

Leistungsverzeichnis



Hämatologisches Speziallabor

Klinik für Innere Medizin I

Kirrberger Str. 100

Gebäude 41

66421 Homburg



Durch die DAKkS nach DIN EN ISO 15189:2014 akkreditiertes Labor.
Die Akkreditierung gilt nur für den in der Akkreditierungsurkunde
(Registrierungsnummer D-ML-13220-04-00) aufgeführten
Akkreditierungsumfang.

Ansprechpartner

Komm. Klinikdirektor Prof. Dr. med. Lorenz Thurner	Telefon: +49 6841-16-15011 Fax: +49 6841-16-15012 E-Mail: lorenz.thurner@uks.eu
Sekretariat Vera Gliemmo	Telefon: +49 6841-16-15011 Fax: +49 6841-16-15012 E-Mail: Vera.Gliemmo@uks.eu
Leitung des hämatologischen Speziallabors PD Dr. med. Moritz Bewarder	Telefon: +49 6841-16-15001 Fax: +49 6841-16-15012 E-Mail: Moritz.Bewarder@uks.eu
Leitende MTLA Laura Vonknechten	Telefon: +49 6841-16-15159 Fax: +49 6841-16-15394 E-Mail: Laura.Vonknechten@uks.eu

1. Probenannahme von Montag 08:00 Uhr bis Freitag 15:00 Uhr

Patientenproben werden von Montag 08:00 Uhr bis Freitag 15:00 Uhr angenommen. Proben, die außerhalb dieser Zeiten in unserem Labor eintreffen, können nicht bearbeitet werden.

2. Umgang mit nicht eindeutig gekennzeichneten Proben

Nicht eindeutig gekennzeichnete Proben oder Proben ohne eindeutig gekennzeichneten Anforderungsschein werden an den Absender zurückgesandt. Der Absender, sofern ermittelbar, wird über das Vorgehen telefonisch informiert. Zum korrekten Umgang mit den Proben steht ergänzend das Primärprobenhandbuch zur Verfügung.

3. Übermittlung der Analyseergebnisse und Befundberichte

Die Ergebnisse der Analysen stehen spätestens nach 24 Stunden zur Verfügung. Dazugehörige Befundberichte liegen in der Regel nach 3 Tagen vor.

Untersuchungsverfahren

1. Zytomorphologie

Methode	Spezialfärbungen bzw. zytochemischen Färbungen <ul style="list-style-type: none"> • Panoptische Färbung nach Pappenheim • Eisenfärbung (Berliner-Blau-Reaktion) • PAS-Färbung • Toluidinblau Färbung • Peroxidasefärbung • Esterasefärbung
Material	<ul style="list-style-type: none"> • peripheres Blut (EDTA-Röhrchen) • Knochenmark (mit Citrat versetzt, Ausstriche von KM Bröckeln) • Liquor (nativ) • Aszites (nativ) • Pleuraflüssigkeit (nativ) • BAL (nativ)
Mindestmenge	<ul style="list-style-type: none"> • Knochenmark: 10 – 20 ml Knochenmark/Citrat Gemisch • Blutausstrich: 1 kleines EDTA Röhrchen, 2,7 ml • Malaria: 1 EDTA Röhrchen 2,7 ml • Liquor, Ergüsse: 1 ml Flüssigkeit • BAL: 10 ml Flüssigkeit
Hinweis	Material darf höchstens 24 Stunden alt sein Liquor, Ergüsse, BAL : Material sollte nicht älter als 4 Stunden sein. Liquor darf nicht per Rohrpost versandt werden
Indikation	<ul style="list-style-type: none"> • Akute Leukämien (pB, KM) • Myeloproliferative Erkrankungen (pB, KM) • Lymphome (pB, KM, Ergüsse, BAL, Liquor) • Multiples Myelom (pB, KM) • Unklare Zytopenien (pB, KM) • Malaria u.a. parasitäre Erreger (pB, KM) • Pneumocystis jirovecii (BAL)
Gerät	Mikroskop

2. Durchflusszytometrie

Bei der Durchflusszytometrie handelt es sich um eine Labormethode, bei der einzelne Zellen mit Hilfe von Lasern untersucht werden. Durch hydrodynamische Fokussierung wird erreicht, dass die Zellen in der vom Durchflusszytometer angesaugten Flüssigkeit (Blut, KM, Liquor, Pleuraflüssigkeit, Aszites, BAL), hintereinander und einzeln in die Messkammer (Flusskammer) fließen und dort von Lasern beleuchtet werden. Unbehandelte Zellen können so aufgrund ihrer Größe und Granularität unterschieden werden. Zusätzlich können die Zellen vor der Untersuchung mit Fluorchromgekoppelten Antikörpern beladen werden, was eine weitere Unterscheidung einzelner Zellpopulationen erlaubt.

In unserem Labor befindet sich ein BD FACSCanto™ II Durchflusszytometer von Becton Dickinson (akkreditiert), ein BD FACSLyric™(**) Durchflusszytometer von Becton Dickinson und ein Navios™(**) Durchflusszytometer von Beckman Coulter zur Routine Diagnostik im Einsatz. Alle 3 Durchflusszytometer verfügen über 3 Laser und ermöglichen die Analyse von bis zu 12 Parametern gleichzeitig (10 Farben, FSC, SSC).

Immunstatus	
Methode	Lymphozyten Differenzierung mittels Durchflusszytometrie
Material	EDTA-Blut
Mindestmenge	2,7 ml
Hinweis	Material darf höchstens 24 Stunden alt sein
Indikation	Überwachung HIV, Immundefizienz oder Autoimmunerkrankungen
Gerät	Canto II/ Lyric

CD34+ Messung	
Methode	Durchflusszytometrie
Material	EDTA-Blut
Mindestmenge	2,7 ml
Hinweis	Material darf höchstens 24 Stunden alt sein
Indikation	Vor Stammzellsammlung
Gerät	Canto II/ Lyric

HLA B27	
Methode	Durchflusszytometrie
Material	EDTA-Blut
Mindestmenge	2,7 ml
Hinweis	Material darf höchstens 48 Stunden alt sein
Indikation	Autoimmunerkrankungen (z.B. der Spondylitis ankylosans, entzündlichen Darmerkrankungen)
Gerät	Canto II

CD34+ Messung**	
Methode	Durchflusszytometrie
Material	Leukapheresat
Mindestmenge	1 ml
Hinweis	Material darf höchstens 24 Stunden alt sein
Indikation	Bestimmung Stammzellanteil im Apheresat
Gerät	Canto II/ Lyric

PNH-Diagnostik**	
Methode	Durchflusszytometrie
Material	EDTA-Blut
Mindestmenge	2,7 ml
Hinweis	Material darf höchstens 24 Stunden alt sein
Indikation	Abklärung Hämolyse, Zytopenie oder sonstigem Verdacht auf PNH
Gerät	Navios

BAL-Zelldifferenzierung **	
Methode	Durchflusszytometrie
Material	Lavage Rücklauf (nativ)
Mindestmenge	10 ml
Hinweis	Material darf höchstens 24 Stunden alt sein
Indikation	Differenzierung von Lungenerkrankungen: Sarkoidose, EAA, Entzündung viral vs. bakteriell
Gerät	Canto II/ Lyric

Leukämie/Lymphom/Myelom-Diagnostik**	
Methode	Durchflusszytometrie
Material	EDTA-Blut/EDTA-Knochenmark
Mindestmenge	2,7 ml
Hinweis	Material darf höchstens 24 h alt sein
Indikation	Verdacht auf hämatologische Erkrankung
Gerät	Navios/ BD Lyric

Aufbereitung von Körperhöhlenergüsse**	
Methode	Durchflusszytometrie
Material	Liquor-, Pleura-, Aszitespunktat (nativ)
Mindestmenge	Abhängig von Zellgehalt ab 1ml
Hinweis	Material darf höchstens 24h alt sein
Indikation	Unklare Ergüsse (V.a. Meningeosis)
Gerät	Lyric/Navios/Canto II

Die Auswirkungen von Änderungen der Untersuchungsverfahren werden bei Bedarf in diesem Dokument erläutert und farblich markiert.

Die Referenzbereiche können den jeweiligen Befunden entnommen werden.

**** nicht akkreditierte Parameter und Geräte**