

## 7 Appendix

Waschlösung zur Perfusion:	100 ml 0,067 M $\text{PO}_4$ -Puffer(0,2 M $\text{PO}_4$ – Puffer 1:3 verdünnen), 0,8 g NaCl, 0,8 g Saccharose, 0,4 g Glucose, 0,1 ml Heparin
Fixierlösung zur Perfusion: (4% Paraformaldehydlösung)	105 ml Aqua dest. mit 5g Paraformaldehyd auf 70°C erhitzen, 6 Tropfen 2 N NaOH zugeben (bis die Lösung klar wird), 125 ml Aqua dest. zugeben, pH mit 1 N HCl auf 7,4 einstellen, je 100 ml 3g Saccharose zugeben (entspricht 3%), mit 0,2 M $\text{PO}_4$ –Puffer auf 500 ml auffüllen, filtrieren
$\text{PO}_4$ -Puffer (0,2 M pH 7,4):	A: 95 ml 0,2 M $\text{NaH}_2\text{PO}_4$ , B: 405 ml 0,2 M $\text{Na}_2\text{HPO}_4$ Lösung B mit Lösung A auf pH 7,4 titrieren
PBS-Puffer (0,01 M pH 7,5):	0,4 g $\text{NaH}_2\text{PO}_4$ wasserfrei, 2,75 g $\text{Na}_2\text{HPO}_4$ wasserfrei, 17,6 g NaCl, pH einstellen
TBS-Puffer (0,05M pH 7,6):	<u>Tris-HCl-Stammlösung: (0,5 M pH 7,6)</u> 60,57 g Tris in 800 ml Aqua dest. lösen, 45 ml HCl 25%ig dazugeben pH messen, (nachtitrieren mit 25%iger HCl) mit Aqua dest. auf 1000 ml auffüllen <u>TBS: (0,05 M pH 7,6)</u> 100 ml Tris HCl-Stammlösung, 900 ml Aqua dest., 9 g NaCl
Agareinbettung:	2g Agar in 50 ml Aqua dest. aufkochen