

Inhalt

1.	Einleitung	1
2.	Literaturübersicht	3
2.1.	Probiotika	3
2.1.1.	Definitionen.....	3
2.1.1.1.	Probiotika	3
2.1.1.2.	Präbiotika	4
2.1.1.3.	Symbiotika	4
2.1.2.	Einsatz von Probiotika beim Menschen	5
2.1.3.	Einssatz von Probiotika in der Veterinärmedizin.....	7
2.1.3.1.	Nutztierpraxis	7
2.1.3.1.1.	Einsatz von Probiotika als Leistungsförderer	8
2.1.3.1.2.	Einsatz von Probiotika als Therapeutikum und Prophylaktikum	11
2.1.3.2.	Einsatz bei anderen Tierarten	12
2.1.3.3.	Auswahlkriterien	13
2.1.4.	Wirkungsmechanismen der Probiotika	14
2.1.4.1.	Wirkung der Probiotika auf pathogene Mikroorganismen im Darmlumen.....	15
2.1.4.1.1.	Konkurrenz um Nährstoffe	15
2.1.4.1.2.	Konkurrenz um Bindungsstellen.....	15
2.1.4.1.3.	Agglutination von pathogenen Keimen	16
2.1.4.1.4.	Veränderung des intestinalen Milieus.....	16
2.1.4.1.5.	Produktion von antimikrobiellen Substanzen	18
2.1.4.1.6.	Neutralisation von Toxinen.....	19
2.1.4.2.	Wirkung der Probiotika auf den Wirtsorganismus.....	19

2.1.4.2.1. Verstärkung des unspezifischen Immunsystems.....	19
2.1.4.2.2. Förderung des spezifischen Immunsystems.....	21
2.1.4.2.3. Beeinflussung der Schleimhautpermeabilität.....	22
2.1.4.2.4. Anabole Wirkung auf den Gesamtstoffwechsel.....	22
2.1.4.2.5. Förderung der Schleimhautdifferenzierung	23
2.1.5. Als Probiotikum verwendete Mikroorganismen	23
2.1.5.1. <i>Enterococcus faecium</i>	23
2.1.5.2. <i>Bacillus cereus</i> var. <i>toyoi</i>	25
2.2. Der Darmtrakt des Schweines	27
2.2.1. Anatomie	28
2.2.2. Histologie	29
2.2.2.1. Histologischer Aufbau der Darmwand.....	29
2.2.2.2. Zelltypen der Darmschleimhaut.....	30
2.3. Zellassoziierte Enzyme der Darmschleimhaut.....	31
2.3.1. Intestinale Alkalische Phosphatase	31
2.3.2. Saure Phosphatase.....	33
2.4. Endokrine Zellen des Darmtraktes	34
3. Material und Methoden	39
3.1. Versuchsaufbau	39
3.2. Auswahl Versuchstiere.....	40
3.3. Haltung	41
3.4. Fütterung	41
3.4.1. Supplementierung im Fütterungsversuch 1	43
3.4.2. Supplementierung im Fütterungsversuch 2	43
3.4.3. Supplementierung im Fütterungsversuch 3	44
3.5. Probengewinnung, -aufbereitung und -aufbewahrung	44

3.6. Histochemische und immunhistochemische Untersuchungen der Paraffin- und Kryostatschnitte.....	45
3.6.1. Alkalische Phosphatase	45
3.6.2. Saure Phosphatase	46
3.6.3. Inkubation der Paraffinschnitte zur Darstellung der Hormone in den endokrinen Zellen.....	47
3.6.3.1. Gastrin-Nachweis an Paraffinschnitten	48
3.6.3.2. Somatostatin-Nachweis an Paraffinschnitten.....	49
3.6.3.3. Serotonin-Nachweis an Paraffinschnitten	49
3.7. Photometrische Bestimmung der intestinalen Alkalischen Phosphatase	50
3.7.1. Kalibrierung	50
3.7.2. Verwendetes Probenmaterial	50
3.7.3. Versuchsdurchführung	51
3.7.4. Berechnung der Konzentration der Alkalischen Phosphatase	51
3.8. Semiquantitative Bestimmung der Sauren Phosphatase anhand histologischer Schnitte	52
3.9. Untersuchung der endokrinen Zellen	54
4. Ergebnisse	57
4.1. Untersuchungsergebnisse der Alkalischen Phosphatase	57
4.1.1. qualitative Bestimmung der Alkalischen Phosphatase	57
4.1.2. quantitative Bestimmung der Aktivität der Alkalischen Phosphatase	58
4.1.2.1. allgemeine Ergebnisse.....	58
4.1.2.1.1. allgemeine Ergebnisse bei Betrachtung der Kontrolltiere	59
4.1.2.2. Auswirkungen der unterschiedlichen Supplementierungsstrategien auf den AP-Gehalt im Duodenum und proximalen Jejunum	62
4.1.2.2.1 Fütterungsversuch I.....	62
a) Altersgruppe a	62

b) Altersgruppe b.....	63
c) Altersgruppe c	64
d) Altersgruppe d.....	65
e) Zusammenfassung.....	66
4.1.2.2.2. Fütterungsversuch II.....	67
a) Altersgruppe a	67
b) Altersgruppe b.....	68
c) Altersgruppe c	69
d) Altersgruppe d.....	70
e) Zusammenfassung.....	71
4.1.2.2.3. Fütterungsversuch III	72
a) Altersgruppe c	72
b) Altersgruppe d.....	73
c) Zusammenfassung.....	74
4.2. Untersuchungsergebnisse der sauren Phosphatase.....	75
4.2.1. Allgemeine Ergebnisse.....	75
4.2.2. Ergebnisse der Untersuchungen der verschiedenen Parameter für die Saure Phosphatase	76
4.2.2.1. Supranukleäre Aktivität der Enterozyten der Schleimhautoberfläche	76
4.2.2.2. Supranukleäre Aktivität in den Zellen des Kryptenepithels	77
4.2.2.3. Aktivität der SP basal an den Kryptenepithelzellen.....	78
4.2.2.4. Anzahl der SP-positiven Zellen in der Propria mucosae des Zottenbereichs	79
4.2.2.5. Grad der Aktivität der SP-positiven Zellen in der Propria mucosae des Zottenbereichs.....	81
4.2.2.6. Anzahl der SP-positiven Zellen in der Propria mucosae des Kryptenbereichs	82

4.2.2.7. Grad der Aktivität der SP-positiven Zellen in der Propria mucosae des Kryptenbereichs	82
4.3. Ergebnisse der Untersuchung der endokrinen Zellen	83
4.3.1. Allgemeine Ergebnisse.....	83
4.3.2. Gastrin-produzierende Zellen.....	84
4.3.3. Somatostatin-produzierende Zellen	86
4.3.4. Serotonin-produzierende Zellen.....	86
5. Diskussion	87
5.1. Methodik	87
5.2. Alkalische Phosphatase	86
5.3. Saure Phosphatase.....	89
5.4. endokrine Zellen.....	91
5.4.1. Gastrin	92
5.4.2. Somatostatin.....	92
5.4.3. Serotonin	93
6. Zusammenfassung.....	97
7. Summary	101
8. Literaturverzeichnis.....	105
9. Tabellen- und Abbildungsverzeichnis.....	141
10. Anhang	147
10.1. Semiquantitative Ergebnisse der alkalischen Phosphatase	147
10.1.1. Versuchsdurchgang I.....	147
10.1.1.1. Saure Phosphatase Probiotikagruppe	147
10.1.1.2. Saure Phosphatase Kontrollgruppe	151
10.1.2. Versuchsdurchgang II	154
10.1.2.1. Saure Phosphatase Probiotikagruppe	154
10.1.2.2. Saure Phosphatase Kontrollgruppe	158

10.1.3. Versuchsdurchgang III	162
10.1.3.1. 36 Tage Probiotikagruppe	162
10.1.3.2. 56 Tage Probiotikagruppe	162
10.1.3.3. 36 Tage Probiotikagruppe	163
10.1.3.4. 56 Tage Probiotikagruppe	163
10.2. endokrine Zellen.....	164
10.2.1. Probiotikatiere	164
10.2.2. Kontrolltiere	168
10.3. Übersicht über die verwendeten Tiere in den jeweiligen Fütterungsversuchen.....	172
10.3.1. Fütterungsversuch I.....	172
10.3.2. Fütterungsversuch II.....	173
10.3.3. Fütterungsversuch III	173
10.4. Liste der für die immunhistochemischen Methoden verwendeten Stoffe.....	174
11. Danksagung.....	175
12. Lebenslauf	176
13. Selbstständigkeitserklärung.....	177