

# Smart Protein Layers

## Quick Guide Protein Labeling

### 1 Required materials for SPL-labeling

- Smart Label Working Solution (SLW = tube marked with "Smart Label B")
- SPL Buffer
- SPL Smartalyzer (SMA)
- 60 mM DTT (newly prepared)
- Calibrator-Mix
- Protein sample (protein concentration: max. 10 µg/µl)

### 2 Preparation of the SLW (only before first usage)

1. Allow vials containing Smart Label reagent A and B to warm up to room temperature and spin down briefly.
2. To solubilise the Smart Label add 15 µl of Smart Label reagent B (contains molecular sieves to avoid water pollution) to Smart Label reagent A and mix. Spin down briefly.
3. Transfer all liquid from Smart Label reagent A to Smart Label reagent B, mix and spin down briefly.
4. The SLW solution (= Smart Label B") is now ready for usage and stable for 6 month. Store the SLW solution at -20 °C to -80 °C

### 3 Preparation of the Calibrator (CAL) as a Master Mix is recommended

1. Transfer 8 µl CAL A per gel into a fresh micro-centrifugation tube.
2. Add 2 µl CAL B\* per gel and mix (a dilution might be necessary to use with low abundant targets).
3. Add 2 µl of 60 mM DTT per gel (newly prepared), mix and centrifuge briefly.
4. Denature the the proteins by heating the mixture for 4 min at 95 °C.
5. Apply 12 µl of the prepared CAL to each gel.

\*CAL B is not needed for usage of SPL Gel Kits

## **4 Preparation of the Reaction and Loading Mix (RL Mix)**

6 µl	SPL Buffer	}	x (n**+1)
2 µl	60 mM DTT		
2 µl	SMA (S or L)		

\*\* no. of samples

**Note:**

SMA as well as CAL B can be used in dilution when the signal is too prominent. Please pre-dilute SMA and CAL B with water or PBS before preparing the RL or CAL Mix (e.g. 1:100). The volumes used for RL and CAL Mix should not be changed.

## **5 SPL Labeling**

### **Variant A) Equal volumes with different protein concentrations (only possible using SPL)**

protein conc.	sample vol.	H <sub>2</sub> O***	RL-Mix	SLW	Denaturieren	gel load
up to 10 µg/µl	10 µl	-	10 µl	1 µl	5 min, 95 °C	21 µl

### **Variant B) Equal protein concentrations using different volumes (e.g.)**

50 µg	4 µl	6 µl	10 µl	1µl	5 min, 95 °C	21 µl
50 µg	9 µl	1 µl	10 µl	1µl	5 min, 95 °C	21 µl

\*\*\* or buffer in which sample is solved

For an excel sheet ask the NHD Service Team ([info@dyeagnostics.com](mailto:info@dyeagnostics.com))

# Smart Protein Layers

## Quick Guide Protein Labeling

### 1 Benötigte Materialien für das SPL-labeling

- Smart Label Working Solution (SLW; Kennzeichnung des Tubes: „Smart Label Reagent B“)
- SPL Buffer
- SPL Smartalyzer (SMA)
- 60 mM DTT (frisch angesetzt)
- Calibrator-Mix
- Proteinproben (Proteinkonzentration: max. 10 µg/µl)

### 2 Herstellung SLW (nur vor der ersten Anwendung)

1. Lassen Sie Smart Label Reagent A und Smart Label Reagent B bis auf Raumtemperatur erwärmen und zentrifugieren Sie kurz.
2. Zum Lösen des Smart Label entnehmen Sie 15 µl aus Smart Label Reagent B (beinhaltet Molsiebe, um Wasserkontamination zu vermeiden) und überführen diese in Smart Label Reagent A. Mischen Sie sorgfältig und zentrifugieren Sie kurz.
3. Überführen Sie die gesamte Flüssigkeit aus Smart Label Reagent A in Smart Label Reagent B, mischen und zentrifugieren Sie kurz.
4. Die SLW ist nun gebrauchsfertig und bis zu 6 Monate haltbar. Lagern Sie nicht verwendete SLW bei -20°C bis -80°C.

### 3 Vorbereitung des Calibrator (CAL)- Mix

1. Überführen Sie pro Gel 8 µl des CAL A (Größenstandard) und 2 µl des CAL B (sek. AK-Kontrolle) in ein frisches Reaktionsgefäß.
2. Geben Sie pro Gel 2 µl 60 mM DTT (frisch hergestellt) zu und mischen Sie kurz.
3. Denaturieren Sie den CAL-Ansatz für 5 min bei 95°C.
4. Der CAL ist nun bereit für die elektrophoretische Auftrennung.
5. Tragen Sie pro Gel 12 µl CAL auf.

\* CAL B wird für das SPL Gel Kit nicht benötigt.

## 4 Vorbereitung des Reaktions- und Lade- Mixes (RL Mix)

6 µl	SPL Buffer	x (n**+1)
2 µl	60 mM DTT	
2 µl	SMA (S oder L)	

\*\*Probenanzahl

### Hinweis

Sowohl SMA als auch CAL B können verdünnt eingesetzt werden, sollte die Signalstärke zu hoch sein. Setzen Sie in diesem Fall eine Vorverdünnung an (z.B. 1:100 in H<sub>2</sub>O). Die einzusetzenden Volumina für das einzelne Experiment sollten sich nicht ändern.

## 5 SPL-Labeling

### Variante A) Gleiche Volumina mit unterschiedlichen Konzentrationen (nur mit SPL möglich)

Protein-Konz.	Proben-Volumen	H <sub>2</sub> O***	RL-Mix	SLW	Denaturieren	Gel-Beladung
bis zu 10 µg/ µl	10 µl	-	10 µl	1 µl	5 min, 95 °C	21 µl

### Variante B) Gleiche Proteinmengen in unterschiedlichen Volumina (Beispiel in Tabelle)

50 µg	4 µl	6 µl	10 µl	1µl	5 min, 95 °C	21 µl
50 µg	9 µl	1 µl	10 µl	1µl	5 min, 95 °C	21 µl

\*\*\* oder Puffer, in welchem die Probe gelöst wurde

Für ein Pipettierschema als Excel Sheet fragen Sie das NHD Service Team  
 (info@dyeagnostics.com)