

STS 2.0-BIO

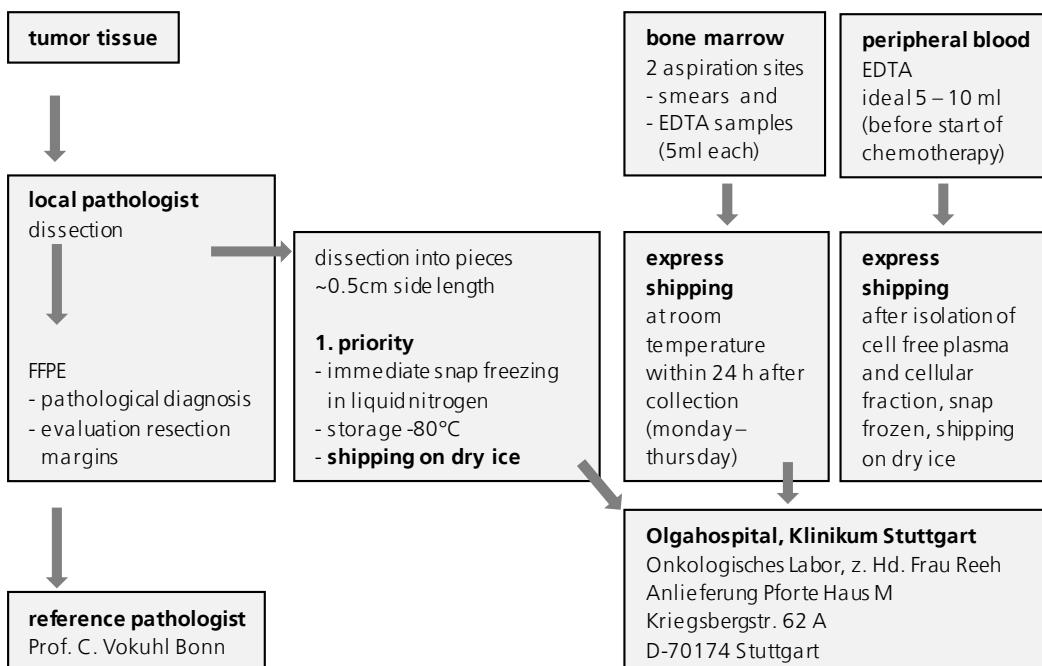
Anleitung Biomaterial Sammlung und Versand

Inhalt

I Entnahme und Versand von Biomaterial für Diagnostik und Forschung	2
II Einsende- und Kontaktadressen	3
Einsendeadresse STS2.0-BIO	3
Kontaktadressen	4
III Übersicht / Zeitschema	5
IV Kryo-Sammel/Versand-Kits	6
V Versandformulare und Dokumentation des Bio-Probenmaterials für STS2.0-BIO ...	8
1. Versandformular initiales Knochenmark (Anhang 06.03)	9
2. Versandformular initial tissue + PB (Anhang 06.04)	10
3. Versandformular post initial (Anhang 06.05)	11
VI Entnahme und Handling Probenmaterial	12
VI a Tumormaterial	12
VI a 1 Tumor FFPE	12
VI a 2 Tumor Kryogewebe	13
VI b Blut EDTA	13
VII Knochenmark	14
VII a EDTA-KM	14
VII b KM Ausstriche	14
VIII Anhänge	15

I Entnahme und Versand von Biomaterial für Diagnostik und Forschung

Eine korrekte histopathologische und molekulare Klassifizierung der Tumore ist bei Patientinnen und Patienten mit einer Weichgewebesarkom-Erkrankung von grundlegender Bedeutung für die Auswahl der adäquaten Therapie. In die initiale Routinediagnostik sind daher neben der referenzpathologischen Beurteilung mit Histopathologie und Immunhistochemie auch spezifische molekulargenetische Marker eingeschlossen.



Die Basis für ein besseres biologisches Verständnis der Erkrankung und damit für die Entwicklung neuer Biomarker und neuer therapeutischer Ansatzpunkte bildet – neben der Sammlung der klinischen Daten in SoTiSaR 2.0-NIS – sämtliches Bio-Probenmaterial, das von erkrankten Patientinnen und Patienten gesammelt wird und durch die CWS Biomaterialbank STS2.0-BIO in möglichst gut erhaltener Qualität für die Diagnostik und anschließend für die Forschung zur Verfügung gestellt werden soll.

Tumormaterial, Knochenmark und Blut (Sammlung für Liquid Biopsy zu festgelegten Zeitpunkten) werden entnommen und entsprechend verarbeitet und versendet (siehe Zeitschema Kapitel III). Verschiedene Kryoprobengefäße, Kryo-Etiketten, Sammel-Boxen (s. Kapitel IV) und entsprechende Materialbegleitscheine zur Einsendung von Bio-Probenmaterial an die STS2.0-BIObank in Stuttgart werden zur Verfügung gestellt.

Zusätzlich kann weiteres Probenmaterial (z.B. Normalgewebe, Liquor, Pleuraerguss, ...) zur Asservierung nach Stuttgart gesendet werden. Bitte kontaktieren Sie uns bei Fragen gerne.

STS 2.0-BIO steht für alle Patienten mit einem Weichgewebesarkom zur Verfügung, deren Biomaterial nicht in INFORM analysiert wird. Patienten, die sich für den

Einschluss in INFORM qualifizieren, werden weiterhin über INFORM gemeldet und das Biomaterial direkt nach Heidelberg verschickt. Gerne können Bioproben von Patienten, die zunächst in STS2.0-BIO Probenboxen gesammelt wurden, sich aber für INFORM qualifizieren (z.B. von Patienten mit metastasiertem RMS), in diesen Boxen auch nach Heidelberg geschickt werden. Bitte nutzen Sie hierfür den INFORM-Einsendeschein.

Ergänzend zu allen Proben in STS2.0-BIO unterstützen wir die initiale Einsendung von Frischgewebe von Patienten mit Verdacht auf RMS oder malignes NRSTS (nach WHO-Klassifikation) für Patienten, die sich nicht für INFORM qualifizieren. Bitte gehen Sie nach der Anleitung "Einsendeschein und Anleitung für Frischgewebe-Versand (ohne INFORM ID)" vor.

II Einsende- und Kontaktadressen

Einsendeadresse STS2.0-BIO

Olgahospital

Klinikum der Landeshauptstadt Stuttgart gKAöR

Onkologisches Labor

z.Hd. **Frau T. Reeh**

Anlieferung Pforte Haus M

Kriegsbergstr. 62 A

D-70174 Stuttgart

Bitte beachten:

- Versand von Frisch- und Gefriermaterial Montag bis Donnerstag
- Samstags, Sonntags und an Feiertagen KEINE Annahme
- immer mit Expressdienst - Zustellung vor 12 Uhr
- Frischmaterial muss spätestens 24 Stunden nach Entnahme im Labor eintreffen.

Kontaktadressen

CWS Probeneingang Stuttgart

T. Reeh
Onkologisches Labor
Klinikum der Landeshauptstadt Stuttgart gKAöR
Standort Mitte - Olgahospital
Zentrum für Kinder-, Jugend- und Frauenmedizin
Pädiatrie 5 (Onkologie, Hämatologie, Immunologie)
Kriegsbergstr. 62 A
D-70174 Stuttgart
Phone: +49 (0)711/ 278-73504
Email: t.reeh@klinikum-stuttgart.de

STS2.0-Biobank

Dr. rer. nat. S. Stegmaier, E. Aakcha-Rudel, P. Münch
Molekularbiologisches Labor
Klinikum der Landeshauptstadt Stuttgart gKAöR
Standort Mitte - Olgahospital
Zentrum für Kinder-, Jugend- und Frauenmedizin
Pädiatrie 5 (Onkologie, Hämatologie, Immunologie)
Kriegsbergstr. 62, 70174 Stuttgart
Phone: +49 (0)711/ 278-73734
Telefax: +49 (0)711/ 278-73739
Email: molbiolab_paed5@klinikum-stuttgart.de

Bonn Referenzpathologie

Prof Dr. C. Vokuhl
Sektion Kinderpathologie
Institut für Pathologie
Universitätsklinikum Bonn
Venusberg-Campus 1
D-53127 Bonn

Heidelberg

DKFZ
Pädiatrische Neuroonkologie, B062
z.H. Tatjana Wedig, Kendra Maaß
Im Neuenheimer Feld 280
69120 Heidelberg
Email: MSP@kitz-heidelberg.de

III Übersicht / Zeitschema

Für STS 2.0-BIO wird Tumormaterial (Primärtumor, Metastasen, Lymphknoten), Knochenmark und Blut in Abhängigkeit von Entität, Risikogruppe und Therapie zu festgelegten Zeitpunkten entnommen. Eine tabellarische Übersicht finden Sie im **Anhang (06.02) Zeitschema** (wird zum Download bereitgestellt auf unserer CWS-Homepage: www.klinikum-stuttgart.de/cws/home, members area)

Zusätzlich wird eine individuelle Anleitung zur Materialsammlung über MARVIN, in Abhängigkeit von Entität, Status, Körpergewicht, Response usw. veröffentlicht werden.

Anhang (06.02) STS2.0-BIO_Zeitschema_01072024.pdf

IV Kryo-Sammel/Versand-Kits

Zur Sammlung von Kryo-Probenmaterial und zum Versand an die STS2.0-BIObank nach Stuttgart wurden Ihrer Klinik Kryo-Sammel/Versand-Kits zur Verfügung gestellt mit folgendem Inhalt:

- Kryo-Probengefäße für Liquid Biopsy Proben aus peripherem Blut (ohne Etikettierung)
- beschriftete Kryo-Etiketten
- Kryo-Boxen mit bereits vorbeschrifteten Kryo-Probengefäßen.

Bitte fordern Sie rechtzeitig neues Versandmaterial an, sobald das vorhandene genutzt wird.

Da die Sammlung von Proben bereits während der Phase der initialen Diagnosestellung beginnt, bevor den Patienten ein STS2.0-BIObank-Pseudonym (individuelle Patientenidentifikations-Nummer STS2.0-BIO-PID) zugewiesen werden kann, erfolgt die Kryokonservierung und Aufbewahrung in Ihrer Klinik zunächst ohne STS2.0-BIO-PID. Sobald die Diagnosestellung durch die (Referenz)-Pathologie abgeschlossen ist und ein Patient in SoTiSaR2.0-NIS und in STS2.0-BIO eingeschlossen wird, kann die STS2.0-BIO-PID (C- und 5 Ziffern) wie folgt „zugewiesen“ werden:

Sie wählen eines der bereitgestellten Kryo-Sammel/Versand-Kits aus (die STS2.0-BIO-PID finden Sie auf dem Deckel der Kryo-Box). Die zuvor kryokonservierten initialen Proben (Tumorgewebe und Blut Liquid Biopsy Material) werden mit den entsprechenden Kryo-Etiketten beklebt.

Bitte beachten Sie, dass alle Kryo-Etiketten, jede Kryo-Box und die darin enthaltenen Probengefäße mit der Patienten individuellen STS2.0-BIO-PID gekennzeichnet sind. Deshalb dürfen Etiketten oder Probenröhrchen niemals ausgetauscht werden oder in andere Boxen überführt werden, da es ansonsten zu einer falschen Zuordnung von Patienten- und Probendaten und Proben kommen würde. Sobald Sie für einen Patienten mit der Befüllung von Probengefäßen einer Kryo-Box oder mit der Verwendung von Kryo-Etiketten beginnen, ist damit diesem Patienten die entsprechende STS2.0-BIO-PID endgültig zugeordnet. Bitte dokumentieren Sie in Ihrer Klinik die Identifikation, also die Zuordnung des Patientennamens zur STS2.0-BIO-PID der benutzten Kryo-Box. Bitte dokumentieren Sie in MARVIN ebenfalls die entsprechende STS2.0-BIO-PID.



Abbildung 1: STS2.0-BIO-PID

Kryo-Etiketten

In jeder Kryo-Box befinden sich drei verschiedene Kategorien Kryo-Etiketten mit individueller STS2.0-BIO-PID:

je 6 x grüner Rand für Tumorgewebe der initialen Diagnose und Delayed Resection
(für bis zu je 6 Proben ID-1 – ID-6 und DR-1 – DR-6)

4 x weiß für Plasma aus initialer Blutprobe
(für bis zu 4 aliquots PB-ID-pl)

4 x roter Rand für Zellfraktion aus initialer Blutprobe
(für bis zu 4 aliquots PB-ID-c)

C-12345	C-12345	C-12345
ID-1	PB-ID-pl	PB-ID-c
C-12345	C-12345	C-12345
ID-2	PB-ID-pl	PB-ID-c
C-12345	C-12345	C-12345
ID-3	PB-ID-pl	PB-ID-c
C-12345	C-12345	C-12345
ID-4	PB-ID-pl	PB-ID-c
C-12345		
ID-5		
C-12345		
ID-6		

Abbildung 2: Beschriftung der Kryoetiketten

Kryo-Probengefäße

Kryo-Probengefäße für **initiales**, d.h VOR der Zuweisung der STS2.0-BIO-PID entnommenes EDTA-Blut für Liquid Biopsy finden Sie in einem separaten kleinen Beutel, außerhalb der Kryo-Box. Diese Probengefäße sind „neutral“, ohne Etikettierung.

Innerhalb der Kryo-Box befinden sich vorbeschriftete Kryo-Probengefäße für Liquid Biopsy aus EDTA-Blut, für bis zu zehn therapiebegleitende Entnahme-Zeitpunkte (1-10).

Deckelkennzeichnung der Probengefäße:

- mit weißem Deckel für zellfreies Plasma (bis zu 4 Aliquots)
- mit rotem Deckel für die Zellfraktion (bis zu 4 Aliquots)

Die Kryo-Probengefäße sind seitlich gekennzeichnet mit der STS2.0-BIO-PID und dem Probenkürzel (PB peripheres Blut – Ziffer für Entnahmzeitpunkt – pl für Plasmafraktion oder c für zelluläre Fraktion

C-1234
PB-1-pl

C-1234
PB-1-c

Cryo-box 1									
provided cryo tubes PB Liquid Biopsy									
PB plasma				PB cellular fraction					
1	1	1	1	1	1	1	1	1	PB-1
2	2	2	2	2	2	2	2	2	PB-2
3	3	3	3	3	3	3	3	3	PB-3
4	4	4	4	4	4	4	4	4	PB-4
5	5	5	5	5	5	5	5	5	PB-5
6	6	6	6	6	6	6	6	6	PB-6
7	7	7	7	7	7	7	7	7	PB-7
8	8	8	8	8	8	8	8	8	PB-8
9	9	9	9	9	9	9	9	9	PB-9
10	10	10	10	10	10	10	10	10	PB-10

Abbildung 3: Anordnung der Kryo-Probengefäße in der Kryo-Box

V Versandformulare und Dokumentation des Bio-Probenmaterials für STS2.0-BIO

Die Dokumentation des Probenmaterials erfolgt in MARVIN. Überwiegend findet die initiale Materialentnahme und Sammlung bereits vor der Erstdokumentation in MARVIN statt (siehe auch Kapitel IV). Sämtliche Probendaten für die spätere Dokumentation in MARVIN sollen deshalb auf den entsprechenden Versandformularen eingetragen werden. Für den Versand von Proben bereits VOR der Dokumentation in MARVIN, dient eine Kopie des Versandscheins für Ihre spätere MARVIN-Dokumentation. Ein Exemplar wird jeweils dem Probenversand beigelegt.

Es stehen drei verschiedene Versandformulare zur Verfügung:

1. initial BM
2. initial tissue + PB
3. post initial

Die Versandformulare finden werden auf der CWS-Homepage zum Download bereitgestellt (www.klinikum-stuttgart.de/cws/home, members area, Benutzer cws, Passwort 1234, K;apitel

Pathology and molecular reference diagnostics). Zudem sind sie diesem Biomanual beigelegt (**Anhänge 06.03 – 06.05**).

Bitte füllen Sie die Formulare vollständig und möglichst unter Verwendung des Adobe Acrobat DC-Readers aus.

1. Versandformular initiales Knochenmark (Anhang 06.03)

Versandformular zur Einsendung von initialem EDTA-Knochenmark nach Stuttgart. Der Versand erfolgt bei Normaltemperatur (Montag bis Donnerstag, nicht freitags, nicht vor Feiertagen). EDTA-Röhrchen bitte entsprechend der Angaben auf dem Versandschein kennzeichnen mit Patientendaten (Name, Geburtsdatum), Punktionsstelle, Datum Entnahme.

Versandformular ausfüllen:

- Diagnose/Verdachtsdiagnose, lokalisiert oder metastasiert (soweit bekannt)
- Patienten-Namen und Geburtsdatum
- Entnahmedatum eintragen
- Punktionsstellen ankreuzen
- EDTA (bevorzugt) ankreuzen, alternativ Anzahl der Aliquots mononukleäre Zellen (MNC) eintragen
- Anzahl der Ausstriche eintragen
- Unteres Feld mit Daten der einsendenden Klinik und Ansprechpartner ausfüllen.

Versandformular:

Anhang (06.03) STS2.0-BIO_collection_initial BM_01072024

2. Versandformular initial tissue + PB (Anhang 06.04)

Versandformular zur Einsendung von initialem Gewebe (sofern dieses nicht für die Pathologie benötigt wird) und Blut nach Stuttgart.

Versandformular ausfüllen:

- STS2.0-BIO-PID (Patientenidentifikations-Nummer, zu finden auf der Kryo-Box, C- und 5 Ziffern) eintragen, wenn bereits zugeordnet
- Diagnose/Verdachtsdiagnose, lokalisiert oder metastasiert (soweit bekannt)
- Wie viele Gewebeproben werden versendet? Bitte ankreuzen (ID1 – ID-6)
- Welches Material wurde entnommen? Bitte ankreuzen (PT - Primärtumor, M1/2 - Metastase, N1/2 - Lymphknoten, X - anderes Material)
- Lokalisation des entnommenen Materials eintragen
- Zeitfenster bis zum Einfrieren ankreuzen/eintragen (<1h, 1-3h, >3h; falls >3h bitte Zeit angeben)
- Entnahmedatum eintragen
- Wie war die Probengewinnung (Biopsie oder Resektion) und Materialzustand (Kryokonserviert oder alternativ FFPE) auswählen
- bei initialem Blut (PB-ID) bitte auswählen, wann die Blutentnahme erfolgte (vor oder nach initialer Biopsie bb/ab; vor oder nach initialer Resektion br/ar)
- Zeitfenster bis zum Einfrieren ankreuzen/eintragen
- Entnahmedatum eintragen
- für Plasma- und Zellfraktion Anzahl der Aliquots eintragen (alternativ EDTA ankreuzen)
- einsendende Klinik, Ansprechpartner und Unterschrift sowie Versanddatum eintragen
- Ausgefülltes Formular vor dem Versand kopieren für die Unterlagen und spätere MARVIN Dokumentation in Ihrer Klinik

Versandformular:

Anhang (06.04) STS2.0-BIO_collection_initial tissue + PB_01072024

3. Versandformular post initial (Anhang 06.05)

Versandformular für Liquid Biopsy PB und Gewebe der „Delayed Resection“, sofern nicht von der Pathologie benötigt. Der Versand erfolgt in der Kryo-Box 1.

Seite 1: Liquid biopsy PB, zellfreies Plasma und Zellfraktion

- STS2.0-BIO-PID eintragen
- Bitte Therapie ankreuzen (Induktions-Chemo, andere systemische Therapie, ohne).
- Liquid Biopsy PB-1 - PB-10: Bei Induktions-Chemo jeweilige Chemo-Zyklus-Nummer angeben.
- Zeit bis zum Einfrieren und Entnahmedatum angeben.
- Liquid Biopsy PB/zellfreies Plasma und Zellfraktion: Anzahl der Aliquots eintragen (alternativ EDTA ankreuzen)
- einsendende Klinik, Ansprechpartner und Unterschrift sowie Versanddatum eintragen
- Ausgefülltes Formular vor dem Versand kopieren für die Unterlagen und spätere MARVIN Dokumentation in Ihrer Klinik

Seite 2: Gewebe DR

Gewebe, wenn eine Delayed Resection erfolgt und sofern das Material nicht für die Pathologie benötigt wird.

- STS2.0-BIO-PID eintragen
- Wie viele Gewebeproben werden versendet? Bitte ankreuzen (DR-1 – DR-6)
- Welches Material wurde entnommen? Bitte ankreuzen (PT - Primärtumor, M1/2 - Metastase, N1/2 - Lymphknoten, X - anderes Material)
- Lokalisation des entnommenen Materials eintragen
- Zeitfenster bis zum Einfrieren ankreuzen/eintragen (<1h, 1-3h, >3h; falls >3h bitte Zeit angeben)
- Entnahmedatum eintragen
- Wie war die Probengewinnung (Biopsie oder Resektion) und Materialzustand (Kryokonserviert oder alternativ FFPE) auswählen
- einsendende Klinik, Ansprechpartner und Unterschrift sowie Versanddatum eintragen
- Ausgefülltes Formular vor dem Versand kopieren für die Unterlagen und spätere MARVIN Dokumentation in Ihrer Klinik

Versandformular:

Anhang (06.05) STS2.0-BIO_collection_post initial cryo-box1_01072024

VI Entnahme und Handling Probenmaterial

Bitte nutzen Sie die bereitgestellten Kryo-Versandoxen mit vorbereiteten und vorbeschrifteten Kryo-Probengefäßen (siehe Kapitel IV). Die Beschriftung umfasst

- die individuelle STS2.0-BIO-PID (Patientenidentifikations-Nummer, C- und 5 Ziffern)
- das Probenkürzel

Legen Sie die benötigten Probengefäße und Versandformulare rechtzeitig zur Probenentnahme- und verarbeitung bereit.

VI a Tumormaterial

Umgehend nach der Gewebeentnahme und VOR Formalinfixierung erfolgt die Aufteilung des Gewebes durch die Lokalpathologie[#] für

1. Formalinfixierung (**FFPE**) für Lokal- (und Referenz-) Pathologe und
2. Kryokonservierung (**Kryogewebe**) für Begleitforschungszwecke/ STS2.0-BIObank

[#] Der interne Ablauf der Gewebe-Aufteilung wird von den einsendenden Kliniken festgelegt und kann abweichen.

Bei sehr kleinen Gewebeproben kann es sein, dass eine Aufteilung und damit die Kryokonservierung nicht möglich sind. Priorität hat FFPE-Material für die Pathologie/Referenzpathologie. Grundsätzlich ist darauf zu achten, dass ausreichend initiales Biopsiematerial entnommen wird (siehe i, ii, iii).

Bitte senden Sie – wenn möglich – von allen entnommenen Gewebeproben Material zur Sammlung in der STS2.0-BIObank nach Stuttgart, sofern dieses NICHT für die Diagnostik durch die Pathologie/Referenzpathologie benötigt wird. Gewebeproben sollen so schnell wie möglich schockgefroren (z.B. in Flüssigstickstoff) und bis zum Versand bei -80°C gelagert werden.

VI a 1 Tumor FFPE

- ausreichend repräsentatives Tumormaterial für Lokalpathologie in 4% gepuffertem Formalin fixieren
- Versand FFPE-Material (repräsentativer Block/ungefärbte Schnitte) zur Referenzpathologie (→ Sektion Kinderpathologie Bonn)

VI a 2 Tumor Kryogewebe

- Stücke mit 0,3 – 0,5 cm Seitenlänge einzeln in Kryoröhrchen schockgefrieren (nutzen Sie Kryoröhrchen, die in Ihrer Klinik als Standard zur Verfügung stehen, ideale Größe 2ml)
- Dokumentation auf Versandformular bzw. in MARVIN
- Lagerung bei -80°C bis zum Express-Versand auf Trockeneis (→ Stuttgart)※
- Vor dem Versand bitte die bereitgestellten Kryo-Etiketten mit STS2.0-BIO-PID aufkleben (ID-1 – ID-6, DR-1 – DR-6)

VI b Blut EDTA

Entnahme

- Immer im Rahmen einer diagnostischen Blutentnahme, unmittelbar oder am Tag VOR der Tumor-Biopsie/OP bzw. unmittelbar oder am Tag VOR Start eines Chemotherapiezyklus.
- Bei Patientinnen/Patienten mit einem Körpergewicht < 30kg Entnahme von ca. ~5 ml EDTA-Blut, bei einem Körpergewicht ab 30kg ~9 ml EDTA-Blut.
- Nutzen Sie zur Entnahme EDTA-Röhrchen, die in Ihrer Klinik als Standard zur Verfügung stehen (Nennvolumen z.B. 4,9 ml / 9 ml).

Prozessierung EDTA-Blut in zellfreies Plasma und Zellfraktion

- Verarbeitung möglichst innerhalb 1h nach Entnahme
- Zentrifugation für 10 min bei 1900 x g
- entsprechende Kryoröhrchen aus der Versandbox bereitstellen (weißer Deckel für Plasma, roter Deckel für Zellfraktion)
- Plasma abpipettieren und jeweils in 1,5 ml Portionen in bereitgestellte Kryoröhrchen mit weißem Deckel überführen und sofort einfrieren
- Zellfraktion jeweils in 1,5 ml Portionen in Kryoröhrchen mit rotem Deckel überführen und sofort einfrieren
- Dokumentation auf Versandformular bzw. in MARVIN
- Lagerung bei -80°C bis zum Express-Versand auf Trockeneis (→ Stuttgart) *
- bei initialem Blut vor dem Versand bitte die bereitgestellten Kryo-Etiketten mit STS2.0 BIO-PID aufkleben

Alternativ, falls keine Zentrifuge vorhanden

- Express-Versand EDTA-Blut-Röhrchen bei Normaltemperatur
- Beschriftung des EDTA-Röhrchens mit STS2.0-BIO-PID und Entnahmedatum
- Dokumentation auf Versandformular bzw. in MARVIN
- Versand Montag-Donnerstag (→ Stuttgart, Zustellung vor 12 Uhr, spätestens 24 h nach Entnahme), KEINE Materialannahme am Wochenende und an Feiertagen, Versand NICHT freitags oder vor Feiertagen

VII Knochenmark

Entnahme

- Ideal 2 Punktionsstellen (KM-Routine-Diagnostik).
- EDTA-KM, je Punktionsstelle ~5 ml.
- Nutzen Sie zur Entnahme EDTA-Röhrchen, die in Ihrer Klinik als Standard zur Verfügung stehen (Nennvolumen z.B. 4,9 ml).

VII a EDTA-KM

Versand

- Beschriftung der EDTA-Röhrchen mit Patientendaten (Name, Geburtsdatum), Punktionsstelle, Datum Entnahme
- Express-Versand bei Normaltemperatur (→ Stuttgart, Zustellung spätestens 24 h nach Entnahme)
- Versand Montag-Donnerstag (→ Stuttgart, Zustellung vor 12 Uhr, spätestens 24 h nach Entnahme), KEINE Materialannahme am Wochenende und an Feiertagen, Versand NICHT freitags oder vor Feiertagen

Alternativ, falls KM-Entnahme freitags oder vor Feiertagen

- Isolierung mononukleärer Zellen (Dichtegradientenzentrifugation)
- Zellpellet (ohne Flüssigkeit) in Kryoröhrchen schockgefrieren (Flüssigstickstoff)
- Lagerung bei -80°C bis zum Express-Versand auf Trockeneis (→ Stuttgart) *

VII b KM Ausstriche

- zusätzlich ungefärbte KM-Ausstriche, (2-) 4 Objektträger je Punktionsstelle
- Beschriftung der Objektträger mit Patientendaten (Name, Geburtsdatum), Punktionsstelle, Datum Entnahme
- Versand bei Normaltemperatur (→ Stuttgart)

VIII Anhänge

(06.02) STS2.0-BIO_Zeitschema_01072024.pdf

(06.03) STS2.0-BIO_collection_initial BM_01072024.pdf

(06.04) STS2.0-BIO_collection_initial tissue + PB_01072024.pdf

(06.05) STS2.0-BIO_collection_post initial cryo-box1_01072024.pdf

ⁱ Welker JA, Henshaw RM, Jelinek J, et al. The percutaneous needle biopsy is safe and recommended in the diagnosis of musculoskeletal masses: Outcomes analysis of 155 patients at a sarcoma referral center. *Cancer* 2000;89(12):2677-2686.

ⁱⁱ Tuttle R, Kane JM. Biopsy techniques for soft tissue and bowel sarcomas. *J Surg Oncol* 2015;111(5):504-512.

ⁱⁱⁱ Chowdhury T, Barnacle A, Haque S, et al. Ultrasound-guided core needle biopsy for the diagnosis of rhabdomyosarcoma in childhood. *Pediatr Blood Cancer* 2009;53(3):356- 360.

Sample collection overview for pathology/reference pathology and for collection/cryokonservierung in the STS2.0-BIOPank Stuttgart (page 1/2)



Sample collection overview for pathology/reference pathology and for collection/cryokonservierung in the STS2.0-BIObank Stuttgart (page 2/2)



initial BIO material shipping form BM**for assessment of smears****and collection in the STS2.0-BIObank Stuttgart**

please collect bone marrow before any chemo- or systemic therapy, ship immediately


Diagnosis/suspected _____ localized metastatic
Patient

first name _____

second name _____

date of birth _____

initial bone marrow EDTA, before any chemo- or systemic therapy,**~5 ml each of 2 sites (1 site for unilateral aspiration) and smears**

- please use standard EDTA tubes available in your department
- label EDTA tubes and smears with patients name, date of birth and aspiration site
- whole EDTA tubes preferred, express shipping at ambient temperature within 24 h after collection**
- in case samples are collected on Friday or before festive days, please separate mononucleic cells (MNC), aliquot, snap freeze cells and keep at -80°C until shipping

	shortcut	preferred EDTA tube tick	or MNC fill in no. of aliquots	alternatively and smears fill in no. of smears
--	----------	-----------------------------------	---	--

BM bone marrow

ideal: 2 sites

date collection

d d . m m . y y

_____ . _____ . _____

BM-ID-1	front right	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
BM-ID-2	front left	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
BM-ID-3	back right	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
BM-ID-4	back left	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
BM-ID-5	right	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
BM-ID-6	left	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
BM-ID-7	other describe:	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>

Shipping of initial bone marrow EDTA tubes at ambient temperature, delivery within 24 h after collection.

Do NOT send material on Fridays/before festive days.

Prior consultation of the incoming lab is requested.

Onkologisches Labor 0711/278-73504

<molbiolab_paed5@klinikum-stuttgart.de>

sending clinic _____

incoming lab remarks _____

adress _____

contact person _____

signature _____

phone _____

shipping date _____

**Initial BIO material shipping form tissue + PB
for collection in the STS2.0-BIObank Stuttgart**
please collect tissue and peripheral blood **before any chemo- or systemic therapy** and ship as soon as possible, not until final

enter before shipping
STS2.0-BIO-PID



Diagnosis/ suspected

localised

metastatic

initial tissue, use cryo tubes available in your department

- please send material **from all tissue samples collected** and not needed for pathology
- snap freeze in cryo tubes and keep frozen samples at -80°C until shipping
- affix provided labels not until shipping initial sample-set (tissue + PB) in zip-lock bag

tube label (use provided labels)	select material: primary tumor (PT), metastasis (M1,2), lymph node (N1,2) or other (X)						time until freezing, specify if >3h	date collection	biopsy	resection	collection method	condition	
	↓	PT	M1	M2	N1	N2							X
<input type="checkbox"/> ID-1	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
localisation:													
<input type="checkbox"/> ID-2	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
localisation:													
<input type="checkbox"/> ID-3	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
localisation:													
<input type="checkbox"/> ID-4	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
localisation:													
<input type="checkbox"/> ID-5	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
localisation:													
<input type="checkbox"/> ID-6	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
localisation:													

initial peripheral blood EDTA, ~ 5ml (<30kg), ~ 9ml (≥30kg body weight), use standard

EDTA tubes available in your department

- sampling preferred before initial biopsy (bb), alternatively after initial biopsy (ab), before/after (br/ar) initial resection
- please **process EDTA samples immediately** to gain plasma and cellular fractions
- aliquot **plasma/cellular fraction**, each 1.5 ml in provided tubes with **white/red caps (ID)**
- snap freeze and keep frozen samples at -80°C until shipping
- affix provided labels not until shipping initial sample-set (tissue + PB) in zip-lock bag
- if plasma/cells cannot be fractioned, ship EDTA tubes at ambient temperature within 24h

preferred

plasma cellular fraction

EDTA tube alternatively

bb (collection before initial biopsy preferred)	time until freezing, specify if >3h						date collection	plasma	cellular fraction	fill in no. of aliquots		
	bb	ab	br	ar	<1h	1-3h					>3h	
<input type="checkbox"/> PB-ID	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	
localisation:												

Shipping of the **complete frozen initial sample-set (tissue and PB) as soon as possible in the zip-lock bag**.

Do NOT send material on Fridays/before festive days. Prior consultation of the incoming lab is requested.

Onkologisches Labor 0711/278-73504; <molbiolab_paed5@klinikum-stuttgart.de>

sending clinic

incoming lab remarks

adress

contact person

signature

phone

shipping date

Liquid biopsy peripheral blood EDTA ~ 5ml (<30kg), ~ 9ml (≥30kg body weight)

- use standard EDTA tubes available in your department
- please collect post initial peripheral blood EDTA plasma samples for liquid biopsy from patients
- A) receiving induction chemotherapy:** collect immediately before start of each chemotherapy cycle
- B) receiving other systemic therapy:** collect ~every 3rd month of systemic therapy
- C) without CHT or other systemic therapy:** collect during follow up
(1st year ~every 3rd month, 2nd year ~every 4th month)

sample processing:

- please **process EDTA samples immediately** to gain plasma and cellular fraction
- aliquot **plasma**, each 1.5 ml in provided tubes with **white caps** and snap freeze
- aliquot **cellular fraction**, each 1.5 ml in provided tubes with **red caps** and snap freeze
- keep frozen samples at -80°C until shipping in the completed Cryo-box 1
- if plasma cannot be gained, ship EDTA tubes at ambient temperature within 24h

therapy

A) induction chemo

B) other systemic therapy

C) without systemic/ CHT

tube label ↓	in case of A) fill in no. of induction cycle	time until freezing, specify if >3h <1h 1-3h >3h	date collection d d . m m . y y	preferred		alternatively EDTA tube
				plasma	cellular fraction (no. of tubes)	
<input type="checkbox"/> PB-1	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-2	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-3	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-4	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-5	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-6	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-7	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-8	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-9	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> PB-10	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> <input type="checkbox"/> _____ h	_____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>

Shipping of the complete frozen liquid biopsy sample set and tissue from delayed resection as soon as possible in the box. **Do NOT send material on Fridays/before festive days.** Prior consultation is requested.

Onkologisches Labor 0711/278-73504; <molbiolab_paed5@klinikum-stuttgart.de>

sending clinic	incoming lab remarks
adress	
contact person	signature
phone	
shipping date	

Tissue from delayed resection/sampling (usually ~week 10-13, week 21-22)

- please send material **from all tissue samples collected** at delayed resection and not needed for pathology
- use cryo tubes available in your department
- affix provided labels (DR-1 - DR-6) at the latest before shipping
- please snap freeze samples as fast as possible
- keep frozen samples at -80°C until shipping in the completed Cryo-box 1

tube label ↓	select material: primary tumor (PT), metastasis (M1,2), lymph node (N1,2) or other (X)						time until freezing, specify if >3h <1h 1-3h >3h	date collection d d . m m . y y	biopsy	resection	cryoconserv	FFPE altern
	PT	M1	M2	N1	N2	X						
<input type="checkbox"/> DR-1	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
	localisation: _____						_____ h	_____ . _____ . _____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> DR-2	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
	localisation: _____						_____ h	_____ . _____ . _____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> DR-3	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
	localisation: _____						_____ h	_____ . _____ . _____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> DR-4	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
	localisation: _____						_____ h	_____ . _____ . _____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> DR-5	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
	localisation: _____						_____ h	_____ . _____ . _____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
<input type="checkbox"/> DR-6	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>
	localisation: _____						_____ h	_____ . _____ . _____	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>	<input type="checkbox"/>

Shipping of the complete frozen liquid biopsy sample set and tissue from delayed resection as soon as possible in the Cryo-box 1. The incoming lab is closed at weekends and festive days. Prior consultation is requested. Onkologisches Labor 0711/278-73504; <molbiolab_paed5@klinikum-stuttgart.de>

sending clinic	incoming lab remarks
adress	
contact person	signature
phone	
shipping date	