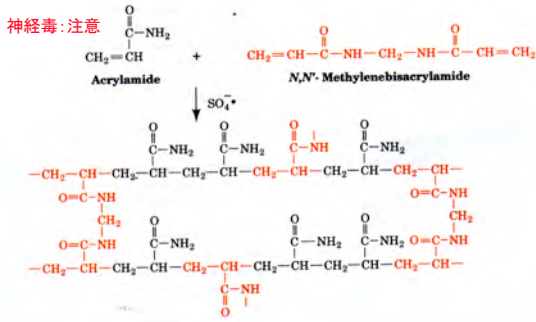
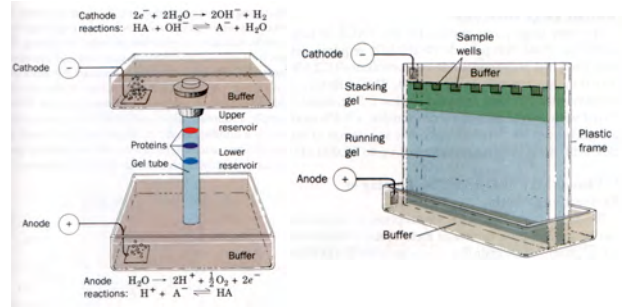


電気泳動の実験 III

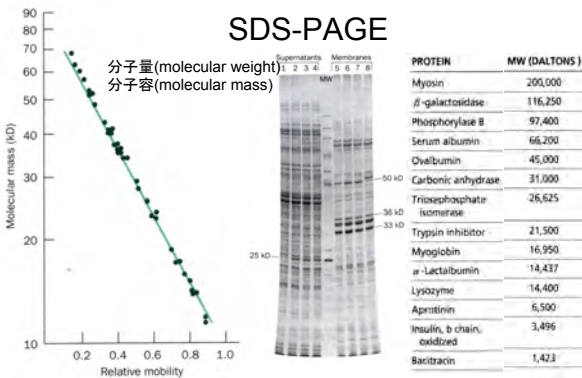


Ammonium persulfate (S₂O₈²⁻ ⇌ 2SO₄⁻) + N,N,N',N'-tetramethylethylenediamin
 によって遊離ラジカルで重合反応開始

電気泳動の実験 IV



SDS-PAGE



ドデシル硫酸ナトリウム・2MEを加えることで蛋白質を変性させ、分子量に従って分離出来る

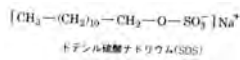
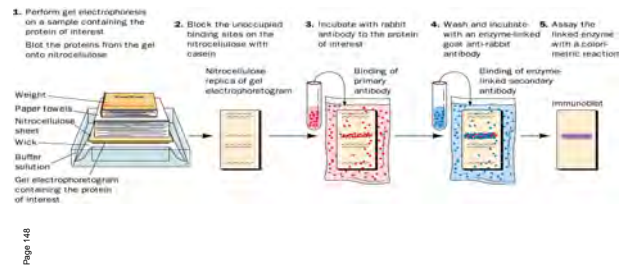


Figure 6-23 Detection of proteins by immunoblotting.



等電点電気泳動: 小分子量(300~600D)のオリゴマーで等電点の連続的に異なるものを作り(キャリアーアンフォライト)、電圧をかける。尿素を加えることが多い。

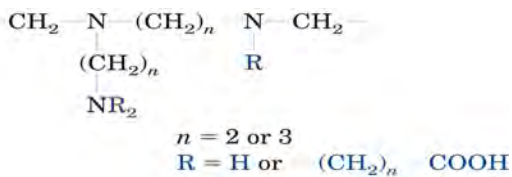


Figure 6-26 General formula of the ampholytes used in isoelectric focusing.

等電点電気泳動: 小分子量(300~600D)のオリゴマーで等電点の連続的に異なるものを作り(キャリアーアンフォライト)、電圧をかける。尿素を加えることが多い。

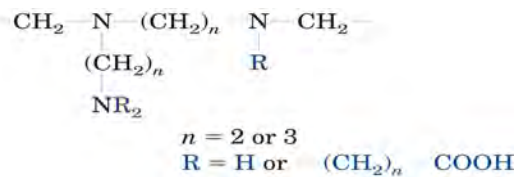
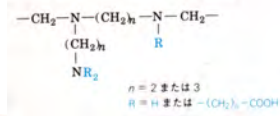


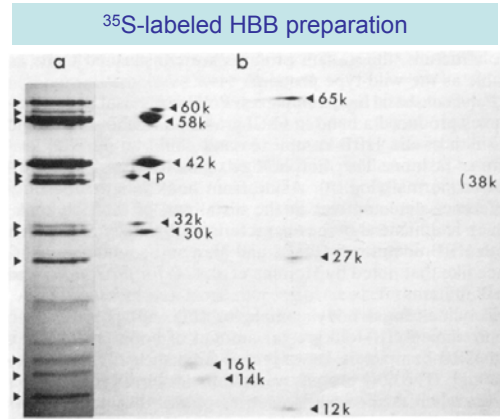
Figure 6-26 General formula of the ampholytes used in isoelectric focusing.

2次元電気泳動 (O'Farrellの電気泳動)



アンホライト
(両性電解質)

大腸菌を ^{14}C アミノ酸
でラベルし、電気泳動
後、オートラジオグラ
フィーで検出



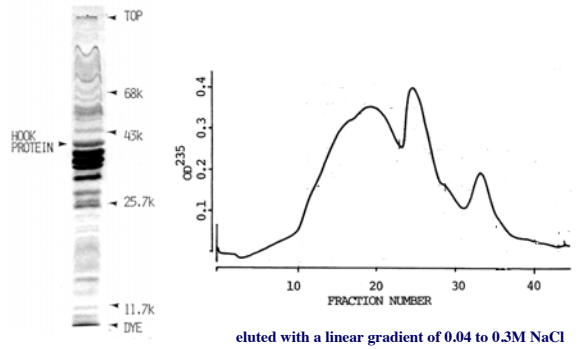
Aizawa et al., J. Bacteriol. (1985)

Protocol for the isolation of hook

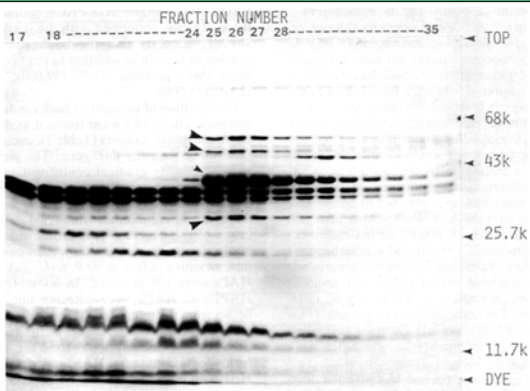
Bacterial pellet (late log phase)

- ↓ suspended in 50TN homogenizer 10,000 x g for 20 min
- Sup
- ↓ 78,000 x g for 90 min
- Ppt
- ↓ suspended in 50TNET 0°C for 30 min 15,000 x g for 15 min
- Sup
- ↓ 78,000 x g for 90 min
- Ppt
- ↓ suspended in 10T 15,000 x g for 15 min
- Sup (crude hook)
- ↓ DEAE-cellulose 0.04 to 0.3 M NaCl
- Hook fraction

Crude hook fraction from a *flaL* mutant and the DEAE chromatography separation of the fraction



SDS-PAGE of the DEAE fractions from the *flaL* mutant hook



ペーパークロマトグラフィー1

探究 ④ 同化色素の分離

ペーパークロマトグラフィーを使って同化色素を分離する。

- ホウレンソウ、ヨモギなどの葉を小さく切って研鉢に入れ、研ぎながら抽出液を研鉢の表面につける。
- 抽出液を濾過し濃縮する。ろ紙管で抽出液を研鉢の表面につける。
- 大形試験管にトルエンなどの展開溶媒を入れ、試験管の先端より下向きに液面を浸す。
- ゴム栓で密封して展開させる。
- 展開溶媒が十分上昇したら試験管を取り出し、溶媒の先端(展開溶媒)に鉛筆で印をつけて乾かす。原点から展開溶媒までの距離(a)と各色素の中心までの距離(b)を測る。

R_f値と色素の判別

$R_f \text{ 値} = \frac{\text{原点から各色素の中心までの距離}}{\text{原点から溶媒前線までの距離}} = \frac{b}{a}$

色素が濾紙に吸着される強さと、展開溶媒がその色素を溶かし出そうとする強さの差によって R_f値が決まる。
濾紙・展開溶媒・温度など条件が同一であれば、色素の R_f値は一定の値となる。

R_f値の例 展開溶媒：トルエン

色素(色)	R _f 値
β-カロテン (橙黄)	0.9~1.0
キサンチン	0.7~0.8
ルテイン (黄)	0.5~0.6
ピオキサントニン (黄)	0.2
クロロフィル a (青緑)	0.1
クロロフィル b (黄緑)	0.1

【展開のしくみ】

溶媒前線、原点、展開溶媒、蒸発、濾紙、毛管現象によって、展開溶媒が紙を上っていく。濾紙には水が吸着しているため、親水性の色素はゆっくり進む。

溶媒と親和性の強い色素ほど速く進む。

ペーパークロマトグラフィー-2

液体クロマトグラフィー

Elution buffer, Sample, Chromatography column, Fractions sequentially collected, Protein concentration, Fraction number or volume of eluent

液体クロマトグラフィー AKTAシステム



種々のイオン交換体

pHや塩濃度を変化させることで調節

$$R^+A^- + B^- \rightleftharpoons R^+B^- + A^-$$

R⁺ = 陰イオン交換体

Dowex 50: X = -SO₃⁻
Dowex 1: X = -CH₂N⁺(CH₃)₃

(a) Divinylbenzene cross-linked polystyrene ion exchange resin.
(b) Cellulose-based ion exchangers.

DEAE: R = -CH₂-CH₂-NH⁺(CH₃)₃
CM: R = -CH₂-COO⁻

ゲル濾過クロマトグラフィー
(分子量の推定や脱塩も行える)

V_X (ビーズ容積) V_T (バッド容量) = $V_0 + V_X$ V_0 (ポイド容積)

Amount of solute, Volume of effluent, Small molecules, Large molecules

ブルーデキストラン = V_0 のマーカー

Table 6-2 Some Biochemically Useful Ion Exchangers.

Name*	Type	Ionizable group	Remarks
DEAE-cellulose	Weakly basic	Diethylaminoethyl -CH ₂ CH ₂ N(C ₂ H ₅) ₂	Used to separate acidic and neutral proteins
CM-cellulose	Weakly acidic	Carboxymethyl -CH ₂ COOH	Used to separate basic and neutral proteins
P-cellulose	Strongly and weakly acidic	Phosphoric -OPO ₃ H ₂	Dibasic; binds basic proteins strongly
Bio-Rex 70	Weakly acidic, polystyrene-based	Carboxylic acid -COOH	Used to separate basic proteins and amino acids
DEAE-Sephadex	Weakly basic cross-linked dextran gel	Diethylaminoethyl -CH ₂ CH ₂ N(C ₂ H ₅) ₂	Combined chromatography and gel filtration of acidic and neutral proteins
SP-Sephadex	Strongly acidic cross-linked agarose gel	Methyl sulfonate -CH ₂ SO ₃ H	Combined chromatography and gel filtration of basic proteins
CM-Sephadex A	Weakly acidic cross-linked agarose gel	Carboxymethyl -CH ₂ COOH	Combined chromatography and gel filtration of basic and neutral proteins

*Sephadex and Sepharose gels are manufactured by Amersham Pharmacia Biotech (Pharmacia); Sephacryl, Bio-Rex 70, Bio-Rex 60, and Bio-Rex 50 are manufactured by BioRad Laboratories, Hercules, California.