

Cornel Mülhardt

# Der Experimentator: **Molekularbiologie**

2. Auflage

Spektrum Akademischer Verlag Heidelberg · Berlin

# Inhaltsverzeichnis

<b>1 Was ist denn "Molekularbiologie", bitteschön?</b>	1
1.1 Das Substrat der Molekularbiologie, oder: Molli-World für Anfänger	2
1.2 Was brauche ich zum Arbeiten?	7
1.3 Sicherheit im Labor	8
<b>2 Einige grundlegende Methoden</b>	11
2.1 Nucleinsäure ist gleich Nucleinsäure und auch wieder nicht	11
2.2 Vom Fällen und Konzentrieren von Nucleinsäuren	13
2.2.1 Alkohol-Fällung	13
2.2.2 Konzentratoren	16
2.2.3 Speed-vac	17
2.2.4 "Aussalzen"	17
2.3 Die Reinigung von Nucleinsäuren	17
2.3.1 Phenol-Chloroform-Extraktion	18
2.3.2 Fällung mit PEG	19
2.3.3 Proteinbindende Filtermembranen	19
2.3.4 Anionenaustauschersäulen	19
2.3.5 Glasmilch	21
2.3.6 Cäsiumchlorid-Dichtegradient	21
2.3.7 Dialyse	22
2.4 Konzentrationsbestimmung von Nucleinsäurelösungen	23
2.5 Methoden zur DNA-Präparation	26
2.5.1 Präparation von Plasmid-DNA im kleinen Maßstab	26
2.5.2 Präparation von Plasmid-DNA im großen Maßstab	28
2.5.3 Bakterienmedien	31
2.5.4 Präparation von Phagen-DNA	32
2.5.5 Präparation einzelsträngiger DNA mittels Helferphagen	36
2.5.6 Präparation von genomicscher DNA	36
<b>3 Das Werkzeug</b>	38
3.1 Restriktionsenzyme	38
3.2 Gele	46
3.2.1 Agarosegele	46
3.2.2 DNA-Fragmente aus Agarosegelen isolieren	51
3.2.3 Polyacrylamidgele (PA-Gele)	54
3.2.4 DNA-Fragmente aus PA-Gelen isolieren	57
3.2.5 Pulsfeldgelelektrophorese (PFGE)	57
3.2.6 Kapillarelektronophorese	58

---

3.3	Blotten . . . . .	59
3.3.1	Southern Blot . . . . .	59
3.3.2	Northern Blot . . . . .	62
3.3.3	Dot und Slot Blot . . . . .	64
<b>4</b>	<b>Die Polymerase-Kettenreaktion (PCR) . . . . .</b>	<b>67</b>
4.1	Die Standard-PCR . . . . .	67
4.2	Tips zur Verbesserung der PCR . . . . .	77
4.2.1	Nested PCR . . . . .	79
4.2.2	Multiplex PCR . . . . .	80
4.2.3	Amplifikation langer DNA-Fragmente . . . . .	80
4.3	PCR-Anwendungen . . . . .	81
4.3.1	Reverse Transkription - Polymerasekettenreaktion (RT-PCR) . . . . .	81
4.3.2	Rapid Amplification of cDNA Ends (RACE) . . . . .	82
4.3.3	Amplifikation zufälliger Produkte . . . . .	84
4.3.4	Klassische quantitative PCR . . . . .	85
4.3.5	Real-time Quantitative PCR . . . . .	88
4.3.6	Inverse PCR . . . . .	93
4.3.7	Biotin-RAGE und Supported PCR . . . . .	94
4.3.8	Mutagenese mit modifizierten Primern . . . . .	95
4.3.9	ARMS . . . . .	95
4.3.10	in-situ-PCR . . . . .	96
4.3.11	Cycle Sequencing . . . . .	97
4.3.12	cDNA-Synthese . . . . .	97
4.3.13	Einzelzell-PCR . . . . .	98
<b>5</b>	<b>RNA . . . . .</b>	<b>100</b>
5.1	Methoden der RNA-Isolierung . . . . .	101
5.2	Methoden der mRNA-Isolierung . . . . .	103
5.3	Reverse Transkription (cDNA-Synthese) . . . . .	104
5.4	In-vitro-Transkription (in-vitro-Synthese von RNA) . . . . .	106
<b>6</b>	<b>Die Klonierung von DNA-Fragmenten . . . . .</b>	<b>108</b>
6.1	Mit welchen Vektoren klonieren? . . . . .	116
6.1.1	Plasmide . . . . .	116
6.1.2	Phagen . . . . .	119
6.1.3	Cosmide . . . . .	121
6.1.4	PACs und BACs . . . . .	121
6.1.5	YACs . . . . .	122
6.2	Welche Bakterien? . . . . .	123

---

6.3	Herstellen kompetenter Zellen und Transformation . . . . .	124
6.4	Probleme beim Klonieren . . . . .	129
6.5	Die Lagerung von Klonen . . . . .	130
<b>7</b>	<b>Wie man DNA aufspürt . . . . .</b>	<b>132</b>
7.1	Herstellung von Sonden . . . . .	132
7.1.1	Methoden zur Herstellung markierter Sonden . . . . .	134
7.2	Hybridisierung . . . . .	138
7.3	Nachweis der markierten DNA . . . . .	140
7.3.1	Autoradiographie . . . . .	140
7.3.2	Nicht-radioaktive Nachweismethoden . . . . .	142
7.4	Screenen von rekombinanten DNA-Banken . . . . .	145
<b>8</b>	<b>DNA-Analyse . . . . .</b>	<b>149</b>
8.1	Sequenzierung . . . . .	149
8.1.1	Radioaktive Sequenzierung . . . . .	151
8.1.2	Nicht-radioaktive Sequenzierung und automatische Sequenzierer . . . . .	153
8.1.3	Kurioses zum Thema Sequenzieren: Octamere . . . . .	155
8.2	Methoden zur Analyse von DNA auf Mutationen. . . . .	156
8.2.1	Restriktionsfragment-Längenpolymorphismus (RFLP) . . . . .	156
8.2.2	Single Strand Conformation Polymorphism (SSCP) . . . . .	157
8.2.3	Denaturierende Gradientengelektrophorese (DGGE) . . . . .	158
8.2.4	Temporal Temperature Gradient Electrophoresis (TTGE) . . . . .	161
8.2.5	Heteroduplexanalyse (HA) . . . . .	161
8.2.6	ARMS . . . . .	162
8.2.7	Enzymatische Spaltung von Fehlpaarungen (EMC) . . . . .	162
8.2.8	Protein Truncation Test (PTT) . . . . .	164
<b>9</b>	<b>Untersuchung der Funktion von DNA-Sequenzen . . . . .</b>	<b>166</b>
9.1	Untersuchung der Transkription in Geweben . . . . .	167
9.1.1	Ribonuclease protection assay (RPA) . . . . .	167
9.1.2	in-situ-Hybridisierung . . . . .	168
9.1.3	Chromosomal Lokalisierung eines Gens (FISH) . . . . .	170
9.1.4	in-situ-PCR . . . . .	172
9.1.5	Microarrays . . . . .	172
9.2	Mutagenese . . . . .	178
9.3	in-vitro-Translation . . . . .	186

9.4	Expressionssysteme . . . . .	187
9.4.1	Bakterielle Expressionssysteme . . . . .	187
9.4.2	Baculovirus-Expressionssysteme . . . . .	188
9.4.3	Heterologe Expression in Sägerzellen . . . . .	190
9.4.4	Weitere Expressionssysteme . . . . .	191
9.4.5	Transfektionsmethoden . . . . .	192
9.4.6	Kotransfektion mehrerer Gene . . . . .	200
9.4.7	Transiente und stabile Transfektionen . . . . .	200
9.4.8	Reportergene . . . . .	202
9.5	Transgene Mäuse . . . . .	208
9.5.1	Methoden des Gentransfers . . . . .	209
9.6	Regulation der Transgenexpression . . . . .	215
9.6.1	Das Tet-System . . . . .	215
9.6.2	Das Ecdyson-System . . . . .	216
9.7	Gentherapie . . . . .	217
<b>10</b>	<b>Der Computer und Du . . . . .</b>	<b>219</b>
<b>11</b>	<b>Zu guter Letzt . . . . .</b>	<b>224</b>
<b>12</b>	<b>Anhang . . . . .</b>	<b>226</b>
12.1	Nützliche Tabellen . . . . .	226
12.2	Standardlösungen . . . . .	227
12.3	Glossar . . . . .	229
<b>13</b>	<b>Wer, was, wo? . . . . .</b>	<b>233</b>
13.1	Lieferanten / Adressen . . . . .	233
13.2	Literatur . . . . .	237
<b>14</b>	<b>Register . . . . .</b>	<b>239</b>
14.1	Register . . . . .	239