

## Detailseite

### Lighthouse Core Facility (Lighthouse)

Die "Lighthouse Core Facility" befindet sich im "Zentrum für Translationale Zellforschung" ("ZTZ") des Universitätsklinikums Freiburg. Sie wurde gegründet, um Forschern ein breites Angebot an fluoreszenz-basierten Technologien anbieten zu können. Zur Ausstattung der Einrichtung gehören drei Hochgeschwindigkeitszellsorter, mehrere Durchflusszytometer/FACS-Analysegeräte, zwei konfokale Mikroskope, ein automatisierter Mikroskop/Bild-Zytometer, zwei Quantitative PCR-Maschinen und ein digitales Droplet-PCR-System. Die Einrichtung besitzt darüber hinaus Computer-Arbeitsplätze für Auswertungen der Experimente, die mit unseren oben genannten Geräten durchgeführt wurden.

**Adresse:** Breisacher Strasse 115  
79106 Freiburg  
Baden-Württemberg  
Deutschland  
[Zur Webseite](#)

### Träger

**Klinik für Innere Medizin I, Hämatologie, Onkologie und Stammzelltransplantation, Universitätsklinikum Freiburg**

Hugstetter Strasse 55  
79106 Freiburg  
Baden-Württemberg  
Deutschland

<https://www.uniklinik-freiburg.de/medizin1.html>

**Tumorzentrum Freiburg - CCCF, Universitätsklinikum Freiburg**

Hugstetter Strasse 55  
79106 Freiburg  
Baden-Württemberg  
Deutschland

<https://www.uniklinik-freiburg.de/cccf.html>

**Centrum für Chronische Immundefizienz (CCI), Universitätsklinikum Freiburg**

Hugstetter Strasse 55  
79106 Freiburg  
Baden-Württemberg  
Deutschland

<https://www.uniklinik-freiburg.de/ci.html>

### Wissenschaftsgebiet

**Hauptgebiete:**

- Biologie
- Medizin

**Nebengebiete:**

- Chemie
- Physik

### Kategorie

Analytik Gerätezentren

### Wissenschaftliche Dienstleistungen

Die Sortierung von Zellen ist als Dienstleistung bei uns möglich, da dazu die Hilfe und Verfügbarkeit eines unserer Spezialisten notwendig ist. Unsere Einrichtung bietet theoretische und praktische Einführungen in die Themengebiete der Flowzytometrie und Fluoreszenzbasierten Bildgebung an. Besonders für Studenten und Forscher, die neu auf diesen Gebieten sind. Die Flowzytometer/FACS-Analysegeräte können nach einer Einführung durch unsere Mitarbeiter von den Nutzern eigenständig genutzt werden. Selbiges gilt auch für die Mikroskope, die QPCR- und die

digitalen Droplet-PCR-Systeme. Unsere Mitarbeiter führen regelmäßig Qualitätskontrollen an unseren Geräten durch und stellen sicher, dass die Geräte korrekt bedient und gewartet werden. Des Weiteren unterstützen wir die Forscher bei der Planung und Aufstellung ihrer Experimente. Ebenso mit Strategien und Ratschlägen für die Datenanalyse in den o.g. Bereichen.

## Wissenschaftliche Geräte

- Zellsorter FACSAriaIII m. 5 Laser u. 17 Farben
- Zellsorter FACSAria Fusion, m. Sicherheitswerkbank, 4 Laser u. 16 Farben
- Zellsorter MoFlo Astrios EQ, m. 4 Laser u. 14 Farben
- konfokales Mikroskop LSM 880 Airyscan, Inkub., inverse
- konfokales Mikroskop LSM 710, Inkub., inverse
- konfokales Mikroskop SP2, inverse
- automatisiertes Mikroskop Scan<sup>^</sup>R, Inkub., inverse
- 5 FACS Analyser LSR Fortessa m. 3-4 Laser u. 8 bis 17 Farben
- FACS Spektral Analyser SP6800 mit 3 Laser u. 20+ Farben
- FACS Analyser Gallios mit 3 Laser u. 10 Farben
- FACS Analyser Navios mit 3 Laser u. 10 Farben
- FACSCanto FACS Analyser mit 3 Laser u. 8 Farben
- 2 Droplet Digital PCR Systems (QX100 u. Naica)
- 2 QPCR Lightcycler 480, m. 384-well Block
- Auswerterechner (FACS, Mikroskopie, QPCR)

## Schlagworte

- Durchflusszytometrie
- FACS
- Fluoreszenz aktivierte Zellsortierung
- Einzelzell-Sortierung
- konfokale Laserscanningmikroskopie
- Weitfeld-Fluoreszenzmikroskopie
- automatisiertes Mikroskopie
- Image-Zytometrie
- High-Content-Analyse
- Bildauswertung
- Dekonvolution
- Digitales PCR
- ddPCR
- Quantitatives PCR
- QPCR

## Netzwerke

**Microscopy and Image Analysis Platform Freiburg (MIAP-Freiburg)**

<http://www.imaging.uni-freiburg.de/>

**CYTOMETRY.DE**

<http://www.cytometry.de>

## Nutzer/Jahr

**Interne Nutzer:** 500

**Externe Nutzer gesamt:** 15

**Externe Nutzer in Deutschland:** 13

**Externe Nutzer im europ. Ausland:** 2

**Externe Nutzer außerhalb Europas:** 0