammelter Urin (nach Hüpfen oder Treppensteigen). Letzte Urintropfen enthalten die grösste Menge an Eiern. Mykobakterien: Morgen urin Mittelstrahl je 30 ml an drei aufeinanderfolgenden Tagen. Urin in Becher auffangen; für Transport in sterilem Röhre umgiessen.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Eintauchnährb. Notwendige Subkulturen im Labor verzögern das Resultat um 24 Std!</p> <p>Mittelstrahlurin. Urin in sterilem Becher auffangen. Eintauchnährboden kurz tief in den Urin eintauchen, herausziehen und unteres Ende auf einen Tupfer abtropfen. Ins Röhre zurückgeben und fest zuschrauben.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Blut kultur Zuerst aerobe und danach anaerobe Blutkulturflasche abnehmen(= 1 Blutkultur), 8-10 ml pro Flasche.</p> <p>Fieber / Sepsis: 2-3 Blutkulturen innerhalb von 20 Min. abnehmen. Endokarditis: 3 Blutkulturen verteilt auf 12-24 Std. Sterile Körperflüssigkeiten: ein wenig Material in sterilem Gefäss geben und 5 ml in aerobe, wenn möglich auch in anaerobe Blutkulturflaschen inokulieren.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Nativ-Stuhl R. Nativ-Stuhl: Baumnussgrosse Portion frischen Stuhl entnehmen für Viren, C. difficile Ag, okkultes Blut, Leukozyten und Wurmeier. Stuhlfänger ist bestellbar.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>SAF-Röhre Für den Nachweis von Parasiten allg. im Stuhl</p> <p>Haselnussgrosse Stuhlprobe mit dem «Löffelchen» entnehmen, dann in SAF-Röhre eintauchen und intensiv schütteln. Stuhlproben von 3 aufeinanderfolgenden Tagen einsenden. Stuhlfänger ist bestellbar.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Fecal-Swab Bakteriennachweis im Stuhl.</p> <p>Tupfer in Stuhl eintauchen oder direkten Abstrich vom Rektum durchführen. Tupfer in die Transportflüssigkeit eintauchen, Stiel an der Bruchstelle abbrechen und Röhrchen dicht verschliessen. Stuhlfänger ist bestellbar.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>
	<p>Analleber Transparenter Klebestreifen (z.B. Büro-Scotch) morgens vor der 1. Defäkation auf die Perianalhaut drücken, abziehen und Klebestreifen glatt auf einen Objektträger pressen.</p> <p>Lagerung vor dem Transport: Raumtemperatur</p>